

**Projekträgerin**

Österreichische Naturschutzjugend  
Landesgruppe Steiermark  
Herdergasse 3/2  
A-8010 Graz  
E-Mail [office.stmk@naturschutzjugend.at](mailto:office.stmk@naturschutzjugend.at)  
[www.oenj-steiermark.at](http://www.oenj-steiermark.at)



**Auftragnehmer**

ÖKOTEAM - Institut für Tierökologie  
und Naturraumplanung  
Bergmannngasse 22  
A-8010 Graz  
E-Mail [office@oekoteam.at](mailto:office@oekoteam.at)  
[www.oekoteam.at](http://www.oekoteam.at)



**GZ: ABT13-56L-299/2018-1 und ABT13-56L-340/2019-2**

---

# Rote Listen der Tiere der Steiermark

## Teil 2A

Tiergruppenbearbeitungen (1/2)

---

**Graz, am 31. Dezember 2021**

MIT UNTERSTÜTZUNG DES LANDES STEIERMARK UND DER EUROPÄISCHEN UNION



EUROPÄISCHE UNION

Europäischer Landwirtschaftsfonds für die Entwicklung des ländlichen Raums:  
Hier investiert Europa in die ländlichen Gebiete



# CHECKLISTEN UND ROTE LISTEN TEIL 2A

Fassung vom 30.11.2021

**Zitiervorschlag (Gesamtstudie):**

ÖKOTEAM (2021): Rote Listen der Tiere der Steiermark, Teile 1, 2A und 2B.  
Unveröff. Projektbericht i.A. der Österreichischen Naturschutzjugend  
für das Land Steiermark, Naturschutz.  
Teil 1, 85 S., Teil 2A, 501 S., Teil 2B, 217 S., i. d. Fassung vom 30.11.2021

In diesem ersten Teil der Checklisten und Roten Listen werden folgende 10 Tiergruppen behandelt:

Tabelle 1: Behandelte Tiergruppen und deren BearbeiterInnen.

<b>Gruppe</b>	<b>BearbeiterInnen</b>	<b>Arten (Taxa)</b>
Reptilien	Werner Kammel	13
Amphibien	Werner Kammel	17
Heuschrecken	Lisbeth Zechner, Thomas Zuna-Kratky, Willibald Stani	98
Schmetterlinge	Rupert Fauster, Leo Kutsmits, Herbert Kerschbaumsteiner	2.950
Laufkäfer	Wolfgang Paill	473
Weitere Käfer	Erwin Holzer, Karl Adlbauer, Gregor Degasperri, Christian Mairhuber, Sandra Aurenhammer	4.939
Skorpione	Christian Komposch	1
Wanzen	Thomas Frieß, Wolfgang Rabitsch, Johann Brandner	730
Zikaden	Werner E. Holzinger, Gernot Kunz, Elisabeth Huber, Lydia Schlosser	504
Weichtiere	Johannes Volkmer, Michael Duda	244
<b>Summe</b>	<b>10 Tiergruppen</b>	<b>9.969</b>

## Bearbeitungsteam

### Auftraggeberin

**Amt der Stmk. Landesregierung, Abteilung 13,  
Referat Natur- und allg. Umweltschutz**

Steuerungsgruppe:

Dr. Gabriele Dotta-Röck  
Mag. Martin Klipp  
Mag. Dietlind Proske-Zebinger  
Mag. Michael Tiefenbach



### Projekträgerin

**Österreichische Naturschutzjugend, Landesgruppe Steiermark**

Steuerungsgruppe:

Mag. Susanne Plank  
Oliver Gebhardt



### Auftragnehmer

**ÖKOTEAM - Institut für Tierökologie und Naturraumplanung**

Projektleitung

GIS, Karten

PD. Dr. Werner Holzinger

Mag. Philipp Zimmermann



### Fachbearbeitung

**Karl Adlbauer**

**Sandra Aurenhammer**

**Johann Brandner**

**Gregor Degasperri**

**Michael Duda**

**Rupert Fauster**

**Thomas Frieß**

**Erwin Holzer**

**Werner E. Holzinger**

**Elisabeth Huber**

**Werner Kammel**

**Herbert Kerschbaumsteiner**

**Christian Komposch**

**Gernot Kunz**

**Leo Kutsmits**

**Christian Mairhuber**

**Wolfgang Paill**

**Wolfgang Rabitsch**

**Lydia Schlosser**

**Willibald Stani**

**Johannes Volkmer**

**Lisbeth Zechner**

**Thomas Zuna-Kratky**

## Inhaltsverzeichnis

CHECKLISTEN und ROTE LISTEN Teil 2A .....	1
Bearbeitungsteam .....	3
Inhaltsverzeichnis .....	4
I. Kriechtiere (Reptilia) .....	7
Übersicht .....	7
Äskulapnatter – <i>Zamenis longissimus</i> (Laurenti, 1768) .....	9
Ringelnatter – <i>Natrix natrix</i> (Linnaeus, 1758) .....	12
Schlingnatter – <i>Coronella austriaca</i> (Laurenti, 1768) .....	13
Würfelnatter – <i>Natrix tessellata</i> (Laurenti, 1768) .....	16
Europäische Hornotter – <i>Vipera ammodytes</i> (Linnaeus, 1758) .....	18
Kreuzotter – <i>Vipera berus</i> (Linnaeus, 1758) .....	20
Westliche Blindschleiche – <i>Anguis fragilis</i> (Linnaeus, 1758) .....	22
Bergeidechse – <i>Zootoca vivipara</i> (Jacquin, 1787) .....	23
Östliche Smaragdeidechse – <i>Lacerta viridis</i> (Laurenti, 1768) .....	25
Zauneidechse – <i>Lacerta agilis</i> (Linnaeus, 1758) .....	27
Heimische Mauereidechse – <i>Podarcis muralis muralis</i> (Laurenti, 1768) .....	29
Allochthone Mauereidechsen – <i>Podarcis muralis maculiventris</i> (Werner, 1891) .....	31
Literatur .....	33
II. Lurche (Amphibia) .....	35
Übersicht .....	35
Alpensalamander – <i>Salamandra atra</i> (Linnaeus, 1758) .....	37
Feuersalamander – <i>Salamandra salamandra</i> (Linnaeus, 1758) .....	39
Bergmolch – <i>Ichthyosaura alpestris</i> (Laurenti, 1768) .....	40
Alpen-Kammolch – <i>Triturus carnifex</i> (Laurenti, 1768) .....	42
Teichmolch – <i>Lissotriton vulgaris</i> (Linnaeus, 1758) .....	44
Erdkröte – <i>Bufo bufo</i> (Linnaeus, 1758) .....	45
Knoblauchkröte – <i>Pelobates fuscus</i> (Laurenti, 1768) .....	47
Wechselkröte – <i>Bufo viridis</i> (Laurenti, 1768) .....	49
Grasfrosch – <i>Rana temporaria</i> (Linnaeus, 1758) .....	51
Laubfrosch – <i>Hyla arborea</i> (Linnaeus, 1758) .....	53
Balkan-Moorfrosch – <i>Rana arvalis wolterstorffi</i> (Fejérváry, 1919) .....	54
Springfrosch – <i>Rana dalmatina</i> (Bonaparte, 1840) .....	57
Wasserfrösche – <i>Pelophylax</i> spp. ....	59
Gelbbauchunke – <i>Bombina variegata</i> (Linnaeus, 1758) .....	61
Rotbauchunke – <i>Bombina bombina</i> (Linnaeus, 1761) .....	63
Literatur .....	63

III. Heuschrecken (Orthoptera) und Fangschrecken (Mantodea).....	65
Einführung.....	65
Lebensräume und typische Arten .....	67
Zusammenfassende Darstellung des Wissensstands.....	69
Checkliste und Rote Liste .....	71
Artenportraits .....	74
Eingeschleppte oder „eingewanderte“, nicht dauerhaft etablierte Arten .....	157
Literatur .....	158
IV. Schmetterlinge (Lepidoptera).....	160
Vorwort.....	160
Übersicht.....	161
Checkliste .....	163
Rote Liste ausgewählter Schmetterlingsarten .....	231
V. Käfer excl. Laufkäfer (Coleoptera) .....	239
Einführung.....	239
Checkliste der Käfer der Steiermark (ohne Laufkäfer) .....	240
Rote Liste ausgewählter Gruppen .....	363
Portraits ausgewählter Familien und Arten.....	371
<b>Anobiidae – Pochkäfer, Nagekäfer</b> .....	371
<b>Anthribidae – Breitrüßler</b> .....	372
<b>Aphodiidae - Dungkäfer</b> .....	372
<b>Buprestidae - Prachtkäfer</b> .....	373
<b>Byrrhidae – Pillenkäfer</b> .....	374
<b>Cerambycidae - Bockkäfer</b> .....	374
<b>Cetoniidae – Rosenkäfer</b> .....	376
<b>Chrysomelidae – Blattkäfer</b> .....	377
<b>Curculionidae/Curculioninae – Rüsselkäfer</b> .....	379
<b>Elateridae – Schnellkäfer</b> .....	380
<b>Endomychidae – Stäublingskäfer</b> .....	381
<b>Eucnemidae – Schienenkäfer</b> .....	382
<b>Lucanidae - Hirschkäfer</b> .....	383
<b>Lycidae – Rotdeckenkäfer</b> .....	383
<b>Lymexylidae – Werftkäfer</b> .....	384
<b>Melolonthidae – Maikäfer</b> .....	384
<b>Prostomidae</b> .....	385
<b>Pyrochroidae</b> .....	386
<b>Rhynchitidae – Triebstecher und Blattroller</b> .....	386
<b>Silvanidae – Raubplattkäfer</b> .....	387

<b>Tenebrionidae - Schwarzkäfer</b> .....	388
<b>Trogositidae</b> .....	388
<b>Zopheridae</b> .....	389
Literatur .....	390
VI. Laufkäfer (Carabidae) .....	391
Checkliste und Rote Liste .....	392
Portraits zweier in der Steiermark ausgestorbener Arten .....	401
Der Schwarze Grubenlaufkäfer <i>Carabus variolosus nodulosus</i> – eine FFH-Art .....	403
VII. Skorpione (Scorpiones) .....	405
Einführung .....	405
Datengrundlagen und Erforschungsstand .....	406
Der Ypsilon-Alpenscorpion .....	406
Historische Skorpionvorkommen .....	408
Eingeschleppte Arten .....	408
VIII. Wanzen (Heteroptera) .....	410
Einführung .....	410
Erforschungsgeschichte .....	410
Wanzen und Naturschutz .....	413
Übersicht .....	414
Checkliste, Rote Liste und Artkommentare .....	415
Literatur .....	452
IX. Zikaden .....	456
Checkliste und Rote Liste .....	457
Portraits ausgewählter Arten .....	468
Quellen/Literatur .....	469
X. Weichtiere .....	470
Einleitung .....	470
Erforschungsgeschichte der steirischen Weichtierfauna .....	470
Übersicht .....	471
Molluskengesellschaften ausgewählter heimischer Lebensräume .....	472
Checkliste und Rote Liste .....	478
Artenportraits ausgewählter Arten .....	486

# I. KRIECHTIERE (REPTILIA)

Werner Kammel

## Übersicht

In der Steiermark leben aktuell elf heimische Reptilienarten in freier Natur. Hinzu kommen aus Nordamerika eingeschleppte Arten an Wasserschildkröten, am häufigsten Unterarten der Gelbbauch-Schmuckschildkröte (*Trachemys scripta* spp.) und eine eingeschleppte Unterart der heimischen Mauereidechse (siehe Artenportraits).

Eine weitere Art ist bzw. war mit sehr hoher Wahrscheinlichkeit zum indigenen Arteninventar der Reptilien der Steiermark zu zählen: Die Europäische Sumpfschildkröte (*Emys orbicularis* (Linnaeus, 1758)). Aufgrund ihres Gesamtareals (siehe Sommer et al. 2007) und ihrer Habitatansprüche ist anzunehmen, dass sie ursprünglich zumindest im Bereich der ehemals ausgedehnten Murauen vom Grazer Becken flussab präsent war. Sumpfschildkröten als Besiedler von sumpfigen und morastigen Standorten waren allerdings, abgesehen von ihrer Bedeutung als Diät-Mahlzeit und Fastenspeise, von geringem Interesse; ihre Präsenz wurde daher auch nicht dokumentiert (Kunst & Gemel 2000). Aus der Steiermark liegt daher bislang nur ein Fund aus der Eisenzeit vor. Er stammt vom Burgstallkogel bei Kleinklein (Kunst & Gemel 2000). Weitere Überreste von Schildkröten, die von Neuberg an der Mürz stammen, sind auf zur kulinarischen Verwertung gehandelte Tiere zurückzuführen (Kunst & Gemel l.c.).

Wahrscheinlich ist die Europäische Sumpfschildkröte ebenso wie mehrere Fischarten spätestens mit der großen Mur-Regulierung 1874-1891 in der Steiermark ausgerottet worden. Hohenburger (1886, 1894) und Scharfetter (1951) berichten ja, dass von Graz flussab entlang von 118 Flusskilometern etwa 870 ha Neben-, Seiten- und Totarme der Murauen zugeschüttet wurden, das sind fast 7,4 Hektar Wasserfläche pro Flusskilometer. Die rezenten Nachweise sind jedenfalls auf Aussetzungen oder Versuche einer Wiedereinbürgerung zurückzuführen.

Tabelle 2: Verzeichnis der in der Steiermark vorkommenden Reptilienarten. RL Ö = Gefährdung nach der Roten Liste Österreich (Gollmann 2007). Ver Ö = Verantwortlichkeit nach Gollmann (2007), HB Ö = Handlungsbedarf nach Gollmann (2007), EZ-kont = Erhaltungszustand in der kontinentalen biogeographischen Region Österreichs für die Berichtsperiode 2013-2018, EZ-alp = Erhaltungszustand in der alpinen Region Österreichs, Trend kont = Trend in der kontinentalen Region Österreichs gemäß Atikel-17-Bericht für 2013-2018, Trend alp = Trend in der alpinen Region. FFH-II, IV, V = genannt in den Anhängen II, IV bzw. V der FFH-Richtlinie, LR = Landesrechtlich geschützt

Name	Deutscher Name	RL Ö	Ver Ö	HB Ö	EZ-kont	EZ-alp	Trend kont	Trend alp	FFH-II	FFH-IVH	FFH-V	LR
Lacerta agilis Linnaeus, 1758	Zauneidechse	NT			U1	U1	-	-		IV		LR
Lacerta viridis (Laurenti, 1768)	Östliche Smaragdeidechse	EN		!	U1	U1	-	x		IV		LR
Podarcis muralis muralis (Laurenti, 1768)	Mitteleuropäische Mauereidechse	EN	!							IV		LR
Podarcis muralis maculi- ventris Werner, 1891	Gelbbauch- Mauereidechse	NE										
Zootoca vivipara (Lichtenstein, 1823)	Bergeidechse	NT	!	!								LR



Name	Deutscher Name	RL Ö	Ver Ö	HB Ö	EZ-kont	EZ-alp	Trend kont	Trend alp	FFH-II	FFH-IVH	FFH-V	LR
<i>Anguis fragilis</i> Linnaeus, 1758	Westliche Blindschleiche	NT										LR
<i>Coronella austriaca</i> Laurenti, 1768	Schlingnatter	VU			U1	U1	x	x		IV		LR
<i>Natrix natrix</i> (Linnaeus, 1758)	Ringelnatter	NT										LR
<i>Natrix tessellata</i> (Laurenti, 1768)	Würfelnatter	EN			U1	U1	x	x		IV		LR
<i>Zamenis longissimus</i> (Laurenti, 1768)	Äskulapnatter	NT			U1	U1	x	x		IV		LR
<i>Vipera ammodytes</i> (Linnaeus, 1758)	Europäische Hornotter	CR	!	!	U2	U2	-	-		IV		LR
<i>Vipera berus</i> (Linnaeus, 1758)	Kreuzotter	VU										LR
<i>Trachemys scripta</i> (Schoepff, 1792)	Gelbbauch- Schmuckschildkröte	NE										

Tabelle 3: Rote Liste der Kriechtiere der Steiermark. Re = Referenzzustand, Be = aktueller Bestand, Tr = Trend, kP = besonders kleine Population, Zu = Zuwanderung, Is = Isolation, aB = direkte anthropogene Beeinflussung, sR = sonstiges Risiko, RL = Rote-Liste-Kategorie.

Wissenschaftlicher Name	Deutscher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	RL
<i>Lacerta agilis</i>	Zauneidechse	5	-3	-3						EN
<i>Lacerta viridis</i>	Smaragdeidechse	2	-3	-2			ja			EN
<i>Podarcis muralis muralis</i>	Heimische Mauereidechse	3	-3	-3						EN
<i>Podarcis muralis maculiventris</i>	Gelbbauch- Mauereidechse	0	5	3						NE
<i>Zootoca vivipara</i>	Bergeidechse	4	-1	0						NT
<i>Anguis fragilis</i>	Blindschleiche	6	-2	-1						LC
<i>Coronella austriaca</i>	Schlingnatter	5	-3	-1						VU
<i>Natrix natrix</i>	Ringelnatter	5	-2	-1						NT
<i>Natrix tessellata</i>	Würfelnatter	3	-4	-1						EN
<i>Zamenis longissimus</i>	Äskulapnatter	4	-2	-1						NT
<i>Vipera ammodytes</i>	Europäische Hornotter	2	-5	-3	ja		ja	ja		CR
<i>Vipera berus</i>	Kreuzotter	5	-1	-1						NT
<i>Trachemys scripta</i>	Gelbbauch- Schmuckschildkröte	0	5	3						NE

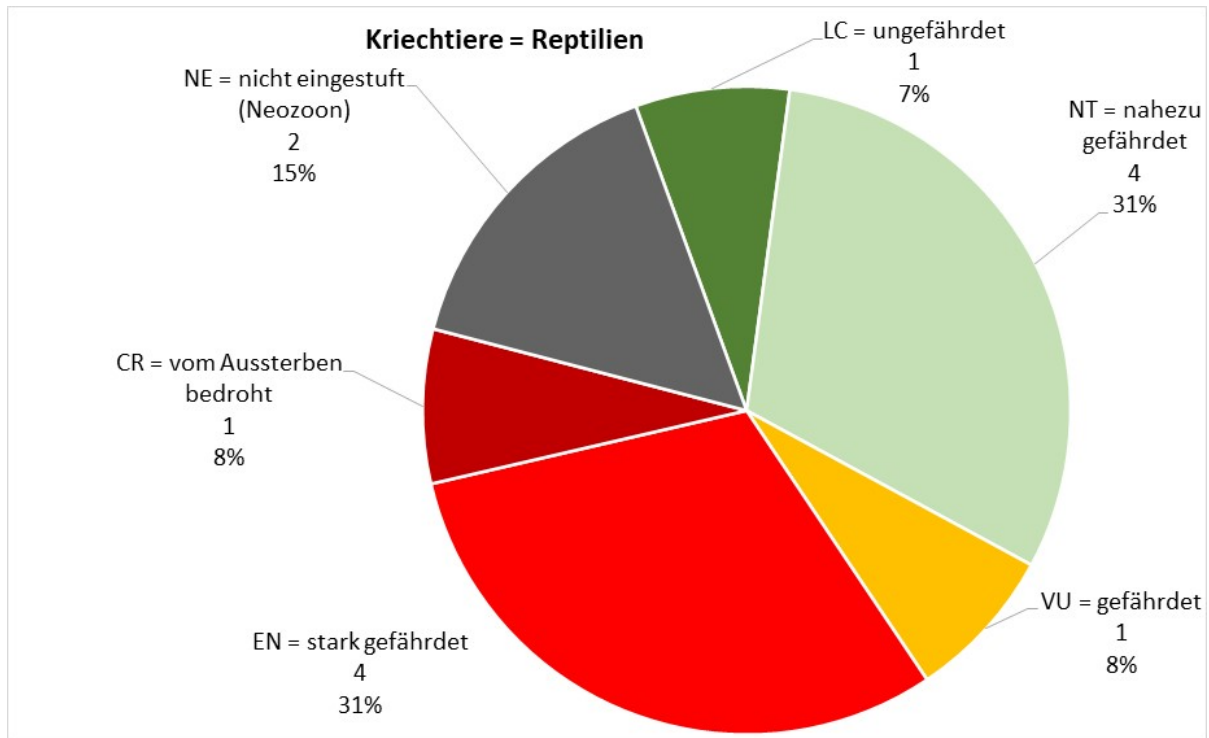


Abbildung 1: Gefährdungssituation der Reptilienfauna der Steiermark (n = 12 Arten + 1 Unterart).

Nachstehend folgen kurze Artenportraits für alle heimischen Arten.

## Äskulapnatter – *Zamenis longissimus* (Laurenti, 1768)

Als Symboltier der Ärzte- und Apothekerschaft besitzt die Äskulapnatter als einzige europäische Schlange auch ein positives Image. Dies hat seine Wurzeln in Griechenland im 2. Jahrtausend vor Christus, als sich ein Heroenkult um Menschen mit einer besonderen Machtstellung entwickelte (Küster 1913). Einer der griechischen Heroen war Asklepios, Sohn der thessalischen Königstochter Koronis, die im Tode den dem Vater Apollon gleichenden Sohn gebar. Sein Kult kann seit 1500 v. Chr. belegt werden. Die Ursprünge des Kultes lagen in Thessalien, wo der Kentaur Chiron, der arzneikundige Lehrer des Asklepios, lebte (Kerényi 1956). Der Heilgott Asklepios wurde in den mythologischen Vorstellungen von einem Hund und einer Schlange begleitet. Häufig wird diese dargestellt, wie sie sich auf einen von Asklepios gehaltenen Stock hinaufwindet. Die Heilkräfte des Asklepios wurden in Wundererzählungen auch auf die heilige Schlange übertragen. Allerdings sollte nicht unerwähnt bleiben, dass der Asklepios-Kult nicht nur auf der zumeist zitierten Äskulapnatter, sondern vorwiegend auf der Vierstreifennatter (*Elaphe quatuorlineata*) basiert. Mit der Unterscheidung der diversen Schlangenarten wurde auch in späteren Jahrhunderten nicht sehr genau umgegangen.

Die Griechen errichteten ihre Asklepios-Heiligtümer an für besonders gesund erachteten und quellenreichen Orten, so auch auf der Insel Kos (Südliche Sporaden), einem Hauptsitz der ärztlichen Wissenschaft im Altertum. Hier entwickelte sich der Familienkult der Ärztfamilie der Asklepiaden, der seine Blütezeit 600 bis 400 v. Chr. erlebte: Die Ärztfamilie führte ihre Abstammung auf Asklepios zurück. Ihr bekanntester Arzt, Hippokrates, lebte 470 – 377 v. Chr. Die moralischen Forderungen der Familie sind als „Eid des Hippokrates“ bekannt geworden. Seit der Zeit des Hippokrates erscheint eine Schlange als Symboltier der Asklepiaden, die bis zum heutigen Tag zum Wappentier der Ärzte, Pharmazeuten und Apotheken wurde.

Reste einer religiösen Verehrung von Schlangen können in Italien in den Riten der katholischen Kirche beobachtet werden. In den mittellitalienischen Abruzzen findet alljährlich am ersten Donnerstag im Mai die sogenannte „Schlangen-Prozession“ von Cocculo (Provinz Aquila) statt. Hier wird mit einer

mit lebenden Schlangen (*Elaphe quatuorlineata*) behängten Statue des Heiligen Domenico de Abate durch das kleine Bergdorf Cocculo in Begleitung von zehntausenden Menschen prozessiert. Dutzende weitere Schlangen, darunter auch Äskulapnattern und *Hierophis viridiflavus* werden zudem in der Menschenmenge herumgereicht. Dies soll vor allem vor Schlangenbissen und Zahnschmerzen schützen. Seinen Ursprung findet dieser Brauch vermutlich bereits in der vorrömischen Kultur der Marsier, die bekannt für ihre Tiermythen war (Chiochio 1992).

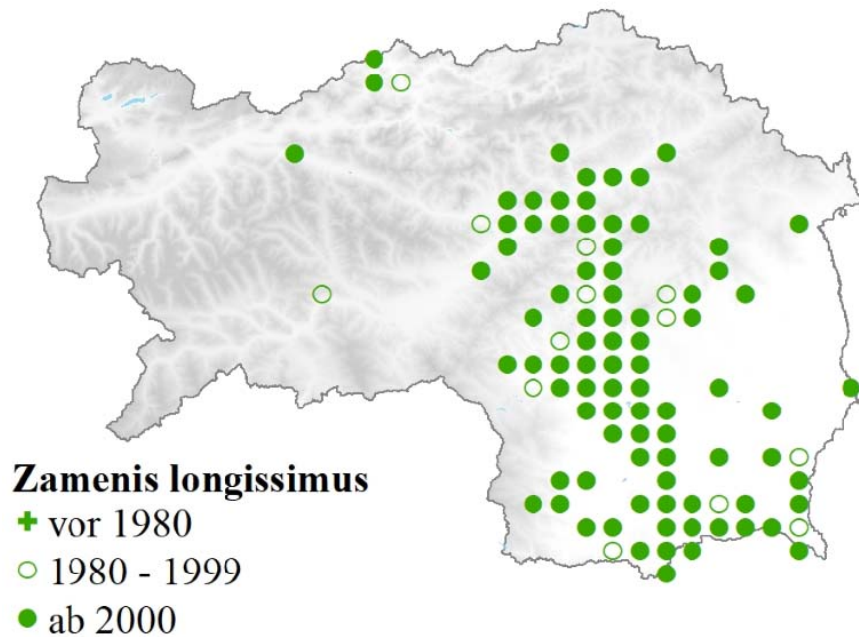
## Beschreibung

Die Äskulapnatter stellt mit bis zu 1,8 m Gesamtlänge (selten über 2 m) die größte heimische Schlangenart dar. Die schlanke, aber kräftig gebaute Art besitzt eine charakteristische längsgestreckte Kopfform und glatte Schuppen. Wie alle Nattern weist sie eine runde Pupille, 9 regelmäßige und glänzende Schuppen auf der Kopfoberseite und einen relativ langen Schwanz auf. Die Oberseite adulter Tiere ist einheitlich gelblich- bis schwarzbraun gefärbt und weist oft weiße Strichel, fallweise auch eine dunkelbraune Längsstreifung auf (häufig bei Individuen unter 1,2 m GL). Die ungefleckte Unterseite ist weißlich bis intensiv gelb gefärbt. Am hinteren Ende des Kopfes existiert ein gelber, oft nur gering ausgeprägter „Mondfleck“, der jedoch nicht schwarz eingerahmt wird. Dieser Fleck ist bei Jungtieren besonders deutlich ausgeprägt. Sie besitzen zudem einen breiten schwarzen Streifen an der Schläfe und oft auch unter dem Auge. Ihr Rücken ist gelblich-braun gefärbt und unterscheidet sich von adulten Exemplaren erheblich durch zwei bis vier markante braune Fleckenreihen auf, die in geschlossene Streifen übergehen (Kammel 2009). Die Gelege dieser eierlegenden Art bestehen aus 3 – 14 zusammenklebenden länglichen Eiern, die eine Länge von 35 – 50 mm (Rekordlänge: 75 mm) aufweisen. Größere Eier sind stark längsgestreckt. Gelege sind oft in geeigneten Komposthäufen anzufinden, nicht selten von mehreren Weibchen oder gemeinsam mit Gelegen der Ringelnatter (Kammel 1999).

## Verbreitung und Lebensraum

Die Art besitzt unterhalb von 1.000 m Seehöhe (selten vorkommend bis 1.600 m) eine weite Verbreitung im Alpenvorraum und zählt zu den typischen Kulturfolgern des Menschen. Die Äskulapnatter ist in der West- und Oststeiermark unterhalb von 800 m Seehöhe fast flächendeckend vertreten. Nach Norden hin setzt sich ihre Verbreitung über das Grazer Bergland und das Murtal bis etwa Leoben fort, ebenso im Mürztal und angrenzenden Regionen der collinen bis submontanen Stufe. Weitere Vorkommen im oberen Murtal konnten bislang nicht bestätigt werden. Südlich des Neumarkter Sattels wird von Kärnten her das Tal der Olsa besiedelt. Auch existieren Vorkommen im Ennstal, wo ihre Verbreitung Ausläufer der oberösterreichischen Vorkommen darstellen. Diese erfolgt gemäß eigener Erhebungen im Jahr 2018 jedoch nicht wie bisher angenommen von St. Gallen über den Buchauer Sattel bis Admont, sondern längs des Ennstales über Landl, Hieflau bis in das Gesäuse (einschließlich Tallagen nördlich des Buchauer Sattels).

Die Äskulapnatter ist häufig in lichten Wäldern, an Waldrändern, Hecken und Uferbegleitgehölzen anzutreffen. Gehölzfreie Lebensräume werden gemieden. Als typischer Kulturfolger des Menschen kommt sie oft in strukturreichen Gärten, landwirtschaftlichen Gehöften und Abbaugebieten vor. Abgedeckte Holzstöße, Totholzhaufen und sonstige thermisch begünstigte und sichtigeschützte Aufenthaltsorte werden gerne zum Sonnenbad genutzt. Ihre Verbreitung ist nicht wie bei anderen Natter-Arten vom Vorkommen ihrer Beutetiere beeinflusst. Bezüglich des Nahrungserwerbs ist sie als Opportunist zu bezeichnen. Bevorzugt werden Kleinsäugetiere (v. a. Wühlmäuse) erbeutet, die in allen Lebensräumen in ausreichender Dichte vorkommen. Einzelne Individuen besitzen einen großen Aktionsradius (bis etwa 1 km) und sind durch ihre Kletterfreudigkeit z. B. auch auf Dachböden oder sonstigem Gebälk zu beobachten.



### Bestand, Bestandsentwicklung

Zu tatsächlichen Beständen und deren Entwicklung existieren nur wenige Wissensgrundlagen. Die einzige wissenschaftliche Untersuchung in der Steiermark wurde von Kammel (1999) durchgeführt. Lokal können durchaus hohe Bestandsdichten beobachtet werden, z. B. in Auwäldern und an Uferböschungen der Mur von Leoben bis Bad Radkersburg. Nach Osten hin dürften lokale Vorkommen und Bestandsdichten abnehmen. Das sollte auch in Bezug auf ihre Verbreitungslücke in der pannonischen Tiefebene betrachtet werden. Die östlichen Randzonen der Steiermark liegen nahe ihrer natürlichen Verbreitungsgrenze.

Von einzelnen Autoren wird gemutmaßt, dass sich die Äskulapnatter begünstigt durch den Klimawandel in Ausbreitung befindet. Dabei ist zu bedenken, dass eine Ausbreitung sämtlicher Reptilienarten massiv durch Barrieren wie Flüsse, Autobahnen oder dichte Waldbestände beschränkt wird.

### Gefährdung und deren Ursachen

Wie bei den meisten Reptilienarten liegen die Hauptursachen der Gefährdung im Verlust des Strukturreichtums der Kulturlandschaft und der Intensivierung der landwirtschaftlichen Nutzung, woraus oft ein vollständiger Lebensraumverlust resultiert. Die Äskulapnatter fällt häufig nicht nur Mähtätigkeiten zum Opfer, sondern auch dem Straßenverkehr, da sie sich gerne am Asphalt aufwärmt. Ihre Gelege werden oft durch die Bearbeitung von Komposthäufen in den Monaten Juli bis September zerstört.

Die Art ist in der kontinentalen Zone der Steiermark weit verbreitet. Arealverluste konnten keine beobachtet werden. Die Bestandssituation in der Obersteiermark ist derzeit unbekannt. Hier sind nur kleinräumige Vorkommen in einzelnen Tallandschaften dokumentiert. Sie unterliegt jedenfalls Bestandsverlusten, die durch menschliche Siedlungstätigkeit, Straßenverkehr, dem Verlust an vielfältigen Vegetationsstrukturen (v. a. Waldränder, Hecken, Uferbegleitgehölze) sowie einer zunehmend intensivierten Landwirtschaft einschließlich der damit verbundenen Mähtechniken verursacht werden.

## Ringelnatter – *Natrix natrix* (Linnaeus, 1758)

Ringelnattern beißen wie auch Würfelnattern praktisch nie. Manche Tiere, vor allem subadulte Exemplare verhalten sich aber, als wären sie gefährlich (Zischen, Aufstellen des Vorderkörpers). Zur Abwehr wird aus den Analdrüsen mit dem Kot ein stinkendes Sekret ausgeschieden. Manchmal zeigen sie auch einen Totstellreflex, bei dem sogar Blutstropfen aus dem Maul abgegeben werden können.

In Sagen des deutschen Sprachraums wird oft von Schlangen erzählt, bei denen es sich der Beschreibung nach um Ringelnattern oder Äskulapnattern handelt. In einigen dieser Sagen wird eine Schlange als verwünschtes Burgfräulein beschrieben, welches bei einer Burgruine einen Schatz bewahren würde, zum Beispiel in der Steiermark für die Ruinen Obervoitsberg, Stubegg bei Arzberg und am Domkogel bei Übersbach an der Rittschein (Brauner 1953 a und b). Das oft zitierte „Krönchen“ der Schlange ist auf die gelbe Färbung des Hinterkopfbereiches von Ringelnattern und jüngeren Äskulapnattern zurückzuführen. Diese Legenden basieren nicht zuletzt auf den Lebensraumsprüchen von Schlangen, die altes Gemäuer und sonnenexponierte Hänge mit Geröll und Gestein lieben.

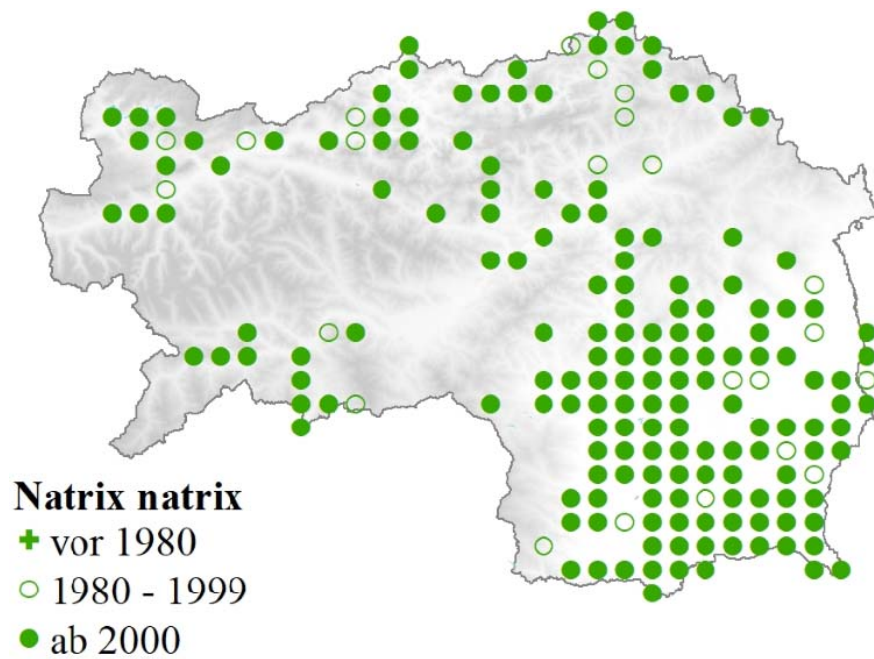
### Beschreibung

Das wichtigste Merkmal der Ringelnatter stellt ein (weißlich)gelber und schwarz umrahmter, mit dem Alter oft verblassender „Mondfleck“ beidseits des Hinterkopfes dar. Die bis zu 130 cm langen Weibchen besitzen einen kräftig gebauten Körper. Die deutlich kleineren Männchen (bis ca. 80 cm Länge) sind erheblich schlanker. Wie alle Nattern weist auch die Ringelnatter eine runde Pupille, 9 regelmäßige und glänzende Schuppen auf der Kopfobenseite und einen relativ langen Schwanz auf. Die überwiegend grünlich-, bräunlich- oder dunkelgraue, meist mit kleinen schwarzen Flecken versehene Oberseite zeigt durch die gekielten Schuppen ein raues Erscheinungsbild. Gelegentlich können auch Exemplare mit zwei dorsolateralen gelblichen Längsstreifen auftreten. Die Unterseite ist mehrheitlich schwarz, oft schachbrettartig gemustert gefärbt. Die Bauchschilder weisen aber zumindest seitlich eine weißliche bis gelbe Grundfärbung auf.

Nicht selten treten weitgehend bis vollkommen schwarz gefärbte Exemplare auf; meist bleiben aber der „Mondfleck“ am Hinterkopf oder Reste heller Färbung im Kehlbereich erhalten. Jungtiere werden häufig mit jenen der Äskulapnatter verwechselt. Die Gelege der Ringelnatter bestehen aus 10 – 30 zusammenklebenden, ca. 20 – 30 mm langen Eiern, die gerne in Komposthäufen abgelegt werden, oft gemeinsam mit anderen Weibchen oder der Äskulapnatter.

### Verbreitung und Lebensraum

Bei der Ringelnatter handelt es sich um die am weitesten verbreitete Schlangenart in Österreich. Sie kommt auch in der Steiermark unterhalb von 1.000 m Seehöhe fast flächendeckend vor. Es werden jedoch auch höhere Lagen besiedelt (Höhenrekord in Österreich: 1.900 m Seehöhe). Das Vorkommen der Ringelnatter korreliert stark mit dem ihrer Hauptbeutetiere (Amphibien). Dies führt dazu, dass sie an Gartenteichen oft nur im Frühjahr zu beobachten sind. Vor allem die jüngeren Tiere verbleiben hier jedoch länger, da sie sich an den Kaulquappen delektieren. Da die meisten Amphibien nach der Paarungszeit überwiegend in das oft bewaldete Umland abwandern, folgt ihnen auch die Ringelnatter. Dabei dringt sie durchaus auch in dichte Wälder vor. Hier können z. B. jüngere Tiere auf der Jagd nach Feuersalamander-Larven in kleinen Waldbächen beobachtet werden. Die Art ist auch an den Ufern kleinerer Fließgewässer wie die Grabenlandbäche der Oststeiermark vertreten, wo sie neben den fallweise vorkommenden Wasserfröschen auch auf der Jagd nach Fischen beobachtet werden kann. Abgesehen von Teichufern wird die Ringelnatter am häufigsten an Waldrändern gesichtet. Dabei ist sie oft an Strukturen wie Holzstößen, Totholzhaufen, Steinschlichtungen, Komposthäufen oder Hecken anzutreffen. Wie für die meisten Reptilienarten typisch, tritt die Art auch in Abbaugeländen, felsigen Standorten oder Ruinengeländen auf (Eckstein 1993).



### Bestand, Bestandsentwicklung

Zu tatsächlichen Beständen und deren Entwicklung existieren nur wenige Wissensgrundlagen. Lokal können durchaus hohe Bestandsdichten beobachtet werden, vor allem in Auwäldern, an Uferbegleitgehölzen von Fließgewässern und an Teichen jeglicher Ausprägung. Allerdings besiedelt die Art eine Vielzahl an Lebensräumen und besitzt in der Steiermark eine weite Verbreitung.

### Gefährdung und deren Ursachen

Durch den allgemeinen Rückgang von Amphibien sind die Bestände der Ringelnatter in direkter Abhängigkeit ihrer bevorzugten Beute rückläufig. Ihre Gelege werden oft durch die Bearbeitung von Komposthäufen in den Monaten Juni bis September zerstört. Auch die Ringelnatter fällt häufig Mähtätigkeiten zum Opfer. Die größte Gefährdungsursache besteht jedoch in der Zunahme einer „ausgeräumten“ Kulturlandschaft und dem Verlust bzw. der Degradierung von Gewässern und Feuchtgebieten besonders in Tallagen der Steiermark.

Aus aktueller Sicht ist die Art in der Steiermark als „near threatened“ (NT) einzustufen. Diese Einschätzung basiert auf ihrer weiten Verbreitung, Standorte mit hohen Bestandsdichten und keinem bekannten Arealverlust. Der Verlust bzw. nachteilige Veränderungen von Feuchtgebieten und eine allgemeine Abnahme ihrer Hauptbeutetiere führte generell zu Bestandsrückgängen. Zudem werden durch Mähtätigkeiten, Flächenverbrauch, Bewirtschaftungsmethoden und die Abnahme strukturreicher Vegetationselemente ihre Bestände in intensiv vom Menschen beanspruchten Landschaften reduziert.

## Schlingnatter – *Coronella austriaca* (Laurenti, 1768)

Zur Art existieren mehrere deutsche Namen, sie wird auch Glattnatter, Österreichtnatter oder Kupfernatter genannt. Diese Namen fußen auf folgenden Eigenschaften: Ebenso wie die Äskulapnatter zählt sie zu „Würgeschlangen“. Sie umschlingt und erwürgt ihre Beute vor deren Verzehr. Sie besitzt glatte Rückenschuppen, die Erstbeschreibung erfolgte für Österreich (terra typica: Wien) und vor allem Jungtiere und Subadulte weisen häufig eine rötliche („kupferne“) Zeichnung bzw. ventrale Grundfärbung auf.

Schlingnattern werden häufig mit Kreuzottern verwechselt: Sie besitzen eine ähnliche Größe und Grundfärbung, verwechselbare Zeichnungsmuster und zeigen fallweise „aggressive“ Verhaltensweisen (Drohgebärden). Dazu gibt es als zusätzliche Unterscheidungshilfe einen Merksatz:

„Kein X für ein U vormachen lassen“: Die Nackenzeichnung der Kreuzotter ähnelt einem X (Kreuz), die von Schlingnattern einem verkehrten „U“ (parallel verlaufendes Zeichnungsmuster).

In Fachkreisen wird gerne von „Schlingnatter-Wetter“ gesprochen. Die sehr versteckt lebende Art ist gehäuft bei Witterungsbedingungen mit mäßig warmen Temperaturen (20-25°C), starker bis „diesiger“ Bewölkung bei geringer oder wechselhafter Sonneneinstrahlung zu beobachten.

## Beschreibung

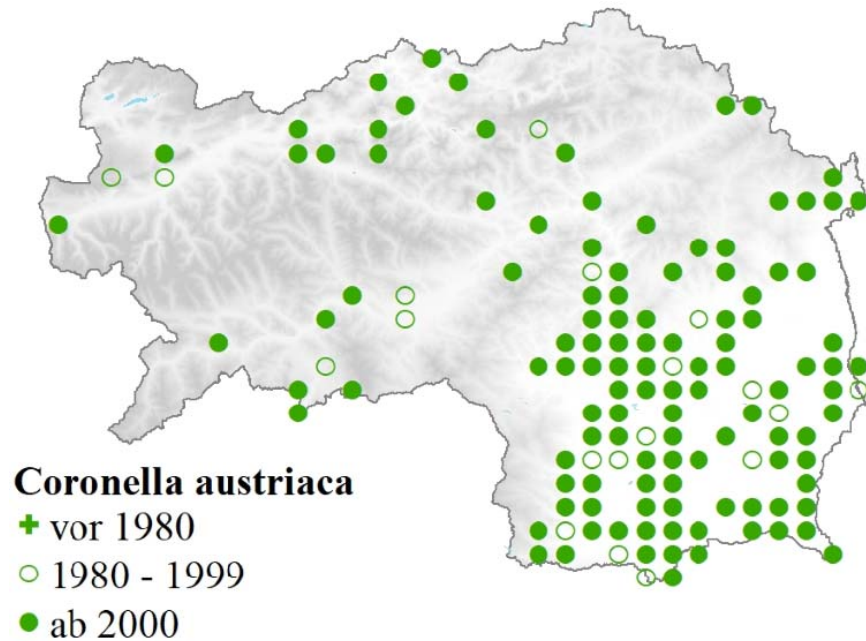
Die vergleichsweise kleine (meist bis 60 cm, selten bis 80 cm lang) und schlanke Natternart besitzt ein glattes Schuppenkleid mit grauer, gelblicher, brauner oder rötlicher Grundfärbung. Die Bauchseite ist „verwaschen“ hell- bis dunkelgrau, bräunlich oder rötlich ohne markante Fleckung gefärbt. Wie alle Nattern weist sie eine runde Pupille, 9 regelmäßige und glänzende Schuppen auf der Kopfoberseite und einen relativ langen Schwanz (ca. 1/6 der Körperlänge) auf. Die auffällige Kopfzeichnung wird durch einen seitlichen dunklen Streifen von den Nasenlöchern über die Augenpartie bis in die Halsregion geprägt, sowie durch eine dunkle Zeichnung in Form eines verkehrten „U“ am Hinterkopf, welches in 2 parallelen Streifen am Rücken ausläuft (fallweise auch unterbrochene Zeichnung). Diese zumeist grau-, dunkel- oder rotbraune Zeichnung setzt sich am Rücken in Form von zwei schräg versetzten Fleckenreihen fort. Vor allem Jungtiere und Subadulte sind an der Bauchseite oder im Fleckmuster häufig rötlich gefärbt. Ältere Individuen weisen oft einen deutlich vom Hals abgesetzten, nahezu dreieckigen Kopf auf.

## Verbreitung und Lebensraum

Die Schlingnatter kommt in der Steiermark weit verbreitet bis in höhere montane Lagen vor, wird aber durch ihre versteckte Lebensweise nur selten beobachtet. Ihr Verbreitungsschwerpunkt liegt unter 800 m Seehöhe (Höhenrekord in Österreich: 1.760 m NN, Salzburg).

Als Lebensraum werden besonnte und strukturreiche Habitate wie Waldränder- und -lichtungen, Gebüschsäume, Trocken- und Magerrasen, Uferbegleitgehölze, Bahndämme, Weingärten und menschliche Siedlungsgebiete angenommen. Gehäuft kann sie an felsigen Standorten (z. B. Schlösser, Burgen, Ruinen, Steinschichtungen, Abbaugelände) angetroffen werden. Im Gegensatz zu anderen heimischen Schlangenarten werden auch vollkommen gehölzfreie Wiesenflächen wie Halbtrockenrasen besiedelt.

Ein Vorkommen der Schlingnatter ist nur bedingt von ihren Hauptbeutetieren abhängig (Eidechsen, Blindschleichen, Kleinsäuger). Die Präsenz von Eidechsen unterhalb der alpinen Zone ist ein bedeutsames Indiz für ein Vorkommen der Schlingnatter. An Standorten mit fehlenden Eidechsen-Beständen wird ihre Nahrungsgrundlage vorwiegend auf Blindschleichen und Mäuse reduziert. Letztere stehen innerhalb ihres Verbreitungsgebietes nahezu flächendeckend zu Verfügung.



### Bestand, Bestandsentwicklung

Ein guter Wissensstand zur Schlingnatter besteht nur hinsichtlich ihrer Verbreitung sowie ihrer Lebensräume und -weisen. Angaben zu Beständen und deren Entwicklung können nicht getätigt werden. Es kann zumindest von meist geringen Bestandsdichten ausgegangen werden. Arealverluste sind keine bekannt. Durch ihre hohe Affinität zu anthropogen beeinflussten Lebensräumen ist auf Grund der zahlreichen Gefährdungsursachen von rückläufigen Beständen auszugehen.

### Gefährdung und deren Ursachen

Wie bei den meisten Reptilienarten liegen die Hauptursachen der Gefährdung im Verlust des Strukturreichtums der Kulturlandschaft und der Intensivierung der landwirtschaftlichen Nutzung (v. a. Waldränder, Hecken, Uferbegleitgehölze, intensiv gepflegte Wiesen), woraus oft ein vollständiger Lebensraumverlust resultiert. Der Einsatz von Pestiziden verursacht Insektenarmut und somit eine rückläufige Entwicklung innerhalb der gesamten Nahrungskette. Abnehmende Eidechsenbestände führen in weiterer Folge zu abnehmenden Beständen der Schlingnatter. Hervorzuheben ist zudem ein massiver Raubdruck durch Hauskatzen und Krähenvögel. Auch fallen Schlingnattern massiv Mähmähtigkeiten sowie dem Straßenverkehr zum Opfer. Durch anstehendes Gestein dominierte Sonderstandorte wie Steinbrüche oder auch Burgen und Ruinengelände werden häufig durch Rekultivierungs- oder Sanierungsmaßnahmen als bedeutsame Lebensräume für Reptilienarten degradiert.

Aus aktueller Sicht ist eine Einstufung für die Steiermark als „gefährdet“ (VU) gerechtfertigt. Diese Einschätzung basiert auf einer weiten Verbreitung sowohl in der kontinentalen wie auch der alpinen Zone der Steiermark bei meist niedrigen Bestandsdichten und keinem bekannten Arealverlust. Durch ihre weite Verbreitung in menschlichen Siedlungsräumen wird die Art aber durch Siedlungstätigkeit, Straßenverkehr, Raubdruck durch Hauskatzen, dem Verlust an vielfältigen Vegetationsstrukturen sowie einer zunehmend intensivierten Landwirtschaft einschließlich der damit verbundenen Mähtechniken maßgeblich beeinträchtigt.



## Würfelnatter – *Natrix tessellata* (Laurenti, 1768)

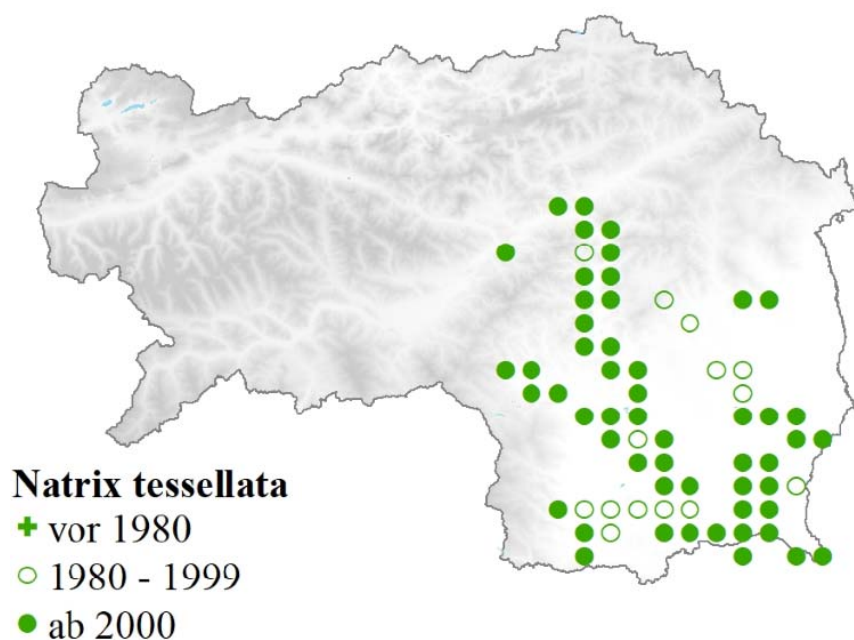
### Beschreibung

Die bis ca. 120 cm großen Weibchen besitzen einen schlanken, aber kräftig gebauten Körper. Die deutlich kleineren Männchen (meist bis 80 cm Körperlänge) sind erheblich schlanker als Weibchen. Ältere Tiere können einen stark abgesetzten nahezu dreieckigen Kopf besitzen. Wie alle Nattern weist auch die Würfelnatter eine runde Pupille, 9 regelmäßige und glänzende Schuppen auf der Kopfoberseite und einen relativ langen Schwanz (ca. 1/6 der Körperlänge) auf. Die überwiegend (grünlich-, bräunlich-) grau gefärbte Oberseite zeigt durch die gekielten Schuppen ein raues Erscheinungsbild und weist ein variables, mehr oder weniger ausgeprägtes würfelartiges Muster aus dunklen Flecken auf. Die Unterseite ist weißlich, gelblich oder rötlich mit zum Körperende hin zunehmender schwarzer Fleckung gefärbt. Der Kopf ist undeutlich gefleckt und besitzt im Nacken oft eine dunkle V-förmige Zeichnung. In Anpassung an die semiaquatische Lebensweise sind Nasenlöcher und Augen stärker nach oben ausgerichtet.

### Verbreitung und Lebensraum

Die Würfelnatter besitzt in Europa ihren Verbreitungsschwerpunkt im Südosten. In Österreich ist ihre Verbreitung auf die Fließgewässersysteme von Donau, Raab, Mur und Drau beschränkt. In diesen Bereichen werden auch fischreiche Teiche und Seen besiedelt. Die Würfelnatter ist in der Steiermark an der Mur flussabwärts von Bruck/Mur sowie im Einzugsbereich größerer Zubringer (Kainach, Laßnitz, Sulm, Grabenlandbäche), an der Raab und in der Feistritzklamm unterhalb einer Seehöhe von 550 m verbreitet.

Neben einem ausreichenden Fischbestand – als Hauptbeutetiere – ist ein Struktureichtum sowohl der Gewässer als auch des Landlebensraumes von hoher Bedeutung. Es werden durchaus auch kleine Bäche mit nur 1 bis 2 m Durchmesser als Lebensraum angenommen. Die Würfelnatter bevorzugt als semi-aquatische Art warme, langsam fließende Gewässer mit steinigem Untergrund und Seen sowie deren Uferregionen. Neben freien Sonnenplätzen (steinige Ufersäume, Sandbänke, sonnenexponierte Böschungen) benötigt sie auch ausreichende Versteck- und Eiablageplätze an Land. Ein limitierender Faktor besteht in einer ausreichenden Breite des Landlebensraumes längs dieser Gewässer. Dabei kommt den Uferbegleitgehölzen und angrenzenden Auwäldern eine hohe Bedeutung zu. Als Untergrenze der Ausdehnung von Gehölzbeständen konnte eine Breite von ca. 10 m je Gewässerufer festgestellt werden (Kammel 2015).



## Bestand, Bestandsentwicklung

Die aktuelle Bestandssituation der Würfelnatter ist eine Erfolgsgeschichte des Umweltschutzes. Durch eine zunehmende Industrialisierung der Region und mangelhafte Abwasserentsorgung zeigte sich die Mur in den 1960er und 1970er-Jahren als übermäßig verschmutzt und de facto biologisch tot. Zahlreiche Fischarten sowie die Würfelnatter waren damals im größten Teil des Untersuchungsgebietes ausgestorben und beschränkten sich weitgehend auf Refugialräume an Nebengewässern. Laut Reisinger (1972) kam die Würfelnatter nur mehr flussabwärts von Mureck gelegentlich vor. An den Nebengewässern Stübingbach (nördlich von Graz), Laßnitz und Sulm wurden zum Zeitpunkt dieser Publikation noch Bestände nachgewiesen. Durch massive Bemühungen zur Restauration des Ökosystems „Mur“ seit 1985 konnte die Wasserqualität erheblich verbessert werden. Sowohl die als Beutetiere in Frage kommenden Fischarten als auch die Würfelnatter haben seitdem ihren ursprünglichen Lebensraum wieder besiedelt. Zudem wurden zahlreiche Projekte im Sinne des naturnahen Wasserbaues umgesetzt.

Bereits in den Untersuchungsjahren 1992 und 1993 konnte die Würfelnatter an 37 Fundpunkten entlang der Mur und an den Unterläufen ihrer Nebenflüsse im Nahebereich der Mur festgestellt werden (Zimmermann & Kammel 1994). Nördlich von Graz wurden Vorkommen im Mündungsbereich kleinerer Nebengewässer dokumentiert. Südwärts des Grazer Stadtgebietes zeigte sich 1992/1993 an einer Fließstrecke von ca. 12 km eine Verbreitungslücke zwischen dem Zentrum von Graz und Kalsdorf. In den Folgejahren konnte seitens des Autors ein Vordringen der Würfelnatter bis südlich des Grazer Stadtzentrums beobachtet werden. Im Jahr 2005 wurde sie an der gesamten Fließstrecke der Mur zwischen der südlichen Stadtgrenze von Graz und Kalsdorf bei stellenweiser hoher Abundanz nachgewiesen (Kammel 2006).

Eine Ausnahme von dieser Entwicklung stellen Stauräume bestehender Wasserkraftwerke dar. Während unterhalb der jeweiligen Staustufen häufig Würfelnatterbestände mit hohen Abundanzen beobachtet werden können, fehlt die Art an den unmittelbaren Staubereichen durch mangelnden Lebensraum, geringen Struktureichtum, hohe Feinsedimentation und geringem Fischbestand (Kammel & Mebert 2011).

Zur tatsächlichen Verbreitung bestanden in der West- und Oststeiermark erhebliche Wissenslücken. Im Zuge mehrjähriger Bestandserhebungen (Kammel 2015) wurde eine erheblich weitere Verbreitung in der Weststeiermark (Einzugsbereiche von Sulm, Laßnitz und Kainach) als bis dato bekannt festgestellt. Auch Restbestände an den Grabenlandbächen konnten dokumentiert werden. Zudem wurde ein offensichtlicher Arealverlust an der Mur zwischen Bruck/Mur und St. Michael i. O. beobachtet. An einzelnen Grabenlandbächen (Kutschenitza, Drauchenbach) dürfte die Art während mehrerer niederschlagsarmer Jahre durch teilweise Austrocknung dieser Gewässer Anfang der 2000er-Jahre ausgestorben sein.

## Gefährdung und deren Ursachen

Als nahezu ausschließliche Fischfresserin wird die Würfelnatter besonders stark von Gewässerverschmutzung und Degradierung von Fließgewässern beeinträchtigt. Heutzutage wird ihr Bestand am ehesten von Staukraftwerken bedroht, da beim Kraftwerksbau wichtige Landlebensräume verloren gehen und Staubereiche im Laufe der Jahre zunehmend eine Verschlammung und eine damit einhergehende Fischarmut erleiden. Zusätzlich wird die Würfelnatter durch Gewässerverschmutzung, Flussbegradigung und geringem Fischbestand bei gleichzeitiger Einschränkung ihres Landlebensraumes beeinträchtigt.

Aus aktueller Sicht ist die Einstufung für die Steiermark als „stark gefährdet“ (EN) als gerechtfertigt zu sehen. Diese Einschätzung basiert auf der weitgehenden Wiedereroberung ihres ursprünglichen Areals in den letzten vier Jahrzehnten, dem rezente erhebliche Lebensraumverluste durch jüngst errichtete und weitere geplante Laufkraftwerke entgegenstehen. An einer hohen Anzahl lokaler Vorkommen weist sie nur geringe Bestandsdichten auf. Zudem ist die Art besonders stark von

anthropogenen Eingriffen in Fließgewässer sowie der Reduktion ihres Landlebensraumes durch Landwirtschaft und Siedlungstätigkeit betroffen.

## Europäische Hornotter – *Vipera ammodytes* (Linnaeus, 1758)

Die Hornotter ist landläufig besser als Sandvipere bekannt. Dieser deutsche Name basiert allerdings auf einer Verwechslung durch Carl von Linné mit Lebensraumschilderungen aus dem Vorderen Orient (da gibt es ja auch „Sandvipere“), der seine Artbeschreibungen meist an Hand von Museumsexemplaren durchführte. Für die nördlichen Vorkommen lässt sich jedenfalls sagen: Die Art meidet Sandböden und Sandstein.

Die österreichischen Vorkommen wurden ohne fachliche Grundlagen als (in Fachkreisen nicht anerkannte) Unterart „gregorwallneri“ (Sochurek 1974) beschrieben. Sie sind von Exemplaren des Balkans durch eine rötliche (nicht grünliche oder gelbliche) Schwanzfärbung unterscheidbar.

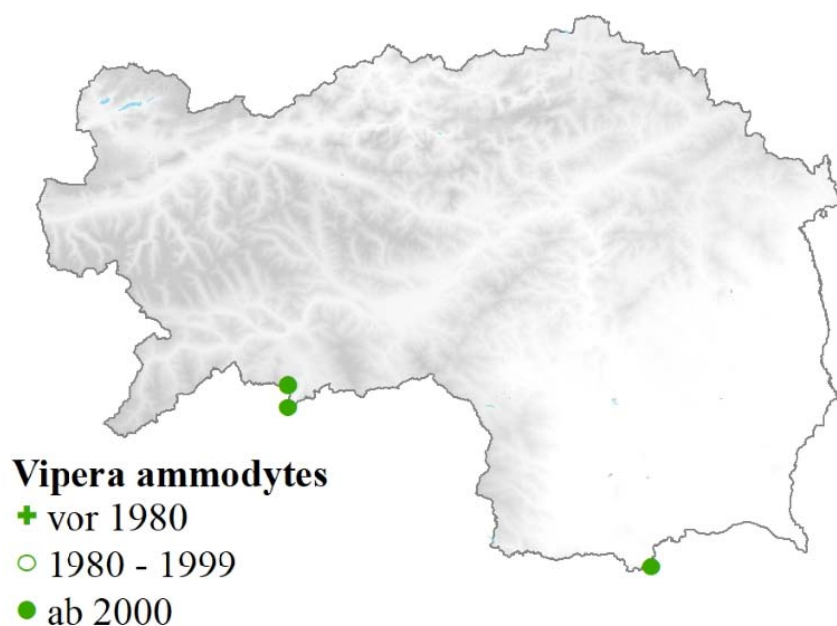
### Beschreibung

Die Europäische Hornotter erreicht als größte mitteleuropäische Vipere eine Gesamtlänge von 70-80 cm, selten bis 95 cm. Männchen sind zwar deutlich schlanker gebaut als Weibchen, können aber eine größere Gesamtlänge erreichen. Die Art ist durch ihr beschupptes Schnauzenhorn unverwechselbar. Sie weist ein markantes schwarzes (Männchen) oder braunes (Weibchen) Zickzack- oder Wellenband auf, welches oft asymmetrisch ausgebildet ist und weniger Zacken als das der Kreuzotter besitzt. Zur Rückenfärbung gibt es zwei, wissenschaftlich bislang nicht näher beschriebene Formmorphen: Helle, eher silbergrau gefärbte und dunklere braun gefärbte Individuen. Männchen sind in der Regel heller und kontrastreicher gefärbt als Weibchen. Wie auch für andere Viperearten typisch, hat sie einen gedrungenen Körperbau, einen kurzen Schwanz (< 10 % der Körperlänge) und eine katzenförmige Pupille. Die Kopfoberseite ist ausschließlich mit zahlreichen kleinen Schuppen bedeckt; die längs gekielten Rückenschuppen bewirken ein rauhes (nicht glattes) Erscheinungsbild. Zudem besitzt sie einen deutlich vom Körper abgesetzten „dreieckigen Kopf“. Die Unterseite ist grau bis rötlich gefärbt. Für österreichische Populationen ist ein rötlich gefärbter Schwanz typisch.

### Verbreitung und Lebensraum

Das Vorkommen der Europäischen Hornotter beschränkt sich in Österreich auf Kärnten und die Steiermark. Ein Vorkommen in Osttirol ist nicht gesichert dokumentiert. Ihre natürliche nördliche Verbreitungsgrenze erreicht sie in der Südsteiermark sowie im Tal der Olsa südlich des Neumarkter Sattels an der Grenze zu Kärnten. Im südsteirischen Raum erstreckte sich ihre Ausbreitung nordwärts bis zum Tal des Saggaubaches sowie auf den Raum Eibiswald – Wies.

Das Areal der Hornotter ist dem sommerheißen, submediterranen, feucht-kontinentalen Klimabereich zuzuordnen. Die Höhenverbreitung liegt schwerpunktmäßig zwischen 400 und 800 m Seehöhe, sie kann jedoch auch deutlich höher auftreten. Sie besiedelt vorzugsweise trockenwarme, steinige Lebensräume in südwest- bis südostexponierter Hanglage. Der typische Lebensraum besteht aus trockenen, gebüschreichen Wiesen, verkrauteten Bahndämmen sowie mit deckungsreichem Unterholz ausgestattete Waldränder, Lichtungen und Kahlschlägen. Typisch ist auch ein Auftreten in Ruinengelände, bewachsenen Geröllhalden (Felssturzgebiete) oder Steinbrüchen. Die Sandvipere dringt auch in bewaldete Bereiche vor, sofern die Baumschicht die Bodenoberfläche nicht zu intensiv beschattet (vor allem in Eichen- und Föhrenmischwäldern).



### Bestand, Bestandsentwicklung

In der Südsteiermark ist die Hornotter bis auf einen kleinräumigen und grenznahen Standort im Gemeindegebiet von Leutschach vermutlich ausgestorben. Dieses Vorkommen wird zum Schutz der Art nur unscharf verortet. Die Bewirtschaftung und Pflege des Standortes erfolgt im Sinne des Arterhalts im Rahmen des Biotoperhaltungsprogrammes. Im Zuge einer landesweiten Bestandserhebung (Kammel 2009) konnte im südsteirischen Weinland nur ihr weitgehendes Aussterben beschrieben werden. Die Letztfunde an den jeweiligen Standorten erfolgten laut HFDÖ in den 1960er- bis 1990er-Jahren (z. B.: Spielfeld: 1993; Ruine Schmirnberg: 1971; Etzendorf bei Wies: 1970; Remschnigg / Arnfels: 1961).

Die Vorkommen im Tal der Olsa sind als Fortsetzung der Kärntner Vorkommen bei Friesach zu sehen. Die Verbreitung verläuft längs der Bahntrasse bis Wildbad Einöd. 2018 wurde zudem auch das Vorkommen auf der Ruine Dürnstein bestätigt (eigene Beobachtung).

### Gefährdung und deren Ursachen

Die Gefährdungsursachen liegen in der Ausdehnung von land- und forstwirtschaftlich genutzten Flächen, der strukturellen Verarmung der Lebensräume sowie der Verwaltung ungenutzter Flächen. Zudem liegt die (ehemalige) Verbreitung der Sandvipere in der westlichen Südsteiermark weitgehend in Weinanbaugebieten. Durch zunehmende Intensivierung und Technisierung des Weinanbaus konnten hier wesentlich steilere Hänge bewirtschaftet werden als in früheren Jahrzehnten. Nicht mehr bewirtschaftbare Hänge wurden mangels Bedarf an Mähgut häufig aufgeforstet. Vor allem in früheren Jahrzehnten wurde die giftige „Bestie“ oft erschlagen. Hinzu kommen vor allem bei dieser attraktiven Giftschlange illegale Naturentnahmen zur Terrarienhaltung oder zum „Schutz“ der ortsansässigen menschlichen Bevölkerung. Zwar ist ein illegales Abfangen der eigentlich leicht zu züchtenden Schlange deutlich zurückgegangen, aber besondere Farbformen oder „eines der letzten Tiere der Steiermark“ besitzen durchaus noch ihren Preis. Ein mutmaßlicher Fangversuch an der Ruine Dürnstein wurde 2018 durch die persönliche Anwesenheit vereitelt und erfolglos angezeigt.

Die Europäische Hornotter (*Vipera ammodytes*) ist in der Steiermark vom Aussterben bedroht (CR = „critically endangered“) Der Arealverlust hat sich in den letzten Jahrzehnten noch weiter fortgesetzt. Die verbliebenen drei steirischen Vorkommen erwiesen sich im Zuge eines österreichweiten Monitoring seitens des Umweltbundesamtes 2018 zudem als sehr individuenarm.

## Kreuzotter – *Vipera berus* (Linnaeus, 1758)

Kreuzottern sind bei bergaffinen Menschen wegen ihrer Giftigkeit gefürchtet. Bissunfälle kommen in Österreich regelmäßig vor. Für Bergwanderungen bieten festes Schuhwerk und lange Hosen einen ausreichenden Schutz. Bei Durchqueren dichter Vegetation wie Latschenfelder kann der Einsatz eines Stockes zum Abklopfen von in den Weg ragenden Ästen hilfreich sein. Unfälle passieren häufig beim Beeren und Pilze suchen, da sich die Art gerne in Zwergsträuchern wie Erika, Wacholder oder Heidelbeeren (ebenso wie die Schwammerl) versteckt. Vor allem bei unsachgemäßem Hantieren oder Fotografieren der Kreuzotter kommt es oft zu Unfällen: Ein Sicherheitsabstand von zumindest einem halben Meter ist unbedingt einzuhalten! Kreuzottern greifen niemals an, sie flüchten bevorzugt bergab oder zum nächsten Unterschlupf. Das kann auch in Richtung des Menschen erfolgen.

Abgesehen von den schmerzhaften Schwellungen des gebissenen Körperteils (meist in die Hand) treten ernstere gesundheitliche Folgen (vor allem Nierenschäden) oft erst ein paar Tage später auf. Es kommt auch häufig zu Herz- und Kreislaufbeschwerden, ein Risiko für Kleinkinder und ältere Menschen mit eingeschränkter Gesundheit. Zudem kann ein anaphylaktischer Schock durch Fremdeiweiß selbst nach mehreren Stunden auftreten. Daher sollte unbedingt ein Arzt oder ein Spital aufgesucht werden. Als Ersthilfe sind die Beruhigung der betroffenen Person (alle Maßnahmen, die den Puls entschleunigen) und eine hohe Flüssigkeitsaufnahme (Wasser, kein Alkohol) am wichtigsten. Panik ist jedenfalls nicht angesagt. Das Abbinden oder Manipulieren der Wunde durch nicht sachverständige Personen ist zu unterlassen. Ein Antiserum wird nicht mehr verabreicht. Bei Hunden verläuft der Biss nicht selten tödlich. Sie werden meist in die empfindliche Schnauze gebissen.

### Beschreibung

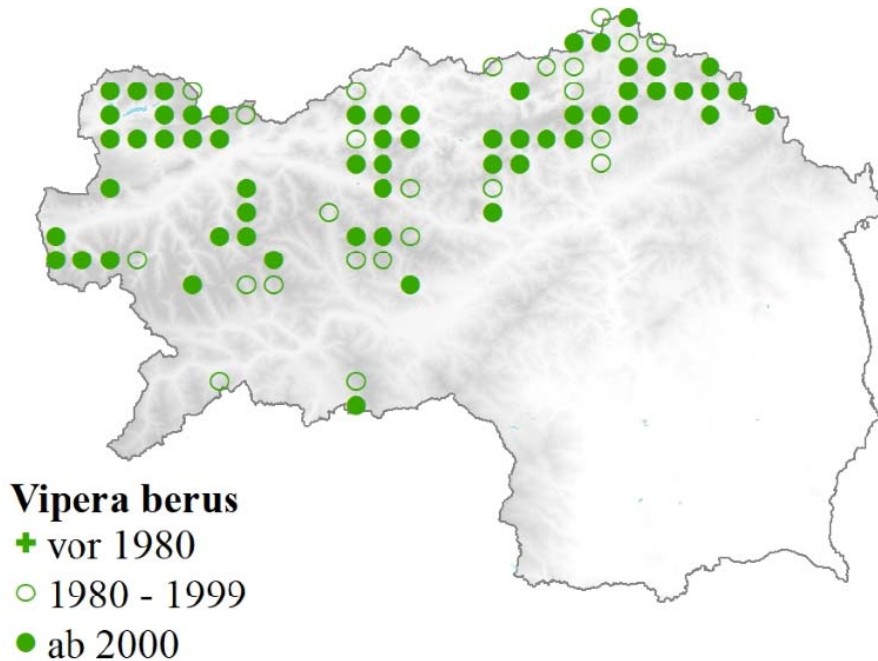
Kreuzottern besitzen im Vergleich zu anderen Viperarten einen eher schlanken Körperbau mit einem nur leicht vom Körper abgesetzten Kopf, einen kurzen Schwanz (kleiner als 10 % der Gesamtlänge), katzenförmige Pupillen sowie zahlreiche kleine und wenige (meist 5) größere unregelmäßige Schuppen auf der Kopfoberseite. Ihre Gesamtlänge beträgt bis zu 50 cm (Männchen) bzw. 60 cm (Weibchen: selten auch größer). Die längs gekielten Schuppen bewirken ein rauhes Erscheinungsbild. Die Art weist ein markantes braunes (Weibchen) oder schwarzes (Männchen) Zickzackband am Rücken auf. Am Hinterkopf besteht eine dunkle Zeichnung in der Form eines „X“ oder verkehrten V. Zudem verläuft ein dunkles Schläfenband von der Schnauze über das Auge bis in die Halsregion. Die Grundfärbung besteht meist aus unterschiedlichen Brauntönen, kann aber erheblich variieren. Abgesehen von vollkommen schwarz gefärbten Exemplaren („Höllentotter“) sind auch graue, gelbliche oder rötlichbraune („Kupferotter“) Tiere zu beobachten, bei denen das markante Zickzackband fehlen kann (Völkl & Thiesmeier 2013).

Kreuzottern werden häufig mit Schlingnattern verwechselt. Diese sind abgesehen von den für Nattern typischen Merkmalen auch an der Zeichnung des Hinterkopfes in Form eines parallel auslaufenden „verkehrten U“ und den Fleckenreihen (nicht Zickzackband) am Rücken zu erkennen.

### Verbreitung und Lebensraum

Die Kreuzotter besitzt in der Obersteiermark nördlich der Mur-Mürz-Furche oberhalb von 800 m Seehöhe eine weite Verbreitung. Diese klimatische Barriere wurde im Wechselgebiet überschritten. Hier ist ihre Ausbreitung im angrenzenden Bergland nicht genau bekannt. Die Art fehlt jedenfalls im weiteren Steirischen Randgebirge. Tiefer liegende Vorkommen in inneralpinen Feuchtgebieten sind aus den Ennstaler Moorlandschaften und dem Bereich des Grünen Sees bekannt. Westlich des Zirbitzkogels setzt sich ihre Verbreitung von Oberkärnten her auch südlich der Mur-Mürz-Furche fort. Auch wenn die Kreuzotter Lebensräume in tieferen Lagen mit niedrigen Temperaturen (Feuchtgebiete, Moore, Gräben) bevorzugt, hält sie sich innerhalb dieser Lebensräume bevorzugt an thermisch begünstigten Standorten mit hohem Sichtschutz auf. In höheren Lagen liegt der Schwerpunkt der Verbreitung zwischen der oberen Waldgrenze und der Baumgrenze („Latschenzone“). Zu den wichtigsten Lebensraumstrukturen zählen Waldränder und -lichtungen,

felsdurchsetzte besonnte Hänge, Zwergstrauchheiden und Latschengebüsch. Die Obergrenze der Verbreitung liegt in Österreich bei ca. 2.400 m Seehöhe, korreliert mit dem Auftreten der höchstgelegenen Zwergstrauch-Bestände.



### Bestand, Bestandsentwicklung

Zu einem landesweiten Bestandstrend existieren keine ausreichenden wissenschaftlichen Grundlagen. Die Art ist in Bergregionen weit verbreitet, Arealverluste sind keine bekannt. In Gebirgsregionen bestehen für Reptilienarten kaum Beeinträchtigungen durch den Menschen. Nahe der oberen Waldgrenze gehen durch intensive Beweidung einzelner Almen zwar kleinräumige Vegetationsstrukturen verloren. Langfristig betrachtet ist aber in der zunehmenden Aufgabe einer Almwirtschaft ein deutlich höheres Beeinträchtigungspotential zu sehen. Auf einer Seehöhe von ca. 1.500 - 2.000 m NN profitierte die Kreuzotter bisher durch die anthropogen verursachte Veränderung der "Almlandschaft". In der submontanen bis montanen Stufe verursachen intensive Land- und Forstwirtschaft jedenfalls Bestandsverluste. Ein erheblicher Lebensraumverlust ist in den Feuchtgebieten des Tieflandes (Ennstal) gegeben.

### Gefährdung und deren Ursachen

Die Gebirgspopulationen der Kreuzotter sind nicht zuletzt durch ihre große Verbreitung in geringem Maße gefährdet. Sie wird jedoch häufig erschlagen. Nahe der oberen Waldgrenze gehen durch intensive Beweidung einzelner Almen zwar kleinräumige Vegetationsstrukturen verloren. Langfristig betrachtet ist aber in der zunehmenden Aufgabe einer Almwirtschaft ein deutlich höheres Beeinträchtigungspotential zu sehen. In der submontanen bis montanen Stufe dominieren in der Steiermark Nadel- und Mischwälder. Hier kommt einer extensiven Forstwirtschaft sowie einem stufig aufgebautem und totholzreichem Waldsaum eine hohe Bedeutung zu. Fichtenmonokulturen und intensive Bewirtschaftsweisen verursachen in dieser Höhenzone jedenfalls eine maßgebliche Reduktion der Habitatqualität. Auch durch intensive Weidewirtschaft (Rindvieh) in Höhenlagen um ca. 1.000 m NN gingen durch Überdüngung, Entsteinung von Wiesenflächen und Bewirtschaftung bis unter die Baumkrone des angrenzenden Waldes wertvolle Lebensraumelemente und einzelne Standorte verloren. Ein erheblicher Lebensraumverlust ist aber in den Feuchtgebieten des Tieflandes (Ennstal) gegeben.

Aus aktueller Sicht erfolgt eine Einstufung für die Steiermark als „Gefährdung droht“ (NT = „near threatened“). Diese Einschätzung basiert auf ihrer weiten Verbreitung, keinem bekannten Arealverlust,

einer geringen bis fehlenden Beeinträchtigung in der alpinen Zone, einer mäßig hohen Beeinträchtigung in (sub)montanen Lebensräumen und einer starken Beeinträchtigung der Feuchtgebiete inneralpiner Tallandschaften. Diese Feuchtgebiete umfassen aber nur einen geringen Anteil des Gesamtareals der Kreuzotter in der Steiermark. Dadurch ist auch eine Abweichung zur bundesweiten Einstufung gerechtfertigt. Vor allem nördlich des Alpenhauptkammes erstreckt sich ihre Verbreitung vermehrt auf tiefere Lagen, wo ihre Bestände der collinen und submontanen Stufe stärker durch menschliche Einflüsse beeinträchtigt werden.

## Westliche Blindschleiche – *Anguis fragilis* (Linnaeus, 1758)

Die Blindschleiche wurde zum Reptil des Jahres 2017 ernannt. Ihr Name rührt vom althochdeutschen "blintslich" her ("blendender = glänzender Schleicher").

### Beschreibung

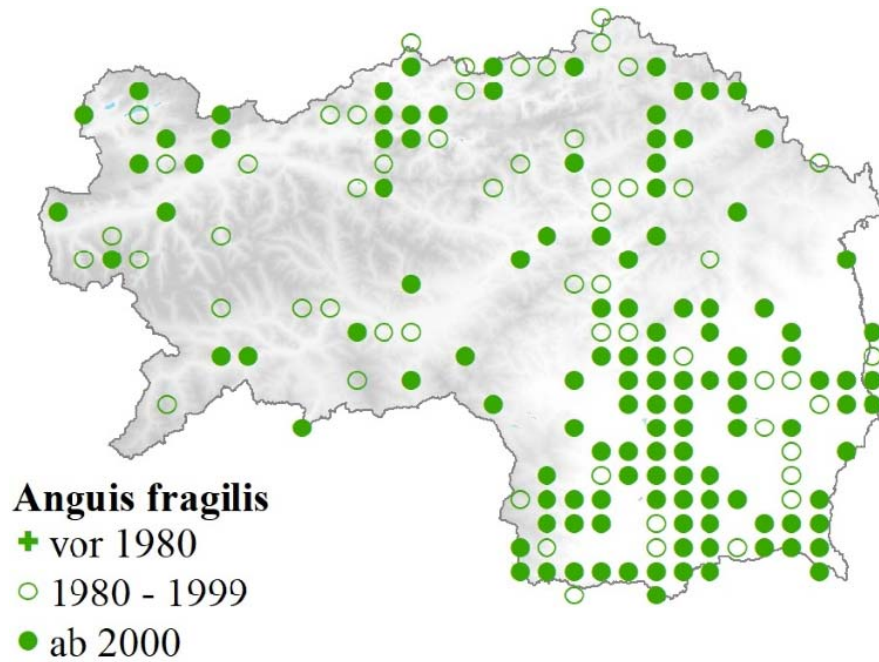
Die meist bis 50 cm lange Blindschleiche besitzt einen meist braunen, kupfern oder silbrig glänzenden, oft längs gestreiften Körper. Die Flanken sind meist dunkler gefärbt. Als beinlose, zur Familie der Schleichen gehörende Echse erinnert ihr Kopf aber stark an den einer Eidechse, der ebenfalls schließbare Augenlider besitzt. Auf den abwerfbaren Schwanz entfallen bis über 2/3 der Körperlänge. Sie weist am gesamten Körper besonders glatte und kleine Schuppen auf, auch auf der Bauchseite (!). An Jungtieren und meist auch an Weibchen ist ein dunkler Mittelstreifen am Rücken zu beobachten. Die Bauchseite ist dunkel, nicht selten schwarz gefärbt. Die Zeichnung der Männchen ist weniger kontrastreich ausgeprägt. Sie besitzen eine hellere Bauchseite, keinen dunklen Mittelstreifen und weisen nicht selten einzelne himmelblaue Rückenschuppen auf (Völkl & Alfermann 2007).

### Verbreitung und Lebensraum

Die Blindschleiche besitzt in Österreich als sicherlich häufigste Reptilienart eine weite Verbreitung und kommt in allen neun Bundesländern vor. Verbreitungslücken existieren in alpinen Zonen, wobei hier die Datengrundlage naturgemäß dürftig ist. Vorkommen konnten verbreitet bis zu einer Seehöhe von etwa 2.000 m dokumentiert werden. Der Verbreitungsschwerpunkt der Art liegt jedoch im Tal- und Hügelland.

Die Blindschleiche besiedelt eine Vielzahl von Lebensräumen und dringt auch weit in den menschlichen Siedlungsraum vor. Es werden sowohl gehölzfreie Wiesen und Gärten wie auch lichtarme Waldregionen besiedelt. In Österreich ist ein Verbreitungsschwerpunkt in Mischwäldern und Grünanlagen festzustellen. Etwa die Hälfte aller Fundmeldungen stammt von Waldrändern und –lichtungen. Besonders hohe Dichten konnten vor allem in feuchtgründigen Laubwäldern, Laub-/Nadelmischwäldern und Uferbegleitgehölzen beobachtet werden (Cabela et al. 2001). Die Bestandsdichte wird auf Grund ihrer versteckten Lebensweise meist unterschätzt.

Im menschlichen Siedlungsbereich kann die Blindschleiche besonders häufig in Komposthäufen und Holzlagerstätten beobachtet werden. Als lebendgebärende Art ist sie zwar nicht auf klassische Eiablageplätze für Reptilien, wie sie durch Komposthäufen geschaffen werden angewiesen. In derartigen Strukturen sind jedoch sowohl eine erhöhte Bodenfeuchte als auch eine hohe Dichte ihrer bevorzugten Beutetiere gegeben.



### Bestand, Bestandsentwicklung

Die Blindschleiche ist in der Steiermark vom Tiefland bis in montane Lagen weit verbreitet und kann trotz zahlreicher Gefährdungsfaktoren beachtliche Dichten erreichen. Großflächige Agrarlandschaften verursachen lokale Verbreitungslücken. Nähere Informationen zu Beständen und deren Trends sind nicht vorhanden.

### Gefährdung und deren Ursachen

Wie bei allen mitteleuropäischen Reptilienarten spielt ein durch Vegetation, Totholz oder Gestein gebildeter Strukturreichtum des Lebensraumes die bedeutsamste Rolle. Als limitierender Faktor ist in erster Linie ein zu geringer Feuchtigkeitsgehalt des Bodens zu beobachten.

In menschlichen Siedlungsgebieten ist als vermutlich bedeutsamster Gefährdungsfaktor der Raubdruck durch Hauskatzen und die zunehmend hohen Bestände von Krähenarten hervorzuheben. Auch durch eine maschinelle Mahd werden regelmäßig viele Individuen getötet. Dies trifft besonders auf Mähtätigkeiten in landwirtschaftlich geprägten Bereichen zu. Vor allem die Mulchmahd und das „Schlegeln“ durch zunehmend schwere landwirtschaftliche Maschinen verursacht sowohl eine erhöhte Mortalität vorkommender Kleintierarten als auch eine fortschreitende Bodenverdichtung (Kammel 2017).

Aus aktueller Sicht ist die Blindschleiche in der Steiermark ungefährdet (LC). Diese Einschätzung basiert auf ihrer weiten Verbreitung und hohen Bestandsdichten auch in anthropogen geprägten Lebensräumen. Sehr wohl ist zu berücksichtigen, dass durch Verbauung, landwirtschaftliche Tätigkeiten, intensive Bodenbearbeitung und Mahd sowie dem Raubdruck durch Hauskatzen und Krähenarten zahlreiche Bestände dezimiert werden.

### Bergeidechse – *Zootoca vivipara* (Jacquin, 1787)

Die Bergeidechse wird vor allem in Deutschland auf Grund ihrer bevorzugten Lebensräume in tiefen Lagen nördlich der Alpen auch Wald- oder Mooreidechse genannt. Von der an sich lebendgebärenden (ovoviviparen) Art (Unterart *Z. v. vivipara*) wurde auch eine morphologisch kaum unterscheidbare, jedoch eierlegende und genetisch differenzierte Unterart *Z. v. carniolica* beschrieben. Diese in Slowenien, Norditalien und Kärnten verbreitete "Kärntner Bergeidechse" besiedelt vor allem die colline und submontane Höhenstufe und überschreitet die steiermärkische Landesgrenze zumindest im Bereich der Pack und des Hörfeldes, ein Feuchtgebiet im Gemeindegebiet von Mühlen. Mittlerweile



wurden auch Bastardierungen beschrieben. Eier legende Unterarten bzw. Populationen sind auch von der Iberischen Halbinsel bekannt.

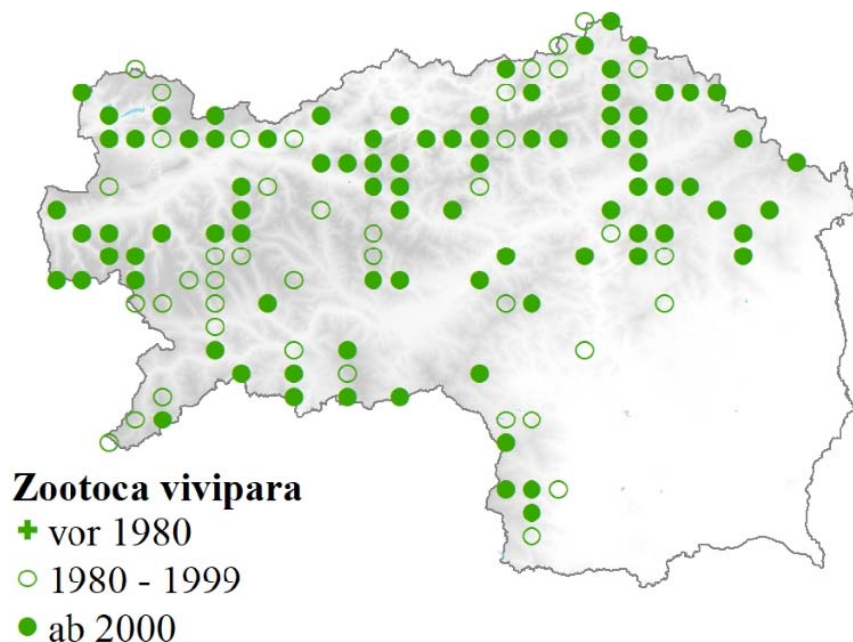
## Beschreibung

Die Bergeidechse (Körperlänge bis max. 7,5 cm, meist kleiner, Schwanz ca. 1,5-mal so lang) besitzt einen gedrungenen Wuchs mit kurzen Beinen und kurzem Kopf. Auf der Oberseite ist sie braun bis graubraun gefärbt, manchmal auch mit grünlichen, gelblichen oder rötlichen Farbeinschlägen. Sehr selten können auch melanotische Individuen ("Schwärzlinge") angetroffen werden. Schwarze Punkte am Rücken bilden häufig in der Mitte einen schwarzen, oft nicht durchgehenden Strich, der meist nur bis zur Mitte des Schwanzes reicht. Der Rücken ist heller als die Flanken gefärbt. Diese sind durch einen beigen (manchmal unterbrochenen oder nur schwach ausgeprägten) Längsstreifen vom Rücken getrennt. Die Bauchseite ist weißlich (Weibchen) bis leuchtend orange (Männchen) gefärbt und weist eine schwarze, bei Männchen stärkere Fleckung auf. Die Schuppenreihe des „Halsbandes“ ist deutlich gezähnt. Jungtiere sind durch ihre schwarzbraune Färbung kaum zu verwechseln.

## Verbreitung und Lebensraum

Das Verbreitungsgebiet der Bergeidechse erstreckt sich vom Großteil Europas über Asien bis hin zum Pazifik. Sie kommt in allen Bergregionen Österreichs meist über 800 m Seehöhe vor sowie in größeren Feuchtgebieten tieferer Lagen. Gebirgsvorkommen besitzen ihren Schwerpunkt zwischen der geschlossenen Waldgrenze und der oberen Baumgrenze. Sie bevorzugt Standorte mit hohem Sichtschutz, der z. B. durch Zwergsträucher (Heidekraut, Heidelbeeren) oder Nadelgehölze wie Latschen oder Wacholder geboten wird. In höheren Lagen besiedelt sie Bergwiesen und -weiden oder halboffene felsige und steinige Blockhalden (Thiesmeier 2013).

Die Bergeidechse ist in der gesamten Obersteiermark sowie im Steirischen Randgebirge (Wechselgebiet bis Koralmbahn) ab einer Seehöhe von 800 m weit verbreitet anzutreffen. Zudem werden großflächige Feuchtgebiete (Ennstal, Grüner See) auch in tieferen Lagen besiedelt.



## Bestand, Bestandsentwicklung

Durch ihre weite Verbreitung, vor allem in Regionen mit geringer menschlicher Siedlungsdichte sind die Bestände im Verhältnis zu sonstigen Reptilienarten als relativ groß zu bezeichnen. Während die Art in Hochlagen durch menschliche Bewirtschaftungsweisen mehr profitiert, als sie an einzelnen Standorten beeinträchtigt wird, verändert sich dies graduell mit Abnahme der Höhenlage in das Negative. Zu tatsächlichen Beständen und Trends existieren keine Wissensgrundlagen. Ein

Arealverlust konnte nicht beobachtet werden, sehr wohl aber eine Verschlechterung der Lebensraumbedingungen in tieferen Lagen.

### Gefährdung und deren Ursachen

In Gebirgsregionen bestehen für Reptilienarten kaum Gefährdungsursachen durch den Menschen. Nahe der oberen Waldgrenze gehen durch intensive Beweidung einzelner Almen zwar kleinräumige Vegetationsstrukturen verloren. Langfristig betrachtet ist aber in der zunehmenden Aufgabe einer Almwirtschaft ein deutlich höheres Beeinträchtigungspotential zu sehen. Auf einer Seehöhe von ca. 1.500 - 2.000 m NN profitierte die Bergeidechse bisher durch die anthropogen verursachte Veränderung der "Almlandschaft". In der submontanen bis montanen Stufe dominieren in der Steiermark Nadel- und Mischwälder. Hier kommt einer extensiven Forstwirtschaft sowie einem stufig aufgebautem und totholzreichem Waldsaum eine hohe Bedeutung zu. Fichtenmonokulturen und intensive Bewirtschaftungsweisen verursachen in dieser Höhenzone jedenfalls eine maßgebliche Reduktion der Habitatqualität. Auch durch intensive Weidewirtschaft (Rindvieh) in Höhenlagen um ca. 1.000 m NN gingen durch Überdüngung, Entsteinung von Wiesenflächen und Bewirtschaftung bis unter die Baumkrone des angrenzenden Waldes wertvolle Lebensraumelemente und einzelne Standorte verloren. Auch Wildwasserverbauungen können für diese, in tieferen Lagen besonders in Gewässernähe anzutreffenden Art deren Lebensraumbedingungen verschlechtern. Ein erheblicher Lebensraumverlust ist aber in den Feuchtgebieten des Tieflandes (Ennstal) gegeben.

Aus aktueller Sicht kann die Einstufung der Art für die Steiermark entsprechend der Roten Liste Österreichs als „near threatened“ (NT) bestätigt werden. Diese Einschätzung basiert auf ihrer weiten Verbreitung, keinem bekannten Arealverlust, einer geringen bis fehlenden Beeinträchtigung in der alpinen Zone, einer mäßig hohen Beeinträchtigung in (sub)montanen Lebensräumen und einer starken Beeinträchtigung der Feuchtgebiete inneralpiner Tallandschaften. Diese Feuchtgebiete umfassen aber nur einen geringen Anteil des Gesamtareals der Bergeidechse in der Steiermark.

### Östliche Smaragdeidechse – *Lacerta viridis* (Laurenti, 1768)

Die Art wird in der Südsteiermark auch Guscher genannt, abgeleitet vom slowenischen „kuščar“ (= Eidechse). Interessiertere Naturbeobachter differenzieren zwischen Sonnen-Guscher (Smaragdeidechse) und Regen-Guscher (Feuersalamander). Smaragdeidechsen wurden früher in „Guscherschnaps“ als Stärkungsmittel für Landwirte, Knechte und Zugtiere eingelegt. Sie wurden nicht selten als giftig und angriffslustig erachtet. Letzteres ist möglicherweise darauf zurückzuführen, dass sie sich bei Aufenthalt auf Gehölzen gelegentlich als Fluchtverhalten fallen lassen.

Im Jahr 1991 wurden die mitteleuropäischen Smaragdeidechsen in zwei nur unsicher unterscheidbare und taxonomisch umstrittene Arten gegliedert. Die zweite, in der Steiermark nicht vorkommende Art wird als Westliche Smaragdeidechse (*Lacerta bilineata*) bezeichnet (Elbing 2016).

### Beschreibung

Die größte der heimischen Eidechsenarten (Körperlänge bis zu 10-13 cm, Schwanz etwa 2-3-mal so lange; Gesamtlänge bis zu 40 cm) besitzt einen kräftigen, langbeinigen und –schwänzigen Körper. Männchen sind einheitlich grün bis gelbgrün gefärbt und gleichmäßig mit schwarzen Pünktchen gesprenkelt. In der Paarungszeit besitzen sie eine markante leuchtend blaue Kehle. Die Unterseite der Smaragdeidechse ist ungefleckt blass, gelblich bis grünlich gefärbt. Weibchen und subadulte Tiere weisen meist eine überwiegend bräunliche, aber auch grüne Färbung mit 2 (selten 4) schmalen und gelblichen bis grünlichen Längsstreifen auf. Der Grünanteil nimmt dabei mit dem Alter auch bei Weibchen zu. Die graubraun gefärbten Jungtiere sind an den Flanken durch feine cremefarbene Strichel erkennbar (keine „Augenflecken“ wie bei der Zauneidechse).

## Verbreitung und Lebensraum

In Österreich umfasst die Verbreitung der Smaragdeidechse den Hauptalpenkamm im Norden, Osten und Süden, gegliedert in oft isolierte Teilareale, wo sie thermisch begünstigte Hanglagen besiedelt. Aktuelle Höhenrekorde in der Steiermark (Leutschach: Ghf. Moser und Stübing: Pfaffenkogel) liegen auf ca. 700 m NN.

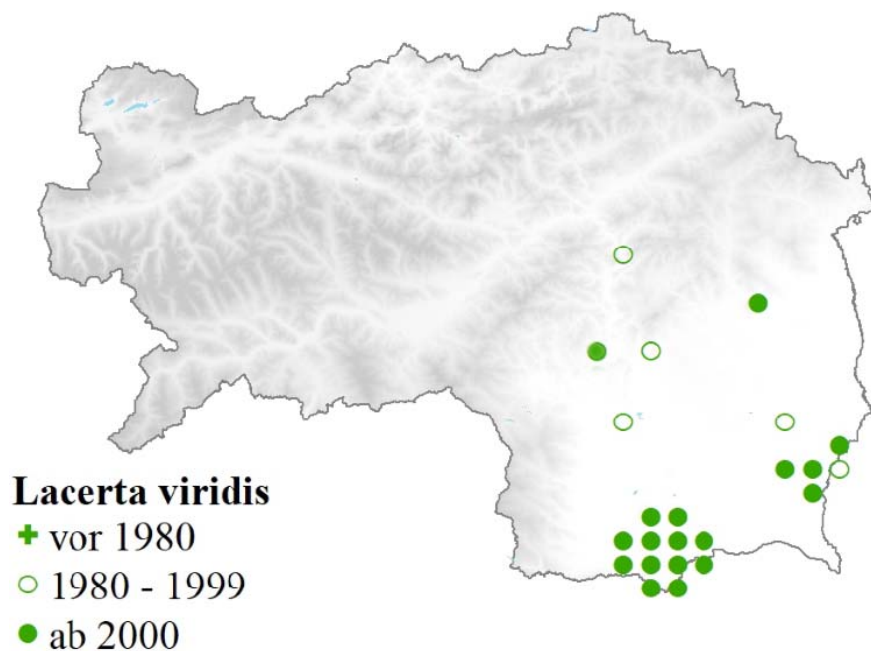
Im Zuge einer landesweiten Bestandsaufnahme (Kammel 2009) ließ sich eine größere Verbreitung der Art nur in der Südsteiermark im Bereich der „Windischen Bühel“ feststellen. Diese Hügellandschaft zwischen den Gemeinden Heimschuh, Arnfels, Leutschach und Gamlitz weist noch einen hohen Anteil an extensiv bewirtschafteten Wiesenbereichen und eine mäßig hohe Dichte an Weinanbaugebieten auf. Dieses Vorkommen setzt sich südlich des Karnerberges in den Bereichen Fötschach, Pößnitz und Sernau fort. Im Bereich der Südsteirischen Weinstraße existieren Vorkommen nur mehr in kleinräumigen und hochgradig isolierten Vorkommen (Spielfeld, Ratsch an der Weinstraße, Glanz an der Weinstraße, Schloßberg).

Weitere Vorkommen konnten im Sausal nördlich der Sulm im Bereich Silberberg – Kogelberg – Kittenberg sowie in Kitzack i. S. (Einöd, Altenberg) festgestellt werden.

Hochgradig isoliert und kleinräumig erwiesen sich sämtliche Vorkommen in der Oststeiermark. Eines der Vorkommen liegt im Natura 2000-Gebiet „Feistritzklamm / Herberstein“. Weitere aktuelle Vorkommen konnten nur im „Vulkanland“ im Raum Bad Gleichenberg, bei Kapfenstein, am Zinsberg bei Fehring sowie in Aigen festgestellt werden.

In den Jahren 2013 (I. Fertschai) und 2018 (W. Kammel u. W. Stangl) konnte als einziges derzeit bekanntes Vorkommen der alpinen Zone der Pfaffenkogel bei Stübing bestätigt werden.

Der typische Lebensraum der Smaragdeidechse liegt auf sonnenbeschienenen Hängen, an denen Deckung bietende Vegetationsstrukturen (Waldränder, Hecken) mit sonnenexponierten Lebensräumen (Wiesen, Halbtrockenrasen, Ruderalfluren) zusammentreffen. Dabei spielt ihre hohe Affinität zu steinig-felsigen Strukturen und Totholz eine bedeutende Rolle. Derartige Strukturelemente kommen ihrer Vorliebe für Klettermöglichkeiten zu Gute. Das Auftreten in Gärten und Weinanbaugebieten demonstriert die Rolle der Art als Kulturfolger des Menschen. Eine hohe Affinität zu österreichischen Weinanbaugebieten resultiert aus ähnlichen klimatischen Ansprüchen dieser Kulturpflanze (warme Sommer, mäßig hohe Niederschläge).



## Bestand, Bestandsentwicklung

In den letzten 50 Jahren unterlag die Smaragdeidechse in der Steiermark deutlichen Arealverlusten, verursacht vor allem durch Verwaldung oder Aufforstungen. Dies betrifft vor allem den Großraum Graz samt dem angrenzenden Grazer Bergland. Der Letztfund stammte hier aus dem Jahr 1987 (O. Kepka: Graz-Andritz: Kanzel). Nördlich von Graz stammen die meisten Fundmeldungen aus der Publikation von E. Reisinger (1972). 1991 konnten 2 Individuen bei Stift Rein (Mühlbachgraben) vom Autor selbst beobachtet werden. Dieser Lebensraum ist mittlerweile vollkommen zerstört. Eine Meldung von 1995 „Rote Wand“ ist auf Grund der Höhenlage und eigener Beobachtungen (Nachweis der Zauneidechse) vermutlich auf Verwechslung zurückzuführen. Erfreulicher Weise konnte ein Vorkommen am Pfaffenkogel bestätigt werden. Auch Vorkommen im Großraum Eibiswald dürften erloschen sein (Letzte Meldung: 1972). Interessanterweise waren Vorkommen im Vulkanland zu diesem Zeitpunkt nicht bekannt. Allerdings mutmaßte Reisinger (1972), dass die Region günstige Lebensräume bieten würde.

Zusammengefasst umfasst die derzeit bekannte Verbreitung der Art in der Oststeiermark ca. 6 km<sup>2</sup>, in der Südsteiermark etwa 80 km<sup>2</sup>. Allerdings können nur ca. 10 % der Arealflächen als Lebensraum genutzt werden. Es ist durchaus anzunehmen, dass vor allem in der Südsteiermark noch weitere kleinräumige Vorkommen existieren.

## Gefährdung und deren Ursachen

Wie bei den meisten Reptilienarten liegen die Hauptursachen der Gefährdung im Verlust des Struktureichtums der Kulturlandschaft und der Intensivierung der landwirtschaftlichen Nutzung, woraus oft ein vollständiger Lebensraumverlust resultiert. In der Steiermark spielen eine zunehmende Verwaldung ungenutzter Flächen und der hohe Isolationsgrad der oft nur kleinräumigen Teilareale eine besondere Rolle. Dabei kommt den Bewirtschaftungsweisen des Weinbaus eine besondere Bedeutung zu: Der Einsatz von Herbiziden und Totalinsektiziden verursacht Insektenarmut (Nahrungsmangel). Die Intensivierung des maschinellen Einsatzes führte zum Verlust von wertvollen Randstrukturen und ehemaligen Geländeterrassen.

Zu ihrem Schutz stehen biologische Arbeitsmethoden, eine extensive Nutzung (meist wirtschaftlich nicht mehr benötigter) Wiesenflächen, eine naturnahe Gartengestaltung sowie ein Erhalt stufig aufgebauter Waldsaumgesellschaften im Vordergrund.

Aus aktueller Sicht kann die Einstufung für die Steiermark als „stark gefährdet“ (EN) bestätigt werden. Diese Einschätzung basiert auf dem erheblichen Arealverlust in den letzten Jahrzehnten, der hohen Fragmentierung der Lebensräume sowie der hohen Sensibilität hinsichtlich menschlicher Eingriffe und Bewirtschaftungsmethoden. Zudem ist eine hohe Anzahl an Vorkommen als ausgesprochen individuenarm zu bezeichnen.

## Zauneidechse – *Lacerta agilis* (Linnaeus, 1758)

### Beschreibung

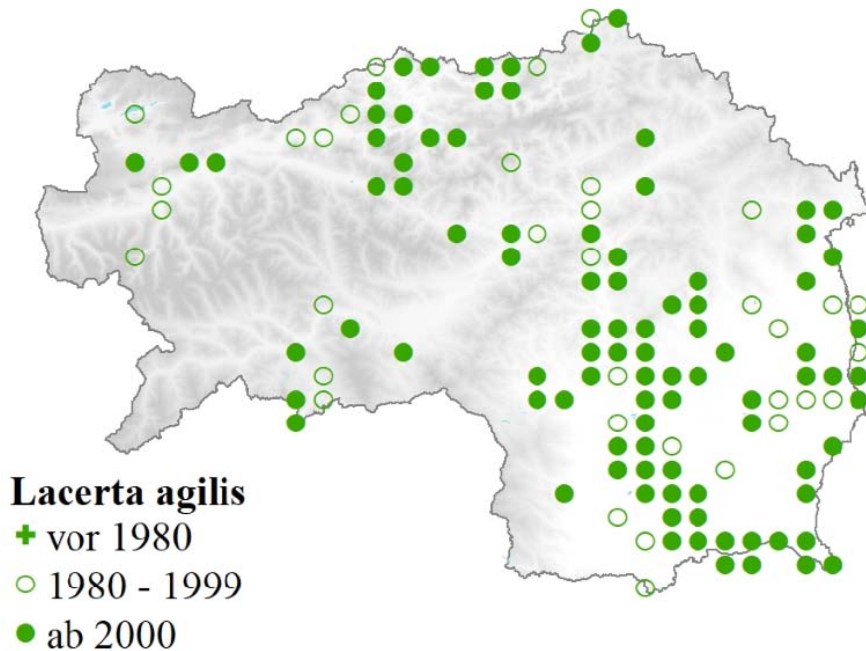
Der bis zu 9 und 11 cm Körper dieser Eidechse wirkt kräftig gebaut, doch auch plump und gedrungen. Der Schwanz wird etwa 1,5-mal so lange (Gesamtlänge bis zu 24 cm). Die Zauneidechse besitzt einen hohen, kurzen, oberseits dunkel graubraun gefärbten Kopf und relativ kurze Beine. Männchen besitzen mit Ausnahme der Oberseite eine grüne Grundfärbung, Weibchen eine graubraune. Die Bauchseite ist bei den Männchen hellgrün mit feinen schwarzen Flecken, bei Weibchen weißlich oder gelblich gefärbt. Für beide Geschlechter typisch ist die Ausprägung der Rückenzeichnung in Form eines breiten, braunen, schwarz marmorierten und seitlich mit einem beigen Längsstreifen eingefassten Bandes, das mittig eine weißliche gestrichelte Linie aufweist. Bei der selteneren Farbvariante „Rotrückenform“ ist dieses Band durch eine einheitlich (rot)braune und ungefleckte Färbung ersetzt. An den Flanken finden sich meist weiße, schwarz umrandete „Augenflecken“. An diesen sind auch die ansonsten graubraunen Jungtiere erkennbar (Unterscheidung von juvenilen

Smaragdeidechsen: diese besitzen weißliche Strichel), deren helle Unterseite beige bis gelblich gefärbt ist.

## Verbreitung und Lebensraum

Die Zauneidechse kommt in allen österreichischen Bundesländern bis zu 1.700 m Seehöhe vor. Gute Bestände sind vor allem in den pannonisch beeinflussten Klimabereichen im Nordosten Österreichs zu beobachten. Die Zauneidechse ist in der Steiermark in allen biogeografischen Zonen vom Tiefland bis in montane Lagen weit verbreitet.

Bei der Zauneidechse handelt es sich um eine wenig auf bestimmte Habitattypen spezialisierte Art. Sie besiedelt unter anderem Kiesgruben, Steinbrüche, Ruderalflächen, Magerrasen, Straßenböschungen, Feldraine, Waldränder, Bahndämme, Parkanlagen, Gärten und auch Friedhöfe, sowohl in der Ebene wie auch an sonnenexponierten Hängen (Blanke 2010). Längs von Staudenfluren an Fließgewässern dringt sie auch in dichter bewaldete Gebiete vor. Der deutsche Name Zauneidechse erklärt sich durch ihre Vorliebe für Randstrukturen wie Waldränder, Hecken und Böschungen, die oft Grundstücksgrenzen bilden.



## Bestand, Bestandsentwicklung

Bei der Zauneidechse wurde zwar kein Verlust ihres steirischen Gesamtareals festgestellt, sehr wohl aber massive Bestandsrückgänge im größten Teil ihres Verbreitungsgebietes. Am besten konnten sich Bestände in inneralpinen Tallandschaften halten. Im Stadtgebiet von Graz konnten im Rahmen einer Masterarbeit (Valicek 2018) keine der bisher bekannten Vorkommen (gemäß HFDÖ) bestätigt werden. Nachweise gelangen nur an 6 isolierten und individuenschwachen Standorten. Nach eigenen Beobachtungen ist die Art in den Auen und Uferbegleitgehölzen der Mur zwischen Graz und Spielfeld je nach Standort entweder gänzlich verschwunden oder nur mehr in geringen Beständen vorhanden, auch in Bereichen, in denen keine augenscheinlichen Veränderungen in den letzten 30 Jahren stattfanden. Ein typischer Fall eines verlustig gegangenen Lebensraumes stellt der Mühlbachgraben bei Stift Rein dar: Während hier noch vor 15 Jahren eine extensiv betriebene Rinderweide mit vereinzelt Gebüsch und stufig aufgebautem Waldsaum eine beachtliche Dichte an Zauneidechsen aufwies, wurde dies durch einen Kürbisacker und eine "Forstautobahn" ersetzt.

## Gefährdung und deren Ursachen

Wie bei den meisten Reptilienarten liegen die Hauptursachen der Gefährdung im Verlust des Struktureichtums der Kulturlandschaft und der Intensivierung der landwirtschaftlichen Nutzung, woraus oft ein vollständiger Lebensraumverlust resultiert. Der Einsatz von Herbiziden und Totalinsektiziden verursacht Insektenarmut (Nahrungsmangel).

Die Bestände der Zauneidechse werden zusätzlich in hohem Maße durch Raubdruck von Hauskatzen und Krähenvögeln dezimiert. In menschlichen Siedlungsgebieten dürfte dies die Hauptsache des Bestandsrückganges darstellen. Gemäß einer Studie aus Großbritannien (Woods et al. 2003) töten die auf 9 Millionen geschätzte Zahl der Hauskatzen jährlich 4 bis 6 Millionen Amphibien und Reptilien. An Hand noch nicht publizierter eigener Beobachtungen an 161 Standorten der Steiermark zeigte sich, dass an 36,7 % der Standorte mit Nachweis der Zauneidechse (n = 30) die Art nachweislich durch Hauskatzen ausgerottet oder massiv dezimiert wurde.

Auch fallen sie massiv Mähtätigkeiten zum Opfer. Vor allem die Mahd größerer Wiesenflächen durch Schlegeln ist aus Sicht des Artenschutzes kontraproduktiv. Ebenfalls bedeutsam ist der Verlust an potentiellen Eiablageplätzen, wofür leicht grabbare Böden erforderlich sind. Zusätzlich zu einer Verdichtung durch zunehmend schwerere landwirtschaftliche Maschinen erfolgt diese indirekt durch eine flächendeckende Nährstoffüberfrachtung und damit einhergehend eine dichtere Durchwurzelung des obersten Bodenhorizontes.

Ein weitere Gefährdungsursache besteht offensichtlich in einer Verdrängung durch allochthone Mauereidechsen. Dazu existieren zwar noch nicht ausreichende wissenschaftliche Belege. Untersuchungen in Deutschland (Deichsel 2016) und in Liechtenstein an der Grenze zu Vorarlberg (Kühnis & Müller 2015) legen diesen Schluss aber nahe.

Aus aktueller Sicht ist die Zauneidechse in der Steiermark „stark gefährdet“ (EN). Die massiven Bestandsverluste in den letzten Jahrzehnten vor allem in der kontinentalen Zone wurden durch die nach wie vor bestehende weite Verbreitung bisher übersehen. Sie weist offensichtlich den stärksten Rückgang aller Herpetozoa der Steiermark innerhalb der letzten 30 Jahre auf (seltener Arten unterlagen einem Bestandsverlust bereits in den 1960er-1980er-Jahren).

## Heimische Mauereidechse – *Podarcis muralis muralis* (Laurenti, 1768)

Zur Beschreibung der Mauereidechse wird in der vorliegenden Roten Liste zwischen heimischen (autochthonen) und eingeschleppten (allochthonen) Unterarten unterschieden. In weiten Teilen Österreichs existieren aus Italien eingeschleppte Unterarten der Mauereidechse, häufig an oder in der Nähe von Bahngeleisen. Sie besiedeln einen erheblichen Anteil des offiziellen Verbreitungsgebietes in der Steiermark, was bis vor wenigen Jahren übersehen wurde. Die jeweiligen Unterarten besitzen keinen deutschen Namen.

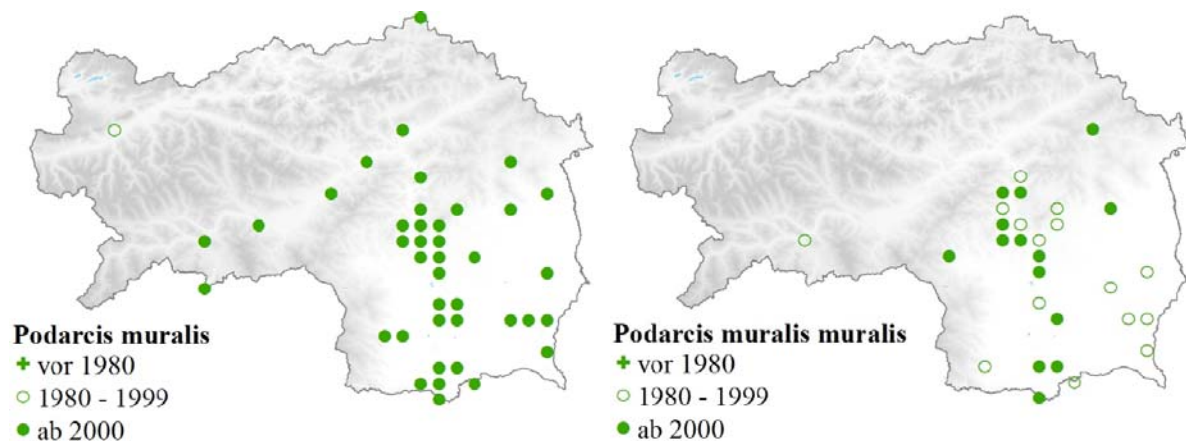
### Beschreibung

Die kleinwüchsigen Mauereidechsen (Körperlänge 5 bis 7 cm, Schwanz etwa doppelt so lange) besitzen einen schlanken, abgeflachten und langschwänzigen Körperbau, mit zugespitztem und ebenfalls flachem Kopf und sind ausgezeichnete Kletterer. Die Grundfärbung der Oberseite heimischer Unterarten besteht aus grauen und braunen Farbtönen. Ihr Rücken ist kontrastarm gezeichnet. An dessen Mittellinie befindet sich meist eine Reihe schwarzbrauner Flecken. Die Flanken sind dunkelbraun gefärbt. Die Bauchseite ist weißlich bis ziegelrot gefärbt und weist eine geringe Fleckung durch kleine schwarze Punkte auf (Schulte 2008). Bezüglich der Beschuppungsmerkmale sind ein glattrandiges „Halsband“ (auffallende Schuppenreihe im Kehlbereich) und die sich regelmäßig verjüngenden Schwanzwirtel als arttypisch hervorzuheben.

## Verbreitung und Lebensraum

Das größte Verbreitungsgebiet in der Steiermark besitzt die heimische Mauereidechse im Grazer und Weizer Bergland, allerdings an oft isolierten Standorten. Hier konnte auch der Höchsthfund auf knapp über 1.000 m NN festgestellt werden (Röthelstein bei Mixnitz). Isolierte und kleinräumige Vorkommen existieren zudem im südsteirischen Weinland, in tieferen Lagen des Koralmgebietes, an Einzelstandorten im unteren Murtal und im oststeirischen Vulkanland. Vorkommen in der Obersteiermark sind nur vereinzelt aus dem oberen Murtal, südlich des Neumarkter Sattels, dem Mürztal und dem Mariazeller Land bekannt (Kammel 2014, 2015 und 2016). Sie kommt somit in sämtlichen biogeographischen Regionen der Steiermark vor, ist aber in etlichen nur von einem einzigen oder wenigen Standorten bekannt. So zeigten noch nicht publizierte Erhebungen (Kammel 2018), dass im Oberen Murtal neben dem bekannten „Puxer Loch“ nur Vorkommen zwischen St. Michael i. O. und Leoben vorkommen, obwohl weitere geeignete Lebensräume vorhanden wären.

Als Lebensraum bevorzugt die Art Waldrandsituationen und besitzt eine hohe Affinität zu felsigen Lebensräumen an meist steilen sonnenexponierten Hängen (Felswände, Abbruchkanten, Geröllhalden, Hochgestade von Fließgewässern). Sie besiedelt verbreitet anthropogen beeinflusste Standorte der Kulturlandschaft (z. B. Schlösser, Ruinen, Steinbrüche, Weingärten).



## Bestand, Bestandsentwicklung

Verbreitungskarten täuschen eine weite Verbreitung vor. In Wahrheit handelt es sich um zahlreiche kleinräumige Vorkommen in unterschiedlichen Regionen der Steiermark. Hinzu kommt die Tatsache, dass ein erheblicher Bestandteil des offiziellen Vorkommens von eingeschleppten Beständen besiedelt wird. Dies wurde bis 2015 auch vom Autor selbst übersehen.

Vorkommen an höchst isolierten und vom Restareal entlegenen Vorkommen lassen sich auch auf den hohen Entwaldungsgrad in früheren Jahrhunderten zurückführen. Ein extremes Beispiel stellt dabei der Koralmszug dar: Die über 300 Jahre währende Glashüttenindustrie der Weststeiermark führte bis zu Beginn des 20. Jahrhunderts zu einer massiven Entwaldung des gesamten Koralmgebietes und angrenzender Bergregionen. Zur Herstellung der erforderlichen Pottasche wurden 1-3 m<sup>3</sup> Holz / kg Glas benötigt, zusätzlich zu Feuerholz. Die größte Glasfabrik (Aibl) produzierte bis zu 600 Tonnen Glas pro Jahr und benötigte somit jährlich bis zu 1 - 2 Millionen m<sup>3</sup> Festholz. Die jeweiligen Standorte wurden nach Jahrzehnten verlegt, wenn die Abholzung der näheren Umgebung ein Ausmaß erreichte, dass sich der Antransport von Holz nicht mehr lohnte (Quelle: Texte zur Sonderausstellung "Vom Waldglas zum ersten Industrieglas - 3000 Jahre steirisches Glas", Burgmuseum Deutschlandsberg, 2014). Diese Bewirtschaftungsweise begünstigte auf gut besonnte Ruderalstandorte spezialisierte Arten wie die Mauereidechse. Die seitdem stattfindende Zunahme von Waldgebieten entspricht meist einer standortgemäßen Sukzession zu Waldgesellschaften bzw. wurde sie durch Aufforstungen intensiviert.

## Gefährdung und deren Ursachen

Die bedeutsamste Gefährdungsursache liegt in der Verwaldung von Sonderstandorten und dem Verlust reich strukturierter Waldsaumgesellschaften. Letztere gingen auch durch intensive Weidewirtschaft an den durch Wald eingeschränkten Offenstandorten der collinen bis submontanen Stufe verloren. Vor allem bei Vorkommen in der südlichen Steiermark kommt den Bewirtschaftungsweisen des Weinbaus eine besondere Bedeutung zu: Der Einsatz von Herbiziden und Totalinsektiziden verursacht Insektenarmut (Nahrungsmangel). Die Intensivierung des maschinellen Einsatzes führte zum Verlust von wertvollen Randstrukturen und ehemaligen Geländeterrassen.

Bestandsrückgänge erfolgten auch durch die Sanierung historischer Gebäude, vorwiegend an Burgen, Schlössern und deren Stützmauern. Massive Bestandsrückgänge konnten nach erfolgten Sanierungsarbeiten an der Burg Landsberg beobachtet werden. Die Vorkommen am Seggau (Leibnitz) dürften dadurch erloschen sein (Letztfund: 1982). Eine weitere Beeinträchtigung besteht in der Zunahme von neophytischen Gehölzen, v. a. durch Götterbaum (*Ailanthus altissimus*, zahlreiche Waldränder) und dem Schmetterlingsstrauch (*Buddleja davidii*, vorwiegend in aufgelassenen Steinbrüchen).

Eine außergewöhnliche Beeinträchtigung besteht in der Verdrängung und Hybridisierung durch allochthone Mauereidechsen.

Durch den hohen Isolationsgrad ihrer oft sehr kleinräumigen Vorkommen reagiert die Art besonders empfindlich auf sämtliche Gefährdungsursachen. An der Mehrzahl untersuchter Standorte wurde ein mittlerer bis schlechter Erhaltungszustand bei meist geringen Bestandsdichten festgestellt (Kammel 2014 und 2015).

Aus aktueller Sicht kann die Einstufung für die Steiermark als „stark gefährdet“ (EN) bestätigt werden. Diese Einschätzung basiert auf einer Arealeinschränkung durch allochthone Vorkommen, einer geringen und weiterhin sinkenden Anzahl an Reproduktionsstätten und Lebensräumen, der hohen Fragmentierung der meist kleinräumigen Vorkommen sowie der hohen Sensibilität hinsichtlich menschlicher Eingriffe und Bewirtschaftungsmethoden.

## Allochthone Mauereidechsen – *Podarcis muralis maculiventris* (Werner, 1891)

Eingeschleppte oder bewusst ausgesetzte Unterarten der Mauereidechse sind aus ganz Mitteleuropa bekannt (aus Deutschland: über 100 Populationen, Schulte & Deichsel 2015). Die ältesten Nachweise gezielter Aussetzungen in Deutschland stammen aus dem Jahr 1880. Ihre massive Ausbreitung in der Steiermark wurde bis zum Jahr 2015 auch vom Autor selbst übersehen (Kammel 2016). In der Steiermark wurde bislang *Podarcis muralis maculiventris* x *nigriventris* festgestellt.

### Beschreibung

Mauereidechsen weisen einen schlanken, abgeflachten und langschwänzigen Körperbau auf, mit zugespitztem und ebenfalls flachem Kopf. Die durchschnittliche Größe der in der Steiermark eingeschleppten *Podarcis muralis maculiventris* x *nigriventris* liegt etwas höher als die der heimischen Nominatform. Vor allem Männchen sind auffallend stärker und größer gebaut (Körperlänge bis 8 cm) als die heimische Unterart. Die Grundfärbung der Oberseite besteht aus grauen, grünlichen und braunen Farbtönen. Ihr Rücken ist je nach Unterart oder Bastardtyp kontrastarm bis intensiv schwarz gefleckt gezeichnet. Auch die dunkleren Flanken weisen oft eine markante schwarze Fleckung auf, besonders auffällig am Unterkiefer. Die Bauchseite ist weißlich bis (vor allem bei Männchen) grünlich gefärbt und weist eine mäßige bis intensive Fleckung durch kleine schwarze Punkte auf. Weibchen und Jungtiere der Unterarten sind phänotypisch nur schwer zu unterscheiden.

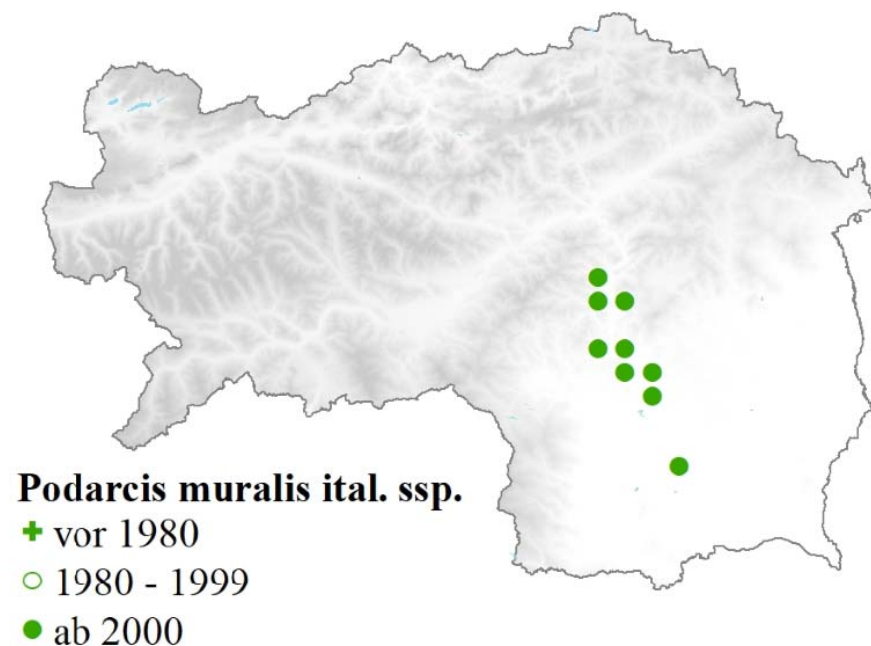


## Verbreitung und Lebensraum

In Österreich wurden allochthone Vorkommen bisher aus 5 Bundesländern dokumentiert. Ältere Nachweise stammen überwiegend aus dem Donautal von Passau bis Wien. In den letzten Jahren wurde eine massive Ausbreitung vor allem aus Vorarlberg (Rheintal) und der Steiermark (Murtal) gemeldet. Aber auch aus Salzburg werden zunehmend Nachweise gemeldet. In Österreich handelt es sich meist um zwei aus Italien stammende Unterarten bzw. deren Bastarde:

Die Unterart *P. m. nigriventris* ist größtenteils in der Toskana beheimatet. Die Unterart *P. m. maculiventris* – Ost lebt in küstennahen Bereichen der Adria von der Po-Ebene bis Istrien („Venetien-Linie“). Zwischen diesen beiden Unterarten kam es am Nordost-Rand der italienischen Abruzzen (Bereich Bologna-Modena) zu Bastardierungen („Modena-Typ“). Diese Bastardierung ist genetisch nicht über mitochondriale DNA-Analysen feststellbar (nur über Mikrosatelliten der Kern-DNA), da offensichtlich nur Männchen der toskanischen Unterart den auslaufenden Abruzzen-Hauptkamm überschritten und in das Areal von *P. m. maculiventris* eindrangen (mündliche Mitteilung W. Mayer †). Diese ökologisch anspruchslosen Bastarde wurden besonders häufig (v. a. auch in der Steiermark) an zahlreichen Standorten Mitteleuropas eingeschleppt und ähneln im Farbleid vor allem *P. m. nigriventris*.

An statt gut strukturierter Felswände oder Waldsäume – wie bei der heimischen Unterart – genügt eingeschleppten Unterarten als Lebensraum fallweise auch nur die Fassade eines Hochhauses (steirischer Höhenrekord: 9. Stock) mit Balkonen und Blumentrögen. Die eingeschleppten Unterarten sind in der Steiermark vor allem an Bahn- und Industrieanlagen, an Murufeln und Kraftwerksbauten sowie in Siedlungsgebieten anzutreffen. Dabei besitzen sie nur geringe Ansprüche an ihren Lebensraum, sofern dieser ausreichend besonnt ist und Klettermöglichkeiten aufweist. Diese können aber auch nur aus Gebäudefassaden oder Paletten-Stapel bestehen. Es werden zudem auch durchaus strukturlose Industriebrachen besiedelt.



## Bestand, Bestandsentwicklung

Die offensichtlich schon viele Jahrzehnte zurückreichenden Einschleppungen erfolgten meist durch Materialtransporte (z. B. Holz, Paletten), aber auch durch bewusste Aussetzungen: So wurde Mitte der 1950er-Jahre am Grazer Schlossberg zur „Stärkung“ der durch Baumaßnahmen beeinträchtigten heimischen Vorkommen seitens Prof. E. Reisinger (fide Prof. R. Schuster) ca. 15 Tiere aus dem Umfeld von Rovinj (Kroatien) ausgesetzt. In diesem Jahrzehnt bestanden noch geringe Kenntnisse zur

innerartlichen Gliederung. Zumindest phänotypisch konnte sich die Unterart *Podarcis muralis maculiventris* – Venetien-Linie am Grazer Schlossberg nicht durchsetzen.

Die Einschleppung allochthoner Mauereidechsen passierte vermutlich schon im 2. Weltkrieg bzw. in der Nachkriegszeit. Gemäß einer frühkindlichen Erinnerung des Autors existierten Vorkommen bereits seit ca. 1970 am Grazer Steinfeld-Friedhof (sie saßen damals schon am Grab meines Großvaters).

Der Verbreitungsschwerpunkt liegt in Tallagen der Mur zwischen Frohnleiten und Wildon, im Besonderen im Grazer Stadtgebiet bei teilweise hohen Bestandsdichten. Durchschnittlich weisen sie doppelt so hohe Bestandsdichten wie die heimische Unterart auf (Kammel 2016). Ein lokales Vorkommen wurde aber auch aus Laßnitzhöhe im Jahr 2010 gemeldet (HFDÖ: Lagerstätte eines Baubetriebes, Schemmerhöhe). In damaliger Unkenntnis eingeschleppter Unterarten stammt die Erstmeldung für die Steiermark (HFDÖ: W. Kammel 1994) aus dem Paletten-Lager der Fa. Sattler (Thondorf).

Vor allem im Bereich von Bahnlinien und in Industriegebieten sind weitere Vorkommen zu erwarten. Nördlich von Frohnleiten scheinen klimatische Barrieren eine weitere Verbreitung einzudämmen.

Auf Basis von Beobachtungen in Liechtenstein und Deutschland (Kühnis & Müller 2015, Schulte et al. 2013) kann von einer Ausbreitungsgeschwindigkeit von 0,5 km/Jahr ausgegangen werden. Dies entspricht auch eigenen Beobachtungen aus dem Raum südlich von Graz. In den letzten Jahren konnte eine weitere Ausbreitung in den Baustellenbereichen der Kraftwerke längs der Mur von Graz-Puntigam südwärts bis Kalsdorf beobachtet werden.

## Gefährdung und deren Ursachen

Eingeschleppte oder ausgesetzte Arten (Neozoa) sind nicht zu schützen, im Gegenteil: Sie gefährden die heimische Unterart durch Raum- und Nahrungskonkurrenz, Predation und höhere Reproduktionsraten. Hybridisierungen sind derzeit von Graz-Gösting (Kammel 2016) sowie von Kleinstübing (Kammel 2018, unpubliziert) bekannt. Vermutlich stellen sie auch eine zusätzliche Ursache der Bestandsrückgänge von *Lacerta agilis* (Zauneidechse) dar.

Um das Ausmaß an Hybridisierungen nicht zu fördern, sollten auch bekannte Bastard-Populationen nicht geschützt werden. Eine Förderung von Sukzession innerhalb der Lebensräume (Verwaldung) könnte eine dauerhafte Etablierung begrenzen. Dabei ist jedoch zu berücksichtigen, dass derartige Maßnahmen sonstige vorkommende Reptilienarten wie *Coronella austriaca* und auch weitere Schutzgüter beeinträchtigen würden. Ein Wegfangen allochthoner Individuen ist aufgrund geringer Erfolgsaussichten sowie des sehr hohen erforderlichen Aufwandes nicht sinnvoll (Schulte et al. 2013, Schulte & Deichsel 2015). Derzeit existiert kein „Rezept“ zum Umgang mit einer Beeinträchtigung durch allochthone Unterarten der Mauereidechse. Jedenfalls sollte die Bestandssituation potentieller Kontaktzonen allochthoner und autochthoner Bestände im Auge behalten und dokumentiert werden.

## Literatur

- Blanke, I. (2010): Die Zauneidechse zwischen Licht und Schatten. Beiheft der Z. f. Feldherpetologie 7, Laurenti Verlag, Wiesbaden: 176 S.
- Brauner, F. (1953 a): Was die Heimat erzählt. Die Oststeiermark. Das Raab-, Feistritz- und Lafnitztal; Steirische Heimathefte 11; Graz: 152 S.
- Brauner, F. (1953 b): Was die Heimat erzählt. Die Weststeiermark. Das Kainach-, Sulm- und Laßnitztal; Steirische Heimathefte 12; Graz: 144 S.
- Chiochio, N. (1992) - I serpari a Cocullo (2. Auflage); Verlag Pascucci A. & C.; Villa Adriana: 162 S.
- Deichsel, G. (2016): Konkurrenz und Koexistenz von Zauneidechsen (*Lacerta agilis*) mit Mauereidechsen der Südalpenlinie (*Podarcis muralis maculiventris*) – zwei Langzeitdokumentationen aus Baden-Württemberg. Vortrag auf der 27. Jahrestagung der Österreichischen Gesellschaft für Herpetologie; ÖGH-aktuell 40: 6.
- Eckstein, H.-P. (1993): Untersuchungen zur Ökologie der Ringelnatter (*Natrix natrix* Linnaeus, 1758).
- Elbing, K. (2016): Die Smaragdeidechsen. Zwei (un)gleiche Schwestern. 2. überarb. Auflage; Laurenti-Verlag, Wiesbaden, 176 S.
- Hochenburger, F.v. (1886): Über Geschlechtsbewegung und Eintiefung fließender Gewässer: nebst Darstellung der Mur-Regulierung und anderer grösserer Flusskorrekturen in Steiermark. Verlag Engelmann, 171 S.
- Hochenburger, F.v. (1894): Darstellung der Mur-Regulierung in Steiermark. Wien. <http://bd.eionet.europa.eu/article17/speciesreport/?group=QW1waGliaWFucyAmIFJlcHRpbGVz&country=AT&region> [zuletzt aufgerufen am: 16. Jänner 2019]
- Kammel, W & Mebert, K. (2011): Effects of hydroelectric power plants, nature-orientated hydraulic engineering and water pollution on the distribution of the dice snake at the river Mur in Styria (Austria). In: Mebert, K. (Hrsg.): The Dice Snake, *Natrix tessellata*: Biology, Distribution and Conservation of a Palearctic Species. – Mertensiella 18, DGHT, Rheinbach, Germany: 188-196.
- Kammel, W. (1999): Zur Biologie der heimischen Elaphe *longissima longissima*. Inaugural-Dissertation an der Nat. wiss. Fak. der K. F. Univ. Graz: 160 S.
- Kammel, W. (2006) – Wasserkraftwerke Gössendorf, Kalsdorf: Band 13: Ökosysteme und Biotope: Teilgutachten: Reptilien – Istzustand und Projektauswirkungen. Gutachten zur Genehmigung gemäß § 17 UVP-G 2000 i. d. g. F. im Auftrag der STEWEAG-STEG GmbH Graz, 48 S.
- Kammel, W. (2008): Aktivität und Nahrungserwerb der Äskulapnatter, *Zamenis longissimus longissimus* (Laurenti, 1768) in Österreich (Squamata: Serpentes: Colubridae). Herpetozoa, Wien; 20 (3/4): 117-143.

- Kammel, W. (2009): Äußere Morphologie und Geschlechterverhältnis bei der Äskulapnatter, *Zamenis longissimus longissimus* (Laurenti, 1768) in Österreich (Squamata: Serpentes: Colubridae). *Herpetozoa*, Wien; 21 (3/4): 99-121.
- Kammel, W. (2009): Bestandserhebung der Sandvipere, *Vipera ammodytes* (Linnaeus, 1758) in der Steiermark. Im Auftrag der Steiermärkischen Landesregierung: 13 S.
- Kammel, W. (2010): Bestandserhebung der Smaragdeidechse, *Lacerta viridis* (Laurenti, 1768) in der Steiermark. Im Auftrag der Steiermärkischen Landesregierung, 38 S.
- Kammel, W. (2015): Bestandserhebungen der Mauereidechse im Murtal (Wildon – Bruck/Mur) einschließlich ergänzender Bestandserhebungen zu Würfelnatter und Wechselkröte. Im Auftrag der Steiermärkischen Landesregierung, 38 S.
- Kammel, W. (2015): Verbreitung, Bestandssituation und Lebensraumsprüche der Würfelnatter (*Natrix tessellata* Laurenti, 1768) in der Steiermark. *Joannea Zoologie* 14:37-58.
- Kammel, W. (2016): Verbreitung, Bestandssituation und Lebensräume autochthoner und allochthoner Vorkommen der Mauereidechse (*Podarcis muralis* ssp.) in der Steiermark (Österreich). *Z. f. Feldherpetologie* 23, Bielefeld: 111-127.
- Kammel, W. (2017): Die Blindschleiche in Österreich. In: Deutsche Gesellschaft für Herpetologie und Terrarienkunde (Hrsg.): *Die Blindschleiche – Reptil des Jahres 2017*: 29-32.
- Kerényi, K. (1956): *Der göttliche Arzt; Studien über Asklepios und seine Kultstätten*; Hermann Gentner Verlag; Darmstadt: 113 S.
- Kühnis, J. & Müller, O. (2015): Reptilienmonitoring im Fürstentum Liechtenstein. Ergebnisse einer Langzeitstudie von 1980 – 2014. *Z. f. Feldherpetologie* 22 (1): 103-114.
- Kühnis, J. & Müller, O. (2015): Reptilienmonitoring im Fürstentum Liechtenstein. Ergebnisse einer Langzeitstudie von 1980-2014. *Z. f. Feldherpetologie* 22 (1): 103-114.
- Kunst, G.K., Gemel, R. (2000): Zur Kulturgeschichte der Schildkröten unter besonderer Berücksichtigung der Bedeutung der Europäischen Sumpfschildkröte, *Emys orbicularis* (L.) in Österreich. *Stapfia* 69: 21-62.
- Küster, E. (1913): *Die Schlange in der griechischen Kunst und Religion; Religionsgeschichtliche Versuche und Vorarbeiten* 13 (2); Gießen: 1-172
- Laurenti Verlag, Wiesbaden: 145 S.
- Scharfetter, R. (1951): Die Murauen bei Graz. *Mitteilungen des Naturwissenschaftlichen Vereins für Steiermark* 54: 179-223.
- Schulte, U. & G. Deichsel (2015): Eingeschleppte Mauereidechsen in Deutschland – ein Überblick mit Empfehlungen zum naturschutzfachlichen Umgang. *Mertensiella* 22: 74-85.
- Schulte, U. & G. Deichsel (2015): Eingeschleppte Mauereidechsen in Deutschland – ein Überblick mit Empfehlungen zum naturschutzfachlichen Umgang. *Mertensiella* 22: 74-85.
- Schulte, U. (2008): Die Mauereidechse. Erfolgreich im Schlepptau des Menschen. Beiheft der Zeitschrift für Feldherpetologie 12. Laurenti-Verlag, Bielefeld: 160 S.
- Schulte, U., Idelberger, S., Lenz, S. & S. Schleich (2013): Heimisch oder gebietsfremd? Anleitung zur Bestimmung und zum Umgang mit allochthonen Mauereidechsen in Rheinland-Pfalz. Landesamt für Umwelt, Wasserwirtschaft und Gewerbeaufsicht Rheinland-Pfalz (LUWG).
- Schulte, U., Idelberger, S., Lenz, S. & S. Schleich (2013): Heimisch oder gebietsfremd? Anleitung zur Bestimmung und zum Umgang mit allochthonen Mauereidechsen in Rheinland-Pfalz. Landesamt für Umwelt, Wasserwirtschaft und Gewerbeaufsicht Rheinland-Pfalz (LUWG).
- Sochurek, E. (1974): *Vipera ammodytes gregorwallneri* n. ssp. *Herpetologische Blätter*, Wien, 1: 2-3.
- Sommer, R.S, Persson, A., Wiesene, N. & Fritz, U. (2007): Holocene recolonization and extinction of the pond turtle, *Emys orbicularis* (L., 1758) in Europe. *Quaternary Science Reviews* 26: 3099-3107.
- Thiesmeier, B. (2013): Die Waldeidechse. Ein Modellorganismus mit zwei Fortpflanzungswegen. Beiheft der Z. f. Feldherpetologie 2, Laurenti Verlag, Wiesbaden: 159 S.
- Valicek, L. (2018): Verbreitung und Gefährdung der Zauneidechse (*Lacerta agilis*) in Graz. Masterarbeit, K. F. Univ. Graz: 100 S.
- Völkl, W. & Alfermann, D. (2007): *Die Blindschleiche - Die vergessene Echse*. Laurenti-Verlag, Bielefeld: 160 S.
- Völkl, W. & Käsewieter, D. (2003): *Die Schlingnatter. Ein heimlicher Jäger*. Beiheft der Z. f. Feldherpetologie 6; Laurenti Verlag, Wiesbaden: 151 S.
- Völkl, W. & Thiesmeier, B. (2002): *Die Kreuzotter. Ein Leben in festen Bahnen?* Beiheft der Z. f. Feldherpetologie 5, Laurenti Verlag, Wiesbaden: 159 S.
- Woods, M., McDonald, R. A. & Harris, S. (2003): Predation of wildlife by domestic cats *Felis catus* in Great Britain. *Mammal Review* 33, No. 2: 174-188.
- Zimmermann, P. & Kammel, W. (1994): Bestandserhebung der Herpetofauna des unteren Murtales, unter besonderer Berücksichtigung von *Natrix tessellata* (Laurenti, 1768). *Herpetozoa* 7 (1/2): 35-58.

## II. LURCHE (AMPHIBIA)

Werner Kammel

### Übersicht

In der Steiermark leben 16 heimische Amphibienarten in freier Natur. Hinzu kommen der Bastard zwischen der im Pannonikum heimischen Rotbauchunke und der im Alpenraum beheimateten Gelbbauchunke und möglicherweise eingeschleppte Wasserfrösche – dazu liegen aber noch keine konkreten Studien vor.

Tabelle 4: Verzeichnis der in der Steiermark vorkommenden Amphibienarten. RL Ö = Gefährdung nach der Roten Liste Österreich (Gollmann 2007). Ver Ö = Verantwortlichkeit nach Gollmann (2007), HB Ö = Handlungsbedarf nach Gollmann (2007), EZ-kont = Erhaltungszustand in der kontinentalen biogeographischen Region Österreichs für die Berichtsperiode 2013-2018, EZ-alp = Erhaltungszustand in der alpinen Region Österreichs, Trend kont = Trend in der kontinentalen Region Österreichs gemäß Atikel-17-Bericht für 2013-2018, Trend alp = Trend in der alpinen Region. FFH-II, IV, V = genannt in den Anhängen II, IV bzw. V der FFH-Richtlinie, LR = Landesrechtlich geschützt

Name	Deutscher Name	RL Ö	Ver Ö	HB Ö	EZ-kont	EZ-alp	Trend kont	Trend alp	FFH-II	FFH-IV	FFH-V	LR
<i>Salamandra atra</i> (Laurenti, 1768)	Alpensalamander	NT	!!			FV		x		IV		LR
<i>Salamandra salamandra</i> (Linnaeus, 1758)	Feuersalamander	NT										LR
<i>Ichthyosaura alpestris</i> (Laurenti, 1768)	Bergmolch	NT										LR
<i>Lissotriton vulgaris</i> (Linnaeus, 1758)	Teichmolch	NT										LR
<i>Triturus carnifex</i> (Laurenti, 1768)	Alpenkammolch	VU		!	U1	U1	x	-	II	IV		LR
<i>Bombina variegata</i> (Linnaeus, 1758)	Gelbbauchunke	VU		!	U1	U1	-	x	II	IV		LR
<i>Pelobates fuscus</i> (Laurenti, 1768)	Knoblauchkröte	EN		!	U2		-			IV		LR
<i>Bufo bufo</i> (Laurenti, 1768)	Erdkröte	NT										LR
<i>Bufo viridis</i> (Laurenti, 1768)	Wechselkröte	VU	!	!	U1	U2	-	-		IV		LR
<i>Hyla arborea</i> (Linnaeus, 1758)	Europäischer Laubfrosch	VU			U2	U2	-	-		IV		LR
<i>Rana arvalis wolterstorffi</i> (Fejérváry, 1919)	Balkan-Moorfrosch	VU	!		U1	U1	x	x		IV		LR
<i>Rana dalmatina</i> (Bonaparte, 1840)	Springfrosch	NT			U1	U1	x	x		IV		LR
<i>Rana temporaria</i> (Linnaeus, 1758)	Grasfrosch	NT			U1	FV	x	=			V	LR

Name	Deutscher Name	RL Ö	Ver Ö	HB Ö	EZ-kont	EZ-alp	Trend kont	Trend alp	FFH-II	FFH-IVH	FFH-V	LR
Pelophylax kl. esculentus (Linnaeus, 1758)	Teichfrosch	NT			U1	U1	-	x			V	LR
Pelophylax lessonae (Camerano, 1882)	Kleiner Wasserfrosch	VU			U2	U2	-	-		IV		LR
Pelophylax ridibundus (Pallas, 1771)	Seefrosch	VU			U1	U1	+	=			V	LR

Tabelle 5: Rote Liste der Lurche der Steiermark. Re = Referenzzustand, Be = aktueller Bestand, Tr = Trend, kP = besonders kleine Population, Zu = Zuwanderung, Is = Isolation, aB = direkte anthropogene Beeinflussung, sR = sonstiges Risiko, RL = Rote-Liste-Kategorie.

Wissenschaftlicher Name	Deutscher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	RL
<i>Salamandra atra</i>	Alpensalamander	5	-1	-1						NT
<i>Salamandra salamandra</i>	Feuersalamander	6	-2	-2						NT
<i>Ichthyosaura alpestris</i>	Bergmolch	5	-2	-1						NT
<i>Lissotriton vulgaris</i>	Teichmolch	5	-2	-1						NT
<i>Triturus carnifex</i>	Alpen-Kammolch	4	-3	-1						VU
<i>Bombina variegata</i>	Gelbbauchunke	5	-3	-1						VU
<i>Bombina bombina x variegata</i>	Bastardunke	2	-3	-1						VU
<i>Pelobates fuscus</i>	Knoblauchkröte	3	-5	-1						CR
<i>Bufo bufo</i>	Erdkröte	7	-3	0						NT
<i>Bufo viridis</i>	Wechselkröte	3	-5	-1						CR
<i>Hyla arborea</i>	Laubfrosch	5	-3	-2						VU
<i>Rana arvalis wolterstorffi</i>	Balkan-Moorfrosch	4	-4	-2						EN
<i>Rana dalmatina</i>	Springfrosch	5	-3	-1						VU
<i>Rana temporaria</i>	Grasfrosch	7	-3	0						NT
<i>Pelophylax esculentus</i>	Teichfrosch	3	-2	0						NT
<i>Pelophylax lessonae</i>	Kleiner Wasserfrosch	3	?	?						DD
<i>Pelophylax ridibundus</i>	Seefrosch	3	?	?						DD

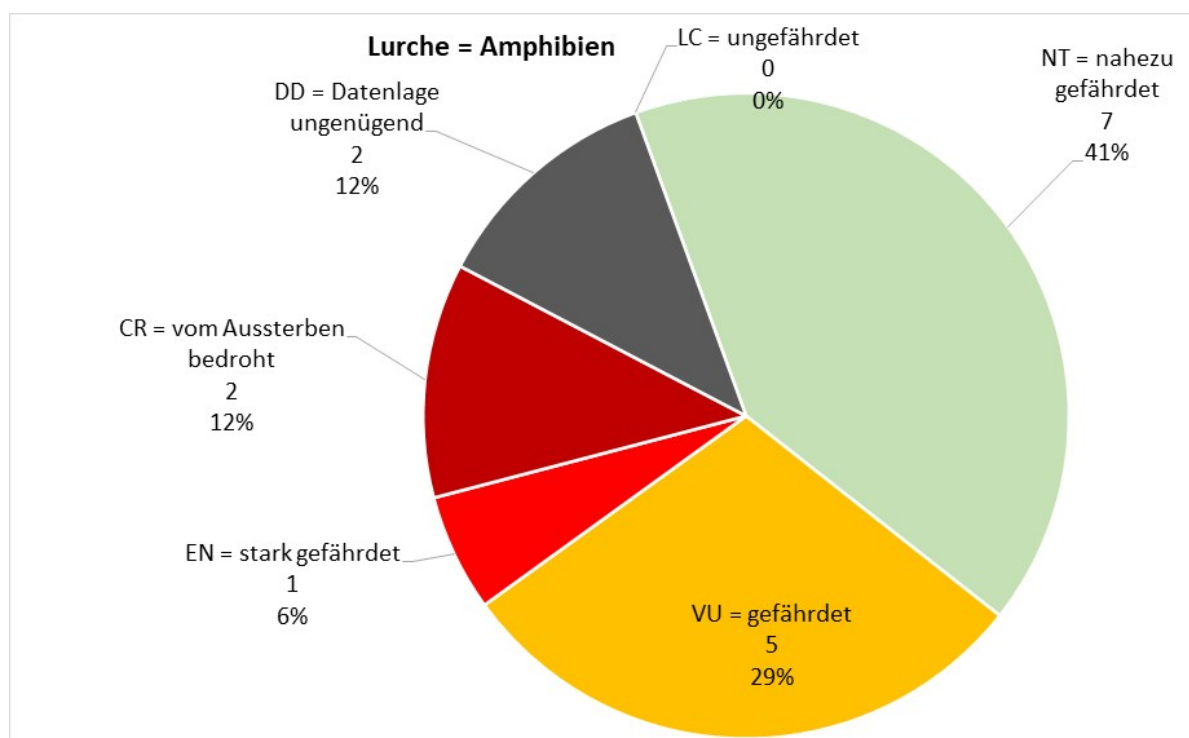


Abbildung 2: Gefährdungssituation der Amphibienfauna der Steiermark (n = 16 Arten+ 1 Hybrid).

Nachstehend folgen kurze Artenportraits für alle heimischen Arten.

## Alpensalamander – *Salamandra atra* (Linnaeus, 1758)

Der Alpensalamander besitzt eine außergewöhnliche Fortpflanzungsstrategie und ist dadurch nur indirekt von Gewässern abhängig: Der Nachwuchs verbringt den ersten Teil seiner Jugend im Mutterleib. Nach Verbrauch des eigenen Dottervorrates ernähren sich die Larven vom Dotter nachfolgender, nicht zur Entwicklung kommender Eier. Somit kann sich in den beiden Uteri jeweils nur ein Jungtier entwickeln. Ist auch diese Nahrungsquelle aufgebraucht, bildet das Weibchen im Uterus einen zelligen „Rasen“ aus, der von den Larven de facto „beweidet“ wird. Sie erblicken mit einer Größe von etwa 4 cm je nach Höhenlage erst nach 2 bis 4 Jahren das Licht der Welt. Wesentlichen Kenntnisse über diese Larvalentwicklung ist den Forschungsarbeiten von G. Fachbach (Fachbach 1969) an der Karl-Franzens-Universität Graz zu verdanken.

### Beschreibung

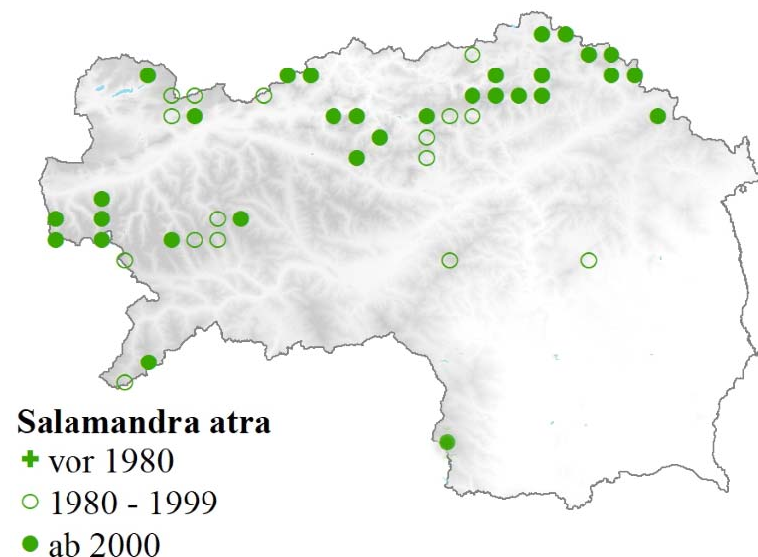
Der 10 - 13 cm lang werdende und relativ schlanke Alpensalamander ist durch die vollständig schwarze Färbung und die quer gefurchten Rumpfsseiten leicht vom Feuersalamander zu unterscheiden. Salamander besitzen im Gegensatz zu Molchen einen drehrunden Schwanz. Gesunde Tiere weisen eine glatte und glänzende Haut auf. Geschlechtsreife Männchen sind kleiner und schlanker gebaut als Weibchen und an der rechtwinkelig zum Schwanz ausgerichteten Kloake erkennbar. Bei Weibchen verläuft diese spitzwinkelig in die Rinne der caudalen Schwanzunterseite.

### Verbreitung und Lebensraum

Das Gebirgstier ist in der Obersteiermark auf einer Seehöhe von etwa 800 bis über 2.000 m weit verbreitet (Rekordwerte exakter Fundortangaben für Österreich: 430 m bis 2.450 m). Fundmeldungen aus tiefen Lagen (700 m NN) wurden in der Steiermark aus dem Ennstal und dem Salzkammergut gemeldet. Zumindest teilweise isolierte Vorkommen sind aus dem Steirischen Randgebirge vom

Wechsel bis zur Gleinalm bekannt, der südlichste Punkt und einzige in der kontinentalen geographischen Region stammt vom Glitzfelsen im Bereich der Koralm (Sedlmayr et al. 2020).

Den bedeutsamsten Lebensraum der Art bilden Wälder der montanen und subalpinen Stufe, sofern eine ausreichende Bodenfeuchte und ein Struktureichtum durch Felsen oder Totholz gegeben sind. Durch ihre Abhängigkeit von andauernd feuchten Böden sind sie besonders häufig im Nahebereich von Gebirgsbächen zu finden. In höheren Lagen sind Bestände unter anderem in Geröllfeldern steiler Hänge mit langer Schneebedeckung zu verzeichnen. Derartige Lebensräume werden oft durch Grünerlenbestände dominiert. Aber auch innerhalb von Latschenbeständen ist eine vermehrte Fundhäufigkeit dokumentiert. Die Art ist jedoch nicht an Gehölzbestände gebunden und auch auf Almwiesen und fast vegetationsfreien Geröllhalden zu finden.



### Bestand, Bestandsentwicklung

Die Kenntnisse zu Beständen und Bestandsrends der Steiermark sind bei dieser Art besonders dürftig. Die an regenreichen Sommertagen zu beobachteten Massenwanderungen (dokumentiert von den Ennstaler Kalkalpen, den Niederen Tauern und dem Hochschwabgebiet) lassen zumindest regional auf gute Bestandsdichten schließen.

In forstwirtschaftlich intensiv erschlossenen bzw. bewirtschafteten Regionen (v. a. Fichten-Monokulturen) ist jedenfalls durch Verlust von Kleinstrukturen und Drainagierungen von einem nicht quantifizierbaren Rückgang auszugehen. Zudem werden Bestandsverluste durch Straßenverkehr an Bergstraßen und Forstwegen verursacht.

### Gefährdung und deren Ursachen

Ähnlich wie bei den meisten Amphibienarten trägt der Verlust eines Struktureichtums und eine Intensivierung der forstwirtschaftlichen Nutzung von Bergwäldern zu Bestandsrückgängen bei. Die Art ist ebenfalls durch Straßentod – besonders auch an Forststraßen – und Fragmentierung ihrer Lebensräume bedroht. Die potentielle Bedrohung durch den Chytridpilz „Salamanderfresser“, *Batrachochytrium salamandrivorans*, hat Österreich bislang noch nicht erfasst.

Aus aktueller Sicht ist der Alpensalamander in der Steiermark in die Kategorie „nahezu gefährdet“ (NT) zu stellen. Diese Einschätzung basiert zum einen auf der großen Verbreitung der Art in (sub)montanen und alpinen Regionen, zum anderen auf einer sinkenden Anzahl struktureicher und bewaldeter Lebensräume in tieferen Lagen, der hohen Fragmentierung der Lebensräume sowie der hohen Sensibilität hinsichtlich menschlicher Eingriffe und Bewirtschaftungsmethoden in bewaldeten Gebieten der (sub)montanen Stufe und der potentiellen Bedrohung durch Chytridiomykose.

## Feuersalamander – *Salamandra salamandra* (Linnaeus, 1758)

Der Feuersalamander wird in der Südsteiermark auch Regen-Guscher genannt, abgeleitet vom slowenischen „kuščar“ (= Eidechse) in Anlehnung an die Bezeichnung für die Smaragdeidechse. Seine gelb-schwarze Färbung signalisiert Fressfeinden Giftigkeit, was auf seine Haut zutrifft: Sie enthält „Salamander-Alkaloide“. Daran haben sich einige Predatoren angepasst. Iltisse ziehen ihnen vor dem Verzehr die Haut ab. Krähenvögel delectieren sich ohnehin bevorzugt an den Innereien. Unerfahrene Räuber wie Hauskatzen und Hunde erleiden Symptome wie Maulsperre, Genickstarre und hoher Speichelfluss, in seltenen Fällen auch den Tod. Für den Menschen ist ein direkter Hautkontakt ungefährlich. Dieser kann jedoch an Schleimhäuten und im Auge starke Reizungen verursachen.

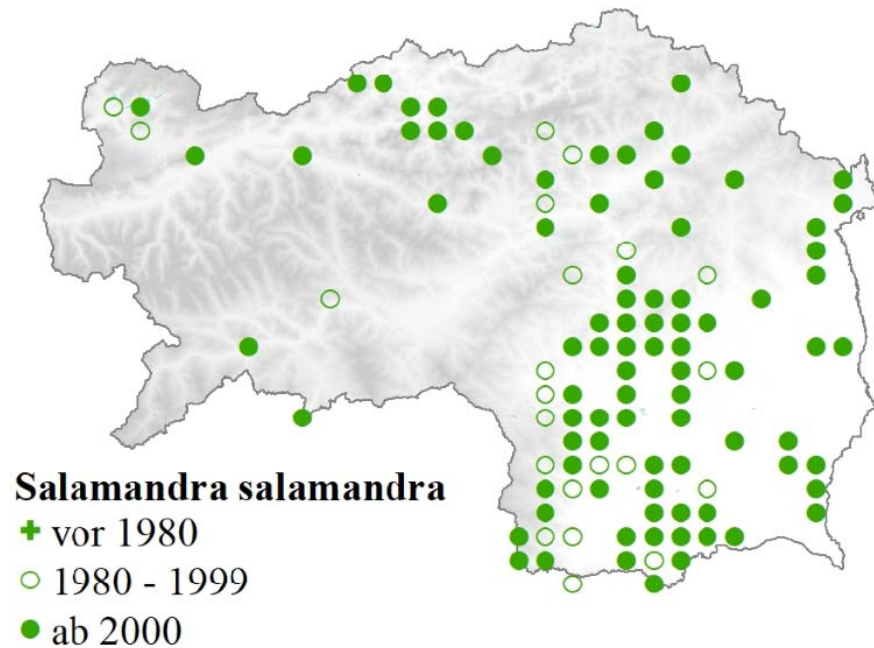
### Beschreibung

Der mit bis zu 20 cm Körperlänge größte und kräftig gebaute heimische Schwanzlurch ist durch seine leuchtend gelbe (selten orange) Fleckung auf schwarzem Hintergrund unverwechselbar. Salamander besitzen im Gegensatz zu Molchen einen drehrunden Schwanz. Gesunde Tiere weisen eine glatte und glänzende Haut auf. Geschlechtsreife Männchen sind kleiner und schlanker gebaut als Weibchen und an der nach hinten halbkugelig gewölbten und deutlich vom Schwanz abgesetzten Kloake erkennbar. Die Weibchen legen ihre Eier in Quellbereichen und kleinen, fischfreien Bächen ab. Die Larven schlüpfen aber bereits vor, während oder wenige Minuten nach der Ablage aus ihrer durchsichtigen Eihaut. Sie sind von Molchlarven durch den breiten, mit Kiemenbüscheln versehenen Kopf erkennbar. Bereits bei jungen Larven sind hellgelbe Flecken an den Beinansätzen erkenntlich. Bei älteren Larven ist zudem die Gelbfleckung der Oberseite in zunehmendem Maß ausgeprägt.

### Verbreitung und Lebensraum

Der Feuersalamander ist in der gesamten Steiermark bis zu einer Seehöhe von 1.000 m weit, bis etwa 1.400 m Seehöhe selten verbreitet. Der österreichische Höhenrekord liegt auf ca. 2.000 m Seehöhe (Kärnten). In größeren inneralpinen Tälern wie dem Oberen Murtal und dem Ennstal existieren lokale und teilweise isolierte Bestände. Feuersalamander sind typische Waldbewohner des Hügel- und Berglandes. In höheren Lagen korreliert ihre Verbreitung weitgehend mit der Buchenwaldzone. Die Art kann meist nur bei Temperaturen unter 15° C beobachtet werden, oft in felsigen Schluchten oder bewaldeten und feuchtgründigen Hängen mit geringer Sonneneinstrahlung. Als Landlebensraum werden bevorzugt feuchte, mit kleinen Gerinnen und Bachläufen durchzogene Laubmischwälder besiedelt. Als Laichgewässer werden fischfreie Gerinne und kleine Bäche, selten kleine, beschattete und temporäre Stillgewässer innerhalb bewaldeter Gebiete angenommen (Schorn & Kwet 2004, Thiesmeier 2004).





### Bestand, Bestandsentwicklung

In der Steiermark wurden keine Erhebungen zu Bestandsdichten oder –trends durchgeführt. Einzelmeldungen und subjektive Eindrücke zum Rückgang der Art variieren erheblich je nach lokalem Vorkommen. Ihre Bestände hängen in hohem Maße vom Umgang mit Oberflächenwässern ab, wie Drainagierungsmaßnahmen vor allem längs von Forststraßen und Verrohrungen kleiner Gerinne innerhalb bewaldeter Gebiete. In forstwirtschaftlich intensiv erschlossenen bzw. bewirtschafteten Regionen (v. a. Fichten-Monokulturen) ist jedenfalls durch Verlust von Kleinstrukturen und -gewässern ein nicht quantifizierbarer Rückgang festzustellen. Zudem werden Bestandsverluste durch Straßenverkehr – auch an Forstwegen – verursacht.

### Gefährdung und deren Ursachen

Wie bei den meisten Amphibienarten kommt dem Verlust des Strukturreichtums der Kulturlandschaft und der Intensivierung vor allem der forstwirtschaftlichen Nutzung (woraus oft ein vollständiger Lebensraumverlust resultiert) eine besonders hohe Bedeutung zu. Die Art ist ebenfalls durch Straßentod – einschließlich Forststraßen – und Fragmentierung ihrer Lebensräume bedroht. Die potentielle Bedrohung durch den Chytridpilz „Salamanderfresser“, *Batrachochytrium salamandrivorans*, hat Österreich bislang noch nicht erreicht.

Aus aktueller Sicht kann die Einstufung für die Steiermark als „Gefährdung droht“ (NT) bestätigt werden. Diese Einschätzung basiert zum einen auf der weiterhin großen Verbreitung der Art, zum anderen auf einer sinkenden Anzahl an Reproduktionsstätten, der hohen Fragmentierung der Lebensräume sowie der hohen Sensibilität hinsichtlich menschlicher Eingriffe und Bewirtschaftungsmethoden.

### Bergmolch – *Ichthyosaura alpestris* (Laurenti, 1768)

Vor allem seit Beginn dieses Jahrhunderts wurde die Taxonomie heimischer Molcharten überarbeitet. Nach einer allgemein anerkannten Aufspaltung der ursprünglichen Gattung *Triturus* wurde der Bergmolch vorerst der Gattung *Mesotriton* zugeordnet. Mittlerweile hat sich aber dessen Zuordnung zur Gattung *Ichthyosaura* durchgesetzt. Dadurch tauchen selbst in neuerer Literatur drei verschiedene Gattungsnamen auf (Thiesmeier & Schulte 2010). Laurentius beschrieb die Art ursprünglich als *Triton alpestris*. Allerdings war der Gattungsname durch Linné bereits für Meeresschnecken vergeben.

Der Bergmolch wurde zum Lurch des Jahres 2019 auserkoren.

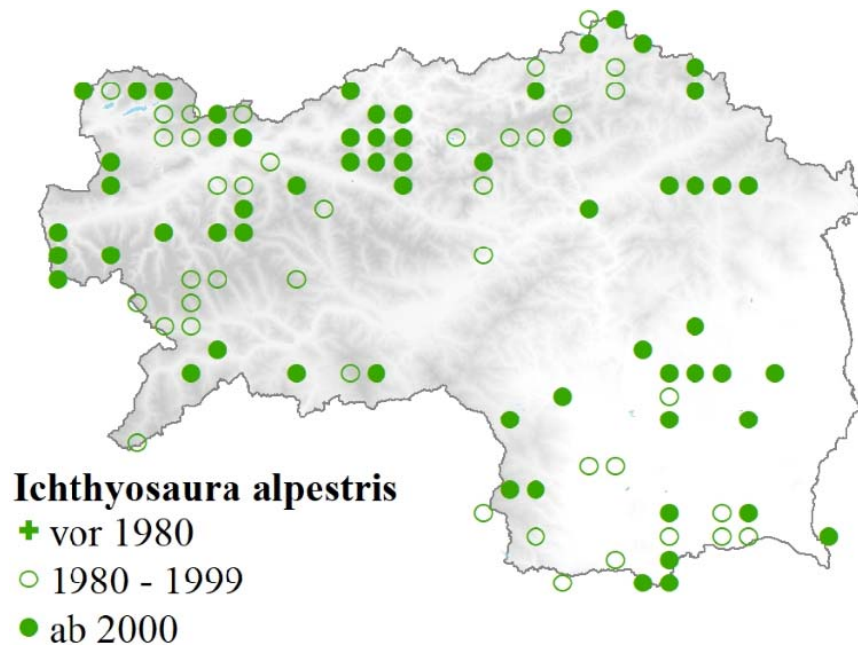
## Beschreibung

Der Bergmolch wird in Österreich bis zu 9 cm (Männchen) bzw. 11 cm (Weibchen) groß und fällt durch seine leuchtend (rot)orange und ungefleckte Unterseite auf. Männchen besitzen keinen Kamm wie bei der Wassertracht der anderen beiden Molcharten, sondern eine (weißlich)gelb und schwarz gebänderte Rückenleiste. Verstärkt zur Laichzeit fallen Männchen durch einen hohen Blauanteil im Farbkleid auf, besonders intensiv an der Unterseite der Flanken. Darüber erstreckt sich an den Flanken, Extremitäten und den Kopfseiten ein schwarz-weißes Gittermuster. Weibchen sind an der Körperoberseite unscheinbar bläulich-, grau- bis dunkelbraun gefärbt. Larven weisen vor allem an den Rändern der Schwanzflossensäume eine dunkle Pigmentierung auf. Die Flossensäume verlaufen parallel und enden in einer meist abgesetzten Schwanzspitze. Jungtiere besitzen im Nackenbereich oft eine gelbe oder orange Mittellinie (Thiesmeier & Schulte 2010, Thiesmeier & Franzen 2018).

## Verbreitung und Lebensraum

Der Bergmolch besitzt seinen Verbreitungsschwerpunkt in der montanen und alpinen Stufe bis etwa 2.400 m Seehöhe. Die Art ist aber auch in der Ost- und Weststeiermark in der collinen Stufe weit verbreitet. Sie fehlt nur in den größeren Talbeckenlandschaften der Mur, Raab, Lafnitz sowie deren Zubringer, kommt hier aber bis zum Hangfuß des angrenzenden Hügellandes vor.

In der collinen bis montanen Stufe werden vor allem bewaldete Gebiete mit hoher Bodenfeuchte besiedelt. Als Laichgewässer dienen nahezu alle Arten und Größen stehender Wasserkörper. Es werden jedoch bevorzugt konkurrenzarme Kleinstgewässer angenommen, wie sie durch Wildsuhlen, Viehtritt, Wagenradspuren, entwurzelte Bäume oder Quellaustritte geschaffen werden. Es werden auch gerne Gartenteiche für eine Reproduktion akzeptiert. Hier unterliegt der Bergmolch in tiefen Lagen zunehmend dem Konkurrenzdruck durch andere Molcharten sowie durch Fischbesatz. Zwar ist die Art zur Eiablage an Pflanzenstrukturen gebunden; dazu reichen aber auch in das Wasser ragende Grashalme aus. Hier werden die Eier einzeln in umgeknickten Halmen und Pflanzenteilen abgelegt.



## Bestand, Bestandsentwicklung

Zu den Beständen des Bergmolches existieren in der Steiermark nur geringe Wissensgrundlagen. Während sich in einzelnen Almgebieten durch eine hohe Anzahl an Laichgewässern sehr dichte Populationen entwickeln können (z. B. in den Ennstaler Kalkalpen oder im Salzkammergut), beschränken sich verfügbare Reproduktionsstätten in zahlreichen Almregionen auf wenige Kleinstgewässer. In bewaldeten Gebieten der montanen Stufe nehmen stehende Kleingewässer durch

Intensivierung der Forstwirtschaft, Ausweitung von Fichtenmonokulturen und Drainagierungen vor allem an Forststraßen ab. Die Bestandsdichten der collinen Stufe sind vor allem durch Konkurrenzdruck von Natur aus als gering zu erachten.

## Gefährdung und deren Ursachen

Wie bei den meisten Amphibienarten kommt dem Verlust des Struktureichtums der Kulturlandschaft und der Intensivierung vor allem der forstwirtschaftlichen Nutzung (woraus oft ein vollständiger Lebensraumverlust resultiert) eine besonders hohe Bedeutung zu. Die Art ist besonders in der Obersteiermark durch Straßentod – einschließlich Forststraßen – und Fragmentierung ihrer Lebensräume bedroht. Negativ wirkt sich auch der Rückgang bewirtschafteter Almen aus, da durch die Beweidung oft Kleinstgewässer entstehen.

Aus aktueller Sicht kann die Einstufung für die Steiermark als „Gefährdung droht“ (NT) bestätigt werden. Diese Einschätzung basiert auf der weiten Verbreitung mit einem Schwerpunkt auf den vom Menschen geringer beeinträchtigten montanen und alpinen Zonen, auf einer sinkenden Anzahl an Reproduktionsstätten vor allem in tieferen Lagen, der hohen Fragmentierung der Lebensräume sowie der hohen Sensibilität hinsichtlich menschlicher Eingriffe und Bewirtschaftungsmethoden.

## Alpen-Kammolch – *Triturus carnifex* (Laurenti, 1768)

Die drei in Österreich vorkommenden, ehemals als Unterarten geführten Kammolch-Arten wurden erstmals von Bucci-Innocenti et al. (1983) als eigenständige Arten angesehen. Dabei ist die Artenbildung nicht vollkommen abgeschlossen, auch in Österreich existieren natürliche Hybriden der vorkommenden Arten. Der Artenkreis der Kammolche umfasst somit Arten „in statu nascendi“, sie können als „Semispezies“ bezeichnet werden (Mayer 2001). In der Steiermark kommt nur der Alpen-Kammolch (vor allem in Deutschland oft auch als Italienischer Kammolch bezeichnet) vor, obwohl in Verbreitungskarten selbst jüngerer Datums (siehe z. B. Cabela et al. 2001) für den Raum Radkersburg auch der Donaukammolch (*Triturus dobrogicus*) beschrieben ist. Diese Meldungen basieren auf einzelnen älteren Funden ohne Beleg zur Artzugehörigkeit und sind als Falschmeldungen einzustufen.

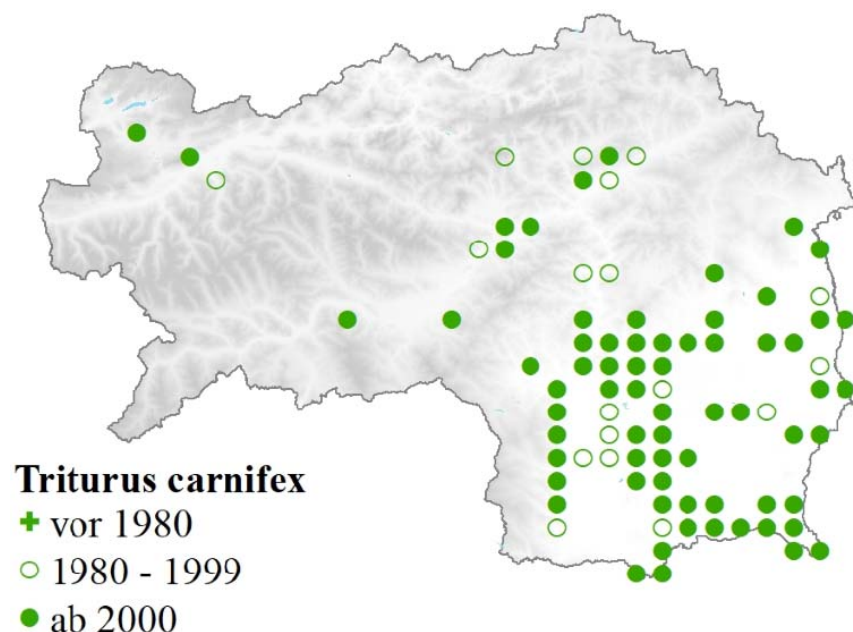
## Beschreibung

Die mit Abstand größte, bis über 15 cm lang werdende und robust gebaute heimische Molchart ist abgesehen von ihrer Größe durch die Bauchfärbung leicht erkennbar. Diese ist intensiv orange mit zahlreichen schwarzen, großen und rundlichen Flecken gefärbt, wobei die schwarze Färbung nicht selten überwiegt. Männchen zeigen in der Wassertracht einen mächtigen und stark gezackten Rückenamm, der an Land wieder eingeschmolzen wird. Die Rückenseite ist grau- bis schwarzbraun gefärbt. Weibchen sind durch ihre meist markante (selten undeutlich erkennbare) gelbe Rückenmittellinie besonders leicht bestimmbar. Die Eier werden einzeln im Flachwasser an Wasserpflanzen abgelegt, wobei sie vom Weibchen vollständig (nicht teilweise wie bei anderen Molcharten) von Pflanzenteilen umwickelt werden. Sie besitzen einen Durchmesser von 1,8- 2 mm und sind durch ihre einheitliche gelbliche bis weißlich-grüne Färbung (kein Helligkeitsunterschied zwischen Ober- und Unterseite) von anderen Arten unterscheidbar. Larven lassen sich durch die fadenartige Verlängerung der Schwanzspitze und die spinnenartig verlängerten Finger und Zehen erkennen (Thiesmeier et al. 2009, Thiesmeier & Franzen 2018).

## Verbreitung und Lebensraum

Der Alpen-Kammolch ist in der Ost- und Weststeiermark bis zu einer Seehöhe von 900 m (selten auch darüber) weit verbreitet. Diese Verbreitung setzt sich nordwärts bis in das obere Murtal sowie im Mürztal samt angrenzenden Regionen fort. Auch sind Vorkommen im Salzkammergut und Einzelfunde aus dem Ennstal bekannt. Die Datengrundlage zur Verbreitung ist vor allem in der Obersteiermark als sehr dürftig zu bezeichnen.

Als Laichgewässer werden ausreichend besonnte und bevorzugt vegetationsreiche permanente Stillgewässer bevorzugt. Dabei besteht eine höhere Bindung an Laichgewässer und eine längere Aufenthaltsdauer im Gewässer (oft während des überwiegenden Teiles der Vegetationsperiode) als bei anderen Molcharten. Sofern vorhanden, werden größere Gewässer bevorzugt. Eine auffällige Häufung ist in Garten- und Schwimmteichen zu beobachten, während geeignete Gewässer der agrarisch genutzten Kulturlandschaft nur mehr selten vorhanden sind. Als Landlebensraum werden bevorzugt Laub- und Auwälder, Gärten, Grünland sowie Abbaugelände mit stehenden Gewässern besiedelt.



### Bestand, Bestandsentwicklung

Große Bestände lassen sich vor allem in extensiv betriebenen Fischteichen und in Auengewässern mit ausgedehnten Röhrlichtzonen beobachten (Gleiner Bergland, Murauen, Helfbrunner Terrasse, Lafnitztal). Auch profitiert die Art durch die Anlage von Garten- und Schwimmteichen, wo sie sich an etlichen Standorten zur dominierenden Amphibienart entwickeln kann. Im Gegenzug bestehen hohe Verluste an geeigneten Laichgewässern in der Kulturlandschaft sowie in den Auenlandschaften der Mur. Ein negativer Einfluss wird auch durch die Umwandlung extensiv betriebener Fischteiche in lukrativere Sportfischerzentren unter Besatz nicht heimischer Raubfischarten wie Hausen oder Störarten verursacht. Hohe Bestandsverluste entstehen zudem durch den Straßenverkehr. Da ihre Wanderung sehr früh beginnt (ab Ende Februar / Anfang März), wird sie durch die jahreszeitlich oft später errichteten temporären Amphibienschutzgitter nicht ausreichend geschützt.

### Gefährdung und deren Ursachen

Wie bei den meisten Amphibienarten kommt dem Verlust des Strukturreichtums der Kulturlandschaft und der Intensivierung der landwirtschaftlichen Nutzung (woraus oft ein vollständiger Lebensraumverlust resultiert) eine besonders hohe Bedeutung zu. Der Einsatz von Herbiziden und Totalinsektiziden verursacht Insektenarmut (Nahrungsmangel) und kann auch direkt letal wirken. Des Weiteren ist durch Verlandung und zunehmende Beschattung an Laichgewässern in Auwäldern – vor allem der Mur – eine fortschreitende Verschlechterung der Lebensraumbedingungen zu beobachten. Bestände in Abbaugeländen werden meist durch Rekultivierungsmaßnahmen vernichtet. Die Art ist auch besonders stark durch Straßentod und Fragmentierung ihrer Lebensräume bedroht.

Aus aktueller Sicht kann die Einstufung für die Steiermark als „gefährdet“ (VU) bestätigt werden. Diese Einschätzung basiert auf einer sinkenden Anzahl an Reproduktionsstätten, der hohen Fragmentierung

der Lebensräume sowie der hohen Sensibilität hinsichtlich menschlicher Eingriffe und Bewirtschaftungsmethoden.

## Teichmolch – *Lissotriton vulgaris* (Linnaeus, 1758)

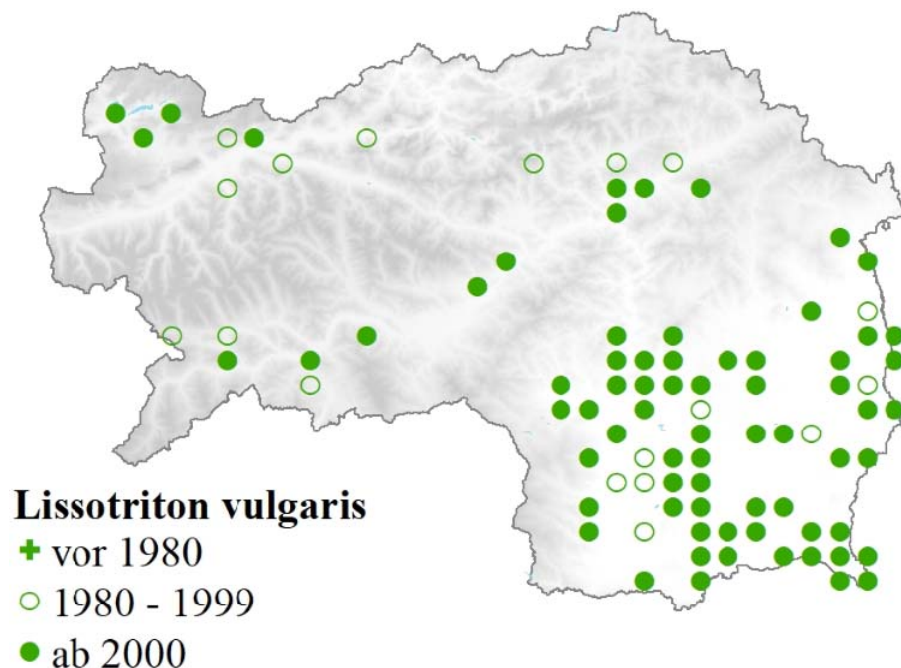
### Beschreibung

Der schlank gebaute Teichmolch stellt mit bis zu 11 cm Körperlänge (meist deutlich kleiner) die kleinste heimische Molchart dar. Im Gegensatz zu den anderen Arten zeigt die Bauchseite eine blasse Grundfärbung auf, die keine oder eine nur mittig auftretende blass-orange Grundfärbung aufweist. Auch die rundlichen Flecken sind nur blass bis dunkelgrau gefärbt. Männchen entwickeln in der Wassertracht einen mächtigen gezackten bis gewellten Rückenkamm. Weibchen sind oberseits kontrastarm und gelblich- bis hell graubraun gefärbt. Der Kopf der Männchen besitzt 5 markante dunkelbraune Längsstreifen (daher auch die weitere deutsche Bezeichnung als Streifenmolch), was auch in trübem Wasser gut erkenntlich ist. Die an kleinblättrigen Wasserpflanzen einzeln abgelegten Eier besitzen einen Durchmesser von 1,3 bis 1,7 mm und sind grünlich- bis hellbraun gefärbt bei deutlich heller gefärbtem unterem Pol. Die Haut der Larven ist heller und kontrastärmer gefärbt als jene des Bergmolches. Ihr Flossensaum weist im ersten Teil des Schwanzes einen leicht geschwungenen Hautsaum auf.

### Verbreitung und Lebensraum

Der Teichmolch tritt in der Ost- und Weststeiermark bis zu einer Seehöhe von 900 m weit verbreitet auf, seltener bis zu 1.200 m NN. Höhenrekorde liegen jedoch deutlich über diesen Werten. Die Verbreitung in der Obersteiermark ist unzureichend dokumentiert. Sie erstreckt sich jedenfalls auf Tallandschaften, Hanglagen und Seitentäler von Mur, Mürz, Palten, Liesing, Enns und Salza.

Die Laichgewässer liegen überwiegend in besonntem Offenland oder in lichten Wäldern. Die Art erweist sich als ökologisch anspruchsloser als der Alpen-Kammolch. Es werden in tiefen Lagen auch überwiegend beschattete Teiche (z. B. in den Murauen) und fischereilich intensiv bewirtschaftete Teiche angenommen, sofern eine ausreichende Ufervegetation Schutz vor Raubfischen bietet. Der Teichmolch ist besonders häufig auch in Gartenteichen anzutreffen.



## Bestand, Bestandsentwicklung

Große Bestände lassen sich vor allem in extensiv betriebenen Fischteichen und in Auengewässern mit ausgedehnten Röhrlichzonen beobachten (Gleinzer Bergland, Murauen, Helfbrunner Terrasse, Lafnitztal). Auch profitiert die Art durch die Anlage von Garten- und Schwimmteichen, wo sie sich an etlichen Standorten – oft gemeinsam mit dem Alpen-Kammolch – zur dominierenden Amphibienart entwickeln kann. Im Gegenzug bestehen hohe Verluste an geeigneten Laichgewässern in der Kulturlandschaft sowie in den Auenlandschaften der Mur. Ein negativer Einfluss wird auch durch die Umwandlung extensiv betriebener Fischteiche in lukrativere Sportfischerzentren unter Besatz oft nicht heimischer Raubfischarten verursacht.

## Gefährdung und deren Ursachen

Wie bei den meisten Amphibienarten kommt dem Verlust des Struktureichtums der Kulturlandschaft und der Intensivierung der landwirtschaftlichen Nutzung (woraus oft ein vollständiger Lebensraumverlust resultiert) eine besonders hohe Bedeutung zu. Der Einsatz von Herbiziden und Totalinsektiziden verursacht Insektenarmut (Nahrungsmangel) und kann auch direkt letal wirken. Des Weiteren ist durch Verlandung von Auengewässern eine fortschreitende Verschlechterung der Lebensraumbedingungen zu beobachten. Bestände in Abbaugeländen werden meist durch Rekultivierungsmaßnahmen vernichtet. Die Art wird auch stark durch Straßentod und Fragmentierung ihrer Lebensräume beeinträchtigt.

Aus aktueller Sicht kann die Einstufung für die Steiermark als „Gefährdung droht“ (NT) bestätigt werden. Diese Einschätzung basiert zum einen auf der weiterhin großen Verbreitung der Art, regional hohen Bestandsdichten, zum anderen auf einer sinkenden Anzahl an Reproduktionsstätten, der hohen Fragmentierung der Lebensräume sowie der hohen Sensibilität hinsichtlich menschlicher Eingriffe und Bewirtschaftungsmethoden.

## Erdkröte – *Bufo bufo* (Linnaeus, 1758)

Bei der Erdkröte handelt es sich um die am weitesten verbreitete Amphibienart der Steiermark. Durch die hohen Wanderdistanzen (durchschnittlich über 2 km) vor allem während der Laichperiode sowie ihrer langsamen Fortbewegung fallen sie in besonders hohem Maße dem Straßenverkehr zum Opfer. Davon sind vor allem Weibchen betroffen, die sich langsamer als Männchen fortbewegen und diese oft auch noch „über die Straße tragen müssen“. Dadurch entsteht ein zunehmendes Ungleichgewicht zwischen den Geschlechtern.

Zum verbreiteten Straßentod existiert eine interessante Erkenntnis: Amphibien sterben nicht nur durch direktes Überfahren, sondern auch durch einen Unterdruck, der zwischen der Bodenplatte von Kraftfahrzeugen und der Straßenoberfläche bereits ab ca. 30 km/h entsteht (Hummel 2001). Diese Ergebnisse werden jedoch von anderen Autoren, unter anderem von Schmidt & Zumbach (2008) angezweifelt. Jedenfalls lassen sich scheinbar unversehrte tote Erdkröten, fallweise mit heraushängender Zunge oder Lunge am Straßenrand finden.

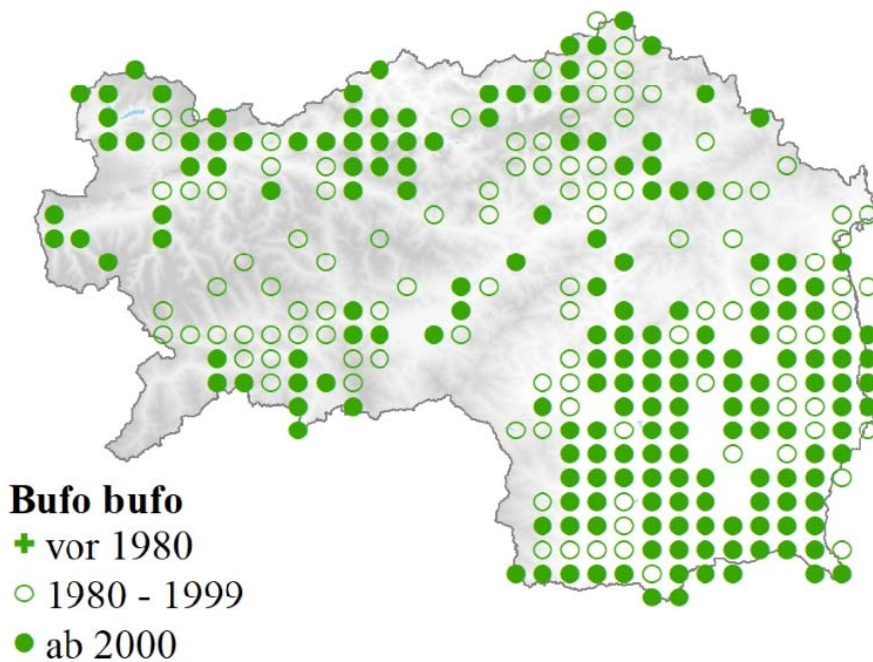
## Beschreibung

Die Erdkröte weist einen kantigen Kopf, eine raue Haut mit zahlreichen runden Warzen am Rücken und jeweils einen Drüsenwulst hinter den Augen auf. Die Augen besitzen eine goldfarbene Iris, die Pupille ist waagrecht oval ausgebildet. Die Weibchen werden meist bis 12 (selten bis 16) cm groß, Männchen bleiben mit max. 9 cm Körperlänge deutlich kleiner. Die Körperoberseite ist unscheinbar braun bis grau oder oliv gefärbt und kann auch rote Punkte aufweisen. Das Trommelfell ist nicht sichtbar, auch äußere Schallblasen fehlen. Die Schwimmhäute der kurzen Hinterbeine reichen bis zur Hälfte der längsten Zehe. Eier und Kaulquappen besitzen eingelagerte Bitterstoffe, die sie vor dem Raubdruck durch Fische weitgehend schützen. Die aus mehreren 1.000 Eiern bestehenden Laichschnüre können eine Länge von bis zu 5 m aufweisen und sind in der Regel in einer Doppelreihe der Eier (bei geringer Spannung auch 4-reihig) angeordnet und 5-8 mm dick. Die Kaulquappen fallen

durch ihre schwarze Färbung und durch Schwarmbildung auf. Metamorphlinge weisen an der Körperseite von den kaum erkennbaren Ohrdrüsen bis zu den Hinterbeinen meist kleine Warzenreihen auf. Ihre dunkle Bauchhaut ist anfangs gelblich-goldig, später weißlich gesprenkelt (Thiesmeier & Franzen 2018).

### Verbreitung und Lebensraum

Die Erdkröte kommt in der Steiermark flächendeckend bis zu einer Seehöhe von 2.000 m (selten auch darüber) vor. Sie besiedelt nahezu alle Arten an Landlebensräumen, bevorzugt jedoch bewaldete Bereiche. Sie ist auch verbreitet in menschlichen Siedlungsräumen anzutreffen. Als Laichgewässer werden jede Art an stehenden und permanenten mittleren bis größeren Gewässern mit einer Tiefe von meist über 1 m angenommen. Dies umfasst auch intensiv bewirtschaftete Fischteiche, sofern ufernahe Strukturen zur Befestigung ihrer Laichschnüre vorhanden sind. Temporäre Kleingewässer werden gemieden.



### Bestand, Bestandsentwicklung

Die Erdkröte kommt nach wie vor nahezu flächendeckend in der Steiermark vor. Arealverluste sind nicht bekannt. Allerdings erweisen sich ihre Bestände landesweit als rückläufig. Ein negativer Bestandstrend ist durch die langjährige Dokumentation an betreuten Amphibienwanderstrecken ersichtlich. Eine Zusammenfassung dieser Unterlagen wurde bislang nicht durchgeführt.

### Gefährdung und deren Ursachen

Keine andere Amphibienart wird durch den Straßenverkehr so stark beeinträchtigt wie die Erdkröte. Durch ihre großen Wanderdistanzen (im Durchschnitt über 2 km, aber durchaus auch bis über 15 km) sowie ihre langsame Fortbewegungsweise – vor allem reproduktiver Weibchen – stellt dieser einen überproportional hohen Gefährdungsfaktor dar. Hinzu kommen Lebensraumverluste durch intensivierte Land- und Forstwirtschaft, ein damit verbundener Einsatz von Pestiziden, ein allgemeiner Rückgang der Insektdichte, ein Verlust von Reproduktionsstätten und kleinräumigen Strukturen in der Kulturlandschaft sowie eine generelle Fragmentierung ihrer Lebensräume (Maletzky et al. 2016).

Aus aktueller Sicht kann die Einstufung für die Steiermark als „Gefährdung droht“ (NT) bestätigt werden. Diese Einschätzung basiert auf ihrer weiten Verbreitung und hohen Bestandsdichten auch in anthropogen geprägten Lebensräumen. Sehr wohl ist zu berücksichtigen, dass durch Straßenverkehr,

Verbauung, landwirtschaftliche Tätigkeiten, intensive Bodenbearbeitung und Verlust von Reproduktionsstätten ihre Bestände landesweit rückläufig sind.

## **Knoblauchkröte – *Pelobates fuscus* (Laurenti, 1768)**

Ihren deutschen Namen besitzt die Knoblauchkröte, weil sie bei Gefahr einen knoblauchähnlichen Geruch ausströmt. Diese Definition dürfte aber von einem kulinarisch wenig bewanderten Experten stammen.

### **Beschreibung**

Die kleinwüchsige Art (max. 7 cm groß) fällt durch ihren gedrungenen Körperbau und eine senkrecht schlitzförmige (katzenartige) Pupille auf. Die mehrheitlich graubraun (nicht grün wie bei der Wechselkröte) marmorierte Rückenzeichnung weist oft eine rote Punktierung auf. Die Hinterbeine besitzen kräftige Grabschaukeln, mit der sich die Art „im Retourgang“ rasch eingraben kann. Männchen lassen sich an den deutlich verdickten Oberarmen von weiblichen Tieren unterscheiden. Die Balzrufe – sie klingen ähnlich, als würde man mit zwei Hölzchen aufeinander klopfen – sind sehr leise und werden meist unter Wasser abgegeben. Am ehesten können die außergewöhnlich großen, 10 bis 15 cm lang werdenden Kaulquappen beobachtet werden, die folglich deutlich länger sind als erwachsene Individuen.

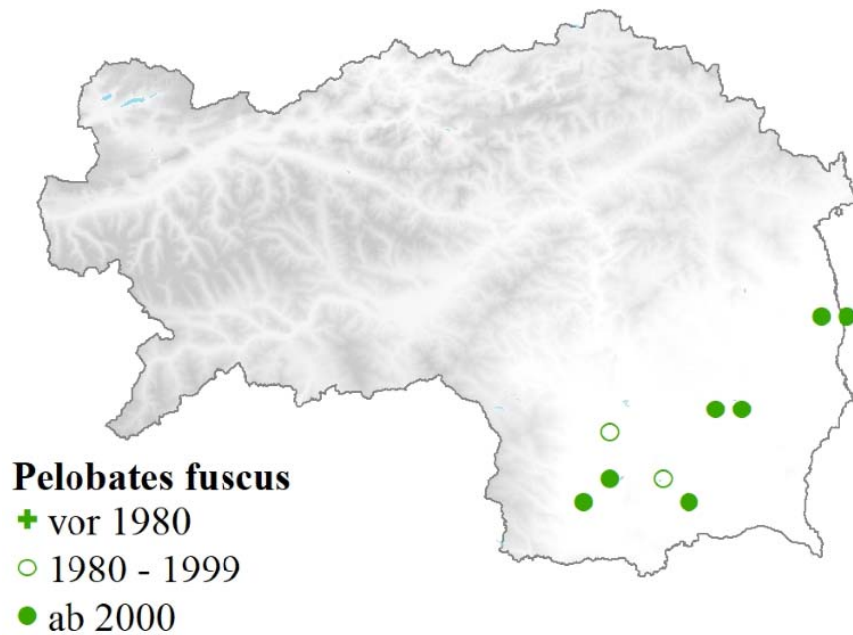
Die Art besitzt einen „beschleunigten“ Reproduktionszyklus. Durch ihre großen Kaulquappen (auch erkennbar an einem markanten „Papageienschnabel“) und entsprechend großen Metamorphlingen (annähernd 2 cm GL) wird die Geschlechtsreife zumindest bei Männchen bereits nach 2 bis 3 Jahren erreicht.

### **Verbreitung und Lebensraum**

Die Knoblauchkröte besitzt im Südostalpenraum eine ähnliche Verbreitung wie die Wechselkröte, sie dringt in der Steiermark jedoch weiter nach Westen vor. Ihre ursprüngliche Verbreitung umfasste Tallagen und die colline Stufe bis ca. 500 m Seehöhe, im Wesentlichen beschränkt auf die Murauen zwischen Graz und der slowenischen Grenze, den Kaiserwald westlich des Grazer Feldes, das südweststeirische Gleinzer Bergland sowie Tallagen an den Unterläufen von Kainach, Laßnitz, Sulm, Raab, Safen und Lafnitz (Kammel 2012). Sämtliche Vorkommen in der Steiermark liegen in Gebieten mit alluvialen Talböden (tertiäre oder quartäre Sand- und Schotterböden). Diese treten oft nur kleinräumig in Tallandschaften mit verbreitet lehmig-humösen und durch Bodenbearbeitung verdichteten Böden auf. Zudem ist die Knoblauchkröte durch ihre versteckte Lebensweise nur schwer nachzuweisen.

Ihre größten Individuendichten besitzt die Knoblauchkröte auf trockenen, sandig-schottrigen und damit leicht grabbaren Böden mit aufgelockerter Vegetationsschicht. In Österreich werden vor allem Auwaldgebiete, bevorzugt in Waldrandsituationen sowie Bracheflächen und Abbaugelände besiedelt. Als Laichgewässer werden meist tiefere, größere und vegetationsreiche Teiche besiedelt. Aktuelle Bestände sind vor allem an extensiv bewirtschafteten Fischteichen nachzuweisen. Im Vergleich zu anderen Amphibienarten weist sie eine deutlich erhöhte Toleranz gegenüber landwirtschaftlich genutzten Flächen auf (Nöllert 1984).





### Bestand, Bestandsentwicklung

Bereits 1989 konnte die Art in der Steiermark an nur mehr vier Standorten bestätigt werden (Haidacher & Paill 1990). Diese Vorkommen sind mittlerweile vermutlich erloschen. In dieser Arbeit wurden jedoch Vorkommen an mehrheitlich extensiv betriebenen fischereilich genutzten Teichen übersehen. In den Jahren 2006 bis 2011 wurde in der Steiermark eine weitere Bestandsaufnahme sowie ein Wiederbesiedelungsprogramm durchgeführt: Im Rahmen dieses Programmes wurden an neu geschaffenen Lebensräumen, unter anderem an einem Laßnitz-Altarm bei Schrötten, in größerem Umfang Kaulquappen freigesetzt. Diese entstammten der Teichwirtschaft „Waldschach“, einem der letzten individuenreichen Vorkommen der Knoblauchkröte in der Steiermark (Kammel 2012).

Die aktuell bekannten Vorkommen beschränken sich auf sechs extensiv betriebene Fischteiche bzw. Fischzuchtbetriebe. Individuenreichere Bestände sind nur von der Teichwirtschaft Waldschach, den Rabenhofteichen (St. Veit i. S.) und den Waldteichen bei Kirchberg/Raab bekannt. Kleinere Vorkommen existieren zudem an einem Fischteich im Gleinzer Bergland (St. Martin i. S.), einem weiteren im Gemeindegebiet von Kirchbach/R., einem Fischteich in Sebersdorf (2 Individuen!) sowie am Neudauer Teich.

Einzelfunde der 1990-er Jahre bzw. im Jahr 2001 lassen vermuten, dass etwaige Restvorkommen im Kaiserwald sowie an der Grenzmur noch möglich wären. Auch im Lafnitztal wurden innerhalb der letzten 15 Jahre noch Einzelmeldungen getätigt.

In den Jahren 2006 bis 2011 wurde in der Steiermark ein Wiederbesiedelungsprogramm durchgeführt, wo an vier neu geschaffenen oder davor im positiven Sinne veränderten Lebensräumen, (Laßnitz-Altarm bei Schrötten, kleine Fischteiche in Oberdorf sowie zwei Schutzgebiete im Lafnitztal) in größerem Umfang Kaulquappen (3.000 - 7.000 / Jahr) freigesetzt wurden. Diese entstammten als Abfallprodukt von Koi-Aufzuchtteichen der Teichwirtschaft „Waldschach“, einem der drei letzten größeren Vorkommen der Knoblauchkröte in der Steiermark (Kammel 2012).

### Gefährdung und deren Ursachen

Auch bei der Knoblauchkröte handelt es sich am Südostalpenrand um stark isolierte und kleinräumige Vorkommensgebiete. Deren Isolation wird jedoch auch durch die erforderlichen Bodenverhältnisse massiv verstärkt. Gerade in Bereichen mit sandig-schottrigen und damit wasserdurchlässigen Böden existieren nur selten Laichgewässer. Durch ihre „heimliche“ Lebensweise existieren aber wahrscheinlich noch mehr als die bisher bekannten Vorkommen.

Es zeigte sich auch bei dieser Art, dass nur selten eine Unterschutzstellung ihrer Lebensräume zielführend ist. Sie dürfte durch Verwaldung und Verlandungsprozesse in den Murauen bereits ausgestorben sein. Möglicherweise existieren überhaupt keine Vorkommen an naturnahen Standorten mehr. Für den Arterhalt wesentlich bedeutender erweisen sich umweltfreundliche Bewirtschaftungsweisen: Teichwirtschaften unter Belassen von Lebensräumen für Amphibien, Sand- und Schotterabbau unter kurzfristigem Erhalt von Kleingewässern und Ruderalflächen, eine entsprechende Nachnutzung der Abbaugelände sowie eine landwirtschaftliche Nutzung bei Erhalt von extensiv genutzten Wiesen und Retentionsräumen für Oberflächenwässer.

Als Kulturfolger werden von der Knoblauchkröte durchaus auch landwirtschaftliche Flächen (z. B. Kartoffeläcker) als Landlebensraum angenommen. Dadurch entsteht eine massive Gefährdung durch Pestizideinsatz. Hinzu kommen Bestandsverluste durch den Straßenverkehr. Zwei der drei individuenreichen Standorte liegen an bedeutsamen Amphibienwanderstrecken. Durch Anpassung der temporären Schutzanlage an den Rabenhofteichen konnte hier eine erhebliche Bestandszunahme in den letzten 4 Jahren festgestellt werden. In Kirchberg/Raab wurde 2017/2018 eine permanente Amphibienschutzanlage unter besonderer Berücksichtigung der Knoblauchkröte errichtet.

Aus aktueller Sicht ist die Einstufung für Vorkommen der Steiermark als „vom Aussterben bedroht“ (CR) gerechtfertigt. Diese Einschätzung basiert auf dem Verlust des größten Teiles ihres ursprünglichen Verbreitungsgebietes, einer äußerst geringen und weiterhin sinkenden Anzahl an Reproduktionsstätten, der hohen Fragmentierung der Lebensräume sowie der hohen Sensibilität hinsichtlich menschlicher Eingriffe und Bewirtschaftungsmethoden.

## Wechselkröte – *Bufo viridis* (Laurenti, 1768)

Die steirischen Bestände der Wechselkröte stellen ein Beispiel dar, dass die Einstufung in die jeweilige Gefährdungsstufe (Prozentsatz der Aussterbenswahrscheinlichkeit in X Jahren) eine rechnerische Größe darstellt, die nicht unbedingt mit der Realität korreliert. Die Art wies bereits Mitte der 1990er-Jahre derart geringe Bestandsdichten auf, wodurch mit ihrem Aussterben in den nächsten Jahrzehnten zu rechnen war. Dies traf nicht ein. Aber bis heute noch existieren ähnlich geringe Bestände, meist nur wenige Tiere je Standort. Und auch diese sind nicht zahlreich. Offensichtlich sträubt sich die Wechselkröte dagegen, in der Steiermark (wie auch in Kärnten und Südburgenland) endgültig auszusterben.

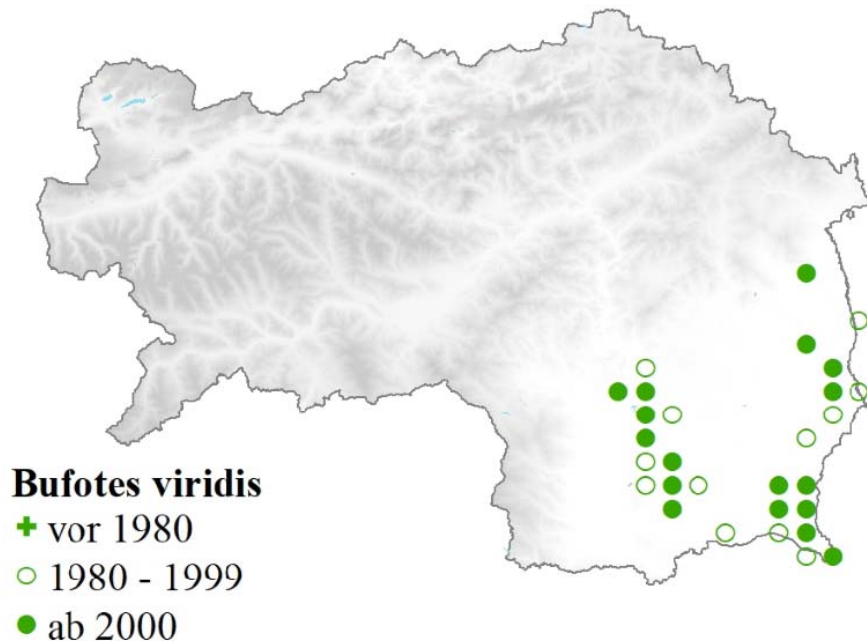
### Beschreibung

Die Wechselkröte weist ähnlich wie die Erdkröte eine warzige Haut und einen Drüsenwulst hinter den Augen auf. Die Pupille ist waagrecht oval ausgebildet. Die Art wird mit max. 8 cm Größe deutlich kleiner als die Erdkröte. Die Körperoberseite ist hellgrau mit grünlicher Marmorierung gefärbt und oft mit roten Punkten versehen. Diese grüne Marmorierung ist auch auf der Ober- und Unterlippe ausgeprägt, was die Bestimmung von Jungtieren erleichtert. Weibchen sind deutlich kontrastärmer und bräunlichgrau gefärbt. Der Balzruf der Männchen (Ende April / Anfang Mai) besteht aus einem Trillern ähnlich einer Maulwurfsgrille.

### Verbreitung und Lebensraum

Das steirische Verbreitungsgebiet der Wechselkröte umfasst das Murtal von Graz bis Bad Radkersburg, das oststeirische Grabenland, das untere Raabtal sowie ein isoliertes Vorkommen am Rande des Naturschutzgebietes "Hartberger Gmoos" einschließlich des Industriegebietes „Hatric“. Sie besiedelt thermisch begünstigte Tallagen, seltener Hanglagen der collinen Stufe und bevorzugt Ruderalflächen, vegetationsarme Bereiche und extensiv bewirtschaftete Wiesen auf vorwiegend sandig-schottrigen Böden. Häufig dringt sie dabei in menschliche Siedlungsgebiete vor, wo sie mancherorts nachts unter Straßenlaternen auf irritierte und „leicht angeröstete“ Insekten wartet. Als Laichgewässer dienen bevorzugt temporäre Kleingewässer in Schottergruben, flache und besonnte Gräben, Überflutungsflächen und seichte Flachwasserzonen von Teichen. Die meisten Vorkommen

befinden sich in aktiv betriebenen Schottergruben des Murtales (Trampusch 1995, Kammel & Trampusch 1996, Kammel 2013).



### Bestand, Bestandsentwicklung

Alle der derzeit 30 bekannten Standorte weisen eine geringe Bestandsdichte auf. Meist liegt die Zahl reproduzierender Männchen zwischen 1 und 5. Größere Bestandsdichten konnten nur in Schottergruben des Grazer Beckens und bei Bad Radkersburg nachgewiesen werden (maximale Anzahl nachgewiesener Männchen 2017: 23; Retentionsbecken Zelting).

Restvorkommen finden sich vor allem in bewirtschafteten Schottergruben des Grazer Feldes sowie längs der Grenzmur, die auch für viele andere Tier- und Pflanzenarten einen Ersatzlebensraum für ehemalige Überschwemmungsgebiete bieten (Kammel 2008 und 2013). Reisinger (1971) beschrieb die Wechselkröte im Grazer Stadtgebiet bis zu Beginn der Zwischenkriegszeit als einen "ganz gewöhnlichen Vertreter der Tierwelt", die nordwärts bis zu den Göstinger Murauen verbreitet war. Gegen Ende der 1960er-Jahre wurden Vorkommen im Bezirk St. Peter nachgewiesen („Eisteichsiedlung“). Die Wechselkröte wurde ehemals sogar am Grazer Schloßberg (Letztfund 1948) und im Stadtpark (Letztfund 1970) nachgewiesen. Fide G. Fachbach kamen anfangs der 1960er-Jahre Wechselkröten zu hunderten in der Schottergrube "Köglerweg" (Graz-Liebenau) vor, die alsbald als „Köglerwegdeponie“ mit Grazer Hausmüll verfüllt wurde.

Bereits Trampusch (1995) konnte die Art in der Steiermark nur mehr an 30 Standorten nachweisen, mehrheitlich weniger als 5 Individuen je Standort. Ein Reproduktionserfolg wurde an nur 25 % der Laichgewässer nachgewiesen. Vergleichbare Werte wurden von Kammel (2008 und 2013) erhoben, allerdings oft an anderen Standorten. Die Wechselkröte ist im größten Teil des Grazer Stadtgebietes ausgestorben. Restbestände konnten nur mehr im Süden des Bezirkes Straßgang festgestellt werden. Vorkommen im „ORF-Park“ (Graz-St. Peter) erloschen in den 1990er-Jahren: Hier wurden 1993 sämtliche an der Reproduktion teilnehmenden Tiere erschlagen (eigene Beobachtung).

Auch im Raabtal sowie im Leibnitzer Feld ist sie nahezu gänzlich verschwunden. Die letzten Vorkommen in den Murauen wurden in den 2000er-Jahren beobachtet.

Im Grabenland dürfte die Art noch weiter verbreitet sein, hier fehlen aber geeignete Laichgewässer. Als Beispiel sei das Tal der Kutschenitza genannt: Bewässerungsteiche, die noch 2008 als Laichgewässer angenommen wurden, sind durch Sukzession und Fischbesatz 2017 nicht mehr von der anspruchsvollen Art akzeptiert worden. Rufende Männchen sind zur Laichzeit aber durchgehend in diesem Tal zu hören. Im Gegenzug bietet das 2016/2017 errichtete Retentionsbecken Zelting ideale

Lebensraumbedingungen und entwickelte sich innerhalb eines einzigen Jahres zum größten Vorkommen der Steiermark (s. o.).

## Gefährdung und deren Ursachen

Ehemals wurden Lebensräume der Wechselkröte vorwiegend durch Überschwemmungsgebiete von Fließgewässern geschaffen. Durch Regulierungsmaßnahmen des 19. und 20. Jahrhunderts ging die Dynamik dieser Lebensräume jedoch verloren. Einen idealen Ersatzlebensraum stellen in Betrieb befindliche Sand- und Schottergruben dar. Dieser geht in der Regel vollständig nach einer "Rekultivierung" (Verfüllung, Aufforstung oder steilufrige Landschaftsteiche mit Fischbesatz) verloren. Die Art ist zwar ein typischer Kulturfolger, aber durch Verlust strukturreicher, offener Lebensräume und das Verschwinden potentieller Laichgewässer in der Agrarlandschaft aus vielen Regionen bereits verschwunden. Als Bewohner von Gärten und Äckern ist sie besonders massiv durch einen Einsatz von Herbiziden und Insektiziden betroffen. Zusätzlich werden Ackerraine und ihre Vorfluter als potentielle Laichgewässer zunehmend räumlich eingeschränkt und weisen oft ein V-förmiges Profil ohne Pufferzone und temporäre Kleingewässer auf. Als bedeutender Landlebensraum sind extensiv genutzte Wiesen oder Weiden aus unserer Kulturlandschaft fast verschwunden.

Aus aktueller Sicht ist die Einstufung für die Steiermark als „vom Aussterben bedroht“ (CR) gerechtfertigt. Diese Einschätzung basiert auf massiven Arealverlusten in den letzten Jahrzehnten, ausschließlich geringsten Bestandsdichten, einer geringen und weiterhin sinkenden Anzahl an Reproduktionsstätten, einem niedrigen Reproduktionserfolg, der hohen Fragmentierung der Lebensräume sowie der hohen Sensibilität hinsichtlich menschlicher Eingriffe und Bewirtschaftungsmethoden.

## Grasfrosch – *Rana temporaria* (Linnaeus, 1758)

Bis in die 1970er-Jahre wurde der Grasfrosch – gemeinsam mit Wasserfröschen – zum Verzehr der Froschschenkel auch in der Steiermark kulinarisch genutzt, in der Endphase auf illegale Weise. Dieser historische Hintergrund ist auch in Zusammenhang mit der Listung in Anhang V der FFH-RL zu sehen, der schließlich nur eine Entnahme der Natur und eine Nutzung als bewilligungspflichtig vorschreibt. Der Grasfrosch wird jedoch durch die Artenschutzverordnung des Landes Steiermark generell geschützt (Amt der Steiermärkischen Landesregierung 2007).

Der deutsche Name „Grasfrosch“ wird bei Bürgern oft mit der Farbe „grün“ verbunden. Die Art zählt jedoch zu den Braunfröschen, nicht zu den oft grün gefärbten Wasserfröschen (= Grünfrösche). Und auch der deutsche Name des am intensivsten grün gefärbten heimischen Frosches – der Laubfrosch – trägt zur weiteren Irritation bei.

## Beschreibung

Die größte heimische Braunfroschart wird bis zu 9 cm (selten bis 12 cm) groß. Der Grasfrosch besitzt relativ kurze Beine. Bei der sogenannten „Fersenprobe“ erreicht diese nicht die Schnauzenspitze. Diese sollten jedoch nur ausgebildete Personen vornehmen. Wenn man kräftig genug zieht, erreicht jedes Fersengelenk zumindest die Schnauze, wobei das Hüftgelenk ausgerenkt werden kann. Im Vergleich zu anderen Froscharten ist die Schnauze stumpf ausformt. Das Trommelfell erreicht höchstens  $\frac{3}{4}$  des Augendurchmessers. Der Abstand Trommelfell – Auge ist größer als der halbe Durchmesser des Trommelfells (Unterscheidung zum Springfrosch).

Wie alle Braunfrosch-Arten besitzt der Grasfrosch hinter dem Auge einen dunkelbraunen „Zügelfleck“ sowie dunkle Querbänder an den Hinterbeinen. Die Oberseite besitzt einen oliv-, rötlich- oder graubraun gefärbten Grundton. Häufig tritt eine unterschiedlich starke schwarze Fleckung auf. Als wichtiges Unterscheidungsmerkmal weist die gelblichweiße bis hellbraune Bauchseite eine dunkle, oft (rötlich)braune Fleckung oder Marmorierung auf (letzteres vor allem bei Weibchen während der Paarungszeit).

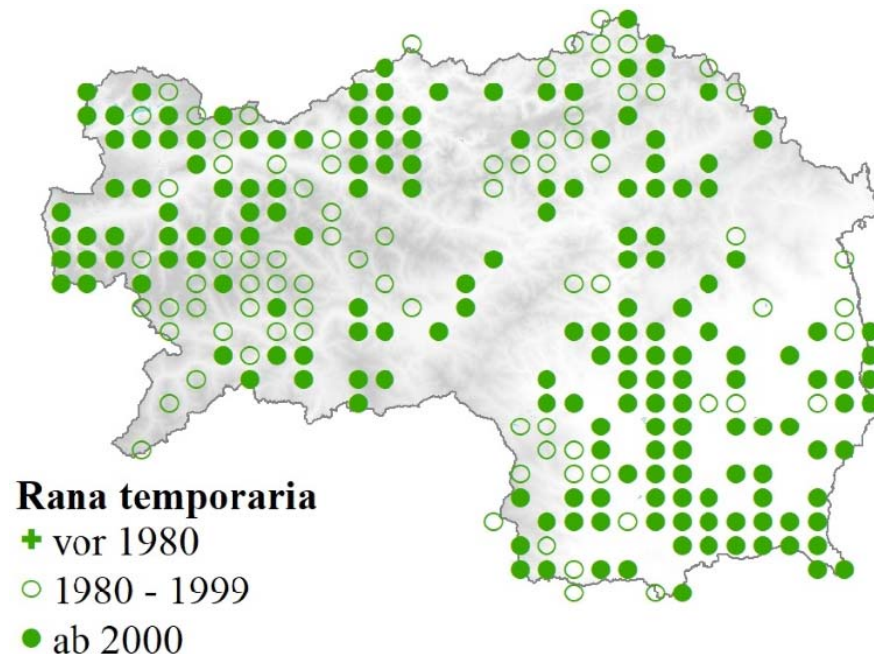
Männchen besitzen zur Fortpflanzungsperiode eine bläulich schimmernde Kehle sowie eine bläulichgraue Färbung der Rückenseite. Dies führt häufig zu Verwechslungen mit dem Moorfrosch, der erheblich intensiver blau gefärbt ist. Zudem fühlt sich die Haut der Männchen in diesem Zeitraum durch Einlagerung von Lympheflüssigkeit „schwabbelig“ an.

Der zu den „Explosivlaichern“ zählende Frosch verpaart sich ebenso wie der Moorfrosch gemeinsam, oft in großen Gruppen an der Wasseroberfläche. Im Gegensatz zur geläufigen Bestimmungsliteratur ist laut Thiesmeier et al. (2017) eine Unterscheidung des Froschlaiches an Hand der Größe und der Schärfe der Abgrenzungslinie des hellen Fleckes an der Ei-Unterseite von Braunfrosch-Arten unsicher und bestenfalls an frisch abgelegtem Laich erkennbar. Kaulquappen lassen sich unter anderem an einer bronzefarbenen Sprenkelung des Körpers und einem erst knapp vor dem oberen Ansatz des Schwanzmuskels ansetzenden und relativ flach ansteigenden oberen Flossensaumes erkennen.

## Verbreitung und Lebensraum

Der Grasfrosch ist in der Steiermark von Tieflagen bis zu einer Seehöhe von etwa 2.500 m nahezu flächendeckend verbreitet. Als „Ubiquist“ besiedelt die Art nahezu alle Arten an Lebensräumen unabhängig von deren Besonnung. Auch werden Laichgewässer aller Art angenommen: Größere Wagenradspuren, temporäre Kleingewässer, Stillwasserzonen kleiner Bäche, Gartenteiche, Seen und sogar intensiv genutzte Fischteiche. Diese Strategie erfolgt unabhängig von einem möglichen Reproduktionserfolg. Laichgewässer mit geringer Erfolgsaussicht besitzen oft den Vorteil, dass eine niedrige Konkurrenz und meist eine geringe Anzahl an Fressfeinden vorhanden sind. Das trifft allerdings nicht auf intensiv betriebene Fischteiche mit hohem Raubfischbesatz zu.

Der Verbreitungsschwerpunkt der Art liegt in Feuchtgebieten, Auwäldern, Nadel- und Mischwäldern sowie in Bergregionen oberhalb der Waldgrenze.



## Bestand, Bestandsentwicklung

Der Grasfrosch besitzt als weit verbreitete und – gemeinsam mit der Erdkröte – häufigste Amphibienart vor allem in Regionen mit hoher Anzahl an Teichen (Murauen, Teichlandschaften der südlichen Weststeiermark sowie in Bergregionen) regional große Bestände. Ein Arealverlust ist nicht bekannt. Es ist jedoch auch bei dieser Art von einem langfristigen Bestandsrückgang durch Intensivierung einer fischereilichen Nutzung sowie der Land- und Forstwirtschaft, dem Einsatz von Pestiziden und einer damit verbundenen rückläufigen Insektendichte, aber auch durch Straßentod auszugehen. Eine Dokumentation der Bestandsentwicklung wäre am besten durch einen Vergleich

der Zählungen an Amphibienwanderstrecken zu beschreiben. Allerdings wird dabei meist nicht zwischen den Braunfrosch-Arten unterschieden. Eine Auswertung der Daten von 37 Wanderstrecken im Bundesland Salzburg zeigte einen Bestandsrückgang von ca. 60 % im Zeitraum 1995 bis 2015 (Kyek et al. 2017).

## Gefährdung und deren Ursachen

Der Grasfrosch wird wie alle anderen Amphibienarten durch Intensivierung von Fischerei-, Land- und Forstwirtschaft sowie einem allgemeinen Strukturverlust der Kulturlandschaft beeinträchtigt. Wie bei allen Amphibienarten spielt auch die Zerschneidung der Lebensräume durch Straßen eine hohe Rolle. In Bergregionen kommt dem Umgang mit Kleingewässern durch Drainagierungen, Ausbau von Forststraßen und Wildwasserverbau eine erhöhte Bedeutung zu. Als euryöke und anpassungsfähige Art ist er jedoch in geringerem Umfang von anthropogenen Einflüssen betroffen wie sonstige Amphibienarten.

Aus aktueller Sicht kann die Einstufung für die Steiermark als „Gefährdung droht“ (NT) bestätigt werden. Diese Einschätzung basiert auf einer nahezu flächendeckenden Verbreitung in der Steiermark, einer sinkenden Anzahl an Reproduktionsstätten, hohen Verlusten durch den Straßenverkehr, der Fragmentierung der Lebensräume in der Kulturlandschaft sowie der Sensibilität hinsichtlich sonstiger menschlicher Eingriffe und Bewirtschaftungsmethoden.

## Laubfrosch – *Hyla arborea* (Linnaeus, 1758)

Der Laubfrosch wird im Volksglauben als „Wettervorhersager“ betrachtet und gerne auf eine Leiter kletternd dargestellt (Foto X). Diese Vorstellung ist darauf zurückzuführen, dass Laubfrosch-Männchen oft bei den ersten Regentropfen, bzw. bei hoher Luftfeuchtigkeit knapp vor eintreffenden Niederschlägen zu rufen beginnen; wodurch sich dessen Wetterprognose auf auch durch Menschen erfassbare Wahrnehmungen reduzieren lässt.

## Beschreibung

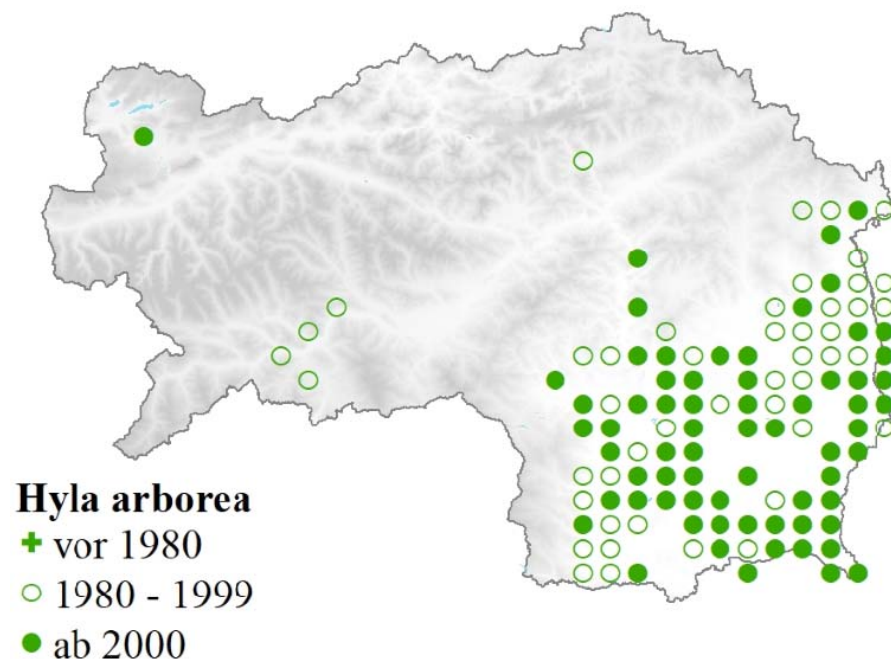
Die kleinste heimische Froschart wird meist nur 4-5 (max. 6) cm groß und ist an der relativ glatten Oberseite überwiegend grasgrün gefärbt. Der Laubfrosch besitzt jedoch die Fähigkeit zu einem Farbwechsel. In Anpassung an die Umgebung können Tiere z. B. am Boden oder in Verstecken auch eine hellbraune bis graue Färbung aufweisen. Sehr selten können auch gefleckte oder blaugüne Individuen beobachtet werden. Vom Nasenloch über das Auge bis zu den Hinterbeinen zieht sich ein markantes dunkelbraunes Band. Die granulierte Bauchseite weist eine weißlich-graue Färbung auf. Die Zehen besitzen rundliche Haftscheiben, wodurch die Art auch an glatten und senkrechten Oberflächen klettern kann. Männchen sind an der (orange)gelben bis gelbbraunen Kehle erkennbar, die als Schallblase in Ruhestellung einen schlaffen und faltigen Eindruck vermittelt (Geiger 1995, Glandt & Kronshage 1994, Grosse 1994). Die unter Wasser abgelegten Laichballen bestehen aus nur bis etwa 50 Eiern und entsprechen der Größe einer Walnuss. Kaulquappen sind durch ihr späteres Auftreten (ca. 1 Monat später als Braunfrösche), die in der Draufsicht seitlich vom Körper abstehenden Augen, hell umrandete Nasenlöcher und einem hohen Schwanzsaum erkennbar.

## Verbreitung und Lebensraum

Der Laubfrosch besitzt in der West- und Oststeiermark eine weite Verbreitung bis zu einer Seehöhe von 800 m NN (selten darüber). Aus der Obersteiermark sind einzelne Vorkommen aus dem oberen Murtal, dem Naturpark Zirbitzkogel – Grebenzen, ein Einzelnachweis bei Aflenz-Kurort und aus dem Salzkammergut bekannt.

Der Laubfrosch bevorzugt gut besonnte und blüten- und gehölzreiche Landlebensräume. Da die Art vor allem auf Stauden und Bäumen (bis über 20 m Höhe!) auf Beutefang geht, ist das Vorhandensein von Hochstauden, Hecken und sonstigen Gehölzen im gewässernahen Bereich von hoher Bedeutung. Als Laichgewässer werden gut besonnte, meist größere und mit gutem Röhricht-Bestand und

Flachwasserzonen ausgestattete Teiche bevorzugt. Der Laubfrosch nimmt durchaus auch gerne Gartenteiche im menschlichen Siedlungsgebiet an, sofern das Umfeld ausreichend naturnah bepflanzt, insektenreich und vertikal gut strukturiert ist.



### Bestand, Bestandsentwicklung

Große Bestände sind vor allem aus Teichlandschaften wie der Helfbrunner Terasse der südlichen Steiermark bekannt. Nicht quantifizierte Rückgänge sind jedenfalls aus den zunehmend verwaldenden und austrocknenden Murauen zu verzeichnen. Die bekannten Vorkommen in der Obersteiermark erweisen sich überwiegend als stark isoliert und individuenarm. Ein Arealverlust ist nicht bekannt.

### Gefährdung und deren Ursachen

Der Laubfrosch ist als thermophile Art in besonders hohem Maße durch Strukturverlust der Kulturlandschaft gefährdet. Zu diesen Strukturen zählen z. B. Hochstaudenfluren oder Hecken. Zudem reduzieren Pestizide die Insektendichte als Nahrungsgrundlage. Hinzu kommen eine Intensivierung der Teichbewirtschaftung bei Reduktion von Röhricht- und Flachwasserzonen sowie Besatz durch Raubfische. Wie bei allen Amphibienarten spielt auch die Zerschneidung der Lebensräume durch Straßen eine hohe Rolle. Allerdings wird die Art durch seine spät einsetzende Wanderaktivität (meist erst im April) durch temporäre Amphibienzäune nur marginal geschützt. In der Obersteiermark verursacht der hohe Isolationsgrad der jeweiligen Vorkommen eine besonders hohe Gefährdung der vorkommenden, meist individuenarmen Teilpopulationen.

Aus aktueller Sicht kann die Einstufung für die Steiermark als „gefährdet“ (VU) bestätigt werden. Diese Einschätzung basiert auf einer weiten Verbreitung in der West- und Oststeiermark, einer sinkenden Anzahl an Reproduktionsstätten, der hohen Fragmentierung der Lebensräume sowie der hohen Sensibilität hinsichtlich menschlicher Eingriffe und Bewirtschaftungsmethoden.

## Balkan-Moorfrosch – *Rana arvalis wolterstorffi* (Fejérváry, 1919)

### Beschreibung

Durch die auffällige, weithin sichtbare hellblaue und nur wenige Tage anhaltende Balzfärbung der Männchen (meist Ende März) genießt der Moorfrosch schon lange die Aufmerksamkeit von Naturbeobachtern. Die Art wird bis ca. 8 cm groß. Wie alle Braunfrosch-Arten besitzt der Moorfrosch hinter dem Auge einen dunkelbraunen „Zügel Fleck“ sowie dunkle Querbänder an den Hinterbeinen.

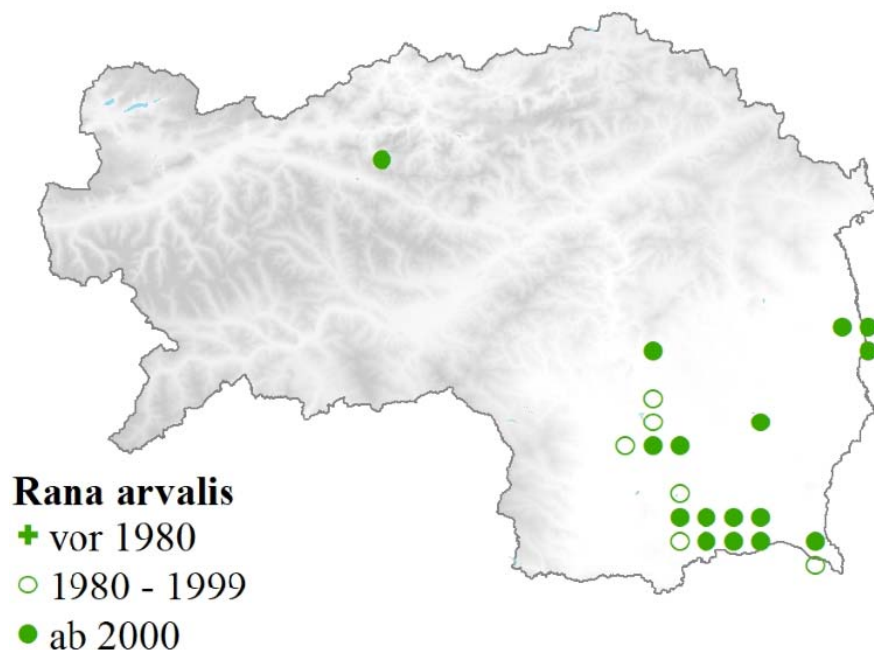
Häufig besitzen Weibchen sowie Männchen in Landtracht am Rücken ein beiges Rückenband. Auffällig ist auch die kontrastreiche Gesichtszeichnung ausgeprägt: Der dunkle Oberlippenstreifen (Mundwinkel – Schnauzenspitze) ist scharf von dem darüber liegenden hellen Streifen getrennt. Ebenfalls ist ein dunkler Augenstreifen vom Auge über das Nasenloch bis zur Schnauzenspitze scharf abgegrenzt. Die Unterseite ist hell und ungefleckt gefärbt. Die Größe des Trommelfells entspricht ca. 2/3 der Augengröße und ist deutlich davon abgesetzt. Der Fersenhöcker ist groß, hart und hoch gewölbt ausgebildet.

Der zu den „Explosivlaichern“ zählende Frosch verpaart sich ebenso wie der Grasfrosch gemeinsam, oft in großen Gruppen an der Wasseroberfläche. Im Gegensatz zur geläufigen Bestimmungsliteratur ist laut Thiesmeier et al. (2017) eine Unterscheidung des Froschlaiches an Hand der Größe und der Schärfe der Abgrenzungslinie des hellen Fleckes an der Ei-Unterseite von Braunfrosch-Arten unsicher und bestenfalls an frisch abgelegtem Laich erkennbar. Frisch abgelegte Eier weisen meist einen großen, aber nicht scharf abgegrenzten hellen Fleck an der Unterseite auf. Kaulquappen lassen sich durch einen erst im hinteren Körperdrittel ansetzenden und im oberen Bereich nur gering schwarz gefleckten Flossensaum erkennen.

### Verbreitung und Lebensraum

Der Lebensraum des Moorfrosches beschränkt sich auf großflächige Feuchtgebiete und Teichlandschaften in warmen Tallagen der Süd- und Oststeiermark. In der Steiermark werden zwei Lebensraumtypen besiedelt: Zum einen große, extensiv bewirtschaftete Fischteiche bzw. Teichkomplexe mit ausgedehnten Röhrichzonen und angrenzenden feuchtgründigen Wäldern, zum anderen Auwälder an Mur, Sulm und Laßnitz.

Die steirischen Hauptvorkommen des Balkan-Moorfrosches konzentrieren sich heutzutage auf drei voneinander isolierte Bereiche: Individuenreiche Vorkommen ließen sich auf der „Helfbrunner Terrasse“ feststellen, eine nördlich der Grenzmur verlaufende, von Leibnitz bis Halbenrain reichende eiszeitliche Hochterrasse mit staunassen Böden, ausgedehnten Mischwäldern und zahlreichen Teichen. Das vermutlich größte steirische Vorkommen ist an den Neudauer Teichen (Lafnitztal) zu beobachten. Hier existiert im Nahebereich auch ein weiteres kleines Vorkommen an zwei Teichen südwestlich von Burgau. Das dritte, einigermaßen individuenreiche Vorkommen befindet sich im Kaiserwald (Wundschuher Teiche) am westlichen Rand des Grazer Beckens. Weitere Vorkommen sind vermutlich bereits erloschen oder beherbergen nur mehr Restbestände mit fehlendem oder geringem Laichgeschehen (Mur-, Sulm- und Laßnitzauen).





## Bestand, Bestandsentwicklung

Im Zuge einer landesweiten Kartierung (Kammel 2009 und 2010) zeigte sich, dass die Verbreitung des Moorfrosches in der Steiermark wesentlich geringer ist als bisher angenommen, bzw. in weiten Bereichen massive Rückgänge aufweist. Der „Arealverlust“ ist aber auch auf die häufige Verwechslung mit dem Grasfrosch zurückzuführen, dessen Männchen in der Laichzeit ebenfalls eine bläuliche Färbung annehmen. Ältere Fundmeldungen aus dem Raabtal basieren vermutlich auf Verwechslungen.

Bislang unbemerkt verschwindet die Art aus allen Auwaldbereichen der Steiermark, wo nur mehr an kleinen Restflächen einzelne Tiere gefunden werden können. Ein möglicherweise letztes aktuelles, aber sehr geringes Laichgeschehen konnte in den Kūhauen südlich von Leibnitz beobachtet werden (Reproduktionsnachweis 2018: 10 Laichballen). Das bekannte Vorkommen im „Attemsmoor“ (Marktgemeinde Straß i. S.) ist offensichtlich weitgehend erloschen.

Ursprünglich kam die Art in den Murauen nordwärts bis in das Grazer Stadtgebiet (Puntigam) vor. Hier wurden die ersten Bestandsrückgänge durch Reisinger (1972) dokumentiert, der sie im Grazer Raum „mit der Ausbreitung des Siedlungsraumes und dem Verschwinden der dortigen Altwässer als selten geworden“ bezeichnet. Der Letztfund wurde gemäß HFDÖ von Zimmermann & Kammel (1994) aus den südlich angrenzenden Rudersdorfer Auen beschrieben.

Allerdings existieren auch aktuell einige individuenstarke und offensichtlich stabile Subpopulationen an Teichen der Helfbrunner Terrasse und im Lafnitztal. An den Rabenhofteichen (St. Veit i. d. S.) wurden 2018 an der betreuten Amphibienwanderstrecke nahezu 5.000 Moorfrösche über die Straße getragen; wobei etliche Individuen ohne Straßenquerung zu den Teichen gelangen können. Der Bestand an den Neudauer Teichen dürfte diese Zahl aber noch übersteigen.

Ein Fortpflanzungsgeschehen ist in der Steiermark derzeit an nur mehr etwa 20 Gewässern bei abnehmender Tendenz zu beobachten (Kammel 2009 und 2010).

## Gefährdung und deren Ursachen

Durch sinkenden Grundwasserspiegel, einem zunehmenden Hochwaldcharakter, Verlandung und zunehmender Beschattung potentieller Laichgewässer existieren in den Mur-, Sulm- und Lafnitzauen kaum mehr geeignete Laichgewässer. Dies wurde auch durch einzelne Bauvorhaben noch verstärkt: Seit dem Bau der 380 KV-Leitung kam es durch veränderte Umweltbedingungen (Schlägerungen, Austrocknung von Aubereichen) seit 2013 zu keinem Fortpflanzungsgeschehen in den Kalsdorfer Auen.

Ein möglicher, wissenschaftlich nicht bewiesener Faktor mag auch in einem Konkurrenzverhältnis zu dem ökologisch sehr anpassungsfähigen und genetisch nahestehenden Grasfrosch (*Rana temporaria*) bestehen. Auffallend ist jedenfalls, dass an Gewässern mit hohem Vorkommen des Moorfrosches nur geringe Bestände des Grasfrosches zu beobachten sind; und an Gewässern in Auwaldbereichen, an denen in früheren Jahrzehnten Moorfrösche dokumentiert wurden, ein hohes Laichgeschehen des Grasfrosches stattfindet.

Somit kommt die Art in der Steiermark aktuell meist nur mehr an extensiv bewirtschafteten Fischteichen vor. Hier reproduzieren mehr als 95 % des steirischen Artbestandes. Ihr Schicksal liegt jedoch in der Hand von nur drei fischereiwirtschaftlich aktiven Betrieben. Da sich die bisherige Bewirtschaftungsweise (extensiv betriebene Karpfenzucht) kaum mehr lohnt, liegt die Gefährdung an diesen Standorten in einer Intensivierung der Bewirtschaftung, vor allem durch in einer im Trend befindlichen Schaffung von Sportfischereizentren.

Hinzu kommt eine Beeinträchtigung durch Foto- und Filmtourismus an den beiden größten steirischen Vorkommen (Neudauer Teiche, Rabenhofteiche). Noch vor wenigen Jahren trampelten dutzende Fotografen und Filmer vor allem in Rabenhof mitten durch das Laichgeschehen des Moorfrosches. Dabei sind Moorfrösche bei der Balz sehr schüchtern. Sie tauchen ab, selbst wenn menschliche Beobachter noch mehr als 10 m entfernt sind. Und sie haben zur Fortpflanzung nur wenige Tage Zeit,

eingeschränkt auf die warmen Stunden im Tagesverlauf. Dies konnte in den letzten Jahren durch Zusammenarbeit der Eigentümer, Behörden und weiteren Aufsichtsorganen verhindert werden.

Aus aktueller Sicht kann die Einstufung für die Steiermark als „stark gefährdet“ (EN) bestätigt werden. Diese Einschätzung basiert auf dem erheblichen Arealverlust in den letzten Jahrzehnten, einer geringen und weiterhin sinkenden Anzahl an Reproduktionsstätten, der hohen Fragmentierung der Lebensräume sowie der hohen Sensibilität hinsichtlich menschlicher Eingriffe und Bewirtschaftungsmethoden.

## Springfrosch – *Rana dalmatina* (Bonaparte, 1840)

Der deutsche Name „Springfrosch“ beruht auf dessen hohem Sprungvermögen. Die langbeinige Art ist in der Lage, bis über 1,5 m weit zu springen.

### Beschreibung

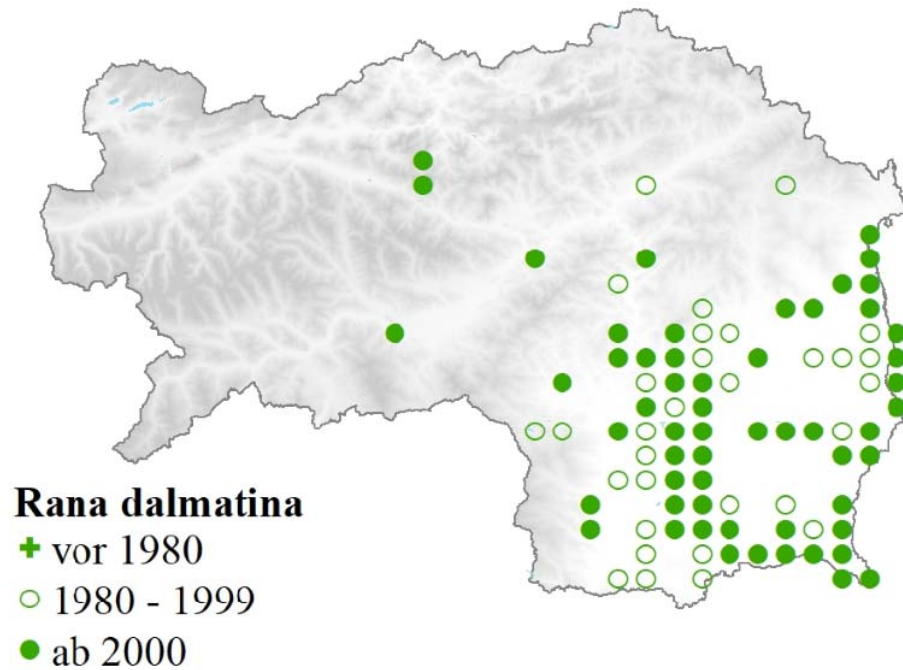
Die Art wird meist bis 7,5 cm (selten bis 9 cm) groß, ist grazil gebaut und besitzt auffallend lange Hinterbeine. Bei der sogenannten „Fersenprobe“ reicht das Fersengelenk deutlich über die Schnauzenspitze. Diese sollten jedoch nur ausgebildete Personen vornehmen. Wenn man kräftig genug zieht, erreicht jedes Fersengelenk zumindest die Schnauze, wobei das Hüftgelenk ausgereckt werden kann. Die Schnauze ist lang und gespitzt ausgeformt. Das Trommelfell ist etwa so groß wie das Auge, wobei der Abstand Trommelfell – Auge deutlich kleiner als der halbe Durchmesser des Trommelfells ausfällt.

Wie alle Braunfrosch-Arten besitzt der Grasfrosch hinter dem Auge einen dunkelbraunen „Zügelfleck“ sowie dunkle Querbänder an den Hinterbeinen. Die Oberseite besitzt einen oliv-, rötlich- oder graubraun gefärbten Grundton. Die Flanken weisen oft keine oder nur kleine und verwaschene Flecken auf. Als wichtiges Unterscheidungsmerkmal treten auf der hellen gelblichweißen bis rötlichen Bauchseite kaum dunkle Flecken auf. Die Kehle ist jedoch oft mit kleinen Flecken auf besetzt. Die dunkle Oberlippenlinie ist nur diffus vom darüber liegenden hellen Streifen abgegrenzt und erreicht die Schnauzenspitze. Männchen besitzen zur Fortpflanzungsperiode keine bläuliche Färbung. Im Gegensatz zu anderen Braunfroscharten sind die Brunftschielen an den Fingern weißlich bis hellgrau gefärbt.

Der Laich wird einzeln und unter Wasser an vertikalen Vegetationsstrukturen angeheftet oder gelegentlich auch am Gewässergrund abgelegt. Im Gegensatz zur geläufigen Bestimmungsliteratur ist laut Thiesmeier et al. (2017) eine Unterscheidung des Froschlaiches an Hand der Größe und der Schärfe der Abgrenzungslinie des hellen Fleckes an der Ei-Unterseite von Braunfrosch-Arten unsicher und bestenfalls an frisch abgelegtem Laich erkennbar. Beim Springfrosch besitzt dieser helle Fleck einen kleineren Durchmesser als beim Moorfrosch und ist scharf von der dunklen Färbung abgegrenzt. Kaulquappen lassen sich unter anderem an einer intensiven schwarzen Fleckung des oberen Flossensaumes (häufig an der oberen Schwanzkante) und an einem steiler ansteigenden, im mittleren Drittel des Rumpfes beginnenden Schwanzmuskel erkennen.

### Verbreitung und Lebensraum

Der Springfrosch ist in der West- und Oststeiermark von Tieflagen bis zu einer Seehöhe von etwa 700 m (sehr selten bis ca. 1.000 m NN) verbreitet. Aus dem mittleren Murtal (Graz – Bruck/Mur) sowie dem Mürztal existieren nur Einzelmeldungen überwiegend älteren Datums. Sein Landlebensraum ist stark an Laub- und Mischwälder gebunden. In der Nähe von Waldbeständen werden durchaus auch menschliche Siedlungsgebiete als Lebensraum angenommen. Als Laichgewässer dienen permanente Kleingewässer, Teiche und Seen mit ausreichender Wasservegetation und vertikalen Strukturen zur Laichablage, bevorzugt in (teil)besonnter Lage. Die Art reagiert besonders empfindlich auf die Präsenz eines Fischbestandes (Kammell unpubl., Lippuner 2014).



### Bestand, Bestandsentwicklung

*Rana dalmatina* besitzt in tiefen Lagen zwar eine weite Verbreitung, kommt aber oft nur in geringen Bestandsdichten vor. Größere Bestände dürften in den Murauen südlich von Graz, dem Glinzer Bergland und in der Teichlandschaft der Helfbrunner Terrasse existieren. Dabei kommt die erhöhte Empfindlichkeit der Art hinsichtlich eines Fischbesatzes zu tragen. Es existiert keine konkrete Datengrundlage zu Populationsgrößen und –trends in der Steiermark. Eine Dokumentation der Bestandsentwicklung wäre am besten durch einen Vergleich der Zählungen an Amphibienwanderstrecken zu beschreiben. Allerdings wird dabei meist nicht zwischen den Braunfrosch-Arten unterschieden.

### Gefährdung und deren Ursachen

Der Springfrosch wird wie alle anderen Amphibienarten durch Intensivierung von Fischerei-, Land- und Forstwirtschaft sowie einem allgemeinen Strukturverlust der Kulturlandschaft beeinträchtigt. Wie bei allen Amphibienarten spielt auch die Zerschneidung der Lebensräume vor allem durch Straßen eine hohe Rolle. Bei dieser Art kommt einem Fischbesatz als negativer Einflussfaktor eine besonders hohe Bedeutung zu. Als waldaffine Art erfolgen Beeinträchtigungen in hohem Maße auch seitens der Forstwirtschaft durch Anlage von Fichten-Monokulturen in tiefen Lagen, Drainagierungsmaßnahmen und Ausbau von Forststraßen.

Aus aktueller Sicht erscheint die Einstufung für die Steiermark als „gefährdet“ (VU) gerechtfertigt. Diese Einschätzung basiert auf einer weiten Verbreitung in der Ost- und Weststeiermark, geringen Randvorkommen in inneralpinen Tallandschaften, einer Abnahme geeigneter Reproduktionsstätten, hohen Verlusten durch den Straßenverkehr, dem Verbreitungsschwerpunkt in tiefen und anthropogen stark beeinflussten Lagen, dem Rückgang von Jahresniederschlagssummen im Rahmen des stattfindenden Klimawandels, einhergehend mit einem Rückgang von Laichgewässern mit höherem Wasserstand, der Intensivierung fischereiwirtschaftlicher Nutzung geeigneter Reproduktionsstätten bei hoher Sensibilität hinsichtlich eines Fischbesatzes, einer Intensivierung der Forstwirtschaft und der Fragmentierung der Lebensräume in der Kulturlandschaft.

## Wasserfrösche – *Pelophylax* spp.

- Teichfrosch – *Pelophylax esculentus* (Linnaeus, 1758)
- Kleiner Wasserfrosch – *Pelophylax lessonae* (Camerano, 1882)
- Seefrosch – *Pelophylax ridibundus* (Pallas, 1771)

Die beiden in Mitteleuropa vorkommenden Arten *P. esculentus* und *P. lessonae* wurden als drei der auch als Grünfrösche bezeichneten Wasserfroscharten beschrieben. Dabei stellt der Teichfrosch, *P. esculentus* keine eigene biologische Art dar. Er entstand durch Hybridisierung von Seefrosch und Kleinem Wasserfrosch. Da bei der Bastardierung Populationen nicht nur mit diploidem, sondern auch triploidem Chromosomensatz vorkommen, kann der äußerlich intermediär erscheinende Bastard „Teichfrosch“ auch ohne Auftreten eines der beiden Elternarten vitale Populationen bilden. Ein derartiger Artenkomplex wird als „Klepton“ (abgeleitet vom griechischen Wort „klepto“ für das „Stehlen“ eines Chromosomensatzes einer Elternart) bezeichnet. Vor allem im Mittelmeerraum gibt es noch weitere bastardierende Wasserfroscharten. Die Erforschung dieses Artenkomplexes und seiner genetischen Mechanismen ist längst noch nicht abgeschlossen (Günther 1990, Tunner 2001).

Bis in die 1970er-Jahre wurden Wasserfrösche – gemeinsam mit dem Grasfrosch – zum Verzehr der Froschschenkel auch in der Steiermark kulinarisch genutzt, in der Endphase auf illegale Weise. Als weitere deutsche Namen tauchen in der Literatur auch Ess-Frosch und Essbarer Frosch auf. Nach deren Unterschutzstellung verlagerte sich die Naturausbeutung auf Südostasien. Jährlich werden etwa 200 Millionen Froschschenkel unter massiven ökologischen Auswirkungen in den Ursprungsländern von der EU importiert (Hauptabnehmer: Frankreich). Doch auch hier „wandert“ der Markt nach Schutzmaßnahmen einfach „weiter“. Ursprünglich stammten die Hauptimporte aus Indien, bis dies im Rahmen des Washingtoner Artenschutzabkommen 1985 für die beiden am meisten gehandelten Arten gestoppt wurde; worauf sich die Ausbeutung auf Bangla Desh verlagerte: bis zu nationalen Exportbeschränkungen im Jahr 1989. Aber es gibt ja noch einige weitere südostasiatische Staaten als mögliche Bezugsquelle. 1992 scheiterte ein Versuch auf Initiative Deutschlands, den Handel mit 16 weiteren südostasiatischen Arten zu regulieren. Die Auswirkung auf die Umwelt ist vielfältig. Ein hoher Anteil exportierter Exemplare stammt aus Reisfeldern. So musste durch massive Reduktion der Froschpopulationen zum Beispiel der Einsatz von Insektiziden vervielfacht werden (Altherr et al. 2011).

### Beschreibung

Im Unterschied zu Braunfröschen besitzen Wasserfrösche oft eine grüne Grundfärbung der Oberseite. Diese kann aber fast gänzlich auch oliv- bis graubraun ausfallen. Auffallend ist jedoch ein (gelb)grüner, meist markant ausgeprägter Strich auf der Rückenmittellinie, der sich von der Schnauzenspitze bis zum Rückenende erstreckt. Die Oberseite ist zudem meist dunkel gefleckt. Des Weiteren fehlt der „Zügelfleck“, eine dunkelbraune maskenartige Zeichnung hinter dem Auge. Die Hinterbeine sind nicht dunkel gebändert, ihre dunklen Zeichnungsmuster sind in einzelne Flecken aufgelöst. Auffallend ist ebenfalls die nahe Stellung der Augen zueinander. Von oben betrachtet befinden sie sich innerhalb des Körperumrisses. Die Schwimmhäute der Füße erreichen die Zehenspitze.

Die einzelnen Wasserfroscharten unterscheiden sich durch ihre Größe (Seefrosch: bis 14 cm KRL, Kleiner Wasserfrosch: selten bis 8 cm; Weibchen werden größer als Männchen) und ihren Ruf (Paarungsruf des Seefrosches: ein markantes „Keckern“). Zudem besitzt der Seefrosch dunkelgraue (nicht weiße) paarige Schallblasen. Die Männchen von *P. lessonae* weisen zur Paarungszeit vor allem im vorderen Körperbereich eine auffallend grünlich- bis zitronengelbe Färbung sowie eine orange-gelbe und braun-graue Marmorierung an der Innenseite der Oberschenkel auf.

Ein gutes Unterscheidungsmerkmal besteht zudem im Fersenhöcker an der Basis der 1. Zehe des Hinterfußes: Dieser ist bei *P. lessonae* halbkreisförmig, hoch gewölbt und hart ausgeprägt, während er bei *P. ridibundus* flach und langgestreckt (nahezu  $\frac{1}{4}$  der Zehenlänge) ausgebildet ist.

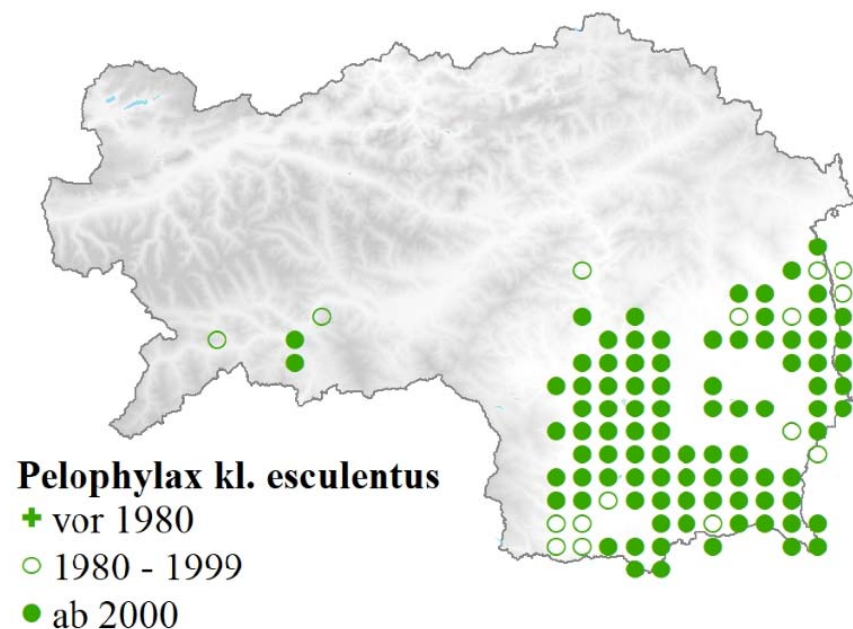
Die Merkmale von *P. kl. esculentus* sind intermediär ausgeprägt und tendieren je nach Bastardtypus zu einem der beiden Elternarten.

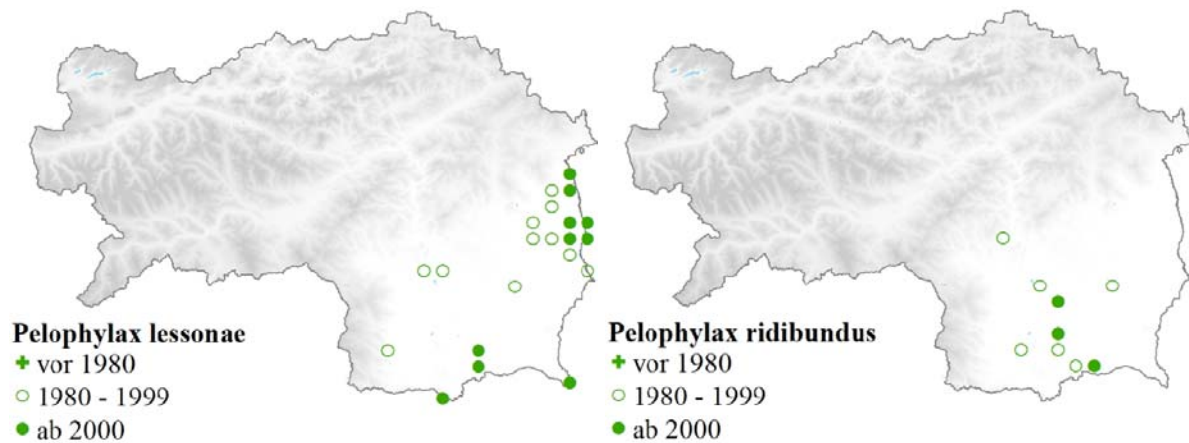
Die Daumenschwielen der Männchen sind hellgrau gefärbt. Das Laichgeschehen findet in der Steiermark erst ab Ende April statt. Die Eier besitzen eine braune (nicht schwarze) Grundfärbung und werden vor allem am Gewässergrund in Flachwasserzonen abgelegt. Die Kaulquappen erreichen beim Seefrosch eine Länge von 7 (selten bis 10) cm. Sie sind von Braunfröschen allein durch ihr späteres Auftreten unterscheidbar.

### Verbreitung und Lebensraum

Wasserfrösche besitzen in der West- und Oststeiermark bis ca. 800 m Seehöhe eine weite Verbreitung. Zu Vorkommen in inneralpinen Tallandschaften existieren derzeit nur vereinzelte und ältere Fundmeldungen (vor 2000). Diese stammen aus dem Mur-, Mürz- und Ennstal sowie Einzelfunde nahe der Kärntner und der Niederösterreichischen Landesgrenze. Überwiegend handelt es sich in der Steiermark um Mischpopulationen von *P. esculentus* – *P. lessonae*. In der südlichen und südöstlichen Steiermark treten vermehrt auch Mischpopulationen von *P. esculentus* – *ridibundus* auf (Tunner 2001). Ob es in der Steiermark auch reine Bestände der Elternarten *P. ridibundus* und *R. lessonae* gibt, ist unklar. Zum Seefrosch existieren Meldungen aus dem Unteren Murtal und der Südoststeiermark. Der Kleine Wasserfrosch wurde aus tieferen Lagen der Weststeiermark sowie dem Feistritz- und Lafnitztal gemeldet. Zu dieser ökologisch anspruchsvolleren Art wurden seit 2000 nur drei Fundorte dokumentiert, an denen mittlerweile aber auch *P. esculentus* festgestellt wurde.

Mischpopulationen der Wasserfrösche besitzen keine besonderen Ansprüche an ihre Laichgewässer. Es werden Kleinstgewässer, Wagenradspuren, Teiche und Seen aller Art, aber auch langsam fließende Bäche besiedelt. Als ökologisch anspruchsvoller stellt sich jedoch der Kleine Teichfrosch (*P. lessonae*) dar. Funde wurden überwiegend in Auwäldern und größeren Feuchtgebieten unterhalb von 600 m Seehöhe getätigt.





## Bestand, Bestandsentwicklung

Wasserfrösche besitzen als weit verbreitete und euryöke Amphibienart an zahlreichen Gewässern der West- und Oststeiermark durchaus auch hohe Bestandsdichten. Ein Arealverlust ist nicht bekannt. Es ist jedoch selbst bei dieser Art von einem langfristigen Bestandsrückgang durch Verlust von Laichgewässern, Intensivierung einer fischereilichen Nutzung, dem Einsatz von Pestiziden und einer damit verbundenen rückläufigen Insektendichte, aber auch durch Straßentod auszugehen.

## Gefährdung und deren Ursachen

Wasserfrösche werden wie alle anderen Amphibienarten durch Intensivierung von Fischerei-, Land- und Forstwirtschaft sowie einem allgemeinen Strukturverlust der Kulturlandschaft beeinträchtigt. Wie bei allen Amphibienarten spielt die Zerschneidung der Lebensräume durch Straßen eine hohe Rolle. Als anpassungsfähige Arten sind Seefrosch und Teichfrosch in geringerem Umfang von anthropogenen Einflüssen betroffen wie die meisten Amphibienarten. Dabei ist jedoch zu berücksichtigen, dass ihre Verbreitungsschwerpunkte in stark anthropogen beeinflussten tieferen Lagen liegen.

Einen Sonderfall stellt der Kleine Wasserfrosch dar. Seine Verbreitung ist im Vergleich zum Wasserfrosch erheblich eingeschränkt und die Vorkommen meist auf großflächigere Feuchtgebiete beschränkt. Dabei ergibt sich die ungeklärte Frage seiner höher eingestuften Schutzwürdigkeit. Bezieht sich diese auf reine und vermutlich selten auftretende Artbestände ohne Bastardierung oder auch auf sehr häufige Mischbestände mit dem Wasserfrosch?

In Ermangelung ausreichender Wissensgrundlagen zur Bestandssituation der jeweiligen Wasserfrosch-Arten der beiden Elternarten – im Besonderen von *P. lessonae* – sowie einer fehlenden Beurteilung von Mischpopulationen kann zur Zeit keine Gefährdungsbeurteilung für die Steiermark vorgenommen werden. Unklar ist zudem, ob (und wenn ja, in welchem Ausmaß) auch in der Steiermark bereits allochthone Wasserfroscharten aus dem Mittelmeerraum eingeschleppt worden sind.

## Gelbbauchunke – *Bombina variegata* (Linnaeus, 1758)

Inkl. Bastardunke – *Bombina bombina* x *variegata*

In den Tieflagen der Oststeiermark, des Murtales südlich von Graz sowie angrenzender Bereiche kommen verbreitet bastardierende Bestände zwischen Gelbbauchunke und Rotbauchunke vor. Dabei existieren keine „Bastardtypen“ wie bei manch anderen Arten (z. B. Wasserfröschen), sondern ein nicht abgrenzbarer Gradient von Nordwest Richtung Südost.

Die Lebensräume dieser „Bastardunke“ entsprechen jenen der Gelbbauchunke. Leider trifft eine Zuordnung zu Arten oder Bastarden nach der Bauchfleckung (gelb + rot = orange?) nicht zu. Die Unterscheidung der Arten und der Bastarde basiert auf anderen Merkmalen.

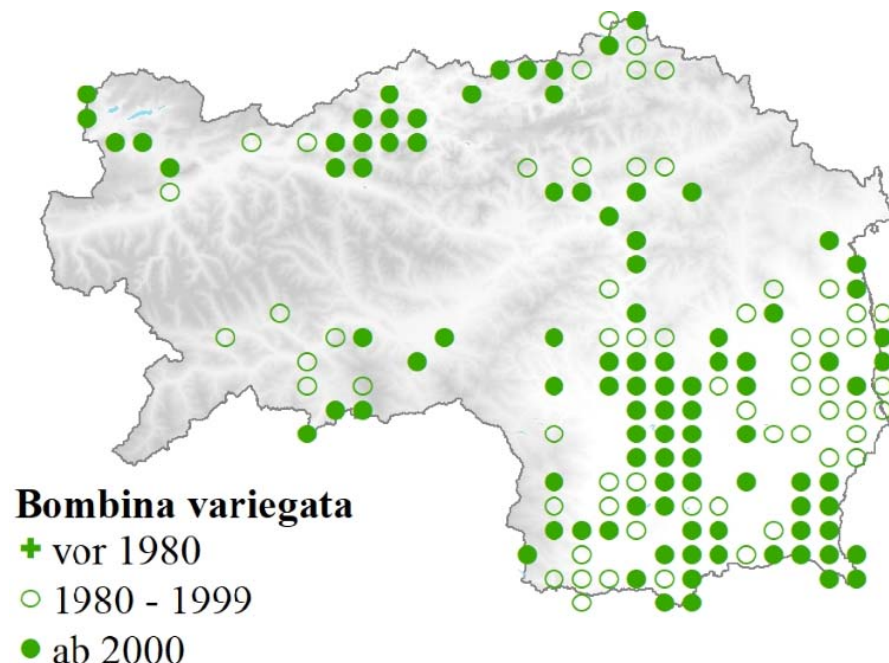
## Beschreibung

Die kleinwüchsige und oberseits graubraun gefärbte Art (unter 6 cm Körperlänge, meist kleiner) besitzt eine herzförmige Pupille und oberseits zahlreiche kleine Warzen mit schwarzer Spitze. Die Bauchseite ist (orange)gelb auf dunkelgrauem Hintergrund gezeichnet. Diese Fleckung ist bei der Gelbbauchunke weiter ausgedehnt (z. B. Fleckung am Bauch mit jener der Oberarme und –schenkel verbunden) als bei Bastardunken. Je nach genetischem Einfluss ist bei letzterer diese zunehmend reduziert und in kleinere Flecken fragmentiert. Auch die Grundfärbung der Bauchhaut ähnelt bei Bastarden zunehmend jener der Rotbauchunke.

Männchen weisen zur Paarungszeit kleine (braun)schwarze Brunftschwielen an Fingern, Zehen und Innenseite der Unterarme auf und besitzen kräftigere Oberarme als Weibchen. Die Laichballen bestehen meist aus nur 10 bis 20 Eiern (selten über 100), da ein einzelnes Weibchen bis zu 13-mal im Jahr (von April bis Mitte August) ablaicht – in Anpassung an die oft austrocknenden Kleingewässer. Metamorphlinge sind durch die ventrale Gelbfleckung zumindest der Extremitäten leicht zu erkennen.

## Verbreitung und Lebensraum

Gelbbauchunken weisen in der Steiermark eine weite Verbreitung bis in Mittelgebirgslagen auf (meist bis 1.700 m NN; österreichischer Höhenrekord: 1.900 m NN, Kärnten) und kommen bevorzugt in Wäldern, Feuchtwiesen aber auch in Abbaugeländen vor. Als Laichgewässer werden Wagenradspuren, Straßengräben und vegetationsarme Kleingewässer angenommen. Neu geschaffene Gartenteiche werden oft rasch besiedelt, aber meist nach wenigen Jahren auf Grund von Konkurrenzdruck und zunehmender Vegetation gemieden. Ihre ursprünglichen Laichgewässer – temporäre Quellaustritte, Wildsuhlen, Überschwemmungstümpel – sind aus weiten Teilen ihres Vorkommensgebietes verschwunden (Gollmann & Gollmann 2012).



## Bestand, Bestandsentwicklung

Zu tatsächlichen Bestandsdichten der Steiermark existieren nur wenige Wissensgrundlagen. Besonders hohe Bestände sind im Salzkammergut zu verzeichnen. Mäßig hohe Bestände sind in feuchtgründigen Waldgebieten (Gleiner Bergland, Murauen, Helfbrunner Terrasse) vorhanden. Die Art kann sich regional offensichtlich auch bei erstaunlich geringen Bestandsdichten halten. Im Rahmen einer Diplomarbeit (Baumgartner 2017) wurde die Population des 113 km<sup>2</sup> großen Nationalparks auf  $59 \pm 4$  Individuen geschätzt, jene am westlichen Gesäuseeingang auf  $120 \pm 60$  Tiere.

Deutliche Bestandsrückgänge sind in den Murauen vor allem des Grazer Feldes durch zunehmende Austrocknung der Auwälder und Verlandung von Auengewässern zu verzeichnen. Zudem wurde im Zuge der Errichtung der 380 kV-Hochspannungsleitung sämtliche Forst- und Rückewege der Kalsdorfer und Großsulzer Auen massiv beschottert und ehemalige Stillgewässer im Zuge der Kraftwerksbauten Kalsdorf und Gössendorf mit Wasser bei hoher Durchströmung dotiert. Durch die im östlichen Bereich der Oststeiermark seit Mitte des 20. Jahrhunderts kontinuierlich rückläufigen Jahresniederschläge ist auch hier von einem abnehmenden Fortpflanzungserfolg auszugehen.

## Gefährdung und deren Ursachen

Da ein erheblicher Teil der ursprünglichen Lebensräume – Überschwemmungsgebiete in Tallandschaften – bereits in den letzten beiden Jahrhunderten verloren ging, kommt dem Umgang mit ihren Sekundärlebensräumen eine hohe Bedeutung zu. Im Zuge des forstlichen Wegebaues werden zunehmend Forst- und Rückewege befestigt, beschottert und zudem oft auch drainagiert. Somit gehen wasserhaltende Fahrspuren verloren. Auch eine Drainagierung von Grünland, die Begradigung oder Verrohrung von Bächen und wegbegleitenden Gräben tragen erheblich zum Verlust von Reproduktionsstätten bei. In Abbaugeländen gehen entstandene Kleingewässer meist durch Rekultivierungsmaßnahmen wieder verloren.

Hinzu kommt der Verlust des Struktureichtums der Kulturlandschaft und der Intensivierung der landwirtschaftlichen Nutzung, woraus oft ein vollständiger Lebensraumverlust resultiert. Der Einsatz von Herbiziden und Totalinsektiziden verursacht Insektenarmut (Nahrungsmangel) und kann auch direkt letal wirken. Auch der längst eingesetzte Klimawandel führt in Regionen mit abnehmenden Niederschlagssummen zu Bestandsrückgängen.

Aus aktueller Sicht kann die Einstufung für die Gelbbauchunke sowie der bastardierenden Bestände in der Steiermark als „gefährdet“ (VU) bestätigt werden. Diese Einschätzung basiert auf meist geringen Bestandsdichten, einer sinkenden Anzahl an Reproduktionsstätten, der hohen Fragmentierung der Lebensräume sowie der hohen Sensibilität hinsichtlich menschlicher Eingriffe und Bewirtschaftungsmethoden.

## Rotbauchunke – *Bombina bombina* (Linnaeus, 1761)

Derzeit sind keine Vorkommen reinrassiger Rotbauchunken in der Steiermark bekannt. Diese sind im äußersten Südosten der Steiermark (Fürstenfeld bis Bad Radkersburg) aber nicht gänzlich auszuschließen. Die nächsten Vorkommen liegen im Südburgenland nur wenige Kilometer von der steirischen Landesgrenze entfernt. Aus der Steiermark existiert nur ein Nachweis bei Fürstenfeld, bei dem die Allele von *B. bombina* gegenüber *B. variegata* überwogen (Mayer 2001).

Die Art unterscheidet sich von der Gelbbauchunke durch einen geringen orangen bis roten Färbungsanteil der Bauchseite, wobei diese Flecken klein und voneinander isoliert ausgebildet sind. Zudem ist die Bauchhaut schwarz gefärbt und weist eine weiße Punktierung auf. Die Finger- und Zehenspitzen sind dunkelgrau bis schwarz gefärbt (*B. variegata*: gelb). Auch die höckerigen Warzen des Rückens sind fühlbar kaum stachelig ausgeprägt.

Die Beschaffung der Laichgewässer unterscheidet sich erheblich von jenen der Geschwisterart. Es werden größere, flache, vegetationsreiche und gut besonnte stehende Gewässer mit permanenter Wasserführung bevorzugt.

## Literatur

- Altherr, S., Goyenechea, A., Schubert, D. (2011): Canapés to extinction— the international trade in frogs' legs and its ecological impact. A report by Pro Wildlife, Defenders of Wildlife and Animal Welfare Institute (eds.), Munich (Germany), Washington, D.C. (USA): 33 S.
- Amt der Steiermärkischen Landesregierung (2007): Verordnung der Steiermärkischen Landesregierung vom 14. Mai 2007 über den Schutz von wild wachsenden Pflanzen, von Natur aus wild lebenden Tieren einschließlich Vögel (Artenschutzverordnung). LGBl. Nr. 40/2007
- Baumgartner, M. (2017): Ein Leben zwischen wildem Wasser und steilem Fels. Populationsökologische Untersuchung an der Gelbbauchunke (*Bombina variegata*) im Nationalpark Gesäuse. Diplomarbeit, Universität Wien: 185 S.
- Bucci-Innocenti, S., Ragghiatti, M. & Mancino, G. (1983): Investigations of karyology and hybrids in *Triturus boscai* and *T. vittatus*, with a reinterpretation of the species groups within *Triturus* (CAUDATA: Salamandridae). *Copeia*, 1983: 662-672.



- FACHBACH, G. (1969): Zur Evolution der Embryonal- bzw. Larvenentwicklung bei Salamandra. - Zeitschrift für Zoologische Systematik und Evolutionsforschung, Hamburg, 7(2): 128-145.
- Geiger, A. (Hrsg., 1995): Der Laubfrosch (*Hyla arborea* L.). Ökologie und Schutzmaßnahmen. Mertensiella 6, Bonn: 196 S.
- Glandt, D. & Kronshage, A. (Hrsg., 1994): Der Europäische Laubfrosch (*Hyla arborea*). Biologie – Schutzmaßnahmen – Effizienzkontrollen. und Schutzmaßnahmen. Supplement 5 der Z. f. Feldherpetologie. Laurenti Verlag, Bielefeld: 192 S.
- Gollmann, B. & Gollmann, G. (2012): Die Gelbbauchunke. Von der Suhle zur Radspur. Beiheft der Z. f. Feldherpetologie 4. 2. überarbeitete Auflage, Laurenti Verlag, Wiesbaden: 176 S.
- Grosse, W.-R. (1994): Der Laubfrosch (*Hyla arborea*). Neue Brehm-Bücherei, Bd. 615, Westarp Wissenschaften, Magdeburg: 211 S.
- Günther, R. (1990): Die Wasserfrösche Europas (Anura – Froschlurche). Die Neue Brehmbücherei (600). A. Ziemsen Verlag, Wittenberg Lutherstadt: 288 S.
- Haidacher, S. & Paill, W. (1990) – Die Knoblauchkröte, *Pelobates f. fuscus* (Laurenti, 1768) (Anura: Pelobatidae), in der Steiermark (Österreich). Eine Verbreitungs- und Lebensraumstudie. Herpetozoa 3 (1/2): 3 – 11.
- Hummel, D. (2001): Amphibienschutz durch Geschwindigkeitsbeschränkung – Eine aerodynamische Studie. Natur und Landschaft 76: 530-533.
- Kammel, W. & Trampusch, R. F. (1996) – Artenschutzprogramm Wechselkröte. Verbreitung, Laichplatzansprüche, Gefährdung und Schutz der Wechselkröte (*Bufo viridis* Laurenti, 1768) in der Steiermark. Studie des Wissenschaftsladen Graz im Auftrag der Stmk. Landesregierung, RA 6 (Naturschutz); 123 S.
- Kammel, W. (2008) – Monitoring der Wechselkröte (*Bufo viridis* Laurenti, 1768) im südoststeirischen Hügelland. Projektbericht im Auftrag des Vereins Lebende Erde im Vulkanland; Verein zum Schutz der Blauracken im Natura 2000 Gebiet; 6 S. + 2 Anh.
- Kammel, W. (2009): Bestandserhebung des Balkan-Moorfroschs, *Rana arvalis wolterstorffi* (Fejérváry, 1919) in der Steiermark. Im Auftrag der Steiermärkischen Landesregierung; 17 S.
- Kammel, W. (2010): Ergänzende Bestandserhebung des Balkan-Moorfroschs, *Rana arvalis wolterstorffi* (Fejérváry, 1919) in der Steiermark. Im Auftrag der Steiermärkischen Landesregierung; 24 S.
- Kammel, W. (2012) – Artenschutzprojekt Knoblauchkröte, *Pelobates fuscus fuscus* (Laurenti, 1768). Projekt zur Wiederbesiedelung ausgewählter Biotope in der Steiermark einschließlich Kartierung etwaiger sonstiger steirischer Restvorkommen. Im Auftrag der Steiermärkischen Landesregierung, FA 13 C (Naturschutz), Graz: 36 S.
- Kammel, W. (2013): Bestandserhebung der Wechselkröte (*Bufo viridis* Laurenti, 1768) in der Steiermark. Im Auftrag der Steiermärkischen Landesregierung; 25 S. + 1 Anh.
- Kyck, M., Kaufmann, P., Lindner, R. (2017): Differing long term trends for two common amphibian species (*Bufo bufo* and *Rana temporaria*) in alpine landscapes of Salzburg, Austria. PLoS ONE 12(11): e0187148. <https://doi.org/10.1371/journal.pone.0187148>
- Lippuner, M. (2014): Lebensraumanalyse für den Springfrosch (*Rana dalmatina*) im Kanton Genf. Z. f. Feldherpetologie 21, Heft 1: 35-48.
- Maletzky, A., Geiger, A., Kyck, M. & Nöllert, A. (2016): Verbreitung, Biologie und Schutz der Erdkröte *Bufo bufo* (Linnaeus 1758) mit besonderer Berücksichtigung des Amphibienschutzes an Straßen. Mertensiella 24 (Supplement zu Salamandra). DGHT e. V., Mannheim: 232 S.
- Mayer, W. (2001): Unterarten und Geschwisterarten. In: Cabela, A. & Grillitsch, H. & Tiedemann, F.: Atlas zur Verbreitung der Amphibien und Reptilien in Österreich. Auswertung der Herpetofaunistischen Datenbank der Herpetologischen Sammlung des Naturhistorischen Museums in Wien. Umweltbundesamt; Wien: 692-702.
- Nöllert, A. (1984) – Die Knoblauchkröte. *Pelobates fuscus*. Die Neue Brehm-Bücherei; A. Ziemsen-Verlag, Wittenberg Lutherstadt: 103 S.
- Schmidt, B. R. & Zumbusch, S. (2008): Amphibian Road Mortality and How to Prevent It: A Review. In: Mitchell, J. C., Jung Brown & R. E., Bartolomew, B.: Urban Herpetology. St. Louis, Missouri: 157-167.
- Schorn, S. & Kwet, A. (2010): Feuersalamander. Natur und Tier – Verlag, Münster: 144 S.
- Sedlmayr, I., Bernhart, E., Fachbach, G., Holzinger, W.E., Kammel, W. & Lipovnik, C. (2020): Erster Nachweis des Alpensalamanders (*Salamandra atra* Laurenti, 1768) und aktuelle Bestandsaufnahmen im Steirischen Koralpengebiet. Joannea Zoologie 18: 25-32.
- Thiesmeier, B. & Franzen, M. (2018): Amphibien bestimmen – am Land und im Wasser. 2. erweiterte und verbesserte Auflage. Supplement 18 der Zeitschrift für Feldherpetologie. Laurenti-Verlag, Bielefeld: 64 S.
- Thiesmeier, B. (2004): Der Feuersalamander. Laurenti-Verlag, Bielefeld, 192 S.
- Thiesmeier, B., Brandt, T., Kirchner, J., Pankratius, U., Rodenkirchen, J., Schneeweiß, N., Uthleb, H., Zahn, A. (2017): Zur Bestimmung von Braunfroschlaich (Gras-, Moor- und Springfrosch) im Freiland. Feldherpetologisches Magazin 8 (2017): 13-18.
- Thiesmeier, B., Brandt, T., Kirchner, J., Pankratius, U., Rodenkirchen, J., Schneeweiß, N., Uthleb, H., Zahn, A. (2017): Zur Bestimmung von Braunfroschlaich (Gras-, Moor- und Springfrosch) im Freiland. Feldherpetologisches Magazin 8 (2017): 13-18.
- Thiesmeier, B., Kupfer, A. & Jehle, R. (2009): Der Kammolch. Ein „Wasserdrache“ in Gefahr. Beiheft der Z. f. Feldherpetologie 1, Laurenti Verlag, Wiesbaden: 160 S.
- Thiesmeier, B., Schulte, U. (2010): Der Bergmolch. Im Flachland wie im Hochgebirge zu Hause. Beiheft der Z. f. Feldherpetologie 13, Laurenti Verlag, Wiesbaden: 160 S.
- Trampusch, R. F. (1995): Verbreitung, Laichplatzansprüche, Gefährdung und Schutz der Wechselkröte (*Bufo viridis* Laurenti, 1768) im Bereich der Flusssysteme von Mur und Raab in der Steiermark. Diplomarbeit an der Nat. wiss. Fak. der Karl-Franzens-Universität Graz, 111 S.
- Tunner, H. G. (2001): Die Wasserfrösche. In: Cabela, A. & Grillitsch, H. & Tiedemann, F.: Atlas zur Verbreitung der Amphibien und Reptilien in Österreich. Auswertung der Herpetofaunistischen Datenbank der Herpetologischen Sammlung des Naturhistorischen Museums in Wien. Umweltbundesamt; Wien: 703-715.

### III. HEUSCHRECKEN (ORTHOPTERA) UND FANGSCHRECKEN (MANTODEA)

Lisbeth Zechner, Willi Stani, Thomas Zuna-Kratky

In memoriam Helmut Reinbacher, Anton Koschuh und Franz Norden

#### Einführung

In der ungemein artenreichen Tierklasse der Insekten gehören die Heuschrecken zur Gruppe der Hemimetabola. Diese entwickeln sich aus dem Ei mit einer unterschiedlichen Zahl an Larvenstadien zur Imago, dem ausgewachsenen Tier. Im Vergleich zu holometabolen Insekten, wie Schmetterlingen und Käfern, fehlt das für die Metamorphose der Insekten typische Puppenstadium.

Neue Artkonzepte in der Biologie und neue genetische Untersuchungsmethoden haben in der biologischen Systematik in den letzten zwei Jahrzehnten zu zahlreichen Artbeschreibungen und systematischen Umstellungen geführt, die es schwierig machen, die Gesamtartenzahl selbst einer vergleichsweise überschaubaren Insektenordnung wie jener der Heuschrecken festzulegen, so dass die Zahl der bekannten Arten von rund 22.500 bis über 27.000 reicht. Zur engeren Verwandtschaft der auch als Saltatoria (Springer) bezeichneten eigentlichen Heuschrecken oder Geradflügler (Orthoptera von griechisch orthos = gerade und pterons = Flügel), zählen neben den Termiten (Isoptera), Schaben (Blattodea) und Ohrwürmern (Dermaptera) auch die optisch recht imposanten Fangschrecken oder Gottesanbeterinnen (Mantodea; vgl. Landmann 2017).

Das typische Kennzeichen der Heuschrecken ist die Umgestaltung der Hinterbeine zu Sprungbeinen. Auch die Fähigkeit der meisten Arten durch spezielle morphologische Anpassungen der Flügel und Beine Laute zu erzeugen, also zu stridulieren, ist für die Heuschrecken charakteristisch.

Innerhalb der Saltatoria werden zwei Unterordnungen unterschieden (Bellmann 1993): 1. die Ensifera oder Langfühlerschrecken mit den Laubheuschrecken, Höhlenschrecken, Ameisen- und Maulwurfsgrillen sowie echten Grillen; 2. die Caelifera oder Kurzfühlerschrecken mit den Grab-, Dorn- und Knarrschrecken sowie Feldheuschrecken und Grashüpfer.

Kennzeichnende Merkmale der Langfühlerschrecken sind die namensgebenden langen Antennen, die häufig länger als der Körper sind. Nur bei sehr wenigen Arten sind sie relativ kurz. Die Weibchen tragen meist ein langes Legerohr (Ovipositor) am Hinterende, mit dem sie die Eier ablegen können. An der Basis der Vorderflügel besitzen die Männchen ein so genanntes Stridulationsorgan, mit dem sie in der Lage sind Laute zu erzeugen. Beim Singen werden die übereinandergelegten Vorderflügel gegeneinander bewegt. Die Gehörorgane finden sich bei vielen Arten in den Unterschenkeln (Tibien) der Vorderbeine. Dieses „Ohr“ ist mit zwei Trommelfellen ausgestattet. Durch unterschiedliche Ausrichtung ihrer Vorderbeine können diese Schrecken andere Sänger, insbesondere Artgenossen, sehr genau orten. Daneben gibt es auch andere Formen der Lauterzeugung, z. B. das Trommeln mit den Beinen bei den Eichenschrecken.

Die rund 10.500 Langfühlerschreckenarten werden – je nach verwendeter Systematik - 10 bis 12 Familien zugeordnet, wovon fünf mit insgesamt 40 dauerhaft etablierten Arten in der Steiermark vertreten sind.

Im Gegensatz dazu haben – wie der Name schon sagt – Kurzfühlerschrecken kurze Antennen, die am Ende manchmal keulenartig verdickt sind. Viele der heimischen Kurzfühlerschrecken erzeugen ihren Gesang durch das Reiben der Hinterbeine an den Vorderflügel. Dazu sind häufig entweder die Beine oder eine Flügelader mit Zähnen und die Gegenseite mit einer scharfen Kante bestückt. Neben diesen Stridulationsgeräuschen kommen auch andere Laute vor, etwa Flugschnarren (Rotflügelige Schnarrschrecke *Psophus stridulus*, Bunter Alpengrashüpfer *Stenobothrus rubicundulus*) oder durch die Mandibeln erzeugte Geräusche (Italienische Schönschrecke *Calliptamus italicus*). Die Gehörorgane der Kurzfühlerschrecken finden sich im ersten Abdomensegment, ihre Form ist ein

wichtiges Bestimmungsmerkmal. Der Ovipositor ist in dieser Gruppe wesentlich kürzer und mit freiem Auge meist nur schwer erkennbar.

Mit 52 „steirischen“, d. h. dauerhaft etablierten Arten, bestimmen meist die Vertreter der Kurzfühlerschrecken das Erscheinungsbild unserer Heuschreckenfauna, da sie auch in höheren Lagen noch häufiger anzutreffen sind. Weltweit gibt es hingegen nur rund 6.000 Arten, die sich auf 20 bis 28 Familien aufteilen.

Verglichen mit anderen Insektengruppen zeichnen sich Heuschrecken durch eine einfachere Erfassbarkeit und Bestimmung aus. Neben Bestimmungsmerkmalen, die im Gelände mit einer Lupe einfach überprüft werden können, ist vor allem auch der Gesang ein sehr hilfreiches Kriterium. Heuschrecken besiedeln ein weites Spektrum von Lebensräumen, von den Tieflagen bis an die Schneegrenze. Die Habitatansprüche der mitteleuropäischen Arten sind sehr gut bekannt und sie eignen sich besonders gut zur naturschutzfachlichen Bewertung von halboffenen und offenen Lebensräumen, wie z. B. Weide- und Wiesentypen. Die Bestands- und Arealmuster der steirischen Heuschreckenarten sind überdies von zentraler Bedeutung für die Erarbeitung und Bewertung von Natur- und Umweltschutzkonzepten. Viele Arten sind an teils hochgradig gefährdete Standorte wie Schotterbänke der Alpenflüsse, Trockenrasen oder Feuchtwiesen gebunden und als Indikatoren für die Intensität der Nutzung landwirtschaftlicher Flächen seit langer Zeit wichtige Instrumente des Naturschutzes und des Biodiversitätsmonitorings. Ihre hohen Ansprüche an das Bodenklima (Eier, Larven), an das Groß- und Mikroklima der Vorkommensgebiete sowie an davon mitbestimmte Vegetationsstrukturen prädestinieren die thermisch anspruchsvollen Heuschrecken als ideale Zeiger für Dimensionen und Effekte des Klimawandels.

## Erforschungsgeschichte

Die ersten Schilderungen von Heuschrecken betrafen vor allem das massenhafte Auftreten der Wanderheuschrecke *Locusta migratoria*, welche lange Zeit auch in Europa ein Schrecken und eine Bedrohung für die Menschen war. Auch in der Steiermark stammt die erste Beschreibung von dieser Art aus einer Klosterchronik, in Leoben im Jahre 1338 (Tunkl 1929).

Die bedeutendsten österreichischen Heuschreckenkundler des 19. und vom Beginn des 20. Jahrhunderts, wie Vinzenz Kollar, Rudolf Türk, Carl Friedrich Brunner von Wattenwyl, August Krauss, Josef Redtenbacher und Wilhelm Kühnelt, werden in Zuna-Kratky (2017) beschrieben, wobei die meisten von ihnen vor allem im Wiener Raum und im Ausland arbeiteten und nur wenige Daten zur steirischen Heuschreckenfauna beitrugen.

Erste bedeutende Beiträge zur Erforschung in der Steiermark kamen von Franz Werner. Neben seiner regionalen faunistischen Tätigkeit, die Heuschreckenfunde aus allen Landesteilen Österreichs erbrachte, reiste der polyglotte Werner aber auch viel und hinterließ insgesamt 551 Veröffentlichungen. Weiters zählt Herbert Franz zu den wichtigsten Heuschreckenkundlern des 20. Jahrhunderts. Er war umfassend interessiert, von einer großen Sammelleidenschaft getrieben und seine Funde erlauben oft die Einschätzung von Bestandsveränderungen. Sein monumentales faunistisches Werk „Die Nordostalpen im Spiegel ihrer Landtierwelt“ (Franz 1961 für Band 2 mit den Heuschrecken) kann als Vorläufer einer landesweiten Bearbeitung der Verbreitung der Heuschrecken gesehen werden, da er publizierte und unpublizierte Funde aus allen Landesteilen zusammenfasste. Daneben ist auch Wilhelm Kühnelt (Kühnelt 1962) durch seine umfangreichen Aufsammlungen mit Individuen aus den Sammlungen von Franz Werner, Rudolf Hicker u. a., welche Bieringer & Rotter (2001) bearbeitet haben, bedeutsam (vgl. Zuna-Kratky 2017). Wichtige Arbeiten und umfassenden Übersichten wurden auch von Ebner (1951, 1953) publiziert. Plass (1952) lieferte in ihrer Hausarbeit zur Tierwelt des Häuselberges bei Leoben wichtige Informationen zum Artenspektrum dieses Gebietes. Pichler (1954) beschrieb die Heuschreckenfauna des Grazer Raumes und ermöglichte Adlbauer (1987) eine interessante vergleichende Arbeit zur Veränderung der Heuschreckenfauna.

Aus den 1970er und 1980er Jahren sind weiters vor allem die Publikationen von Neuherz (1975) und Stark (1975) sowie Gepp & Kreissl (1988), Kögler (1981) und Moog (1982) mit zahlreichen Fundortangaben zu nennen.

Seit Mitte der 1990er Jahre hat die faunistische Erforschung der Heuschrecken in Österreich und in der Steiermark einen deutlichen Aufschwung erlebt. So wurden in der Steiermark beispielsweise zahlreiche private Kartierungen, aber auch Kartierungen im Rahmen von gutachterlichen Tätigkeiten und beauftragten Studien durchgeführt. Viele Gebiete und Lebensräume (z. B. der Raum Graz, das Randgebirge, Teile der Zentral- und Nordalpen sowie die Südoststeiermark etc.) wurden über viele Jahre gezielt nach Heuschrecken abgesucht. Die Zahl der (lokal)faunistischen Arbeiten hat deutlich zugenommen. Sie beschreiben vor allem Erstnachweise von Arten für die Steiermark, Neufunde von seltenen Arten, Kartierungsergebnisse von heuschreckenkundlich interessanten Lebensräumen oder von naturschutzfachlich bedeutenden Regionen oder sind mehr oder minder umfassende Artmonographien.

Eine erste Zusammenfassung der vorhandenen Informationen bietet die Checkliste der Heuschrecken der Steiermark (Zechner et al. 2005). Intensive Kartierungen wurden besonders in den 2000er Jahren durch Anton Koschuh mit sensationellen (Wieder-)Funden, wie dem ersten bestätigten Fund von *Pseudopodisma fieberi* (Koschuh 2004a) oder sogar der Beschreibung einer neuen Art *Podismopsis styriaca* (Koschuh 2008) durchgeführt.

Weiters fanden gezielte Freilandhebungen auch im Rahmen der Erarbeitung des Atlas „Die Heuschrecken Österreichs“ (Zuna-Kratky et al. 2017) statt. Die Verbesserung des Kenntnisstandes zeigt sich auch in der Zahl der Datensätze, welche von der ARGE Heuschrecken verwaltet werden und dem vorliegenden Text zu Grunde liegen.

Die Nomenklatur und Reihenfolge der Arten im vorliegenden Text entsprechen dem aktuellen Atlas „Die Heuschrecken Österreichs“ (Lechner & Zuna-Kratky 2017). Neben einer kurzen Beschreibung der Art, die dem Artenportrait im Atlas folgt, werden für jede Art Informationen zur Verbreitung und zum besiedelten Lebensraum in der Steiermark sowie falls bekannt Hinweise zur Gefährdungssituation gegeben.

Die vorliegende Checkliste enthält alle Heuschrecken-Arten, die nach 1900 in der Steiermark nachgewiesen wurden und für die zumindest die begründete Annahme einer erfolgreichen Reproduktion im Freiland gegeben ist. Weiters werden vier eingeschleppte oder eingeflogene, bisher wahrscheinlich nicht dauerhaft etablierte Arten gesondert erwähnt und beschrieben.

## Lebensräume und typische Arten

### Parks und Gärten

Ganze 40 Arten wurden in Gärten und Parks beobachtet. Zu den häufigsten zählen baum- oder gebüschbewohnende Arten, wie die beiden Schwesternarten Grünes Heupferd *Tettigonia viridissima* und Zwitscher-Heupferd *T. cantans* sowie die Gewöhnliche Strauchschrecke *Pholidoptera griseoaptera*. Hochstauden und Gebüsche zählen zum beliebten Aufenthaltsort des Weinhähnchens *Oecanthus pellucens*. Auf Kletterpflanzen und in Sträuchern kann man abseits des Berglandes die Vierpunktige Sichelschrecke *Phaneroptera nana* immer häufiger beobachten. Auch die Südliche Eichenschrecke *Meconema meridionale* zählt zu den Neueinwanderern und findet sich oft an Hauseingängen, da vom Licht angezogen. Die Maulwurfgrille *Gryllotalpa gryllotalpa* besitzt hingegen bei vielen Gartenbesitzern einen ungerechtfertigt schlechten Ruf. Während die beliebtere Feldgrille *Gryllus campestris* magere Wiesen- und Böschungsbereiche mit nicht zu dichter Vegetation und viel Sonne bevorzugt, findet man in langgrasigen Bereichen die Große Schiefkopfschrecke *Ruspolia nitidula* und Roesels Beißschrecke *Roeseliana roeselii* sowie an feuchten Stellen, z. B. am Ufer des Gartenteichs, die Sumpfgrippe *Pteronemobius heydenii*. Eine weitere Grillenart ist sogar typisch für den Haus- und Siedlungsbereich, das Heimchen *Acheta domesticus*.

## Magerwiesen und -weiden

Magere Wiesen und Weiden zählen zu den artenreichsten Lebensräumen und insgesamt 76 Heuschreckenarten wurden diesen Lebensräumen zugeordnet. Zu den häufigsten zählen der Gemeine Grashüpfer *Pseudochorthippus parallelus*, der Nachtigallgrashüpfer *Chorthippus biguttulus*, die Kleine Goldschrecke *Euthystira brachyptera*, Roesels Beißschrecke *Roeseliana roeselii*, die Feldgrille *Gryllus campestris*, der Wiesengrashüpfer *Chorthippus dorsatus*, die Gewöhnliche Strauchschrecke *Pholidoptera griseoaptera*, der Große Heidegrashüpfer *Stenobothrus lineatus*, die Rote Keulenschrecke *Gomphocerippus rufus*, der Bunte Grashüpfer *Omocestus viridulus*, das Zwitscher-Heupferd *Tettigonia cantans*, die Große Schiefkopfschrecke *Ruspolia nitidula*, die Lauschschrecke *Mecostethus parapleurus*, der Kleiner Heidegrashüpfer *Stenobothrus stigmaticus* und die Langfühler-Dornschröcke *Tetrix tenuicornis*.

Typische, anspruchsvolle Arten magerer und extensiv genutzter oder beweideter Lebensräume sind beispielsweise der Kleiner Heidegrashüpfer *Stenobothrus stigmaticus*, der Buntbäuchige Grashüpfer *Omocestus rufipes* und der Rotleibige Grashüpfer *O. haemorrhoidalis*, die Rotflügelige Schnarrschrecke *Psophus stridulus*, die Gefleckte Keulenschrecke *Myrmeleotettix maculatus*, die Zweifarbige Beißschrecke *Bicolorana bicolor* und Fiebers Gebirgsschrecke *Pseudopodisma fieberi*.

## Feuchtgebiete

62 Heuschrecken-Arten wurden in Feuchtlebensräumen beobachtet, wobei neben typischen, stenotopen Feuchtgebietsbewohnern wie die Sumpfschrecke *Stethophyma grossum*, der Sumpfgrashüpfer *Pseudochorthippus montanus* oder die Sumpfgrille *Pteronemobius heydenii* auch mesophile Arten oder Arten, die langgrasige dichte Vegetation bevorzugen, wie Roesels Beißschrecke *Roeseliana roeselii*, die Große Goldschrecke *Chrysochraon dispar*, der Wiesengrashüpfer *Chorthippus dorsatus*, der Gemeine Grashüpfer *Pseudochorthippus parallelus* und die Lauschschrecke *Mecostethus parapleurus* häufig beobachtet wurden.

## Alpine Lebensräume

Insgesamt wurden 48 Arten in alpinen Lebensräumen festgestellt; zu den am häufigsten beobachteten Arten zählen der Bunte Grashüpfer *Omocestus viridulus*, die Alpine Gebirgsschrecke *Miramella alpina* und die Kärntner Gebirgsschrecke *M. carinthiaca*, der Gemeine Grashüpfer *Pseudochorthippus parallelus*, die Sibirische Keulenschrecke *Gomphocerus sibiricus*, die Kurzflügelige Beißschrecke *Metriopectera brachyptera*, die Rote Keulenschrecke *Gomphocerippus rufus*, der Nachtigall-Grashüpfer *Chorthippus biguttulus* und die Alpen-Strauchschrecke *Pholidoptera aptera*.

Weitere typische Arten alpiner Lebensräume sind die Gewöhnliche Gebirgsschrecke *Podisma pedestris*, die Rotflügelige Schnarrschrecke *Psophus stridulus* und die Steirische Goldschrecke *Podismopsis styriaca*.

## Zusammenfassende Darstellung des Wissensstands

Insgesamt liegen 39.385 Datensätze in der Datenbank der ARGE Heuschrecken Österreich (vgl. Zuna-Kratky & Landmann 2017) aus der Steiermark bis zum Jahr 2018 vor, wobei 20 Datensätze aus dem Zeitraum vor 1900 stammen. Wie bereits erwähnt, hat die Erforschung der Heuschrecken in der Steiermark ab den 1990er Jahren einen deutlichen Aufschwung erlebt. Rund 70 % der vorhandenen Daten stammen aus den letzten 20 Jahren, während nur 6,5 % vor 1980 erbracht wurden.

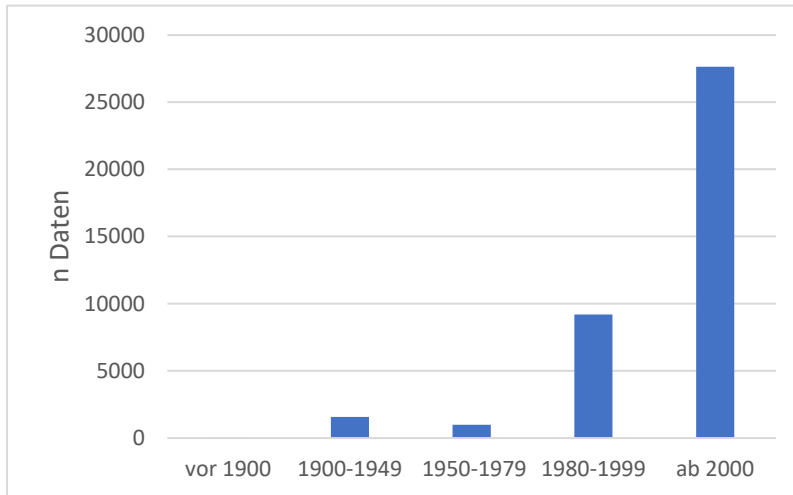


Abbildung 3: Verteilung der von der ARGE Heuschrecken Österreichs dokumentierten Nachweise von Heuschrecken und Fangschrecken aus der Steiermark auf unterschiedliche Zeitperioden.

Rund 6.800 Datensätze stammen aus wissenschaftlichen oder gutachterlichen Publikationen, die restlichen Daten finden sich in öffentlichen und privaten Datenbanken.

Insgesamt werden im Text und in der Checkliste 98 Arten behandelt. Das sind 14 zusätzliche Arten im Vergleich zur Checkliste der Steiermark von Zechner et al. (2005). Dabei handelt es sich einerseits um drei eingeschleppte oder „eingewanderte“, nicht dauerhaft etablierte Arten, von denen die Ägyptische Wanderheuschrecke *Anacridium aegyptium* auch mit älteren Daten bekannt ist, aber in der Checkliste nicht behandelt wurde, während die Kleine Strauchschrecke *Yersinella raymondi* und die Mittelmeergrille *Gryllus bimaculatus* erst nach 2005 erstmals beobachtet wurden. Andererseits gab es seit dem Jahr 2005 von neun Arten, die als etabliert eingestuft werden können, Erstfunde für die Steiermark: Punktierte Zartschrecke *Leptophyes punctatissima*, Gebirgs-Beißschrecke *Metrioptera saussuriana*, Südliche Grille *Eumodicogryllus bordigalensis*, Gefleckte Grabschrecke *Xya variegata*, Bolivars Dornschröcke *Tetrix bolivari*, Grüne Strandschrecke *Aiolopus thalassinus*, Steirische Goldschrecke *Podismopsis styriaca*, Weißfüßiger Grashüpfer *Chorthippus oschei* und Südalpen-Grashüpfer *Chorthippus eisentrauti*.

Die Gewächshausschrecke *Diestrammena asynamora* wurde in Zechner et al. (2005) nicht behandelt, da es seit 1953 keine Beobachtungen gibt, und die Kurzflügel-Dornschröcke *Tetrix kraussi*, vormals eine Unterart von *T. bipunctata*, wird mittlerweile als eigene Art anerkannt.

Hingegen scheinen zwei von Zechner et al. (2005) beschriebene Arten mittlerweile nicht mehr in der Liste der Heuschrecken der Steiermark auf, werden jedoch in den Arttexten behandelt: Südliche Gebirgsschrecke *Miramella irena* und Nadelholz-Säbelschrecke *Barbitistes constrictus*.

Für drei zusätzliche Arten (Gemeine Plumpschrecke *Isophya kraussii*, Große Plumpschrecke *Isophya modestior* und Zwerggrashüpfer *Stenobothrus crassipes*) wurde von Zechner et al. (2005) ein Vorkommen nicht ausgeschlossen, konnte bisher jedoch nicht bestätigt werden.

Von drei Arten gibt es jedoch schon seit dem Jahre 1955 keine Nachweise mehr:

Gewächshausschrecke *Diestrammena asynamora*, Türks Dornschröcke *Tetrix tuerki* und Große Höckerschrecke *Arcyptera fusca*.

Zu den artenreichsten Gebieten zählen die Südsteiermark mit dem Poßruck und den Windischen Büheln, das Untere Murtal und Teile des Südoststeirischen Riedellandes. Artenreiche Rasterfelder finden sich vereinzelt auch im Grazer Bergland sowie im Oberen Murtal, im Gleinalm- und Wechselgebiet.

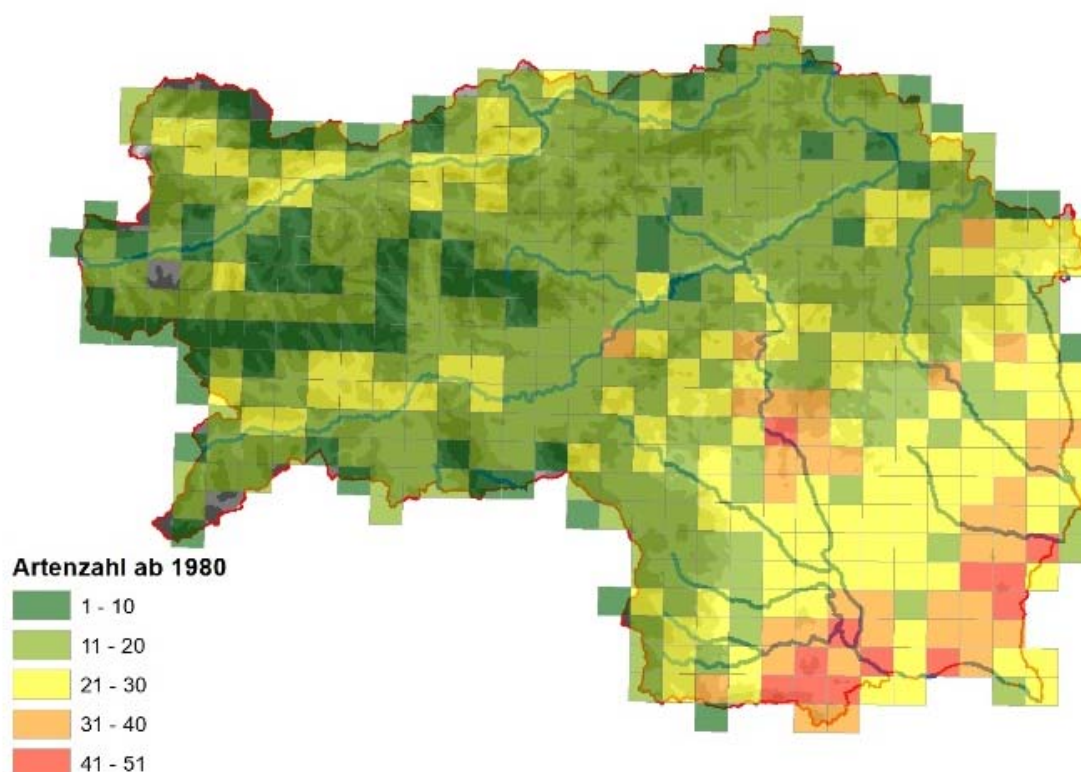


Abbildung 4: Artenzahlen von Heuschrecken in der Steiermark.

Im österreichischen Atlas (vgl. Ortner 2017) wurden zwei Hotspots der Artenvielfalt in der Steiermark beschrieben:

1. Der Arzwaldgraben (Gleinalpe), welcher mit 27 beobachteten Arten eines der artenreichsten und orthopterologisch interessantesten Heuschreckengebiete in der Steiermark ist. Neben der klimatisch begünstigten Situation ist die extensive Grünlandbewirtschaftung ein wichtiger Faktor für den bemerkenswerten Artenreichtum dieses montanen Gebietes. Hier wurde im Jahr 2003 Fiebers Gebirgsschrecke (*Pseudopodisma fieberi*) erstmals gesichert für Österreich nachgewiesen.
2. Der Poßruck bei Glanz. Er ist mit inzwischen 40 nachgewiesenen Heuschreckenarten das heuschreckenreichste Gebiet in der Steiermark.

Charakteristisch für das Gebiet sind illyrisch-südalpine Elemente wie die Zierliche Südschrecke (*Pachytrachis gracilis*), die Südliche Strauschschrecke (*Pholidoptera fallax*) und die Flügellose Knarrschrecke (*Micropodisma salamandra*). Auch die Kurzschwänzige Plumpschrecke (*Isophya brevicauda*) hat im Bereich des Poßruck einen österreichweiten Verbreitungsschwerpunkt.

### Checkliste und Rote Liste

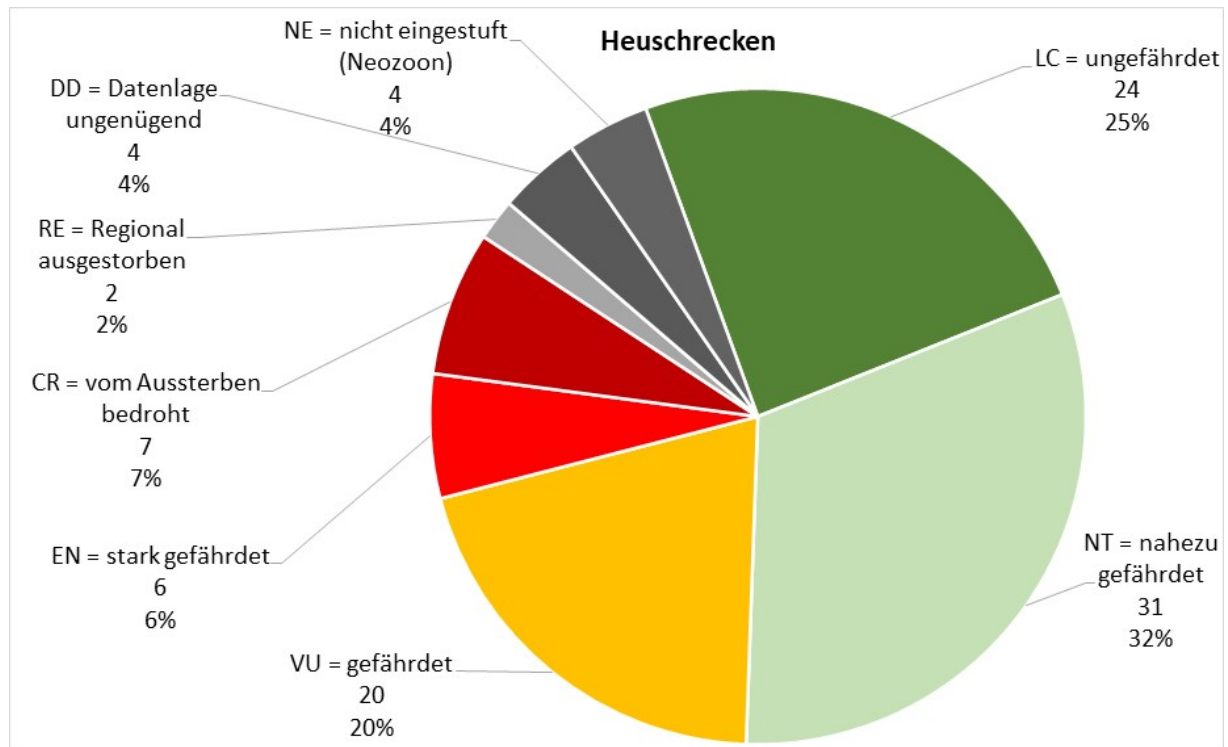


Abbildung 5: Gefährdungssituation der Heuschreckenfauna der Steiermark (n = 98 Arten)..

Tabelle 6: Rote Liste der Heuschrecken und Fangschrecken der Steiermark. Re = Referenzzustand, Be = aktueller Bestand, Tr = Trend, kP = besonders kleine Population, Zu = Zuwanderung, Is = Isolation, aB = direkte anthropogene Beeinflussung, sR = sonstiges Risiko.

Wissenschaftlicher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	RL
<i>Acheta domesticus</i>	4	-3	0						VU
<i>Aiolopus strepens</i>	1	4	4						LC
<i>Aiolopus thalassinus</i>	x	3	1						LC/v
<i>Arcyptera fusca</i>	x	x	x						RE
<i>Barbitistes serricauda</i>	5	0	0						LC
<i>Bicolorana bicolor</i>	3	-4	-2						EN
<i>Calliptamus italicus</i>	4	-2	-1						NT
<i>Chorthippus albomarginatus</i>	3	-1	-1						NT
<i>Chorthippus apricarius</i>	4	-2	-1						NT
<i>Chorthippus biguttulus</i>	6	0	0						LC
<i>Chorthippus brunneus</i>	6	0	1						LC
<i>Chorthippus dorsatus</i>	6	0	1						LC
<i>Chorthippus eisentrauti</i>	3	-1	-1						NT
<i>Chorthippus mollis</i>	5	-2	-1						NT
<i>Chorthippus oschei</i>	3	-3	-1						VU
<i>Chorthippus pullus</i>	2	-5	-2	ja		ja			CR
<i>Chorthippus vagans</i>	3	-3	-2						VU
<i>Chrysochraon dispar</i>	5	-1	-1						NT
<i>Conocephalus dorsalis</i>	2	-4	-2	ja		ja			CR
<i>Conocephalus fuscus</i>	4	-2	-1						NT



Wissenschaftlicher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	RL
<i>Decticus verrucivorus</i>	5	-3	-1						VU
<i>Diestrammena asynamora</i>	1	x		ja		ja			NE
<i>Ephippiger ephippiger</i>	4	-3	-3						EN
<i>Euchorthippus declivus</i>	1	5	3						LC
<i>Eumodicogryllus bordigalensis</i>	1	5	3						LC
<i>Euthystira brachyptera</i>	5	-1	-1						NT
<i>Gomphocerippus rufus</i>	5	-1	1						LC
<i>Gomphocerus sibiricus</i>	4	-2	-1						NT
<i>Gryllotalpa gryllotalpa</i>	4	-1	0						NT
<i>Gryllus campestris</i>	5	-1	0						NT
<i>Isophya brevicauda</i>	4	0	-1						NT
<i>Isophya camptoxypha</i>	4	-1	-1						NT
<i>Leptophyes albovittata</i>	4	-3	-1						VU
<i>Leptophyes boscii</i>	5	-2	-1						NT
<i>Leptophyes punctatissima</i>	x	x	x						DD
<i>Locusta migratoria</i>	x	x	x						NE
<i>Mantis religiosa</i>	4	0	0						LC
<i>Meconema meridionale</i>	1	4	2						LC
<i>Meconema thalassinum</i>	4	0	-1						NT
<i>Mecostethus parapleurus</i>	4	-2	2						LC
<i>Melanogryllus desertus</i>	2	4	1						LC
<i>Metrioptera brachyptera</i>	5	-2	-1						NT
<i>Metrioptera saussuriana</i>	3	-1	-1						NT
<i>Micropodisma salamandra</i>	3	x	-1						NT
<i>Miramella alpina</i>	5	-1	-1						NT
<i>Miramella carinthiaca</i>	3	-1	-1						NT
<i>Modicogryllus frontalis</i>	4	-2	-1						NT
<i>Myrmecophilus acervorum</i>	3	-3	-1						VU
<i>Myrmeleotettix maculatus</i>	3	-4	-1						EN
<i>Odontopodisma decipiens</i>	3	-3	-1						VU
<i>Odontopodisma schmidtii</i>	3	-3	-1						VU
<i>Oecanthus pellucens</i>	3	-1	-1						NT
<i>Oedipoda caerulea</i>	4	-2	-1						NT
<i>Omocestus haemorrhoidalis</i>	3	-4	-2						EN
<i>Omocestus rufipes</i>	4	-3	-1						VU
<i>Omocestus viridulus</i>	5	-1	-1						NT
<i>Pachytrachis gracilis</i>	3	-3	-1						VU
<i>Pezotettix giornae</i>	1	3	-1	ja					VU
<i>Phaneroptera falcata</i>	4	-1	-1						NT
<i>Phaneroptera nana</i>	1	4	2						LC
<i>Pholidoptera aptera</i>	6	1	0						LC
<i>Pholidoptera fallax</i>	4	-2	-2						VU
<i>Pholidoptera griseoptera</i>	6	0	0						LC
<i>Platycleis grisea</i>	4	-3	-2						VU
<i>Podisma pedestris</i>	5	-3	-1						VU
<i>Podismopsis styriaca</i>	2	-2	-1			ja			VU

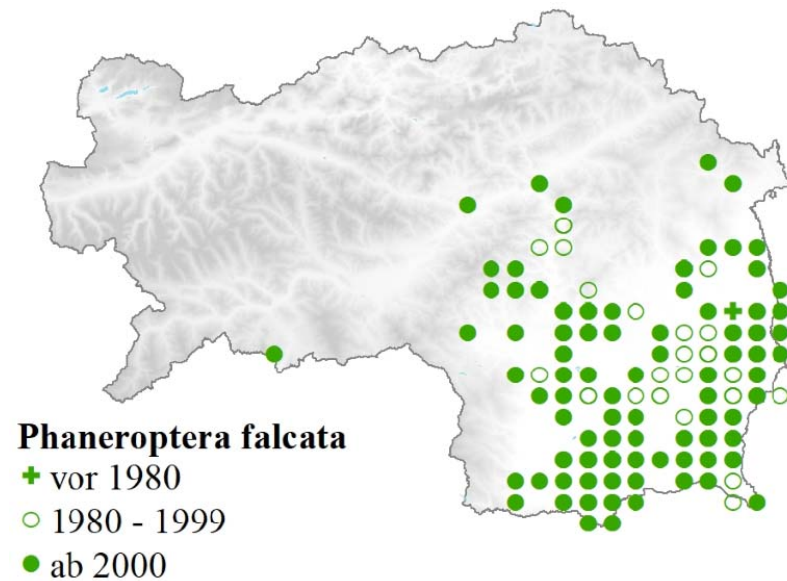
Wissenschaftlicher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	RL
<i>Polysarcus denticauda</i>	3	-3	-3						EN
<i>Pseudochorthippus montanus</i>	5	-3	-2						VU
<i>Pseudochorthippus parallelus</i>	6	0	0						LC
<i>Pseudopodisma fieberi</i>	2	-3	-4			ja			CR
<i>Psophus stridulus</i>	5	-2	-1						NT
<i>Pteronemobius heydenii</i>	4	-2	-1						NT
<i>Roeseliana roeselii</i>	6	0	0						LC
<i>Ruspolia nitidula</i>	4	1	1						LC
<i>Sphingonotus caerulans</i>	1	0	-5	ja		ja			CR
<i>Stauroderus scalaris</i>	3	-2	-1						NT
<i>Stenobothrus lineatus</i>	5	-2	-1						NT
<i>Stenobothrus rubicundulus</i>	2	-3	0	ja		ja			VU
<i>Stenobothrus stigmaticus</i>	4	-4	-2						EN
<i>Stethophyma grossum</i>	4	-3	-2						VU
<i>Tetrix bipunctata agg.</i>	4	0	0						LC
<i>Tetrix bipunctata</i>	x	x	0						DD
<i>Tetrix bolivari</i>	x	x	x						DD
<i>Tetrix kraussi</i>	4	0	0						DD
<i>Tetrix subulata</i>	5	-1	0						NT
<i>Tetrix tenuicornis</i>	5	-2	-1						NT
<i>Tetrix tuerki</i>	2	-5	x						RE
<i>Tetrix undulata</i>	4	-3	-1						VU
<i>Tettigonia cantans</i>	6	0	0						LC
<i>Tettigonia caudata</i>	4	-3	-1						VU
<i>Tettigonia viridissima</i>	5	0	0						LC
<i>Troglophilus cavicola</i>	3	0	0						LC
<i>Troglophilus neglectus</i>	1	0	0	ja		ja			CR
<i>Xya pfaendleri</i>	3	-5	-1						CR
<i>Xya variegata</i>	1	0	-5	ja		ja			CR
<i>Yersinella raymondi</i>									NE
<i>Gryllus bimaculatus</i>									NE
<i>Anacridium aegyptium</i>									LC/v

## Artenportraits

### Gemeine Sichelschrecke *Phaneroptera falcata* (Poda, 1761)

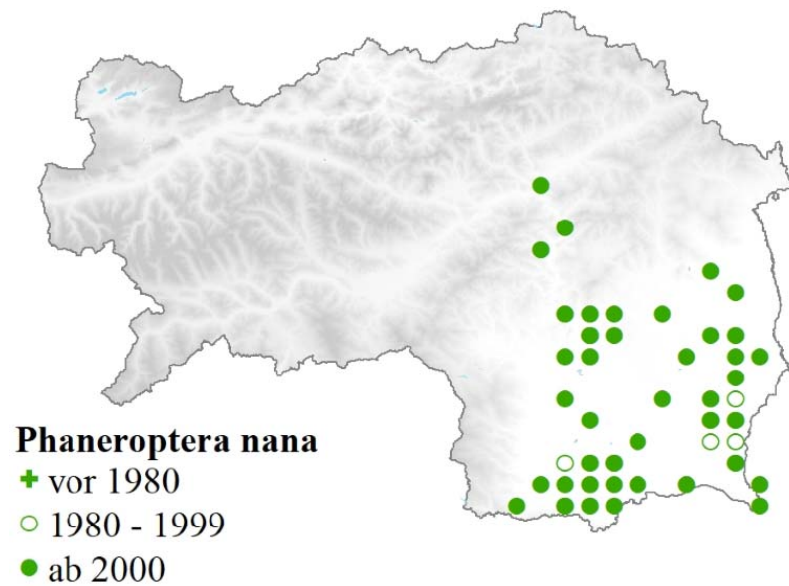
Diese mittelgroße Langfühlerschrecke mit langen Flügeln ist durch ihre grüne Farbe in der Vegetation gut getarnt. Der knicksende Gesang liegt im Ultraschallbereich und kann in der Dämmerung und nachts mit Detektor vernommen werden.

Die Gemeine Sichelschrecke ist eine typische Art der Tieflagen und im Ost- und Weststeirischen Hügelland sowie im Grazer Bergland weit verbreitet (Adlbauer 1987). Beinahe 90 % der Fundorte liegen unterhalb von 500 m. Der höchste steirische Fundort liegt bei Übelbach auf 973 m (2008, T. Frieß, A. Koschuh). Sie benötigt für die Embryonalentwicklung hohe Wärmesummen und besiedelt vor allem langgrasige Wiesen, reich gegliederte Waldränder, Säume, Brachen, Böschungen und Bahndämme.



### Vierpunktige Sichelschrecke *Phaneroptera nana* Fieber, 1853

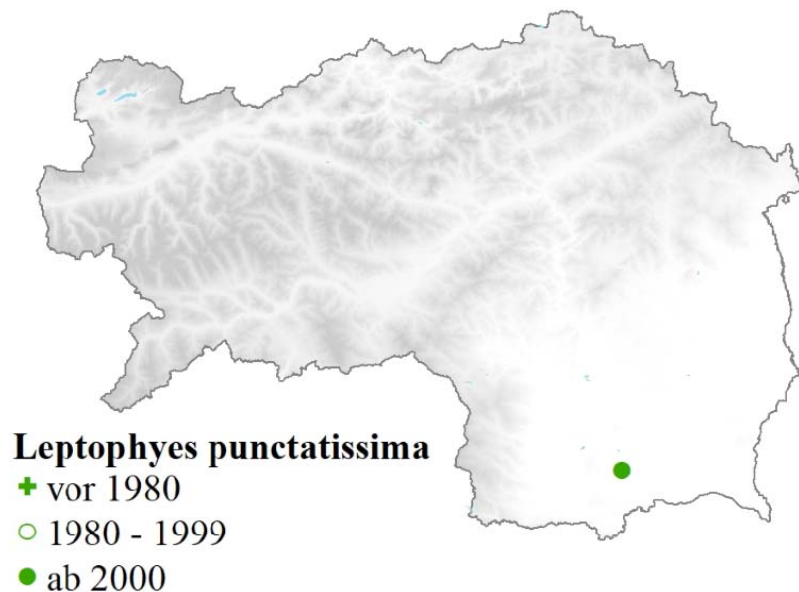
*Phaneroptera nana* wurde lange Zeit mit *Ph. falcata* verwechselt und in der Steiermark erstmals 1995 in Riegersburg und am Schlossberg in Graz von B. Braun und E. Lederer festgestellt (Lederer 2004, Zechner et al. 2005). Die wärmeliebende Art mit Verbreitungsschwerpunkt im Mittelmeerraum findet man vor allem in den tieferen Lagen der Süd- und Südoststeiermark und in vielen Stadtgebieten, z. B. in Leibnitz, Radkersburg, Feldbach, Fürstenfeld, Graz usw. Der nördlichste Nachweis kommt aus Frohnleiten und verdeutlicht die sukzessive Ausbreitung der Art. Der höchst gelegene Fund stammt aus Großklein in 542 m Seehöhe (2005, H. Kerschbaumsteiner). Die Vierpunktige Sichelschrecke wurde bisher vor allem in intensiv bewirtschafteten Weingärten der Südost- und Südweststeiermark, aber auch in Hausgärten, auf Verkehrsinseln, auf einzelnen Grünpflanzen inmitten der Stadt Graz sowie in Parkanlagen und an Bahndämmen festgestellt (Zechner et al. 2005, Zechner & Koschuh 2005).



### Punktierte Zartschrecke *Leptophyes punctatissima* (Bosc, 1792)

Die Punktierte Zartschrecke ist eine kleine, zarte, versteckt lebende und nur sehr leise singende Laubheuschrecke mit stark verkürzten Flügeln und sehr langen Fühlern. Mit ihrer unauffälligen, hellgrünen, dunkel punktierten Färbung und dem schmalen, mehr (Männchen) oder weniger (Weibchen) deutlich ausgeprägten bräunlichen Längsstreifen am Rücken des Hinterleibs, ist sie mit keiner anderen österreichischen *Leptophyes*-Art zu verwechseln.

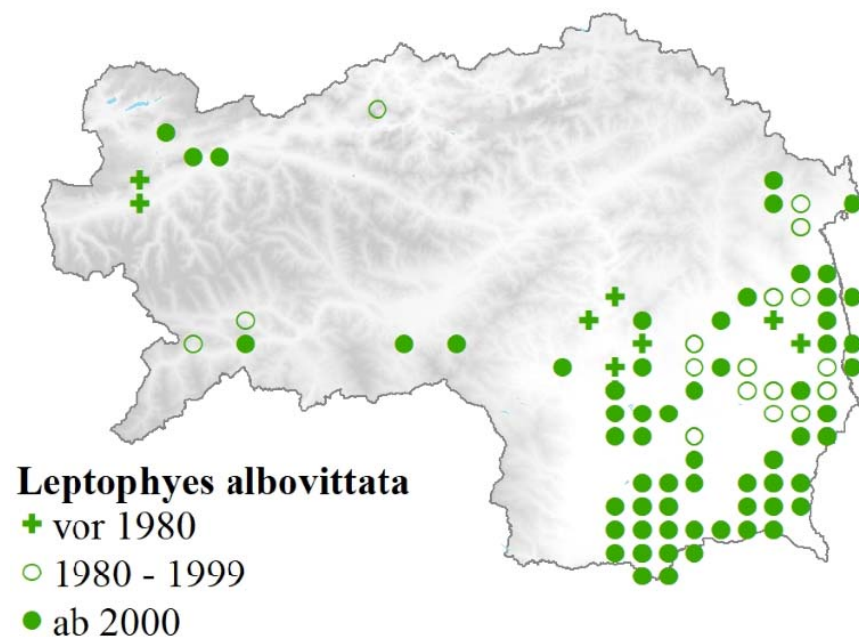
Die in Österreich ursprünglich nicht heimische Zartschrecke besiedelt aktuell warme, großräumig oft trockene, gebüsch- oder krautreiche Lebensräume, besonders in Siedlungsgebieten. Alle Vorkommen in Österreich sind vermutlich auf Verschleppung durch den Menschen zurückzuführen. Die ersten Tiere wurden in der zweiten Hälfte der 1950er Jahre in Wien gefunden. Seitdem hat sich die Art in Wien und Umgebung, aber auch abseits davon in mehreren Teilen Niederösterreichs angesiedelt. Geografisch weit verstreute Einzelfunde oder kleinere Vorkommen sind mittlerweile aus allen Bundesländern mit Ausnahme Oberösterreichs bekannt (Zuna-Kratky et al. 2017). In der Steiermark wurde sie bisher nur einmal, fernab von anderen Fundorten, im Jahr 2014 in Wagna beobachtet (Stani 2015). Da sie schwer zu entdecken ist und vor allem in wenig untersuchten Lebensräumen vorkommt ist zu erwarten, dass unbemerkt noch weitere steirische Vorkommen existieren.



### Gestreifte Zartschrecke *Leptophyes albovittata* (Kollar, 1833)

Die Gestreifte Zartschrecke unterscheidet sich von den zwei anderen Arten der Gattung durch zwei markante weiße Bänder an den Flanken.

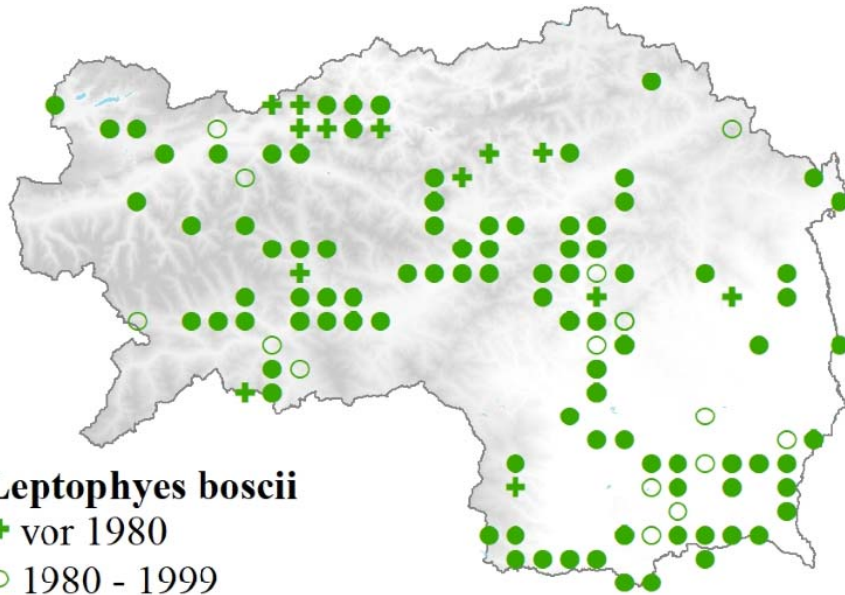
Sie besiedelt vor allem das Hügelland bis zum Randgebirge (Zechner et al. 2005). Aktuelle Beobachtungen sind jedoch auch aus dem Salzkammergut, dem Ennstal und dem Oberen Murtal bekannt. Letztere finden ihre Fortsetzung im Salzburger Lungau. Der höchste Nachweis stammt aus dem Gesäuse bei Gstatterboden in 1280 m Seehöhe (1992, P. Sackl). Die Art besiedelt verschiedenes Grünland, verbuschende und verbrachende Bereiche in Abbaustellen, Magerwiesen, Bahndämme, Säume und Waldränder und kann oft auf großen Blütenständen von Korb- und Doldenblütlern gefunden werden.



### Gelbstreifige Zartschrecke *Leptophyes boscii* Fieber, 1853

Das Männchen von *L. boscii* unterscheidet sich von den anderen Arten u. a. durch einen seitlichen hellgelben Längsstreifen, der unterseits oft schwarz gesäumt ist. Die kurzen Flügel sind schwarzbraun gezeichnet.

Von Zechner et al. (2005) noch als Art mit Verbreitungsschwerpunkt in der Obersteiermark und dem Randgebirge beschrieben, ist *L. boscii* mittlerweile auch mit zahlreichen Beobachtungen aus dem dem süd- und oststeirischen Hügelland bekannt. Der tiefste Fund stammt von der Grenzmur bei Ratzenau in 225 m Höhe (2007, A. Koschuh). Die höchsten Nachweise finden sich in der Obersteiermark bis 1543 m bei der Ennstaler Hütte (2008, R. Thaller). Die Art besiedelt gerne Säume, Waldränder und Lichtungen, wo sie sich gerne auf größeren Blättern von Krautbeständen aufhält und oft auf *Salvia glutinosa* beobachtet wird.



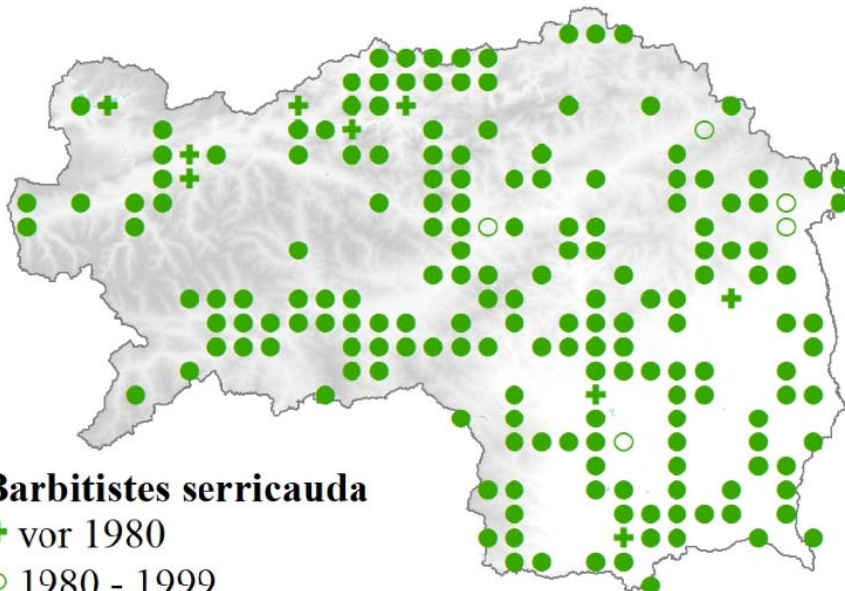
### **Leptophyes boscii**

- + vor 1980
- 1980 - 1999
- ab 2000

### **Laubholz-Säbelschrecke *Barbitistes serricauda* (Fabricius, 1798)**

Trotz ihrer Größe ist diese grüne Laubheuschrecke im Blätterwerk nur schwer zu finden, auch wenn die Männchen mit rostbraunen Cerci und Beinen oft kontrastreich gefärbt sind. Ihr Gesang ist jedoch mit dem Ultraschalldetektor relativ gut nachzuweisen.

Die Laubholzsäbelschrecke ist mit großen Verbreitungslücken aus der ganzen Steiermark bekannt. Rund 80 % der Nachweise liegen unterhalb von 1000 m Seehöhe. Die höchsten Nachweise stammen von der Reiteralm auf 1610 m (2017, L. Forsthuber) und der Ennstaler Hütte auf 1540 m (2008, A. Koschuh). Sie besiedelt Baumbestände, Waldränder und Sträucher. Die Larven halten sich in der Krautschicht auf.



### **Barbitistes serricauda**

- + vor 1980
- 1980 - 1999
- ab 2000

### **Nadelholz-Säbelschrecke *Barbitistes constrictus* Brunner von Wattenwyl, 1878**

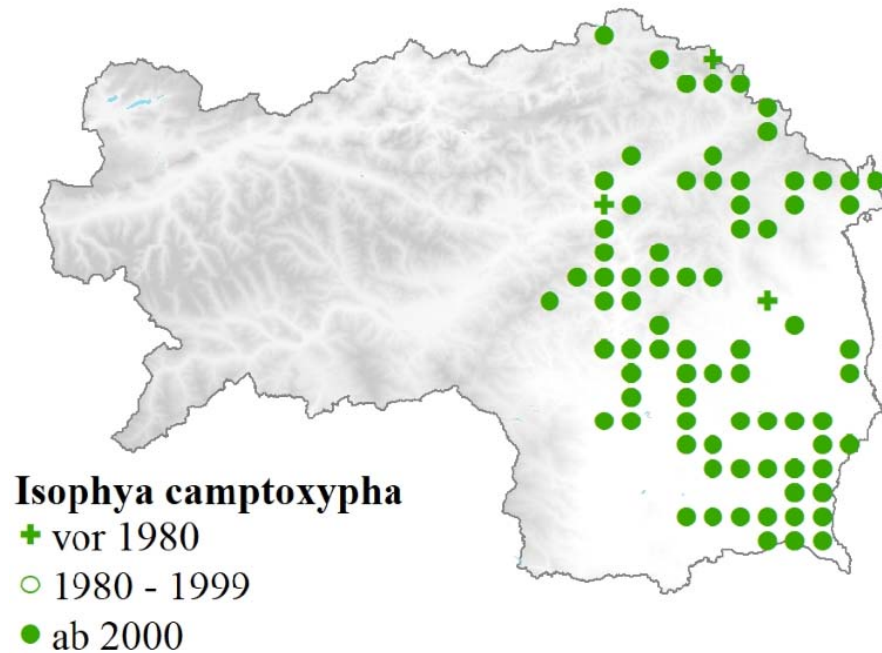
Adlbauer (1995b) führte die Art als neu für die Steiermark an und nannte zwei Lokalitäten. Eine Überprüfung des Belegtieres vom Gulsen bei Kraubath, das im Grazer Joanneum aufbewahrt wird, ergab jedoch, dass hier ein ausgesprochen dunkel gefärbtes Individuum von *B. serricauda* vorliegt.

Vom zweiten Standort am Kirchkogel bei Pernegg wurde kein Beleg gesammelt, mit großer Wahrscheinlichkeit handelte es sich hierbei ebenfalls um *B. serricauda* (Zuna-Kratky et al. 2017). Die Art ist daher aus der Steiermark nicht bekannt und wurde aus der Checkliste gestrichen. Die nächstgelegenen Vorkommen befinden sich erst im nieder- bzw. oberösterreichischen Wald- und Mühlviertel.

### Fiebers Plumpschrecke *Isophya camptoxypha* (Fieber, 1853)

Unter den heimischen Plumpschrecken ist Fiebers Plumpschrecke die häufigste – obwohl ihr Vorkommen in Österreich erst im Laufe der 1990er Jahre erkannt wurde. Die Unterscheidung von den anderen Arten der Gattung *Isophya* erfolgt am leichtesten über den Gesang, der im Detektor wie ein regelmäßiges hartes Klopfen auf einem Holzbrett klingt. Die Art striduliert vor allem nachts und bleibt daher auch lange Zeit unentdeckt. Wie andere *Isophya*-Arten tritt sie früh im Jahr auf.

2005 war sie nur aus dem Grazer Raum bekannt (Zechner et al. 2005). Angrenzend an die Vorkommen in Niederösterreich und im Burgenland findet man die Art jedoch vom Ost- und Weststeirischen Hügelland bis zur Gleinalpe und den Fischbacher Alpen sowie im Mürztal (Zuna-Kratky et al. 2017). Die Höhenverbreitung reicht von 225 m bei Halbenrain (2008, A. Koschuh) bis auf 1640 m auf der Rax (2011, M. Zacherl), auch wenn das Vorkommen auf die colline Zone konzentriert ist. *I. camptoxypha* besiedelt vor allem dichte Vegetation an Waldrändern und Hochstaudensäume.



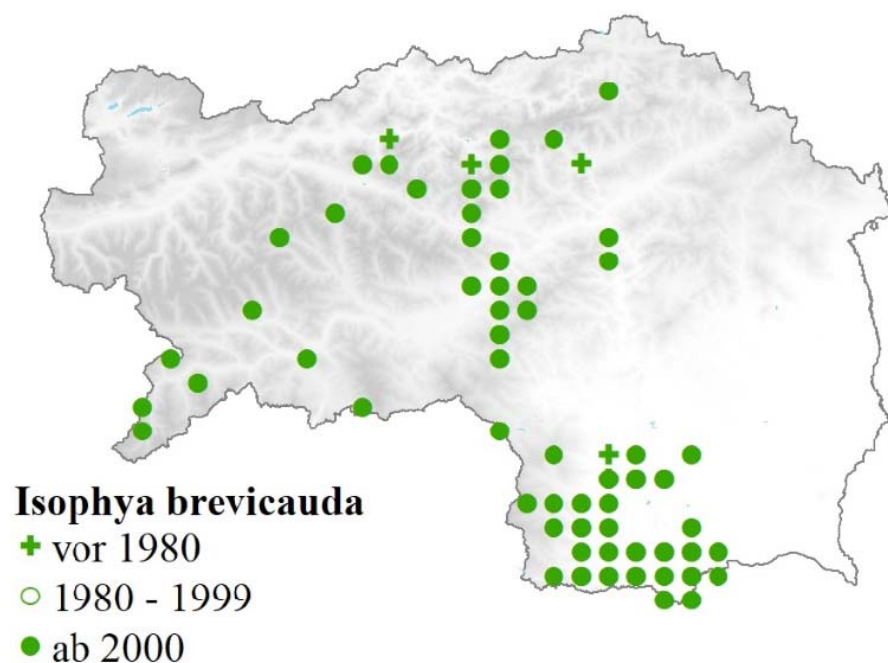
### Kurzschwänzige Plumpschrecke *Isophya brevicauda* Ramme, 1931

Es gibt nur einige wenige und zerstreute historische Funde der vorwiegend südostalpin verbreiteten Kurzschwänzigen Plumpschrecke in der Datenbank der ARGE Heuschrecken Österreichs. Zechner et al. (2005) beschreiben noch die Schwierigkeiten der Artbestimmung. *Isophya brevicauda* ähnelt anderen *Isophya*-Arten und wurde daher lange mit *I. pyrenaica* synonymisiert. Ihr Artstatus wurde erst 1991 an Tieren aus Österreich bestätigt. Die Weibchen können aufgrund des kurzen Ovipositors gut von verwandten Arten unterschieden werden. Eine besonders praktische Bestimmungshilfe ist der hochfrequente Gesang, der vor allem mit einem Ultraschall-Detektor gut zu hören ist und die in der Vegetation versteckten Tiere auch leichter finden lässt.

Der Kenntnisstand zur Verbreitung der Art in Österreich hat sich somit in den letzten zehn Jahren deutlich verbessert. Sie ist verstreut in Kärnten und in den Zentralalpen, vom Lungau und den Niederen Tauern über die Eisenerzer Alpen weiter nach Norden bis in die Ennstaler Alpen (Gesäuse), aber auch südlich und östlich des Hochschwabmassivs verbreitet. Weiters ist sie von der Glein- und

Koralpe bekannt (Zuna-Kratky et al. 2017). Ein Verbreitungsschwerpunkt liegt nach Kartierungen von A. Koschuh, der sich ganz besonders der Suche und Bestimmung der *Isophya*-Arten in der Steiermark gewidmet hatte, im Südöstlichen Alpenvorland mit zahlreichen Fundpunkten zwischen Eibiswald, Deutschlandsberg, Stainz, Wildon und Spielfeld (A. Koschuh, H. Reinbacher, P. Sackl, W. Stani, G. Pucher u. a.). Die Konzentration der Fundpunkte in diesem Gebiet dürfte aber durch diese vermehrte Such- und Beobachtungstätigkeit bedingt sein und das Bild der tatsächlichen Verbreitungssituation verzerren.

Die Art wurde von Nadig (1987) und Ingrisch (1991) als Bergform beschrieben, zeigt in Österreich jedoch eine erstaunliche Spannweite in der Höhenverbreitung mit dem niedrigsten Fundort auf 265 m bei Spielfeld (2009, A. Koschuh) und dem höchsten auf 2071 m südlich dem Schrovinschartl bei Muhr im Lungau (2009, N. Ramsauer). In der Steiermark liegt der höchste bekannte Fundort am Greim auf 1950 m (2011, B. Haberreiter). Wie andere *Isophya*-Arten bevorzugen adulte Tiere dichte, hohe Vegetation und besiedeln ein weites Spektrum unterschiedlicher Habitats, z. B. Waldränder, Hochstaudenfluren und Wiesensäume. In der alpinen Stufe findet man die Art auf alpinen Rasen, Bergwiesen, ehemaligen Bergmähdern und Almen. Allen Lebensräumen gemeinsam ist das Vorhandensein von dichter Vegetation und – in tiefen Lagen – ein Mindestmaß an Feuchte.



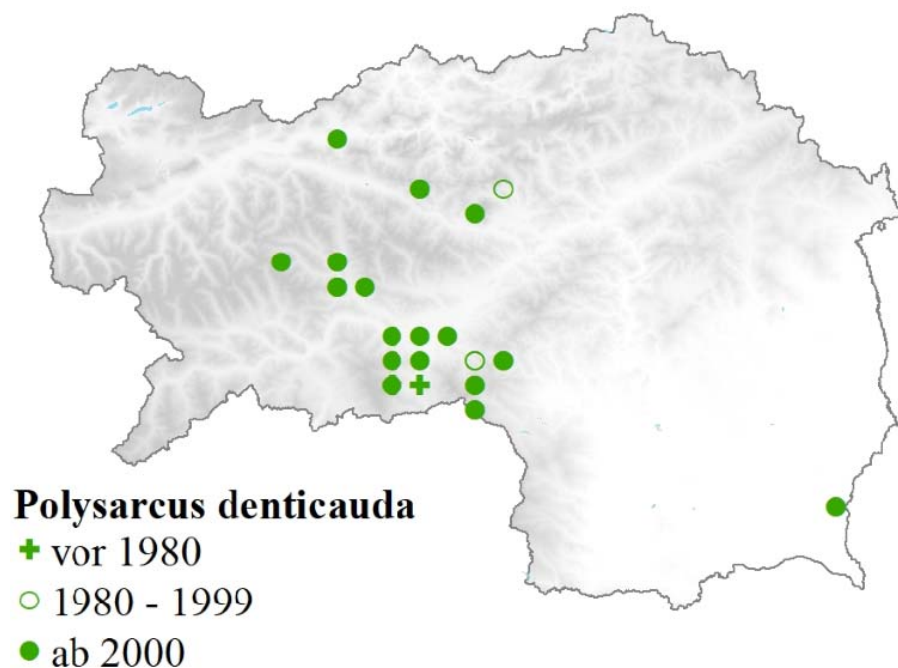


## Wantschaftschrecke *Polysarcus denticauda* (Charpentier, 1825)

Die optisch und akustisch imposante, dickleibige Wantschaftschrecke ist die größte heimische Sichelschrecke. Der Halsschild ist beim Männchen sattelförmig und bildet einen Schalltrichter, sodass der in fünf Phasen unterteilbare Gesang bis zu 50 Meter weit hörbar ist und es ermöglicht, sie an Straßenböschungen im Vorbeifahren zu entdecken. Trotzdem wurden viele Vorkommen in der Steiermark erst in den letzten 10 bis 15 Jahren entdeckt. Auffallend ist beim Männchen auch eine zweizipfelige, nach oben ragende Subgenitalplatte.

Aus der Südoststeiermark ist nur ein lokales Vorkommen um St. Anna am Aigen bekannt (vgl. Adlbauer & Sackl 1993), das 2018 von W. Stani wieder bestätigt wurde. Davon deutlich entfernt, finden sich weitere Vorkommen im Bereich des Steirischen Randgebirges und hier v. a. auf der Stub- und Packalpe, der Saualpe und sowie nördlich davon in den Seetaler Alpen und isolierte Fundpunkte in den Wölzer, Rottenmanner und Seckauer Alpen sowie im Ennstal bei Admont. *Polysarcus denticauda* ist ein typischer Bewohner von meist mageren Extensivwiesen und lebt vegetarisch. Die Wantschaftschrecke weist in Österreich eine recht weite Höhenverbreitung auf, welche sich auch in der Steiermark zeigt: Der niedrigste Fundort liegt auf 265 m Seehöhe in der Höll bei St. Anna am Aigen (2018, W. Stani) und der höchste in 1996 m Seehöhe auf der Südseite des Zeiritzkampels (2011, A. Koschuh).

Aufgrund des anhaltenden Rückganges von Extensivwiesen muss von Bestandsrückgängen bis hin zu einem lokalen Aussterben ausgegangen werden, was auch im aktuellen Gefährdungsgrad (VU) für Österreich zum Ausdruck kommt (Zuna-Kratky et al. 2017).



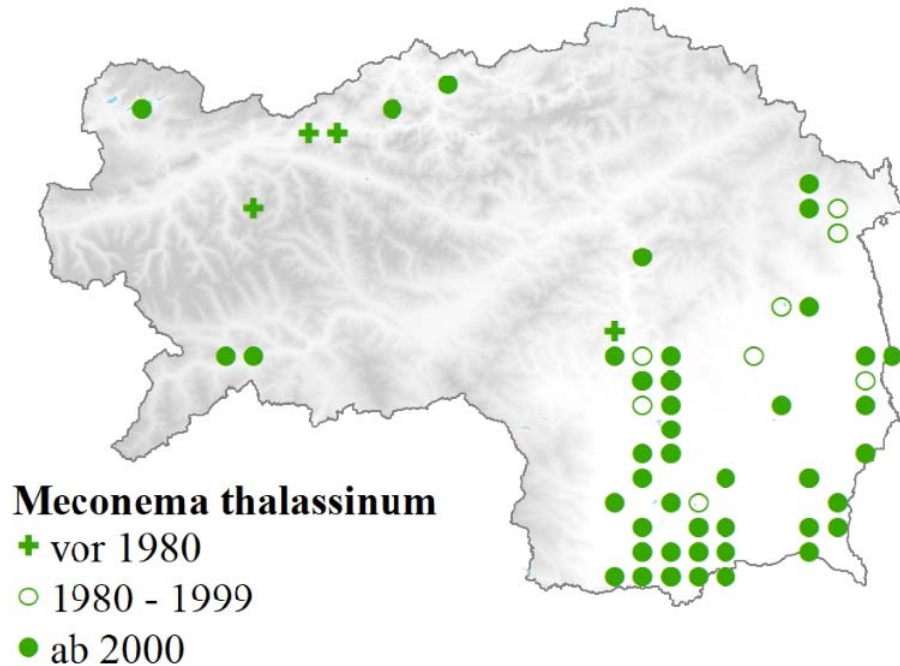
## Gemeine Eichenschrecke *Meconema thalassinum* (De Geer, 1773)

Mit ihrer geringen Größe und dem zart wirkenden Körperbau zählt die hellgrün gefärbte Gemeine Eichenschrecke zu den zierlichsten Laubheuschrecken Österreichs. Bereits der Name lässt auf die baumbewohnende Lebensweise der Art schließen. Eine Besonderheit ist die Lauterzeugung der Eichenschrecken, da sie mit ihren langen Hinterbeinen rhythmisch auf eine Unterlage wie z. B. Laub oder Ästchen trommeln und damit spezifische Vibrationslaute erzeugen.

In der Steiermark beschränkt sich ihre Verbreitung auf das Hügelland und die großen Talräume, d. h. das obere Murtal und Ennstal. Entsprechend ihrer mikroklimatischen Ansprüche ist die vertikale Verbreitung deutlich eingeschränkt, so dass drei Viertel der Beobachtungen unter 500 m liegen. Der

tiefste Fundpunkt liegt bei Hof bei Straden auf 230 m Seehöhe (2002, P. Sackl). Die höchsten Nachweise stammen vom Kulm auf 970 m (1998, L. Zechner) und der Bärenschützklamm in 1002 m Seehöhe (2006, A. Koschuh).

Die Art lebt nicht nur auf Eichen, sondern besiedelt eine Vielzahl unterschiedlichster Gehölze in Wäldern und an Waldrändern sowie in Gärten und Parks. Aufgrund ihrer nachtaktiven und versteckten Lebensweise ist der Erfassungsgrad schlecht, auch wenn die Tiere durch Lichtquellen angelockt werden und an Hauseingängen und in Wohnungen zu finden sind.

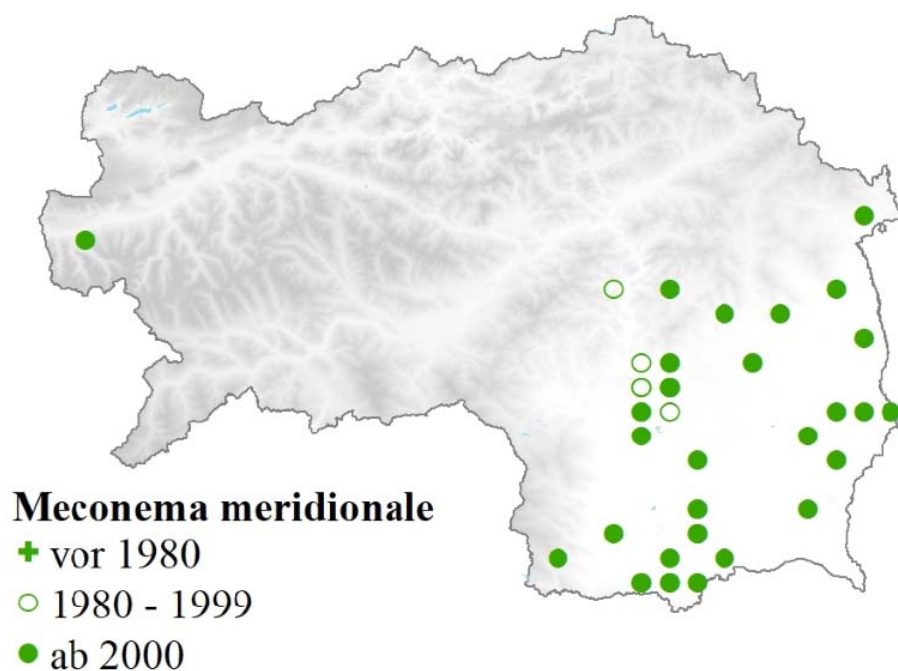


### Südliche Eichenschrecke *Meconema meridionale* A. Costa, 1860

*Meconema meridionale* ist von ihrer Schwesterart durch die stark verkürzten, stummelförmigen Flügel gut zu unterscheiden. Allenfalls kann sie mit einer Larve von *M. thalassinum* verwechselt werden. Beide Arten ernähren sich räuberisch von Kleininsekten, sind nachtaktive und werden häufig von künstlichen Lichtquellen angelockt. Auch die Lauterzeugung gleicht jener der Schwesternart.

In der Steiermark wurde die wärmeliebende und aus dem Mittelmeerraum stammende Art erstmals Ende der 1980er Jahre aus Graz gemeldet (Adlbauer 1987). Zechner et al. (2005) beschrieben sie vor allem aus dem Murtal zwischen Leibnitz und Graz, mittlerweile gibt es jedoch auch Funde in der Süd- und Südoststeiermark mit dem tiefstgelegenen Fundpunkt in Stainz bei Straden auf 255 m Seehöhe (2009, G. Kunz). Beinahe alle Beobachtungen liegen unterhalb von 500 m Seehöhe. Nur in Wetzelsdorf bei Graz wurde die Südliche Eichenschrecke auf 520 m Seehöhe gefunden (Adlbauer 1987) und eine Beobachtung abseits der Kernvorkommen ist aus St. Oswald ob Eibiswald auf 656 m Seehöhe bekannt (2016, G. Wöss), während der bisher ungewöhnlich hochliegende steirische und österreichische Fund auf 988 m bei Rohrmoos (2013, auf dem Seitenspiegel eines Autos, G. Pucher) wohl auf Verschleppung zurückzuführen sein dürfte.

Ein Großteil der Beobachtungen in der Steiermark stammt – wie insgesamt in Österreich – aus urbanen Lebensräumen, was einerseits durch das günstige Stadtklima, andererseits durch eine passive Verschleppung der flugunfähigen Art zu erklären ist. Wie die Gemeine Eichenschrecke ist auch sie überwiegend auf verschiedenen Bäumen und Sträuchern anzutreffen, wird jedoch häufig in Hauseingängen und Häusern bemerkt, da auch sie abends von Lichtquellen angelockt wird.

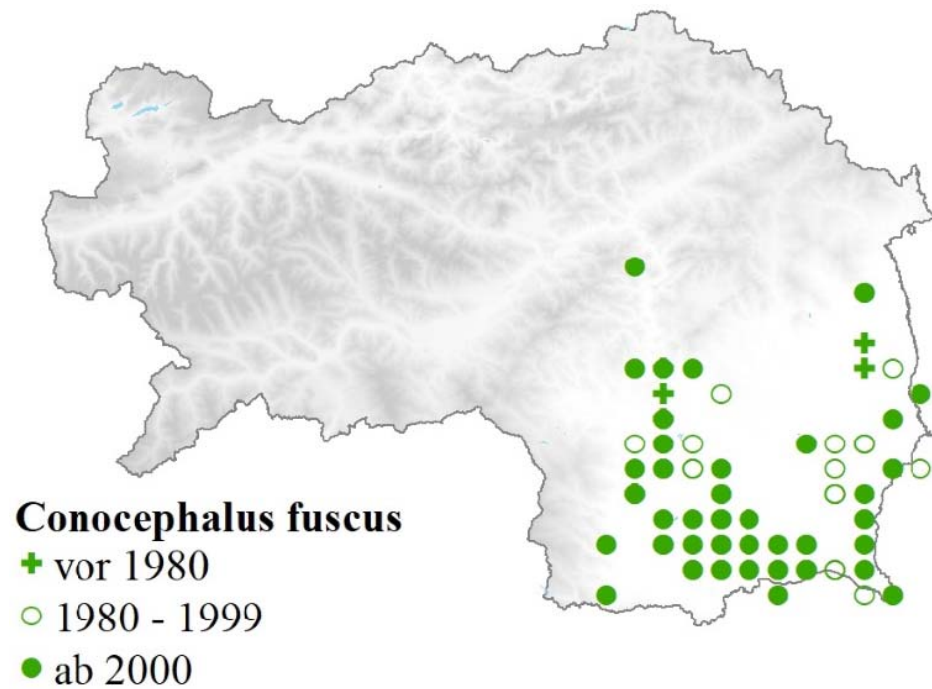


### Langflügelige Schwertschrecke *Conocephalus fuscus* Thunberg, 1815

Die Langflügelige Schwertschrecke ist verglichen mit ihrer Schwesternart *C. dorsalis* weiter verbreitet und besiedelt ein breiter gefächertes Habitatspektrum. Beide Arten sind sattgrün und weisen den für Schwertschrecken typischen keilförmigen Kopf auf. Die gut ausgebildeten Flügel – bei *C. dorsalis* sind langflügelige Exemplare sehr selten –, eine körperlange, gerade Legeröhre bzw. im Falle der Männchen die an der Spitze ausgebuchtete Subgenitalplatte und ein kürzerer Innenzahn der Cerci erlauben eine eindeutige Artansprache von *C. fuscus* im Gelände.

Die Vorkommen von *C. fuscus* beschränken sich auf das Ost- und Weststeirische Hügelland sowie das Murtal bis Graz, so dass fast alle Funde unterhalb von 500 m Seehöhe und rund 60 % unterhalb von 300 m liegen. Der tiefstgelegene Fundpunkt liegt in Kellendorf bei Bad Radkersburg auf 198 m Seehöhe (2018, W. Stani). Die höchsten Nachweise wurden von Pichler (1954) publiziert: auf dem Gaisberg (Fürstenstand, 630 m) und bei der Ruine Gösting (570 m). Weiters wurde die Art etwas abseits vom Verbreitungsgebiet im Jahr 2003 von H. Kerschbaumsteiner im Zaglergraben bei Laufnitzdorf (550 m) nachgewiesen.

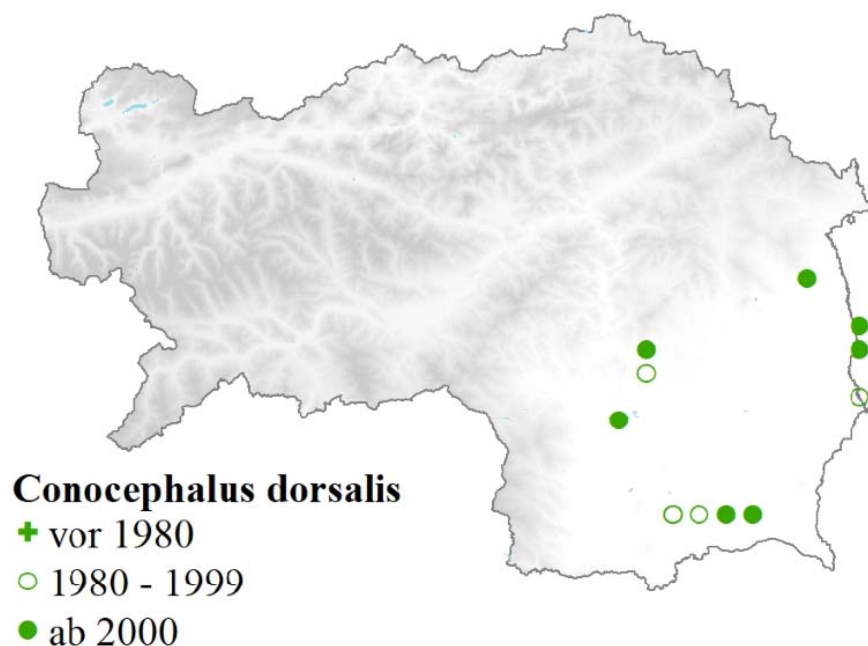
Die leise singende, an hochgrasige und -krautige Strukturen orientierte Laubheuschrecke bevorzugt Feuchtstandorte wie Verlandungs- und Schilfzonen an Teichen, Hochstaudenfluren und wechselfeuchte Mähwiesen, in klimatisch begünstigten Naturräumen aber auch trockenere Biotope, z. B. Böschungen, Ruderalflächen, (Bahn)dämme, Schläge und Sandgruben.



### Kurzflügelige Schwertschrecke *Conocephalus dorsalis* (Latreille, 1804)

Die Kurzflügelige Schwertschrecke ähnelt ihrer Schwesternart (siehe oben), ist in Österreich jedoch ein ausgesprochener Feuchtgebietspezialist mit indikatorischer Relevanz für naturnahe Lebensräume (Zuna-Kratky et al. 2017). Sie besiedelt Großseggenriede, lockerhorstige Röhrichte, seggenreiche, nasse Hochstaudenfluren oder Feuchtwiesen am Rand von Gewässern.

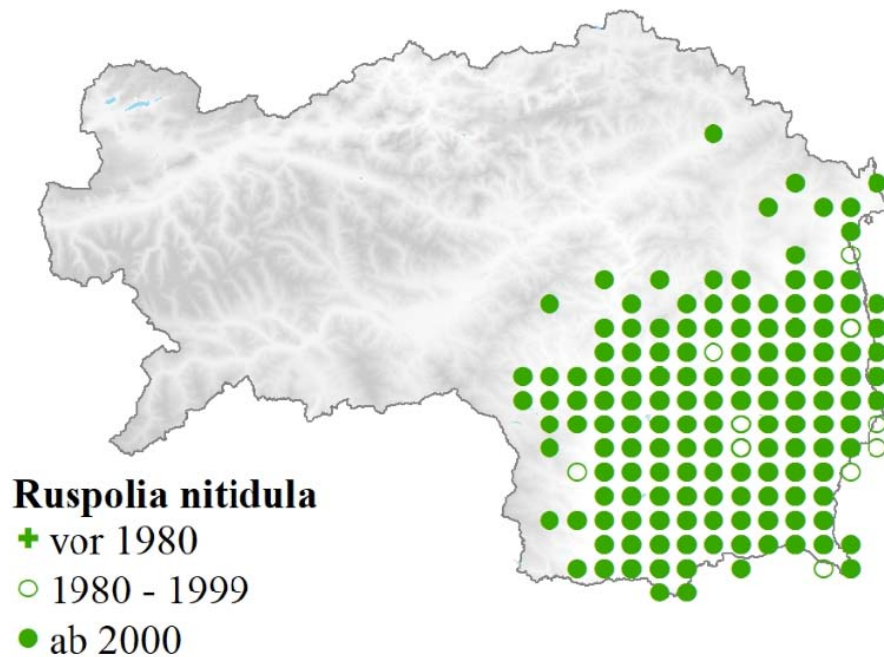
In der Steiermark liegen nur vereinzelte, isolierte Nachweise vor. Neben den bekannten Vorkommen im Hartberger Gmoos, im Sulmtal und an der Mur bei Leibnitz, ist die Art aus dem Kohlbacher Gmoos bei Fürstenfeld (Lederer 2004) und aus Burgau bekannt (Zechner et al. 2005). Mit Ausnahme einer Beobachtung im Sugaritzwald (2008, J. Brandner), sind weitere oder neuere Beobachtungen seit 2006 nicht bekannt! Alle Beobachtungen liegen unter 350 m Seehöhe mit Ausnahme einer Beobachtung vom Reinerkogel in Graz auf 499 m (1992, M. Schwarz-Waubke).



## Große Schiefkopfschrecke *Ruspolia nitidula* (Scopoli, 1786)

Die Große Schiefkopfschrecke ist die größte der heimischen Schwertschrecken. Ihre markante Kopfform mit weit nach vorn gezogener konischer Stirn und deutlich hinter den Augen ansetzenden Mundwerkzeugen, die langen Flügel, die schlanke Gestalt sowie die nahezu körperlange, gerade Legeröhre der Weibchen machen sie unverwechselbar. Am häufigsten findet man hellgrüne Tiere, seltener treten hellbraune, bernsteinfarbene oder schiefergraue Farbvarianten auf. Der hochfrequente, surrende Gesang ist vor allem in lauen Sommernächten, später im Jahr auch tagsüber zu hören.

Lange Zeit galt *R. nitidula* als seltene, in Österreich lokal bis regional begrenzt verbreitete Heuschreckenart mit zerstreuten Vorkommen. In den 1990er Jahren zeigte eine gezielte Kartierung in der Steiermark, dass die Art wesentlich häufiger ist (Braun et al. 1995). Sie besiedelt in der Steiermark das gesamte Hügelland und konnte ihr Areal in den letzten 15 Jahren noch deutlich ausdehnen: Zechner et al. (2005) beschreiben das Hauptverbreitungsgebiet der Art im Ost- und Weststeirischen Hügelland unter 500 m Seehöhe und nach wie vor stammen rund 95 % der Beobachtungen aus diesem Bereich. Mittlerweile liegen jedoch mehrere Beobachtungen aus Seehöhen bis 800 m und sogar höher vor. Zechner et al. (2005) gingen bei bis in 1130 m Seehöhe beobachteten Tieren im Grazer Bergland von verfliegenen Einzelexemplaren aus, der Fund von vier singenden Männchen auf kleiner Fläche bei der Kaltenbrunnerhütte am Reinischkogel (1340 m) im Jahr 2004 lässt allerdings ein autochthones Vorkommen annehmen (Weißmair 2008, Zuna-Kratky et al. 2017). Die Art wurde in unterschiedlichsten, sowohl trockenen als auch feuchten Lebensräumen beobachtet und ein Großteil der Nachweise stammt von Magerwiesen, Hochstauden- und Krautfluren, Ruderalfluren, verschiedenen Grünlandhabitaten, Fettwiesen sowie Hoch- und Zwischenmooren.

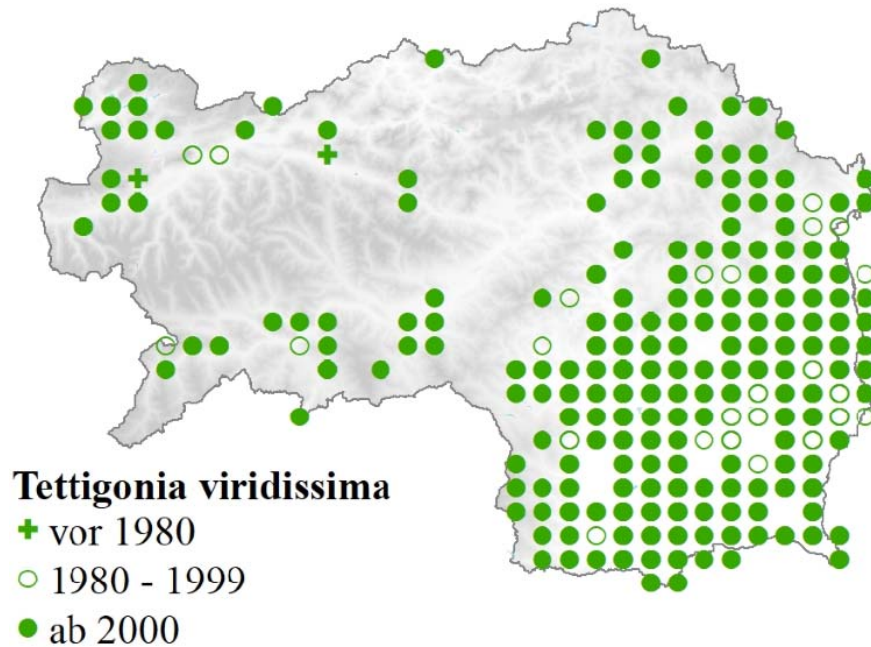


## Grünes Heupferd *Tettigonia viridissima* Linnaeus, 1758

Das Grüne Heupferd zählt zu den häufigsten Heuschreckenarten in Österreich und tritt regelmäßig im Siedlungs- und Kulturräum auf. Sein Gesang zählt zur typischen Klangkulisse heißer Sommertage und -nächte.

In der Steiermark liegt sein Verbreitungsschwerpunkt im Hügelland. Aber es werden auch die breiten Talräume der Obersteiermark (z. B. Mur- und Ennstal) sowie das Ausseer Land besiedelt. *T. viridissima* besiedelt ein recht weites Höhenspektrum, das jenem der „montaneren“ Schwesternart *T. cantans* nur wenig nachsteht. Aber fast 80 % der Beobachtungen stammen aus Seehöhen unterhalb von 500 m. Während von Zechner et al. (2005) eine Höhenverbreitung bis mindestens 800 m angegeben wurde, finden sich mittlerweile mehr als 6 % der Funde über dieser Höhenmarke und deuten – wie bei anderen Arten – auf eine Arealausweitung im Zuge der Klimaveränderungen hin. Nur knapp 2 % liegen jedoch oberhalb von 1000 m. Der höchste Nachweis stammt von der Hochstraße auf den Stoderzinken in 1620 m Seehöhe (2013, L. Forsthuber).

Die Art benötigt Baum- und Buschbestände und kommt v. a. an Waldsäumen, Feldhecken, in Wein- und Schrebergärten sowie Gartenvierteln, Parks und Brachen vor (Zuna-Kratky et al. 2017).

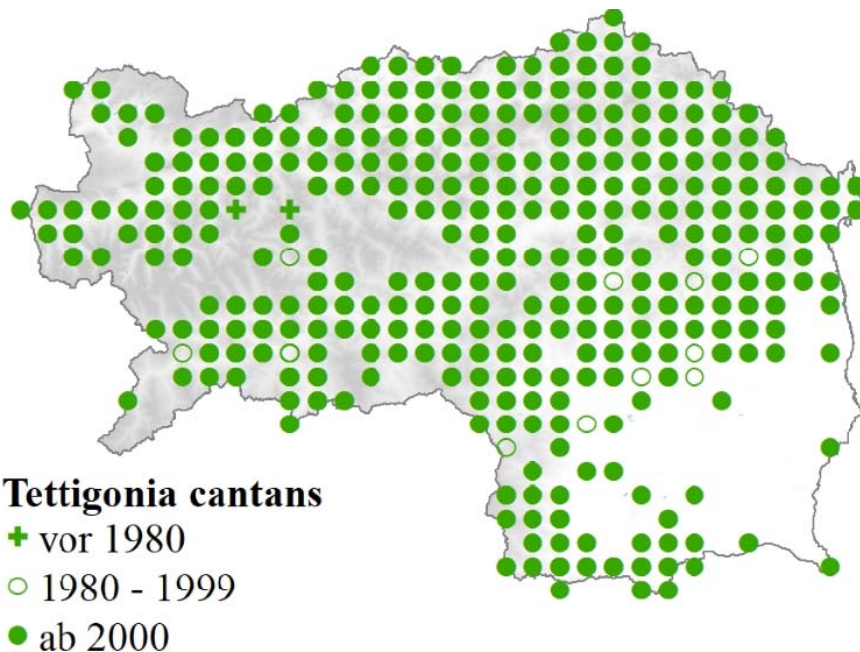


## Zwitscher-Heupferd *Tettigonia cantans* (Füssli, 1775)

Aufgrund seiner Häufigkeit v. a. im Hügel- und Bergland sowie seiner Größe und akustischen Omnipräsenz in vielen Lebensräumen, ist das Zwitscher-Heupferd wie die Schwesternart sogar für den Laien eine auffällige Art. Die kurzen, am Ende abgerundeten Flügel überragen den Hinterleib kaum und erreichen – im Gegensatz zum langflügeligen Grünen Heupferd – nur knapp das Hinterknie. Die Art ist ansonsten ein typisches, fast einheitlich grünes, kompakt und plump wirkendes Heupferd. Der Namen gebende Gesang ist ein tiefes, sehr lautes, etwa 3 s dauerndes und von ähnlich langen Pausen unterbrochenes Schwirren, das bei warmer Witterung besonders am Nachmittag und Abend ununterbrochen vorgetragen wird.

Nach Roesels Beißschrecke und der Gewöhnlichen Strauchschrecke ist *T. cantans* die am weitesten verbreitete Laubheuschrecke Österreichs und der Steiermark. Die Art kommt fast in der gesamten Steiermark vor, zeigt jedoch einen Verbreitungsschwerpunkt in der (sub)montanen Stufe bis mind. 1700 m (2015, Altes Almhaus, T. Frieß). Weniger als 2 % der Funde finden sich unterhalb von 300 m und nur 1 % der Beobachtungen oberhalb von 1500 m Seehöhe. Die Art fehlt nur im südoststeirischen Hügelland, in Teilen der Weststeiermark sowie in den Höhenlagen der Niederen Tauern, der Dachsteingruppe und des Toten Gebirges. Verbreitungslücken in den Gurktaler Alpen könnten auf Kartierungslücken zurückzuführen sein.

Das Zwitscher-Heupferd ist etwas hygrophil, besiedelt aber neben Ufersäumen, Niedermooren und Feuchtwiesen auch trockenere, langgrasige Wiesen, Grabenränder, Säume und Brachen sowie Gärten, soweit eine üppige Vegetation Deckung und ein feuchtes Mikroklima gewährleistet sind (Zuna-Kratky et al. 2017).

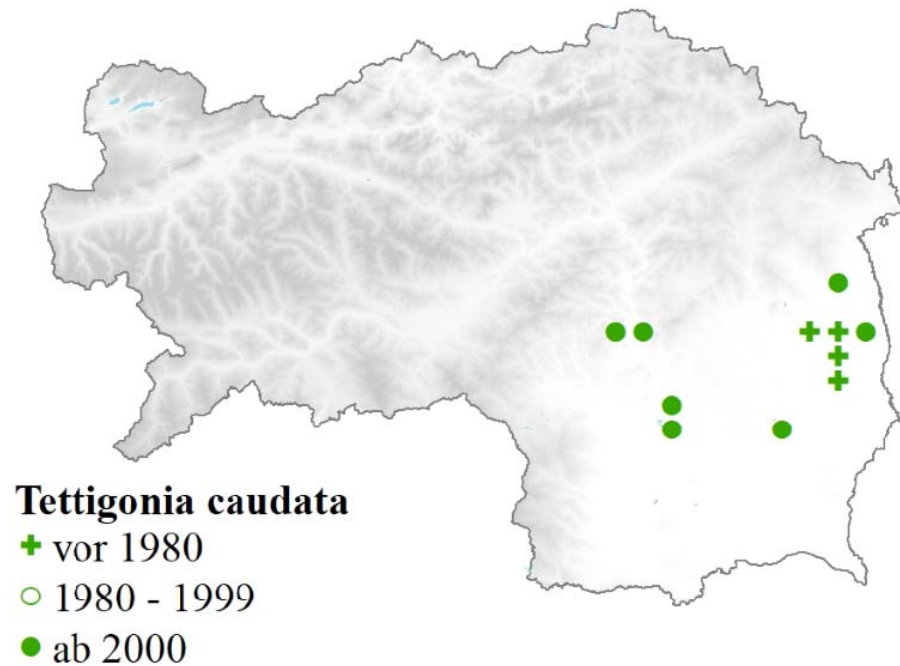


## Östliches Heupferd *Tettigonia caudata* (Charpentier, 1842)

Unter den Grünen Heupferden, die noch vor der Ernte die Getreidefelder besiedeln, kann sich lokal eine weitere Art, das Östliche Heupferd, finden. Die optische Unterscheidung erfordert ein wenig Übung, sofern ein Fund in den Ackerflächen überhaupt gelingt. Erleichtert werden das Auffinden und die Bestimmung durch ihren markanten und weithin vernehmbaren Gesang, der einem anschwellenden, scharfen Surren gleicht und jenem des Zwitscher-Heupferdes sehr ähnelt.

Aus der Steiermark sind nur wenige aktuelle Fundorte bekannt (Zechner et al. 2005). Sie stammen aus dem Grazer Feld und nördlich von Graz zwischen Gratkorn und Deutschfeistritz in 330 bis 405 m Seehöhe. Die Beobachtung vom Hartberger Ringkogel (580 m) bestätigt die alten Vorkommen in der Oststeiermark in Großsteinbach, Hainersdorf, Sebersdorf und Neudorf (Ebner 1951, Franz 1961). Auch in der Steiermark zeigt sich eine Bindung an Getreide- und Ackerkulturen. Bei Gratkorn konnte *T. caudata* in niederwüchsigem Getreide, aber auch in einem durch Hagelschlag zerstörten Maisfeld, in Grünlandstreifen zwischen Getreidekulturen sowie in unkrautreichen Ackerbrachen oder Feldgemüsekulturen beobachtet werden (Zechner & Koschuh 2005). Die Bevorzugung der Ackergebiete zeigt sich auch in der Höhenverbreitung, denn mit Ausnahme des Vorkommens am Hartberger Ringkogel (580 m, L. Zechner) finden sich alle Beobachtungen unterhalb oder knapp über 400 m Seehöhe.

Langfristig kam es vermutlich zu einer Verkleinerung des Areals und Bestandsrückgängen der Art, auch wenn die Datenlage keine eindeutigen Belege liefert. Diese ist vermutlich bedingt durch den Rückgang und die Intensivierung des Getreideanbaus (Zuna-Kratky et al. 2017).

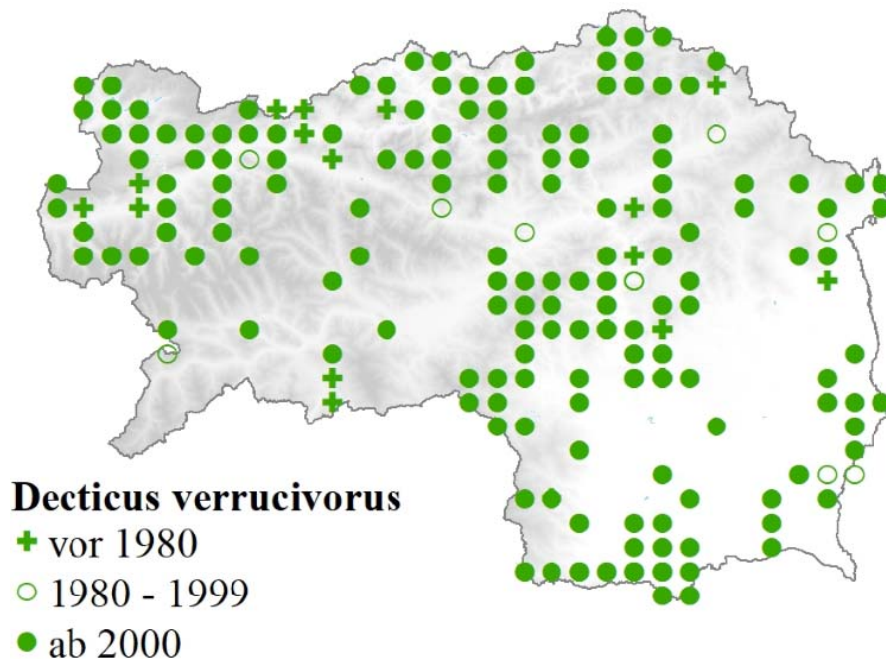




## Warzenbeißer *Decticus verrucivorus* (Linnaeus, 1758)

Kaum eine andere Heuschrecke beeindruckt so sehr wie der Warzenbeißer. Die Art imponiert nicht nur durch ihre Größe (Weibchen samt Legeröhre bis 7 cm Länge) und die langen Sprungbeine, sondern kann sich auch mit ihren kräftigen Mandibeln durch schmerzhaft Bisse Respekt verschaffen. Die Grundfärbung der unverkennbaren Beißschrecke ist meist gras- bis dunkelgrün, typisch ist das Vorhandensein schwarzer Flecken, insbesondere an den Körperseiten und auf den recht kurzen Deckflügeln. Auch der wetzende, laute Gesang des Warzenbeißers ist kaum zu verwechseln.

Der Warzenbeißer kommt in der gesamten Steiermark bis in eine Seehöhe von mindestens 1600 m (2015, Ramsau am Dachstein, F. Essl und Gleinalm, M. Stauer) vor, das Verbreitungsbild zeigt allerdings überall Lücken. So fehlt der Warzenbeißer (mittlerweile?) in weiten Teilen des oststeirischen Hügellandes und in der Grazer Bucht, aber auch großteils im Joglland und in der Obersteiermark (Mur- und Mürztal). Sehr lückig besetzt sind nach den vorliegenden Daten auch die Zentralalpen. Die Art besiedelt ein weites Spektrum überwiegend trockener Grünlandhabitats wie Magerwiesen, Straßenböschungen und Bahndämme, Bergwiesen und -weiden, kann aber auch in wechselfeuchten Wiesen, Seggenrieden, Niedermooren usw. gefunden werden. Die Art hat vermutlich durch die Intensivierung und Überdüngung von Standorten, die mit einer dichteren bodennahen Vegetation und damit mit kühlerem Mikroklima verbunden sind, oder aber auch durch die Nutzungsaufgabe bzw. -änderung des Grünlandes mit Aufforstungen und zu starker Verbrachung Bestandsrückgänge zu verzeichnen. Auch die verstärkte Mahd mit Kreiselmähwerken dürfte zu erheblichen Ausfällen bei den großen Imagines führen (Zuna-Kratky et al. 2017).



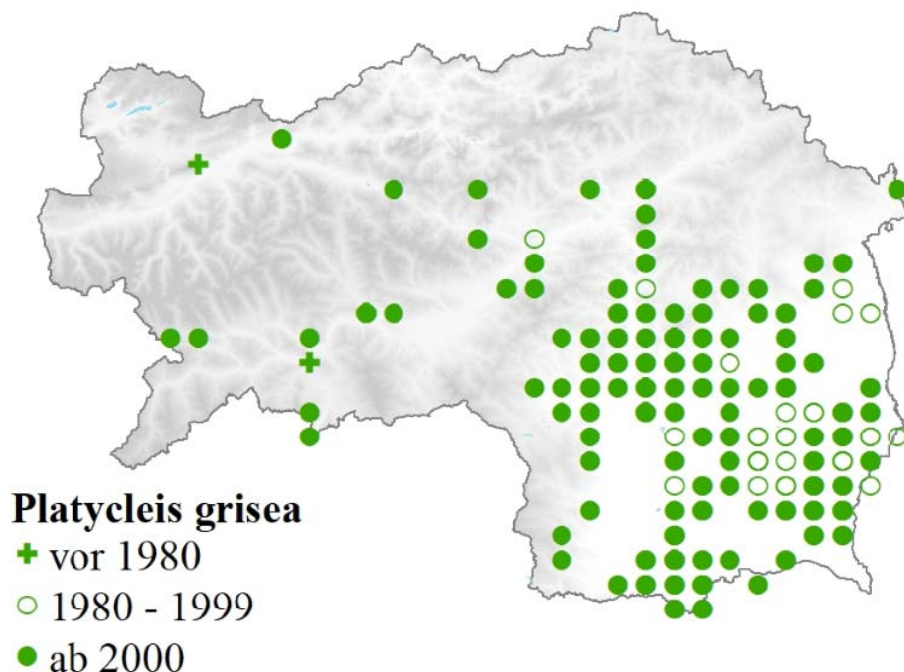
## Graue Beißschrecke *Platycleis grisea* (Goeze, 1778)

Während sie früher als Unterart von *P. albopunctata* gehandelt wurde, wird *Platycleis grisea* nunmehr als „gute“ Art betrachtet. Die meist in verschiedenen Grau- und Brauntönen gefärbte Graue Beißschrecke kann in Österreich vor allem mit der Westlichen Beißschrecke verwechselt werden. Die Vorkommen sind jedoch geografisch getrennt, so ist *P. albopunctata* in Österreich nur in Vorarlberg bekannt (Zuna-Kratky et al. 2017).

In der Steiermark finden sich die Vorkommen dieser Art vor allem im Hügelland sowie an wärmebegünstigten Standorten in der Obersteiermark und im Randgebirge (Zechner et al. 2005). Knapp 73 % aller Nachweise beziehen sich auf Seehöhen unter 500 m. Vereinzelt wurden Tiere bis auf 1280 m (Schöckl, 2002, A. Koschuh) und 1306 m Seehöhe (Krakauhintermühlen Ebene, 2010, A.

Koschuh) nachgewiesen. Der niedrigste Fundort liegt auf 227 m in den Murauen bei Gosdorf (2018, W. Stani).

Die Graue Beißschrecke ist eine Charakterart trockenwarmer Lebensräume. In der Steiermark findet man sie vor allem in Lebensräumen mit lückiger Vegetationsstruktur, d. h. wärmespeichernden, rohbodenreichen Standorten, wie Geländearrissen, (Fels)halbtrockenrasen und Bahndämmen, weiters besiedelt die Art magere Böschungen, Säume, Magerwiesen und Extensivweiden. Der Rückgang von extensiv bewirtschafteten Grünlandflächen wirkt sich auf die Art vermutlich negativ aus.

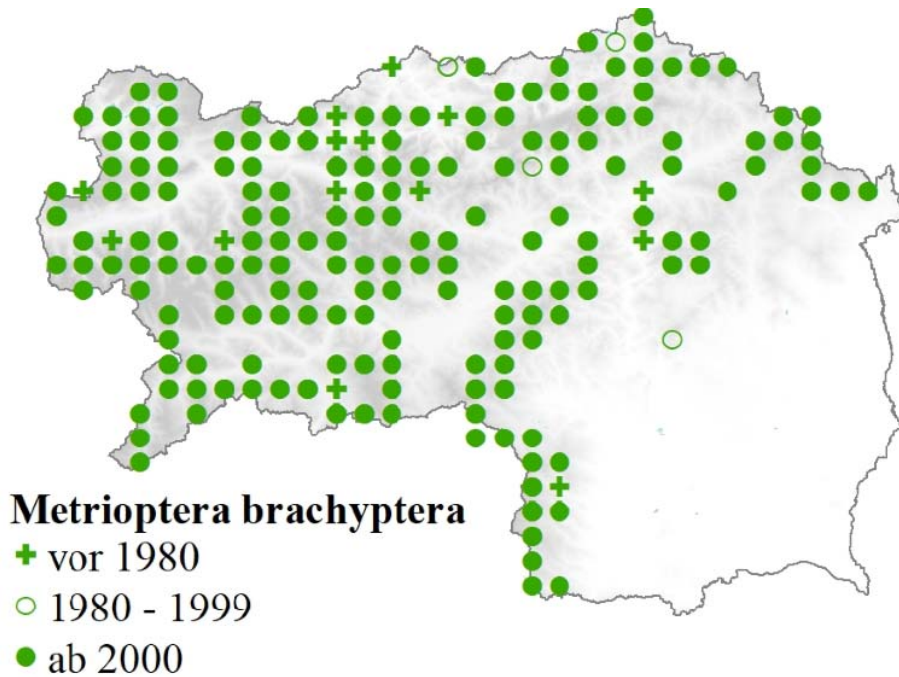


### Kurzflügelige Beißschrecke *Metriopectera brachyptera* (Linnaeus, 1761)

Die Kurzflügelige Beißschrecke gehört zur Beißschreckengruppe mit mittellangen Flügeln und markanter Halsschildseitenzeichnung, wobei der auffallende weißliche Hinterrand in Kombination mit einer eher schlichten, meist grünlich-bräunlichen Färbung charakteristisch ist. Nur die nahe verwandte *Metriopectera saussuriana* zeigt ihn ebenfalls, ihr fehlt aber u. a. der schwarze Längsstreifen am Hinterschenkel. Der etwas an einen zart und leise singenden Warzenbeißer erinnernde Gesang ist ein gutes Hilfsmittel, um die oft versteckt in der Vegetation lebende Art zu finden.

Die Kurzflügelige Beißschrecke ist ein Berg- und Hochlagentier und daher vor allem im Bergland, bei geeigneten Habitaten aber auch in den Talräumen der Obersteiermark in Seehöhen zwischen 517 m (2009, E Palfau, A. Koschuh) und 2060 m (2015, Rosenkranzhöhe, G. Wöss) zu finden. Der höchste Fund stammt aus dem Jahr 1946 (Sinabell/Dachstein, 2300 m Seehöhe, Franz 1961). Im ost- und weststeirischen Hügelland sowie Teilen des Randgebirges (Joglland) und im Großteil der breiten Talräume in der Obersteiermark fehlt die Art hingegen zur Gänze. Zu den am häufigsten besiedelten Habitaten zählen Magerweiden, Flach- und Niedermoore, Seggenriede und Almen. Weitere passende Lebensräume sind beispielsweise Magerwiesen, alpine bis subalpine Zwergstrauchheiden und Gebüsche sowie Hoch- und Zwischenmoore.

Die Bestandsentwicklung der Kurzflügeligen Beißschrecke zeigt in den östlichen und südlichen Landesteilen ein langsames Zurückweichen der randlichen Vorkommen der Art, wohl in Zusammenhang mit dem Verlust von Magergrünland (Zuna-Kratky et al. 2017).



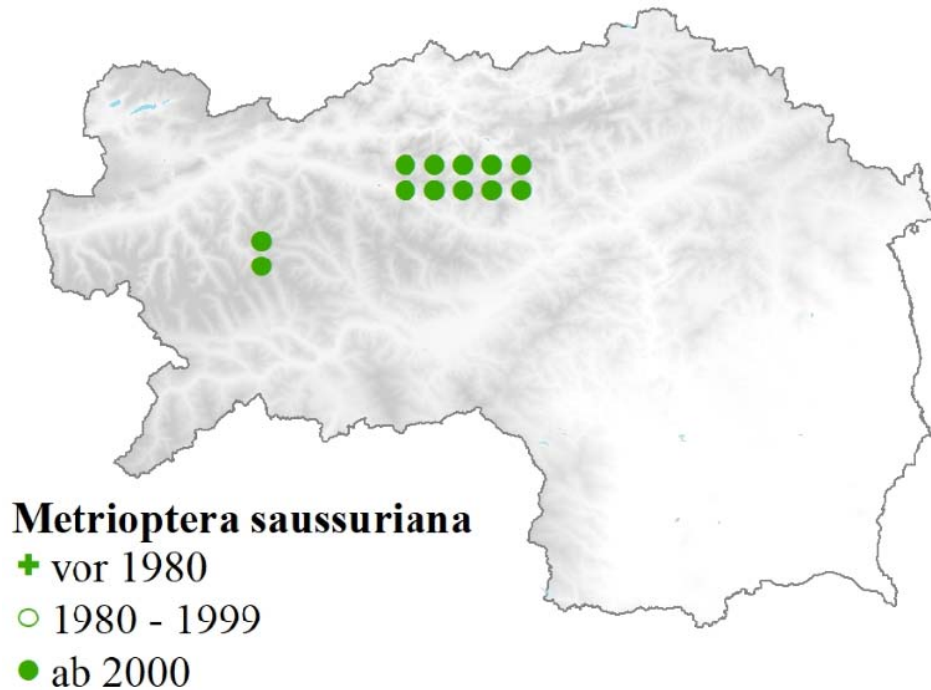
### Gebirgs-Beißschrecke *Metrioptera saussuriana* (Frey-Gessner, 1872)

Die Gebirgs-Beißschrecke ist eine sehr versteckt lebende, schwer nachweisbare Laubheuschrecke mit Hauptvorkommen in Westeuropa und eiszeitlichem Relikt vorkommen in den österreichischen Zentralalpen. Der leise Gesang ist nur aus kurzer Distanz hörbar, sodass ein Ultraschall-Detektor bei der Erfassung unschätzbare Dienste leistet bzw. fast unumgänglich ist. *M. saussuriana* kann leicht mit der Kurzflügeligen Beißschrecke verwechselt werden, welche jedoch meist grünliche Färbungen (Oberseite Halsschild, teilweise Flügel) besitzt (vgl. oben). Eindeutige Unterschiede weisen die Cerci sowie die Subgenitalplatte auf. Auch die Differenzierung anhand des Gesanges ist möglich (Zuna-Kratky et al. 2017).

Die ersten österreichischen Nachweise der Art stammen aus Muhr im Lungau und aus Mittersill in den Kitzbüheler Alpen. Illich (2003) konnte die Art auch für Kärnten in den Nockbergen nachweisen. Weitere Untersuchungen mit Funden aus den Nockbergen, Pöllatal und dem Maltatal zeigten, dass in Oberkärnten und dem angrenzenden Salzburger Lungau ein Verbreitungsschwerpunkt der Art in Österreich liegt (Weißmair in Zuna-Kratky et al. 2017).

Überraschenderweise konnte die Art im Herbst 2010 auch am Zeiritzkampl in den Eisenerzer Alpen und somit erstmals für die Steiermark nachgewiesen werden (Koschuh & Weißmair 2013). Intensive Kartierungen machten deutlich, dass die Grauwackenzone der Eisenerzer Alpen den zweiten Verbreitungsschwerpunkt der Art in Österreich bilden. Das Gebiet umfasst rund 100 km<sup>2</sup> und reicht vom Blaseneck bei Johnsbach über den Leobner, die Zeiritzalpe und über das Wildfeld bis zum Eisenerzer Reichenstein. Der nördlichste Fundpunkt in Österreich befindet sich nördlich des Radmerhalses am Hochkogel/Kaiserschild und der südlichste am Wildfeld. In den niedrigeren Bergkuppen (unter 1900 m) westlich des Sebringgrabens bei Johnsbach, wo die Grauwackenzone am Anhartskogel nur noch partiell zum Vorschein tritt, fehlt *M. saussuriana* ebenso wie in den schroffen Kalkbergen der Nördlichen Kalkalpen bzw. Ennstaler Alpen. Überraschenderweise fehlt sie auch am Reiting (Gößbeck) bei Trofaiach, wie auch die Verbreitung nordöstlich des Eisenerzer Reichensteins abrupt zu Ende zu sein scheint. Zwischen den beiden Verbreitungsschwerpunkten konnte die Gebirgs-Beißschrecke 2015 im Bereich Riedleralm und Stallaalm bei Donnersbachwald in den Niederen Tauern nachgewiesen werden (M. Zacherl, L. Forsthuber; Weißmair in Zuna-Kratky et al. 2017).

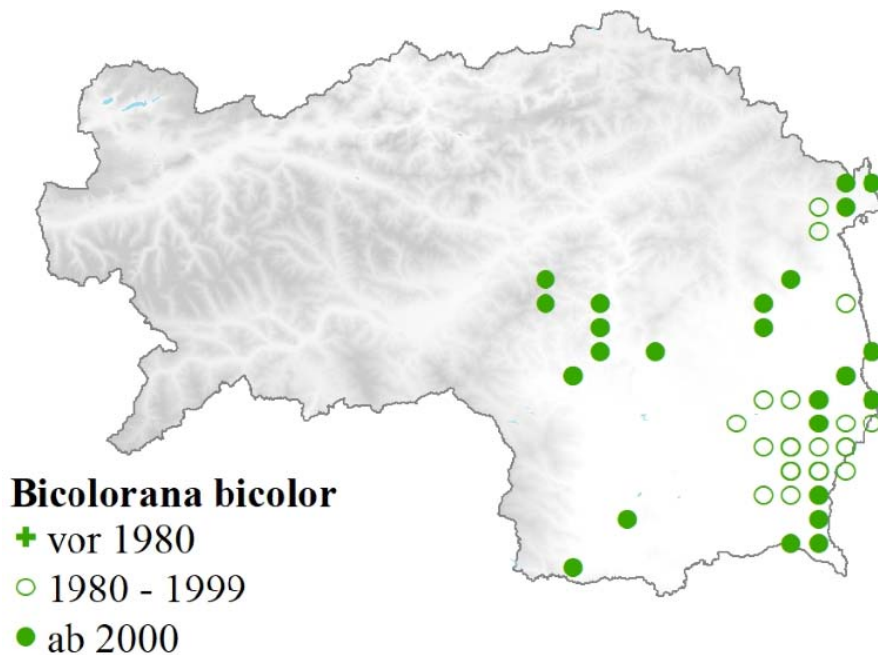
Die Vertikalverbreitung reicht in der Steiermark von 980 m in Radmer a. d. Hasel (2011, A. Koschuh) bis 2050 m am Hochkogel in den Eisenerzer Alpen (2011, W. Weißmair). Die Art besiedelt vor allem Almen und alpine Rasen, Magerweiden und alpine Zwergstrauchheiden. Als stenöke Grünlandbewohnerin strukturreicher, nährstoffarmer Standorte reagiert sie empfindlich auf intensive Grünlandnutzung. Negative Auswirkungen auf die Art sind durch die Intensivierung der Almnutzung oder deren Nutzungsaufgabe zu erwarten.



## Zweifarbige Beißschrecke *Bicolorana bicolor* (Philippi, 1830)

Wie ihr deutscher und wissenschaftlicher Name sagt, weist die Zweifarbige Beißschrecke eine für Heuschrecken eher ungewöhnliche, da konstante grün-braune Farbverteilung auf. Ihr Gesang ist recht auffällig und lässt an ein zartes Grünes Heupferd denken. In Österreich ist sie eine charakteristische Langfühlerschrecke des Pannonischen Raumes, die vor allem im Nördlichen und Südöstlichen Alpenvorland in wärmebegünstigten Lagen weiter nach Westen in Alpennähe vordringt.

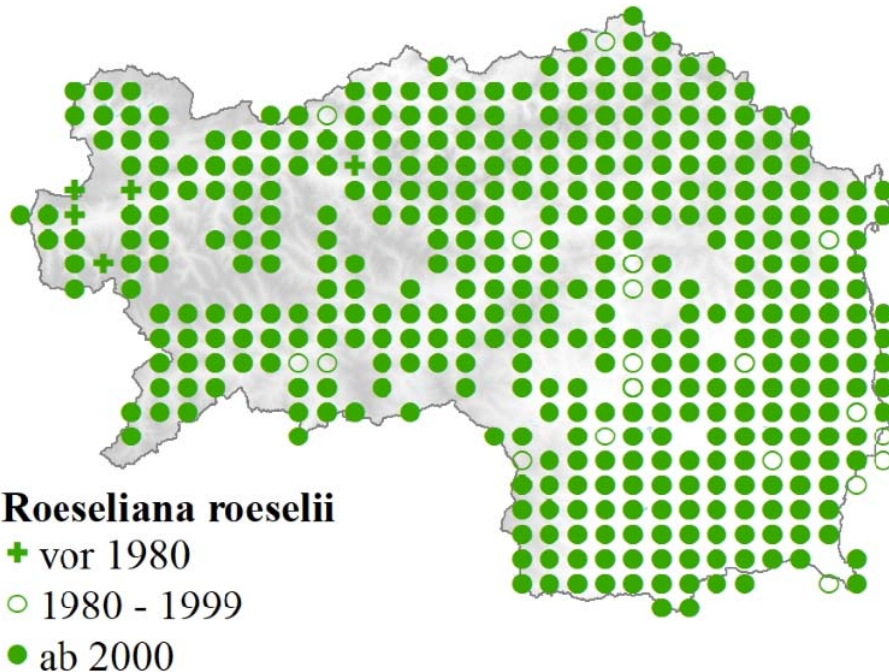
In der Steiermark sind neben einem mehr oder weniger geschlossenen Areal im Südosten nur recht versprengte Vorkommen im Wechselgebiet und der Buckligen Welt, sowie im Westlichen Grazer Bergland bekannt, während die klimatisch begünstigte West- und Südsteiermark weitgehend unbesiedelt ist. Möglicherweise spielen die hier doch deutlich höheren Sommerniederschläge eine ungünstige Rolle für das Auftreten der Art. Sie wurde jedoch im südlichen Koralpengebiet beobachtet (Zechner et al. 2005). Die Zweifarbige Beißschrecke ist eine Art der Niederungen, in der Steiermark liegt jedoch nur knapp ein Drittel aller Beobachtungen unterhalb von 300 m Seehöhe, aber 71 % unterhalb von 400 m Seehöhe. Der höchste Fund stammt vom Polsterkogel auf der Gleinalm auf 1582 m Seehöhe (2013, S. Wegleitner). *M. bicolor* besiedelt trockenwarme, grasige bis krautige Lebensräume mit einer guten vertikalen Strukturierung. In der Steiermark findet man sie vor allem in nährstoffarmen, meist hochgrasigen bzw. extensiv genutzten Magerwiesen, in Brachen, entlang von Bahndämmen und Straßenböschungen, und selten auch in wechselfeuchten Talwiesen und hochgrasigen, mäßig feuchten Brachen (Zechner & Koschuh 2005).



## Roesels Beißschrecke *Roeseliana roeselii* (Hagenbach, 1822)

Roesels Beißschrecke gehört zu den am weitesten verbreiteten und häufigsten Heuschrecken Mitteleuropas. Auch in der Steiermark ist sie nach der Gemeinen Strauchschrecke die häufigste Langfühlerschrecke gemessen an der Zahl der zur Verfügung stehenden Datensätze. Sie ist vom Hügelland bis in die montane Stufe gegen 1500 m fast überall in geeigneten Lebensräumen anzutreffen. Deutliche Verbreitungslücken treten erst in den höheren Lagen der Alpen, z. B. in den Niederen Tauern, auf. Überraschend und nicht unbedingt durch Kartierungslücken erklärbar ist hingegen die auffallend lückige Verbreitung im Grazer Bergland von der Packalpe im Südwesten bis nach Weiz im Nordosten. In der Steiermark wurde sie bis knapp über 2000 m beobachtet (2036 m, Leobner, 2015, L. Forsthuber), aber wie in Gesamtösterreich finden sich fast 95 % der Beobachtungen in Seehöhen bis 1300 m.

Roesels Beißschrecke ist eine richtige „Wiesenheuschrecke“. Obwohl sie durchaus in gedüngten und mehrschnittigen Intensivwiesen auftreten kann, sind Magerwiesen offensichtlich der bedeutendste Lebensraum in der Steiermark, gefolgt von bewirtschafteten Fett-Mähwiesen der Talböden und Plateaus, Feucht- und Nasswiesen. Neben zahlreichen anderen Grünlandhabitaten werden von Hochstauden dominierte Krautfluren, rohbodenreiche Standorte, aber auch Flach- und Niedermoore sowie Weideland recht häufig besiedelt.

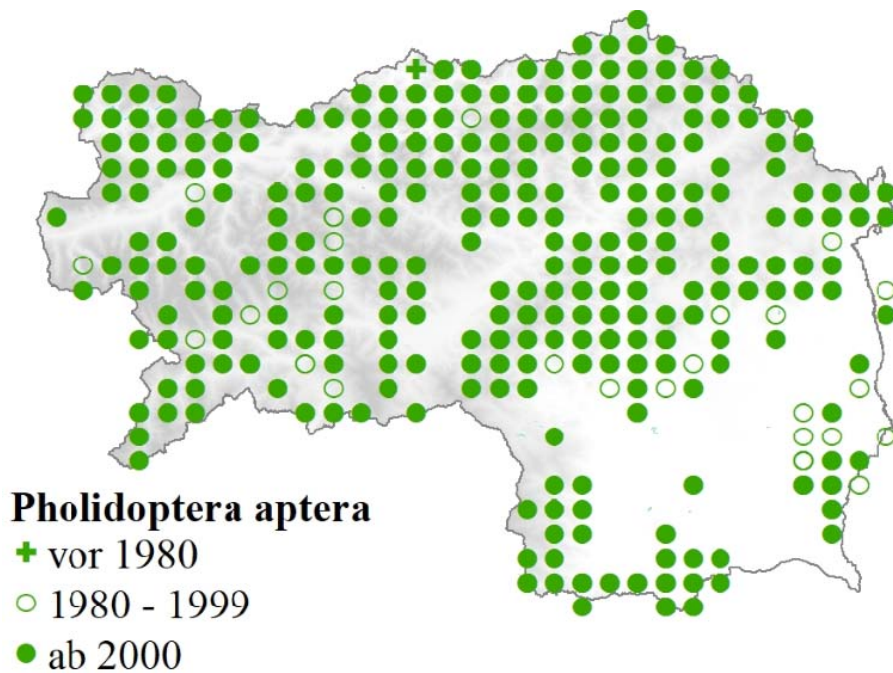


## Alpen-Strauschschrecke *Pholidoptera aptera* (Fabricius, 1793)

Die Alpen-Strauschschrecke ist nicht nur wegen ihrer Größe, sondern auch wegen ihrer markanten hellen Abzeichen am schwarzbraun (Männchen) bis graubraun (Weibchen) gefärbten Körper kaum zu verwechseln. Auch die breiten gelben Hinterränder der kräftigen Hinterschenkel unterscheiden sie bei uns von ähnlichen Arten. Die Art sitzt aber meist gut versteckt in dichter Vegetation, sodass der vor allem am Nachmittag und bis in die Nacht vorgetragene laute und markante Gesang der beste und einfach zu sammelnde Hinweis auf ihre Anwesenheit ist.

In der Steiermark besiedelt sie das südost- und südsteirische Hügelland, das Randgebirge und den alpinen Teil, fehlt aber in weiten Teilen der Ost- und Weststeiermark, in der Grazer Bucht und in den breiten Talräumen der Obersteiermark. Die Höhenverbreitung reicht von 263 m in Spielfeld (2009, A. Koschuh) bis 1930 m am Pleschnitzzinken bei Pruggern (2015, L. Forsthuber).

Sie ist thermophil, aber auch kälte- und feuchteterolerant und wird in allen Expositionen und Mikroklimaten gefunden (Zuna-Kratky et al. 2017). Als Bewohnerin von Saumhabitaten mit Gehölzen und gut entwickelter Krautschicht wurde die Alpen-Strauschschrecke in der Steiermark in einer Vielzahl von unterschiedlichen Lebensräumen gefunden, am häufigsten jedoch in hochstaudendominierten Krautfluren und Waldrandgebüsch, auf Almen im Waldgürtel sowie in Säumen, Brachen und Schlagfluren.

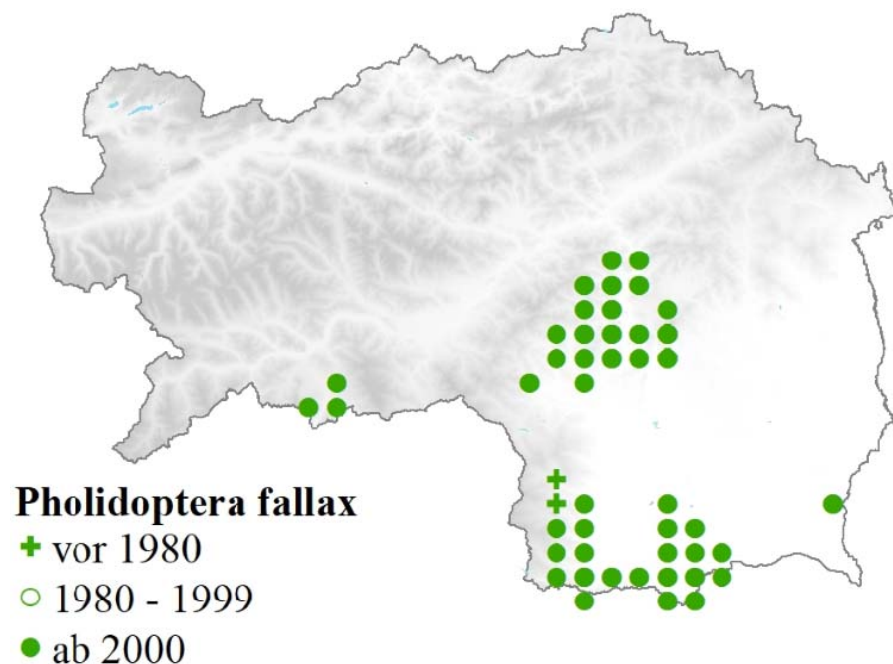


### Südliche Strauschrecke *Pholidoptera fallax* (Fischer, 1853)

In Österreich tritt *Ph. fallax* häufig gemeinsam mit *Ph. griseoptera*, gelegentlich auch mit *Ph. aptera* auf. Von diesen lässt sie sich optisch durch den breiten, hell-cremefarb gesäumten unteren und hinteren Rand des dunkel gefärbten Halsschild-Seitenlappens unterscheiden. Zudem ist die Art etwas kleiner und kompakter gebaut, wodurch sie langbeiniger wirkt. Die Legeröhre der Weibchen ist sensenförmig aufwärts gebogen, etwas länger als jene von *Ph. griseoptera* und fein zugespitzt. Der dreisilbige Gesang wird von den Männchen sowohl tagsüber als auch nachts in höherer Vegetation vorgetragen.

Die steirischen Vorkommen konzentrieren sich auf das Grazer Bergland und die Südsteiermark von der Koralpe, dem weststeirischen Hügelland und den Windischen Bühel bis zum Poßruck (Zechner et al 2005). In der Oststeiermark ist die Art bisher nur aus St. Anna am Aigen und Klöch bekannt (Zechner & Koschuh 2005). Weiters wurde sie 2008 abseits der bekannten Beobachtungen in der Steiermark, aber mit angrenzenden Vorkommen in Kärnten, auch in St. Marein bei Neumarkt gefunden (A. Koschuh) und seither auch in Wildbad Einöd (2009) und Dürnstein in der Steiermark (2010) von G. Wöss bestätigt. Die Höhenverbreitung liegt zwischen 264 m in St. Anna am Aigen (2006, A. Koschuh) und 1300 m am Südosthang des Schöckls im Grazer Bergland (2002, A. Koschuh).

Sie besiedelt in der Steiermark neben anderen Grünlandhabitaten und hochstaudenreichen Standorten vorzugsweise extensiv bis nicht genutzte hochgrasige, nährstoffarme und trockenwarme Magerwiesen und -weiden sowie klassische Halbtrockenrasen.



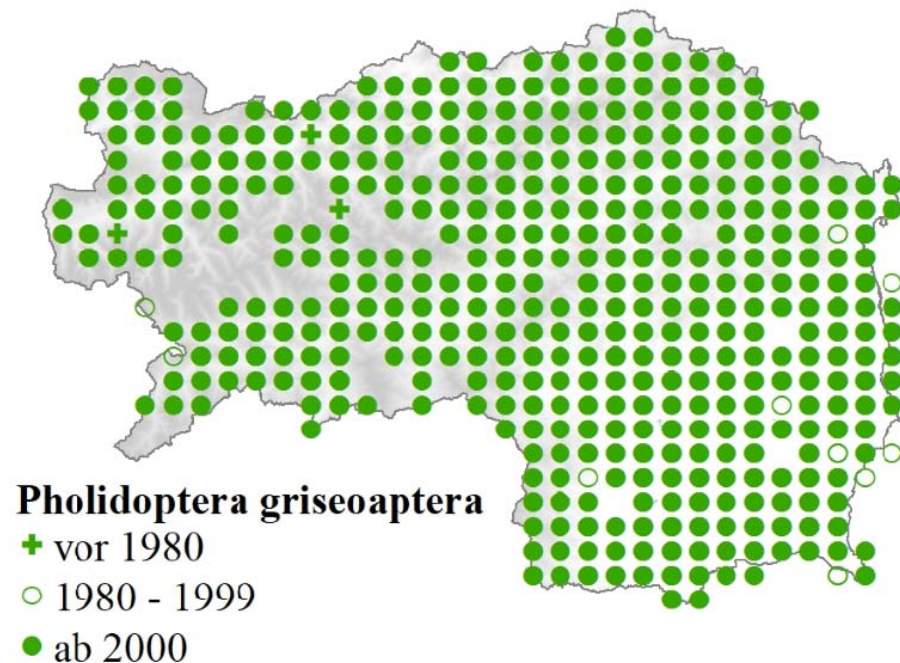


## Gewöhnliche Strauschschrecke *Pholidoptera griseoptera* (De Geer, 1773)

Die Gewöhnliche Strauschschrecke ähnelt hinsichtlich ihrer Gestalt und Färbung den anderen Vertretern der Gattung, kann aber anhand der schmalen hellen Umrandung der Halsschildseiten sowie den Cerci am Hinterleibsende der Männchen bzw. der vergleichsweise kurzen, kräftigen, sensenförmig nach oben gebogenen Legeröhre des Weibchens gut differenziert werden.

Die Art ist in der gesamten Steiermark nahezu flächendeckend bis mindestens 1700 m Seehöhe verbreitet (Zechner et al. 2005) und ist die häufigste Langfühlerschrecke im Bundesland, gemessen an der Zahl der vorliegenden Daten. Sie fehlt nur in den höchsten Lagen der Niederen Tauern und Seetaler Alpen. Einzelne Verbreitungslücken im Hügelland und Randgebirge lassen sich sicherlich auf Kartierungsdefizite zurückführen. Die höchsten Nachweise wurden von L. Forsthuber auf dem Weg zur Lurgbauerhütte, Schneealpe (2011) und auf der Stoderalm (2013) auf 1700 m erbracht.

*Pholidoptera griseoptera* besiedelt in Österreich eine sehr große Vielzahl von Lebensräumen, zeigt jedoch eine deutliche Affinität zu Waldrandgebüsch, Aufforstungen, Böschungen und Säumen sowie anderen krautreichen und/oder locker verbuschten Standorten, so dass man sie häufig in Gärten und Parkanlagen findet, wo ihr Gesang, bestehend aus im Sekundenabständen vorgetragenen scharfen „zrit“-Silben, zur typischen Lautkulisse der Sommerabende zählt.



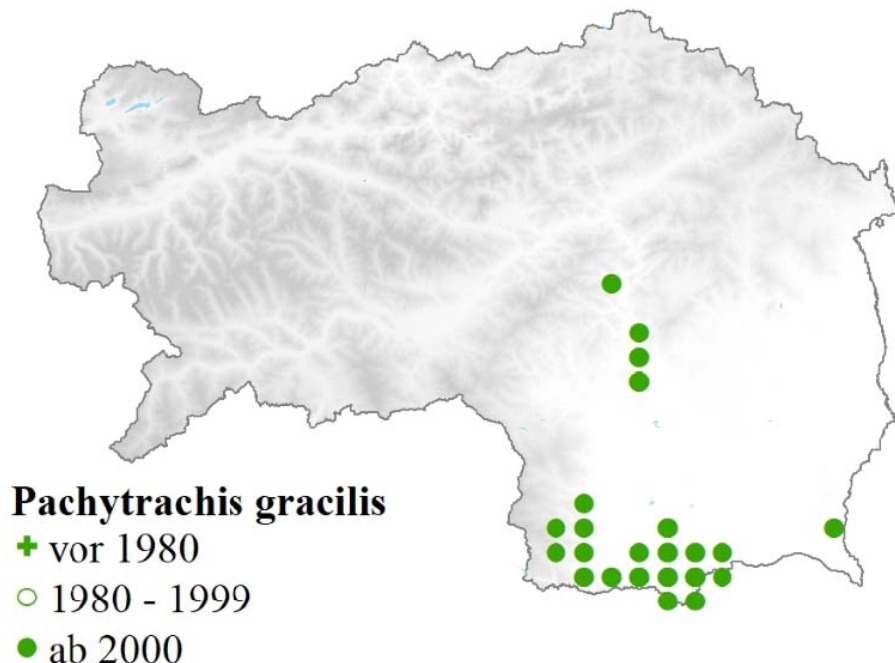
### Zierliche Südschrecke *Pachytrachis gracilis* (Brunner von Wattenwyl, 1861)

Die Zierliche Südschrecke ist eine bräunlich gefärbte, optisch eher unauffällige Langfühlerschrecke, die aufgrund ihrer kurzen Flügel flugunfähig ist. Charakteristisch sind neben dem hell gesäumten Unterrand des Halsschildes die lange, nur leicht nach oben gebogene Legeröhre des Weibchens sowie die fadenförmigen, ungezähnten Cerci des Männchens. Die Art hält sich vor allem in höherwüchsigem, oft krautigem und verbrachtem Grünland auf und muss in der Vegetation gezielt gesucht werden. Eine weitere Kartierungshilfe ist der leise Gesang, welcher allerdings nur mit Hilfe eines Ultraschall-Detektors gut vernommen werden kann und vor allem in der Dämmerung und nachts vorgetragen wird.

Die Art besiedelt trockenwarme Standorte. Der Verbreitungsschwerpunkt liegt in der Südweststeiermark, wo die Art nahezu flächendeckend in den südlichen Teilen der Bezirke Deutschlandsberg und Leibnitz, von den Ostabhängen der Koralpe bis an die Mur, verbreitet ist. Weiter östlich gibt es hingegen nur mehr einzelne Nachweise. Viel weiter nördlich existieren Vorkommen im Grazer Becken und Bergland. Die nördlichsten steirischen Funde gelangen in den Jahren 2003 und 2004 westlich von Frohnleiten (Zechner & Koschuh 2005). Der östlichste Fundort in der Steiermark liegt bei Tieschen unweit der slowenischen Grenze (2006, A. Koschuh).

Die Funde von *P. gracilis* konzentrieren sich auf die colline Stufe, wobei etwas mehr als 80 % der Nachweise aus Höhen unterhalb von 600 m stammen. Das Höhenspektrum reicht dabei von 270 m am Sauberg bei Spielfeld bis 880 m am Ostabhang der Koralpe, südlich Trahütten (Zechner et al. 2005).

Voraussetzung für ein Vorkommen der wärmeliebenden Zierlichen Südschrecke ist eine ausgeprägte vertikale Strukturierung des Lebensraumes. Sie ist somit eine Bewohnerin trockenwarmer, höherwüchsiger Standorte mit einer deutlich ausgebildeten Gras- bzw. Krautschicht und besiedelt beispielsweise regelmäßig extensiv oder nicht genutzte Magerwiesen und -weiden sowie Halbtrockenrasen, Böschungen und Wegränder, aber auch lichte Wälder und Waldränder.

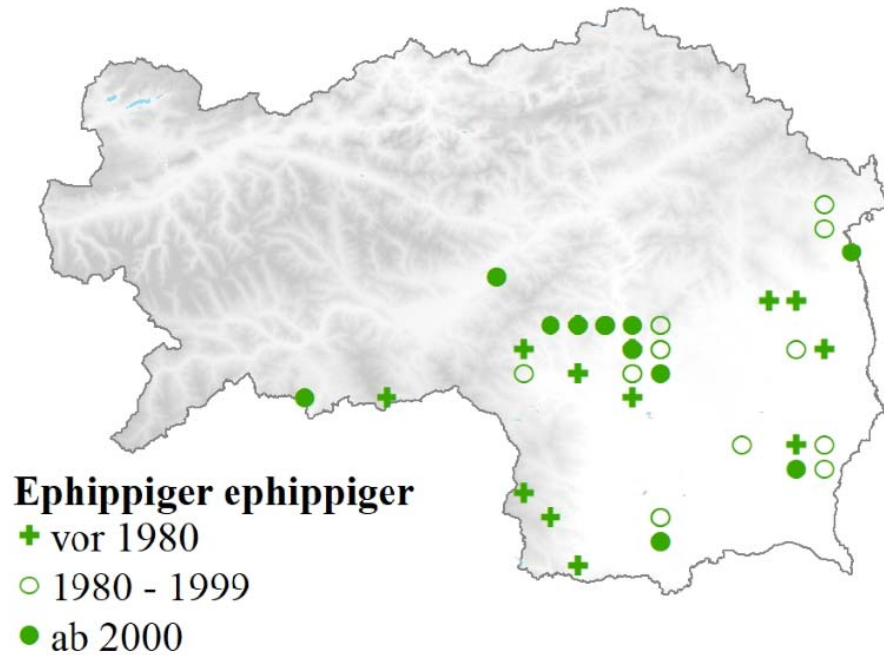


## Steppen-Sattelschrecke *Ephippiger ephippiger* (Fiebiger, 1784)

Nomen est omen – und besonders zutreffend für die imposante Steppen-Sattelschrecke, welche durch ihr sattelförmig vertieftes und am Hinterrand stark erweitertes Halsschild unverkennbar ist. Aufgrund ihrer grünen Färbung und ihrem regungslosen Verharren im Gebüsch ist sie jedoch schwer zu entdecken, verrät aber ihre Anwesenheit durch einen kurzen und scharfen Gesang, der weithin hörbar ist (Zuna-Kratky et al. 2017).

Ein Verbreitungsschwerpunkt der Steppen-Sattelschrecke befindet sich in Graz und dem angrenzenden Bergland. In der Südwest- und Oststeiermark gelangen nur vereinzelte Funde. Bemerkenswert ist das offensichtlich isolierte Vorkommen am Serpentinstandort Gulsen bei Kraubath (Zechner et al. 2005). Entsprechend ihrer Vorliebe für wärmebegünstigte Standorte liegt der überwiegende Anteil der Fundorte in relativ niederen Höhen. Zwei Drittel der Fundorte in der Steiermark stammen aus Höhen unter 600 m. Viele Vorkommen sind jedoch seit über 20 Jahren nicht mehr bestätigt worden, sodass davon ausgegangen werden muss, dass die Steppen-Sattelschrecke in der Steiermark stark rückläufig und gefährdet ist.

Die besiedelten Habitate sind durch trocken-warmes Klima gekennzeichnet. Zumindest lockerer Gehölzbestand ist ebenso erforderlich. In der Steiermark findet man die Art vor allem auf Felsstandorten, in Steinbrüchen und Sandgruben, aber auch in trockenwarmen Kiefernwäldern, an Gebüsch- und Waldrändern, Böschungen und Rainen sowie auf Schlag- und Ruderalfluren.

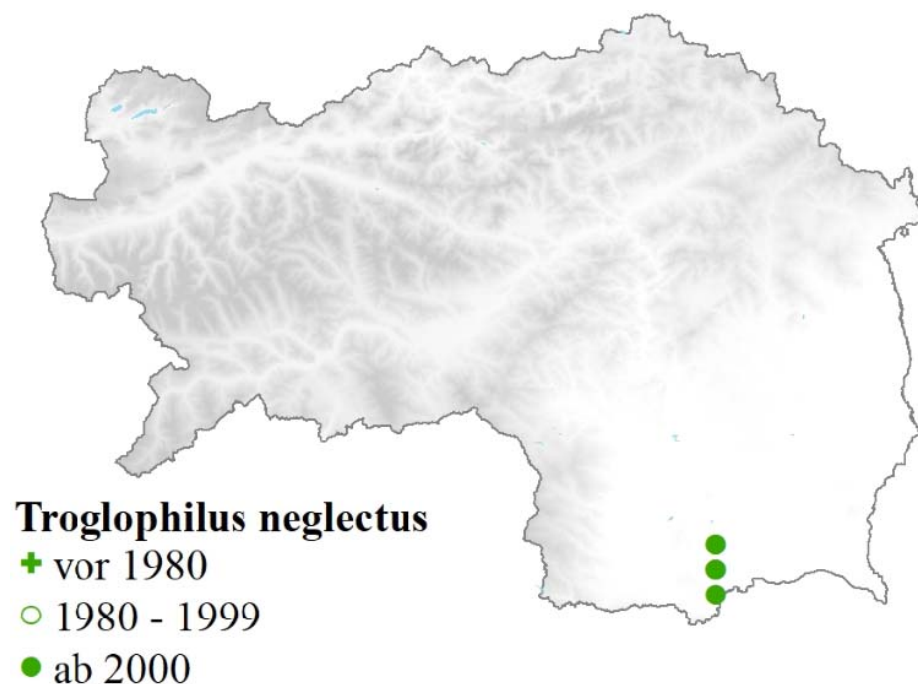


## Kraussche Höhlenschrecke *Troglophilus neglectus* Krauss, 1879

Die Kraussche Höhlenschrecke ist, wie Kollars Höhlenschrecke, die zweite einheimische Höhlenheuschrecke der Gattung *Troglophilus*, nicht ausschließlich in Höhlen zu finden. Habituell ist die Differenzierung der beiden Arten, vor allem der Larven, sehr schwierig. Sicher unterscheiden kann man adulte Tiere an der Form der letzten Rückenplatte des Hinterleibes. Höhlenheuschrecken sind meist rötlichbräunlich marmoriert und bei *T. neglectus* mischen sich vor allem im hinteren Teil des Abdomens Grüntöne in dieses Zeichnungsmuster.

Der Verbreitungsschwerpunkt der Art liegt im Süden Österreichs, d. h. in den Südalpen und im Klagenfurter Becken. Das steirische Vorkommensgebiet südlich von Leibnitz ist womöglich über Slowenien mit dem Kärntner Hauptvorkommen verbunden (Zuna-Kratky et al. 2017).

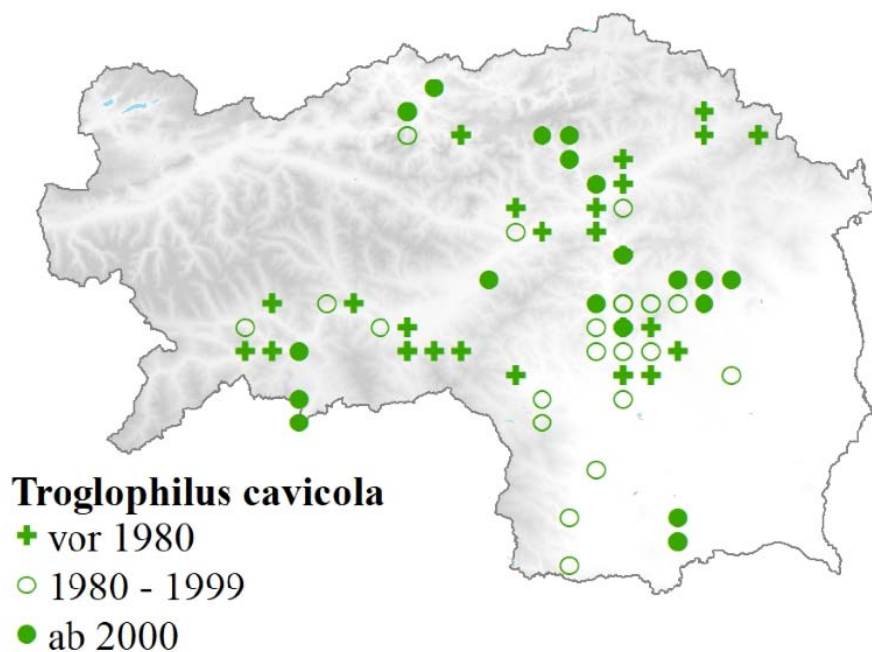
In der Steiermark ist *T. neglectus* bisher nur von drei Fundorten, aus dem Römersteinbruch Aflenz und von einem Obstkeller in Ottenberg bei Ehrenhausen, bekannt (Kögler 1981, Adlbauer & Sackl 1993). Im Jahre 2014 wurde der Fotobeleg einer Larve in einem Erdkeller in Glanz dieser Art zugeordnet (G. Kunz). Dies ist der höchst gelegene Nachweis auf 367 m in der Steiermark. Die Art ist also möglicherweise in weiteren Höhlen, Stollen und Kellern in der Südsteiermark bis mind. 370 m Seehöhe zu erwarten (Zechner et al. 2005). Gezielte Erhebungen in den letzten Jahren in Aflenz (Jänner und Februar) von W. Stani und J. Wolf ergaben einen Bestand von 500 – 1000 Tieren.



### Kollars Höhlenschrecke *Troglophilus cavicola* (Kollar, 1833)

Kollars Höhlenschrecke wurde bereits 1833, nach einem Fund in einer Höhle, dem „Schelmenloch“ an der Thermenlinie, als neue Art beschrieben. Heute weiß man allerdings, dass die einheimischen Höhlenschrecken nicht ausschließlich in Höhlen vorkommen, sondern vor allem auf frostfreie (Erd-)Höhlungen im Winter angewiesen sind. Den lichtscheuen Tieren bieten Höhlen mit ihren meist konstant niedrigen, aber frostfreien Temperaturen solche Überwinterungsmöglichkeiten und zudem die Möglichkeit, ganzjährig aktiv zu sein (Zuna-Kratky et al. 2017).

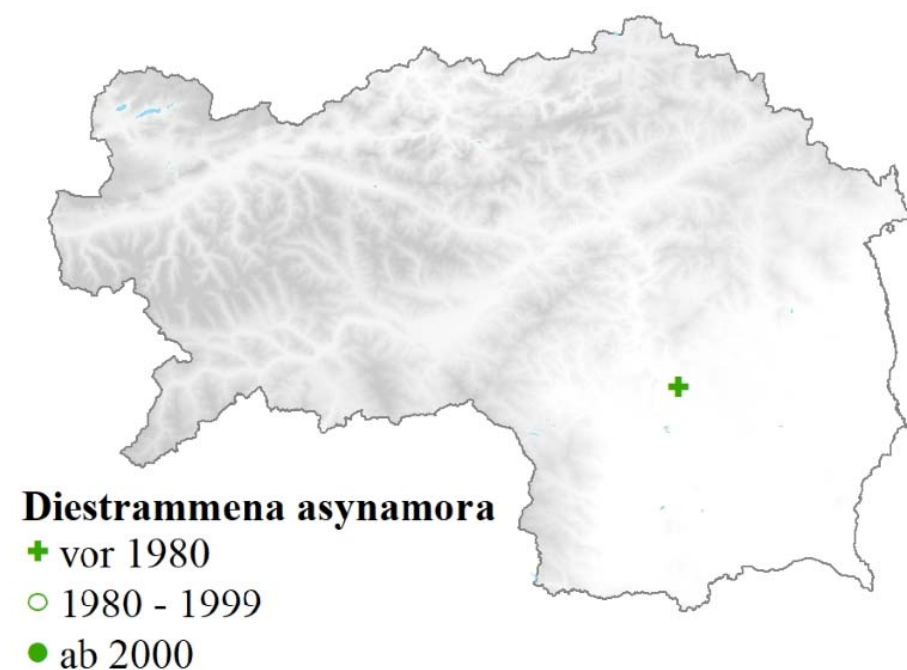
In Österreich ist sie die weiter verbreitete, in den östlichen Nordalpen die einzige Art der Gattung *Troglophilus*. In der Steiermark gibt es zahlreiche Beobachtungen aus dem Ennstal (Gesäuse), dem Murtal zwischen Murau und Graz, dem Mürztal sowie dem steirischen Randgebirge. Das Höhenspektrum reicht von 200 m Seehöhe beim Römersteinbruch in Aflenz an der Sulm (2009, L. Zechner, E. Sardet) bis 1050 m im Gesäuse (2015, J. Neumayer) und nach Kögler (1981) in der Seeriegelhöhle am Pfaffensattel bis 1130 m und in der Schlüssellochhöhle bei Triebendorf bis 1132 m. Der Verbreitungsschwerpunkt liegt aber in der collinen bis (unter)montanen Stufe und 80 % der steirischen Nachweise liegen unter 850 m Seehöhe. Man findet die Art v. a. in Höhlen und Stollen, seltener im Freien an schattigen Waldstandorten unter Steinen und Falllaub sowie unter Baumstämmen und Rinde. Wie in der vorhin erwähnten Erhebung in Aflenz, konnten bei dieser Art extrem wenige Individuen festgestellt werden.



## Gewächshausschrecke *Diestrammena asynamora* (Adelung, 1902)

Die in den meisten Bestimmungsbüchern unter dem Gattungsnamen *Tachycines* geführte Gewächshausschrecke wurde bereits gegen Ende des 19. Jahrhunderts nach Europa eingeschleppt und hier – ohne die Kenntnis ihrer natürlichen Verbreitung – aus den Gewächshäusern von St. Petersburg erstmals für die Wissenschaft beschrieben.

Es wird allgemein angenommen, dass das ursprüngliche Vorkommen der mittlerweile weltweit verbreiteten Art in Ostasien liegt. Wie bei den wenigen anderen als Schädlinge verrufenen Heuschreckenarten gibt es einige Publikationen in Gartenzeitschriften und landwirtschaftlichen Journalen über diese Art, unter Heuschreckenkundlern fand sie jedoch wenig Beachtung, sodass wir über ihre aktuelle Verbreitung nicht allzu viel wissen. In der Steiermark gibt es einen einzigen Fund aus dem Botanischen Garten in Graz (W. Kühnelt in Bieringer & Rotter 2001), welcher trotz gezielter Nachsuche im Jahr 2015 nicht bestätigt werden konnte (L. Zechner).



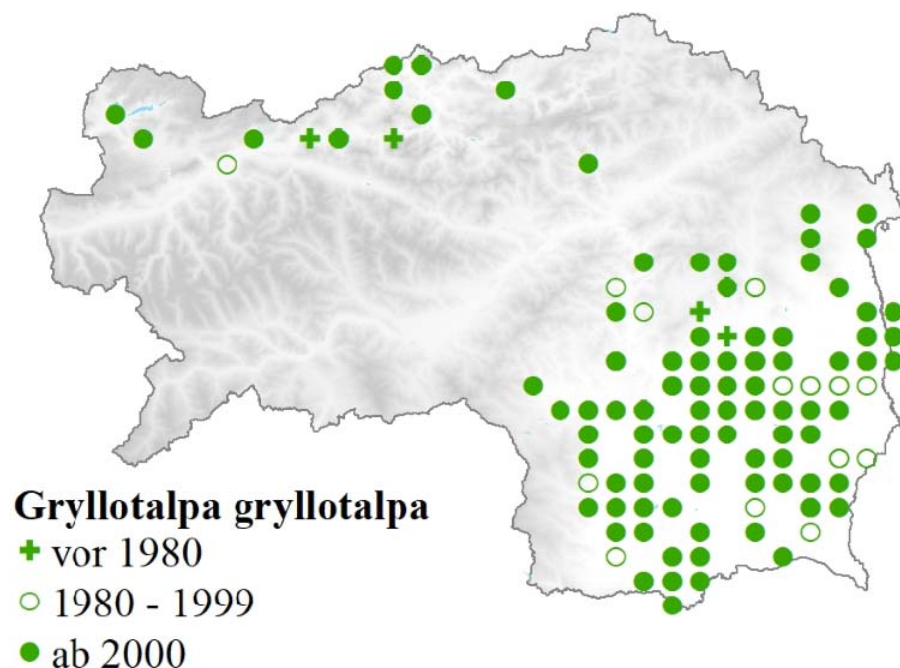
## Maulwurfgrille *Gryllotalpa gryllotalpa* (Linnaeus, 1758)

Die Maulwurfgrille ist mit 35 bis 50 mm Körperlänge eine große Langfühlerschrecke, die durch einen hochspezialisierten Körperbau in Zusammenhang mit ihrer grabenden Lebensweise gekennzeichnet ist. Sie lebt in ausgedehnten selbstgegrabenen Gangsystemen im Erdreich, besitzt kein Sprungvermögen, kann aber schwimmen, tauchen und fliegen. Sie ernährt sich hauptsächlich von Insekten und deren Larven, aber auch von Pflanzenwurzeln. In der Paarungszeit werden durch Stridulation langanhaltende, surrende „rüüü“-Rufreihen erzeugt, die den Rufen der Wechselkröte ähneln, durch ihre geringere Lautstärke und konstante Tonhöhe aber unterscheidbar sind. Die Weibchen legen 200-600 Eier in einer Erdhöhle ab und betreiben eine obligate Brutpflege, welche einzigartig unter den heimischen Heuschreckenarten ist (Zuna-Kratky et al. 2017).

Die Maulwurfgrille ist in Österreich weit verbreitet und kommt in allen Bundesländern vor. Sie zeigt das Verbreitungsbild einer wärmeliebenden Art des Flach- und Hügellandes, die selten bis in die submontane Höhenstufe vordringt. In der Steiermark besiedelt sie flächendeckend das Hügelland und Randgebirge. Weiters kommt sie über das Ennstal bis ins Ausseer Land vor, fehlt aber im oberen Murtal ab Lauffnitzdorf und auch im Mürztal. 85 % der Beobachtungen liegen unterhalb von 500 m. Die höchsten Beobachtungen auf 980 und 1000 m stammen aus St. Kathrein am Offenegg (2008, F. Essl).

Die Maulwurfgrille ist aufgrund ihrer unterirdischen Lebensweise an grabbare, aber auch bindige Böden gebunden. Sie benötigt daher lockere, frische bis feuchte, gut grabfähige Sand- oder Lehmböden. Auch an extrem nasse Standorte ist die Art durch ihre Befähigung zum Schwimmen und sogar Tauchen grundsätzlich adaptiert (Zuna-Kratky et al. 2017).

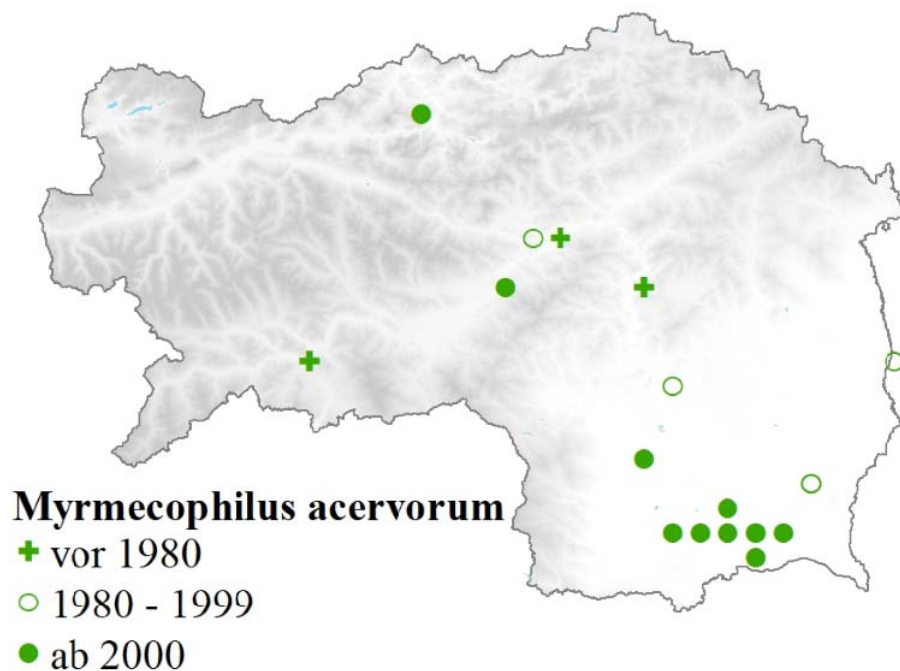
Die Lebensräume der Art umfassen frische Wiesenlebensräume, Uferbereiche von Gewässern und Gräben, Feuchtwiesen etc. Bedeutende Sekundärlebensräume sind vor allem Gärten.



## Ameisengrille *Myrmecophilus acervorum* (Panzer, [1799])

*Myrmecophilus acervorum* zählt mit 3-4 mm Körperlänge zu den kleinsten Heuschrecken Europas. Charakteristisch sind der braune, elliptische Körper sowie die kurzen, kräftigen Fühler und zwei deutlich hellere Querbinden auf dem Vorderkörper. Auffallend sind auch die beiden spindelförmigen, rechtwinklig abstehenden Cerci und die stark verdickten Hinterschenkel. Die Art ist flügellos, stumm und verfügt auch über keine Hörorgane. Bisher sind von dieser Art nur Weibchen bekannt, d. h. die Art pflanzt sich parthenogenetisch fort. Die Ameisengrille lebt als Kommensale in den Nestern verschiedener Ameisenarten, wo sie sich durch Aneignung des koloniespezifischen Nestgeruches tarnt. Am und wurde am häufigsten wurde sie bei *Lasius*-Arten beobachtet.

In Österreich liegen aus allen Bundesländern mit Ausnahme von Vorarlberg und Nordtirol vereinzelte Nachweise vor. Das Lebensraumspektrum ist groß und reicht von lichtarmen Wäldern bis hin zu Trockenrasen, Abbauflächen und Siedlungsräumen, sicherlich in Abhängigkeit von den Wirtsameisen. *M. acervorum* findet im Inneren der Ameisennester ein ausgeglichenes Mikroklima. Entsprechend der Lebensraum- und Temperaturansprüche der bevorzugten Wirtsameisen werden vor allem wärmebegünstigte Lagen besiedelt. Die steirischen Beobachtungen stammen daher vor allem aus dem Hügelland und von wärmebegünstigten Standorten in der Obersteiermark. Inneralpine Vorkommen sind nur aus dem Gesäuse, wo die Art erst 2012 entdeckt wurde, sowie auch aus dem oberen Murtal von der Gulsen (2011, H. Wagner), vom Häuselberg bei Leoben und mit einem historischen Nachweis vom Puxberg bekannt (Zechner et al. 2005). Die vorliegenden Daten reichen von Seehöhen zwischen 248 m in Brunnsee bei Weinburg (2014, J. Brandner) bis zu 650 m auf der Schmetterlingswiese am Demmerkogel (2008, H. Wagner).



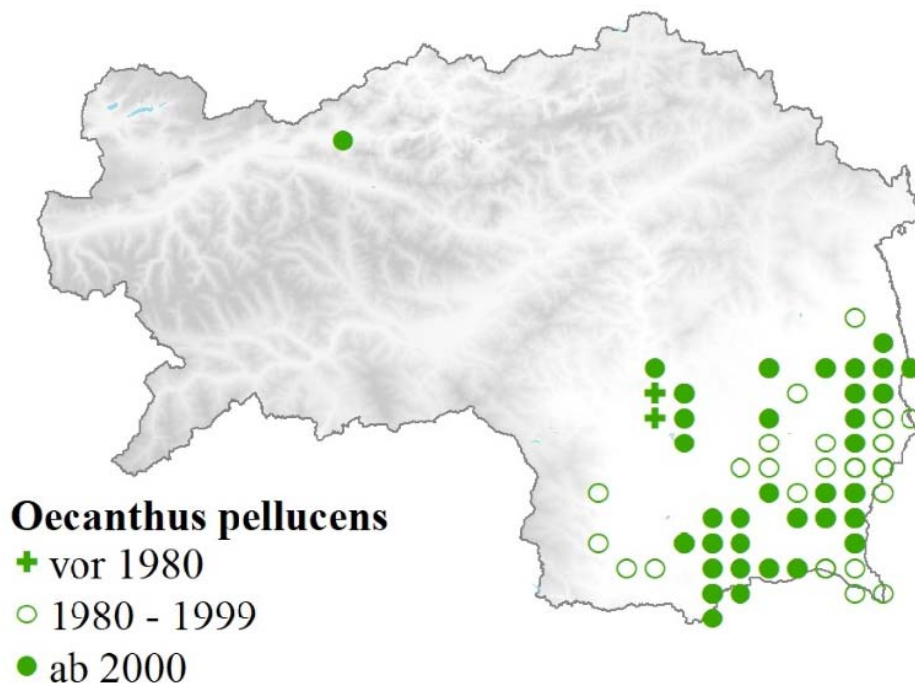


## Weinhähnchen *Oecanthus pellucens* (Scopoli, 1763)

Die unverwechselbare, zart gebaute Blütengrille misst etwa 10-15 mm (Weibchen bis 20 mm) und hat einen langgestreckten Körper. Beide Geschlechter besitzen voll ausgebildete Flügel und sind gute Flieger. Untertags sitzen Weinhähnchen meist bewegungslos in höherer Vegetation und sind durch ihre gelbbraune Färbung auf trockenen Pflanzenteilen gut getarnt. Dafür ist der langgezogene Gesang („trüüüüü, trüüüü,“) umso auffälliger und prägt die Sommernächte ab Ende Juli.

In der Steiermark konzentrieren sich die Vorkommen dieser wärmeliebenden Art auf den Grazer Raum mit dem nördlichsten Vorkommen in Gratkorn (2004, A. Koschuh), den Unterlauf der Mur bis Radkersburg und das oststeirische Hügelland. Vereinzelte Nachweise reichen in die Weststeiermark bis Stainz (Engelweingarten, 1997, L. Zechner, P. Sackl) und Deutschlandsberg (Holleneegg, 1992, L. Zechner, P. Sackl). Ein Fundpunkt eines singenden Männchens in Admont im Ennstal wurde als nicht autochthon eingestuft, da Verschleppung vermutet wurde (jeweils 1 M am 22. und 29.8.2005 sowie 24.8.2009, L. Zechner). Neben dem Fundort in Admont auf 640 m Seehöhe, liegt der bisher höchste Nachweis am Demmerkogel auf 600 m (1996, L. Zechner). Sackl & Zechner (1999) beschreiben eine geringfügige Ausbreitung nach Norden bzw. in höhere Lagen als Reaktion auf warme Witterungsbedingungen.

*Oe. pellucens* findet sich in unterschiedlichen Lebensräumen, wie Ruderalflächen, verbuschten Böschungen, Bahndämmen, Hausgärten, Magerwiesen, Obst- und Weingärten (hier allerdings durch intensive Bewirtschaftung fast verschwunden), Sand- und Kiesgruben, Steinbrüchen, Waldrändern, Säumen und Brachen (Zechner et al. 2005).

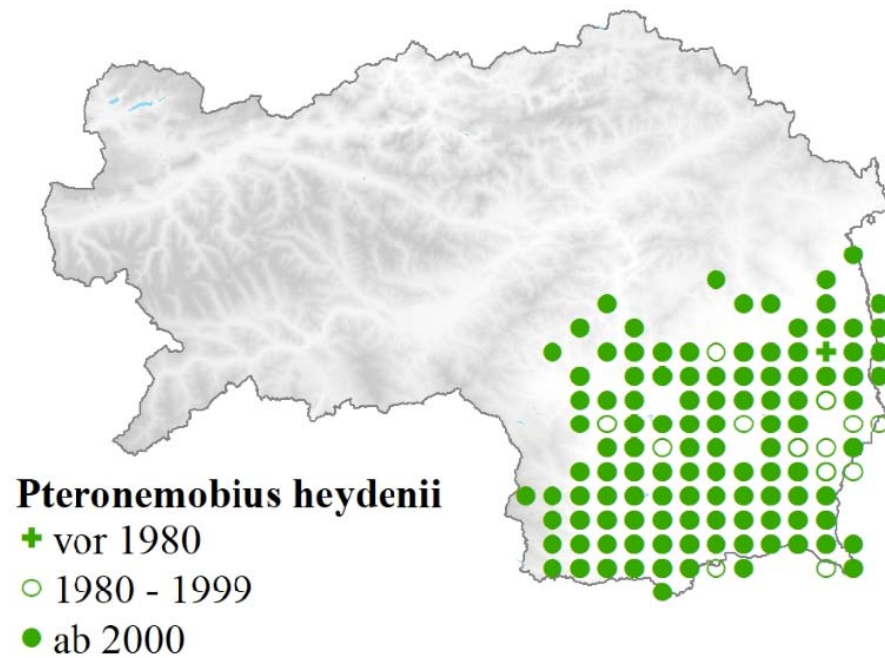


## Sumpfgrippe *Pteronemobius heydenii* (Fischer, 1853)

Mit ihrer bräunlichen bis schwärzlichen Grundfärbung erinnert die Sumpfgrippe in ihrem Aussehen etwas an die Waldgrippe. Neben ihrer geringeren Körpergröße von nur 5 bis 7 mm unterscheidet sie sich von dieser auch durch die längeren Vorderflügel.

Aufgrund ihres dieses hohen Wärmeanspruchs ist die Sumpfgrippe in der Steiermark vor allem im Hügelland vertreten. So liegen 85 % aller Fundorte unter 400 m und fast 97 % unter 500 m Seehöhe. Höhen über 500 m werden nur nördlich von Graz, bei Großstübing und Deutschfeistritz, sowie an den Ausläufern der Koralpe (Trahütten, Glashütten, Schwanberg, Wies, Eibiswald) erreicht. Ein erstaunlich hoher Fund stammt aus 1650 m Seehöhe am Waxer Treibkogel bei Glashütten (2014, W. Stani). Ansonsten wurde die Art auf maximal 883 m, bei der Zetzwand in Oberdorf bei Thannhausen, festgestellt (2009, L. Zechner).

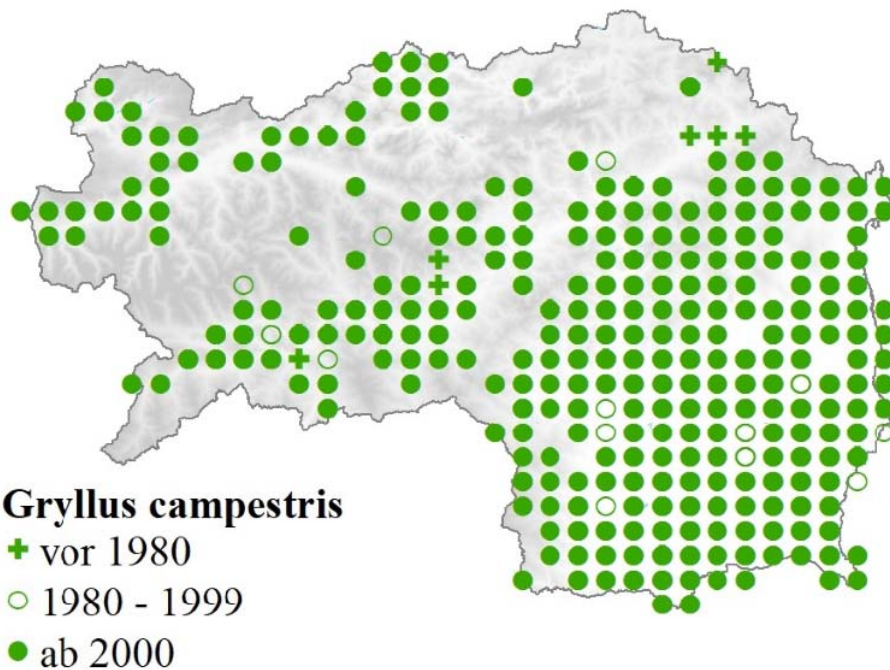
In der Steiermark besiedelt die Art hauptsächlich feuchtes Grünland und Uferzonen. Daneben werden auch wechselfeuchte Wiesen, Kies- und Lehmgruben, Bahndämme und v. a. Straßenböschungen und Entwässerungsgräben bewohnt (Zechner et al. 2005). In ihrem Lebensraum, zwischen Gräsern und Seggenbulten, ist die sehr versteckt lebende, unauffällige und winzige Heuschreckenart nur sehr schwer zu entdecken, kann aber anhand ihres recht leisen, sirrenden Gesangs bis weit in den Herbst hinein registriert werden (Zuna-Kratky et al. 2017).



## Feldgrille *Gryllus campestris* Linnaeus, 1758

Die Feldgrille ist wohl die bekannteste und „volkstümlichste“ Heuschreckenart. Aufgrund ihrer schwarzen Färbung und des gedrungenen Körperbaus mit einem besonders markanten, dicken Kopf und den roten Unterschenkeln der Hinterbeine ist sie unverkennbar und unverwechselbar mit anderen Grillenarten. Ihr lauter Gesang, der von den Männchen vor ihren selbst gegrabenen Wohnhöhlen tagsüber bis in die Nacht hinein vorgetragen wird und etwa 100 m weit zu hören ist, zählt zur typischen Klangkulisse im Mai und Juni.

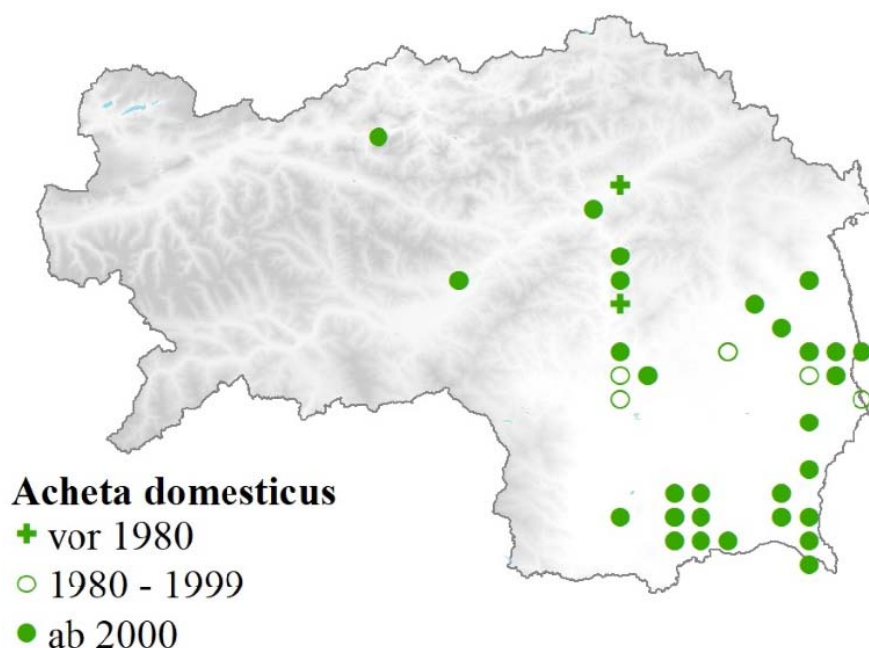
In der Steiermark kommt sie vor allem im Hügelland und Steirischen Randgebirge vor, besiedelt aber auch wärmebegünstigte Täler der Obersteiermark (z. B. oberes Murtal, Ennstal bei Pruggern, Eßling und Landl) und dringt langsam auch in höhere Lagen vor (Zechner et al. 2005). Während Zechner et al. (2005) sie für Seehöhen bis mind. 950 m Seehöhe angeben, ist sie mittlerweile von mehreren Fundorten über 1300 m (Eselsberger Graben, Oberweg bei Judenburg, Pack, Hebalm, Tyrnauer Alm) bekannt. Rund 95 % der Fundorte liegen jedoch unterhalb von 1000 m Seehöhe. Sie bewohnt vor allem Grünlandhabitate, bevorzugt Magerwiesen, Xerothermstandorte und trockene, magere Wiesenböschungen.



## Heimchen *Acheta domestica* (Linnaeus, 1758)

Das gelblich-braun gefärbte Heimchen bekommt man vor allem in Zoohandlungen als Tierfutter zu Gesicht. Ansonsten ist die vorwiegend synanthrop in Ritzen und Hohlräumen lebende Art meist schwer auffindbar und verrät sich vor allem durch ihren lauten, abends und in der Nacht zu hörenden Gesang, der jenem der Feldgrille ähnelt, aber in kurzen und unregelmäßigen Strophen vorgetragen wird. Weitere typische Kennzeichen sind helle Bänder auf dem Kopf, die von dunklen Partien umgeben sind, dunkle Flecken auf dem Halsschild und voll entwickelte Hinterflügel, die in Ruhelage zusammengefaltet sind und den Hinterleib dornartig überragen. Als Kulturfolger ist die Art weltweit vertreten.

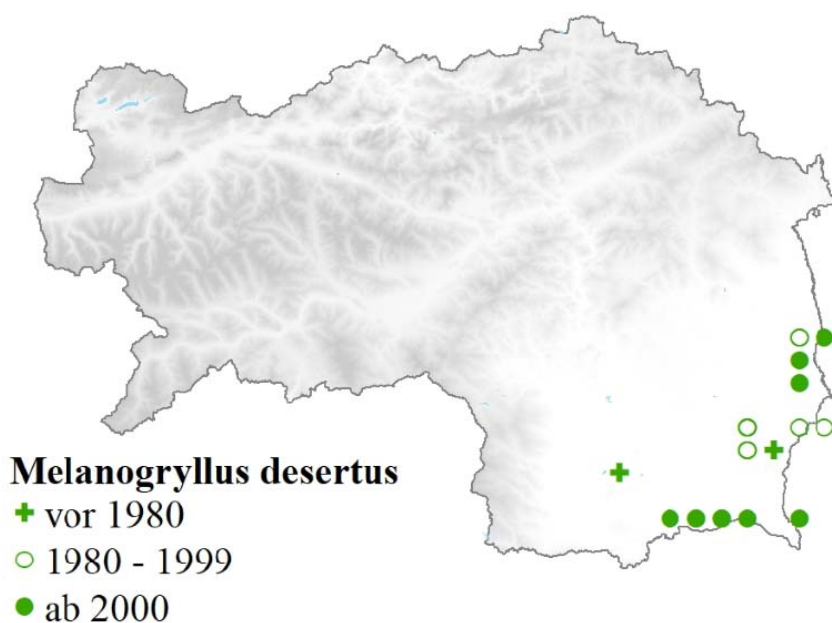
*Acheta domestica* ist eine wärme- und feuchtigkeitsliebende Art, die in Mitteleuropa vor allem in Gebäuden, Kanalsystemen oder auf Mülldeponien, wo ganzjährig frostfreie Bedingungen herrschen, zu finden ist. Die steirischen Beobachtungen stammen vor allem aus dem Hügelland und dem Murtal bis Bruck. Der höchste Freilandfund auf 534 m kommt aus Kapfenberg, Richtung Thörl (2011, A. Koschuh). Die Art wurde vor allem in Gebäuden sowie im Siedlungsbereich (Gärten) verhört.



### Steppengrille *Melanogryllus desertus* (Pallas, 1771)

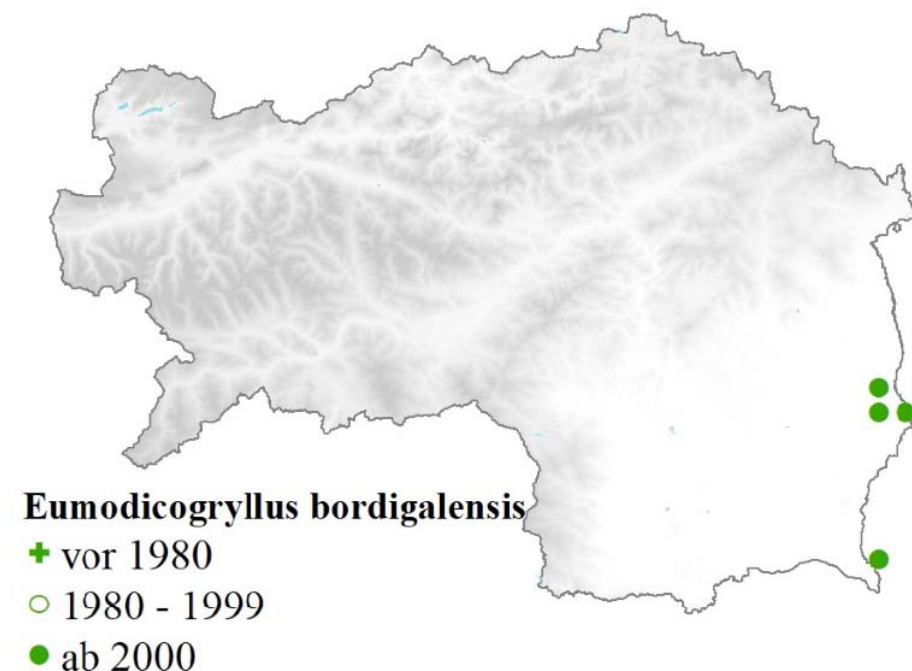
Die Steppengrille ist eine kleine, bodenbewohnende Grille, die mit ihrer schwärzlichen Grundfärbung bei flüchtiger Betrachtung mit Larven der häufigen Feldgrille verwechselt werden kann, jedoch niemals deren rote Hinterschenkel-Innenseiten zeigt. In den allermeisten Fällen wird man über ihren Gesang auf sie aufmerksam, der als angenehm morsendes „Grillen“ aus Lücken und Spalten ertönt.

Das österreichische Vorkommen der Steppengrille ist seit jeher auf die wärmsten Regionen im Osten beschränkt. In der Steiermark ist sie angrenzend an die Vorkommen im Südburgenland aus den Tallagen (v. a. der Raab) der Südoststeiermark (Zechner et al. 2005) und an der Grenzmur zu Slowenien (ab 2007, A. Koschuh, F. Norden, A. Panrok) bekannt. In Franz (1961) findet sich das bisher höchstgelegene Vorkommen bei Schloss Kapfenstein auf etwa 400 m, dieser Nachweis aus dem Jahr 1950 wurde bisher jedoch nicht bestätigt. Der höchstgelegene, einigermaßen aktuelle Nachweis kommt aus Kogelegg auf 380 m (1997, L. Zechner). Fast alle steirischen Nachweise stammen von Bahndämmen. Weiters wurde die Art auch vereinzelt in Äckern, Magerwiesen und an einem Hochwasser-Rückhaltebecken gefunden.



### Südliche Grille *Eumodicogryllus bordigalensis* (Latreille, 1804)

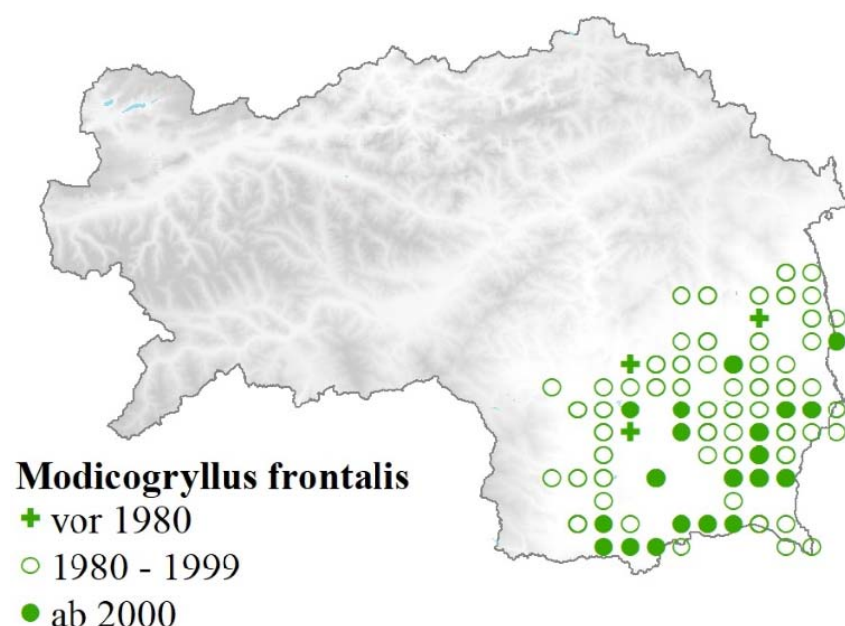
Die Südliche Grille ist im Mittelmeerraum weit verbreitet. In Österreich wurde die Art lange übersehen, da sie bei rein optischer Nachsuche nur schwer zu finden ist. Mit Hilfe der Erfassung ihres Gesanges ist sie mittlerweile jedoch aus dem gesamten pannonischen Raum bekannt und dringt weiter nach Westen vor (Zuna-Kratky et al. 2017). 2007 konnte sie erstmals für die Steiermark, wo sie aus Hartl, Großwilfersdorf, Fürstenfeld und Zeltling bekannt ist (M. Russ, M. Zacherl, W. Stani), bestätigt werden. Die Funde stammen von einem Bahnhofsgelände, einem Maisacker, einem Rückhaltebecken und einer Schottergrube.



### Östliche Grille *Modicogryllus frontalis* (Fieber, 1844)

Diese kleine, dunkelbraun bis schwarz gefärbte Grille ist sehr gut anhand einer geraden, scharf abgegrenzten, hellen Linie zwischen den Augen bestimmbar. Die Vorderflügel erreichen die halbe Abdomenlänge, während ihre Hinterflügel meist reduziert sind. In Österreich beschränken sich die aktuellen Beobachtungen fast ausnahmslos auf das Pannonische Flach- und Hügelland sowie das Südöstliche Alpenvorland (Zuna-Kratky et al. 2017). In der Steiermark wurde sie in weiten Teilen des Oststeirischen Hügellandes, im Murtal und in den Tallagen der Weststeiermark nachgewiesen. Verbreitungslücken im Weststeirischen Hügelland könnten durch den Mangel geeigneter Lebensräume oder durch ungünstige klimatische Voraussetzungen bedingt sein (Zechner 1999a und 2000). Das Höhenspektrum reicht von 200 m bei Flutten- und Sieldorf (1996, L. Zechner) und 540 m Seehöhe in Mühldorf bei Feldbach (1995, L. Zechner).

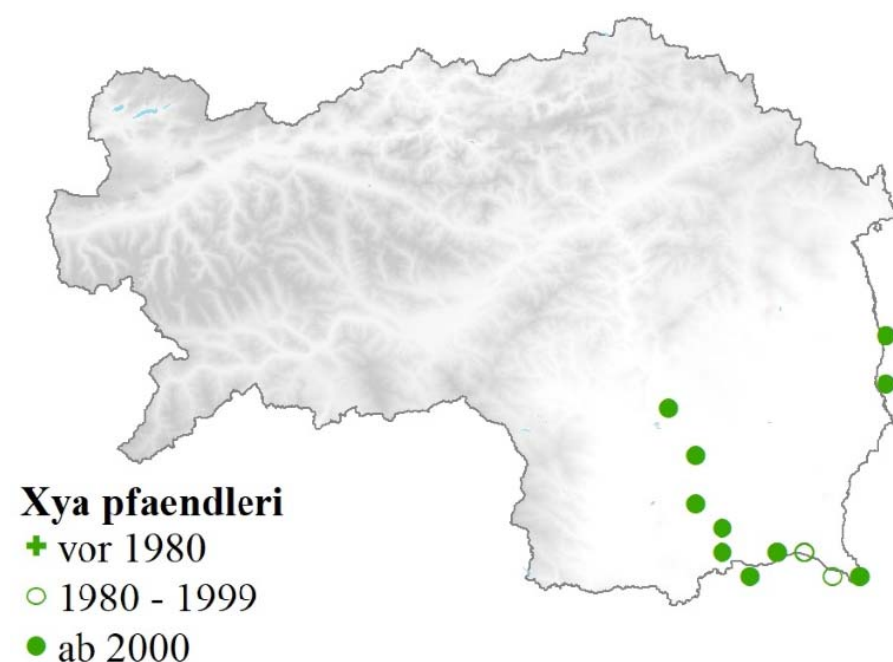
*M. frontalis* besiedelt unterschiedliche Lebensräume, wobei aber eine Bevorzugung von vegetationsarmen Flächen zu erkennen ist. Neben Sand- und Kiesgruben konnte die Art entlang von Bahndämmen, in Steinbrüchen, in Ackerrändern, Mager- und Fettwiesen, Weiden und an Waldrändern beobachtet werden (Zechner et al. 2005).



### Pfaendlers Grabschrecke *Xya pfaendleri* (Harz, 1970)

Die wenige Millimeter große, dunkelbraune bis schwarze Pfändlers Grabschrecke ist nur mit der Schwesternart *X. variegata* zu verwechseln, weist jedoch wesentlich weniger helle Zeichnungen auf. Bei beiden Arten ist der Halsschild kugelförmig und die Vorderschienen sind zu kleinen Grabschaufeln umgestaltet, die dem Bau von Sandgalerien an Ufern von Fließgewässern und Seen dienen. Sehr auffallend sind die verdickten Hinterschenkel.

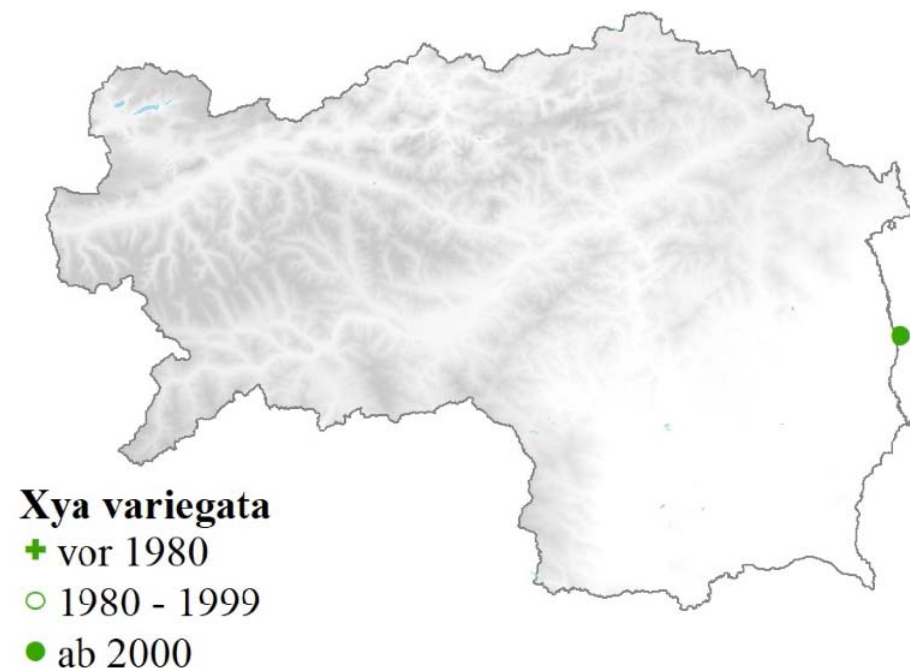
In der Steiermark kommt Pfändlers Grabschrecke im unteren Murtal ab Tillmitsch (2012, J. Brandner, W. Stani; Zechner et al. 1999) sowie im Lafnitztal bei Neudau und Fürstenfeld vor (2005 und 2006, M. Russ). Weiter nördlich und von den bisherigen Fundorten isoliert gelang im September 2016 im südlichen Stadtgebiet von Graz der Nachweis einer Population (Kunz 2016). Am Retentionsbecken in Neudau im Lafnitztal kommt die Art gemeinsam mit *X. variegata* vor (Russ 2006). Die Tiere wurden vor allem in Kiesgruben mit Nassbaggerung gefunden. Weiters gelangen Nachweise im natürlichen Lebensraum, an den Ufern der Lafnitz bei Fürstenfeld und an der Mur bei Weitersfeld und Gosdorf (Zuna-Kratky et al. 2017).



### Gefleckte Grabschrecke *Xya variegata* Latreille, 1809

Die Gefleckte Grabschrecke ist in Mitteleuropa nur mit *X. pfaendleri* zu verwechseln (vgl. oben). Beide Arten sind nur wenige Millimeter groß und dunkelbraun bis schwarz, *X. variegata* unterscheidet sich jedoch durch helle Wangen und breite, hell gesäumte Halsschildseiten.

In Österreich beschränken sich die Beobachtungen der Art fast ausnahmslos auf das Pannonische Flach- und Hügelland mit zwei abseits gelegenen Fundorten im Südöstlichen Alpenvorland. Zu letzteren zählt der bisher einzig bekannte Fundort in der Steiermark, am Retentionsbecken in Neudau an der Lafnitz an der burgenländischen Grenze (Russ 2006).

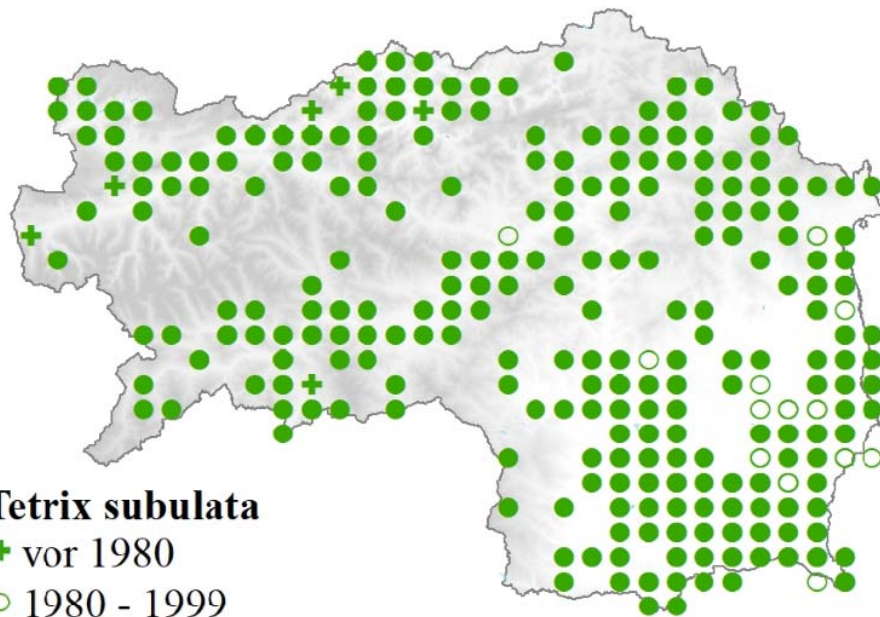


### Säbeldornschröcke *Tetrix subulata* (Linnaeus, 1758)

Die Säbeldornschröcke gehört in die Gruppe der nicht immer einfach zu bestimmenden Dornschröcken. Der nach hinten in einem spitzen Dorn verlängerte, flache Halsschild überragt meist weit die Abdomenspitze. Unter dem Halsschild liegen die voll entwickelten Hinterflügel, die für eine gute Flugfähigkeit dieser kleinen Heuschreckenart sorgen. Die Färbung ist sehr variabel und dem Untergrund zumeist bestens angepasst.

Die Art kommt in den klimatisch begünstigten Tieflagen vor und besiedelt daher vor allem das Hügelland und Randgebirge sowie die breiten Talräume der Obersteiermark. Rund 45 % aller Fundorte liegen unterhalb von 400 m in der collinen Stufe und knappe 73 % unterhalb von 700 m Seehöhe. Nur selten kommt diese Art noch über 1000 m Seehöhe vor, d. h. die Beobachtungen machen hier nur mehr etwas mehr als 4 % aller Funde aus.

Die Säbeldornschröcke bewohnt ein weites Lebensraumspektrum. Sie zeigt dabei aber eindeutig Präferenzen für feuchte Standorte. Regelmäßig gemähte Feucht- und Nasswiesen machen den Großteil der von dieser Art genutzten Feuchtgebiete aus, wo sie vegetationsarme Bereiche bevorzugt.



### **Tetrix subulata**

- + vor 1980
- 1980 - 1999
- ab 2000

### **Bolivars Dornschröcke Tetrix bolivari Saulcy, 1901**

Als eine der größten heimischen Dornschröckenarten erreichen die Weibchen von *Tetrix bolivari* eine Länge bis zu 15 mm. Zeichnung und Färbung sind sehr variabel, in der Regel herrschen jedoch graue und grünliche Farbtöne vor. Sie zählt zu den langdornigen Arten, deren Halsschild das Körperende deutlich überragt. Mit ihren langen Hinterflügeln, die unter dem Halsschild verborgen liegen, ist die Art äußerst flugtüchtig.

Hinsichtlich ihres Lebensraumes zeigt Bolivars Dornschröcke eine klare Bindung an Feuchtlebensräume wie Gewässerufer oder Feuchtwiesen. Voraussetzung für ein Vorkommen sind offene Bodenstellen mit schlammigem oder sandigem Substrat an klimatisch begünstigten Standorten. Österreichweit ist die Art nahezu ausschließlich im pannonischen Flachland zu finden. Stark isoliert davon kam es im Jahre 2015 zu einem Nachweis in der Südoststeiermark, wo ein männliches Tier in einer Schottergrube bei Eichfeld gesammelt wurde (J. Brandner, Zuna-Kratky et al. 2017).



### **Tetrix bolivari**

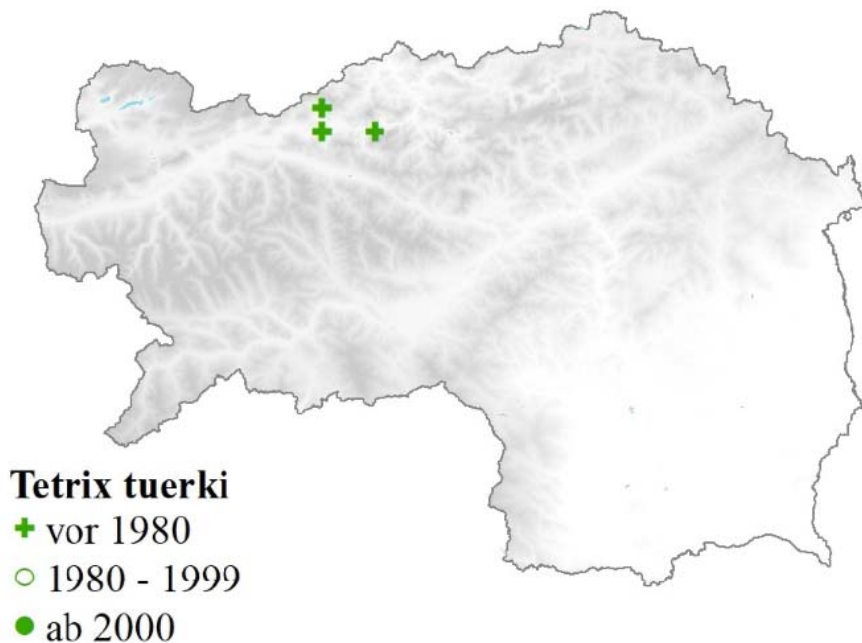
- + vor 1980
- 1980 - 1999
- ab 2000



### Türks Dornschröcke *Tetrix tuerki* (Krauss, 1876)

Bestes Kennzeichen dieser unscheinbaren, flach- und kurzdornigen Tetrix-Art ist die Wellung der Unterkante der Schenkel des mittleren Beinpaars. Die Art ist ein stenöcker Bewohner von Flussufern mit größeren Schotterbänken und sandigen Bereichen. Die Folgen flussbaulicher Maßnahmen und die Auswirkungen der Wasserkraftnutzung auf den Geschiebehauhalt und die Uferdynamik sowie der Schwallbetrieb haben dem Vorkommen von *Tetrix tuerki* jedoch in ganz Österreich stark zugesetzt und zu einem dramatische Arealverlust geführt, der nicht nur die Tieflandflüsse, sondern auch Teile des Kernareals im Inn- und Drautal mit Nebengewässern betrifft, so dass die Art als stark gefährdet, wenn nicht sogar „Vom Aussterben bedroht“, gilt (Zuna-Kratky et al. 2017).

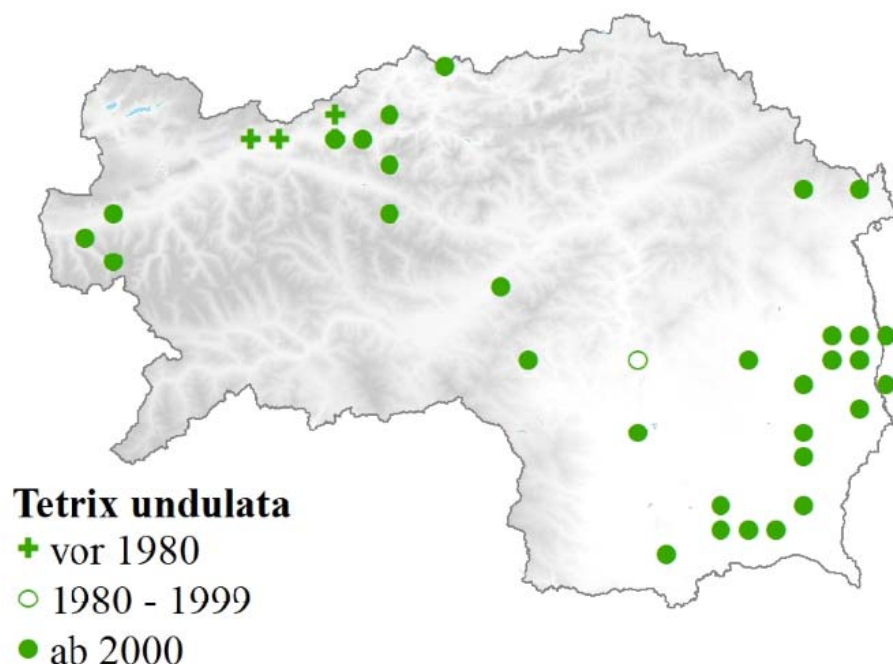
Sie konnte in der Steiermark nicht mehr bestätigt werden (Zechner & Klaf 2005, Zechner et al. 2005). Die Nachsuche entlang der Enns und der Salza sowie deren Zubringern und an den historischen Fundorten aus den 1940er Jahren am Johnsbach und am Eßlingbach in Hall bei Admont (Franz 1961) blieben bisher erfolglos. In Oberösterreich wurde sie aktuell nur im Randbereich des Toten Gebirges festgestellt (Weissmair et al. 2004).



### Gemeine Dornschröcke *Tetrix undulata* (Sowerby, 1806)

Die Gemeine Dornschröcke ist durch einen schaufelförmigen Kopfgipfel, einen deutlich erhabenen Mittelkiel am Halsschild und relativ kurze Hinterflügel gekennzeichnet. Verwechslungen mit *T. bipunctata* agg. können vorkommen, deren Gestalt allerdings deutlich bulliger ist und deren Fühler auffallend kürzer sind (Zuna-Kratky et al. 2017).

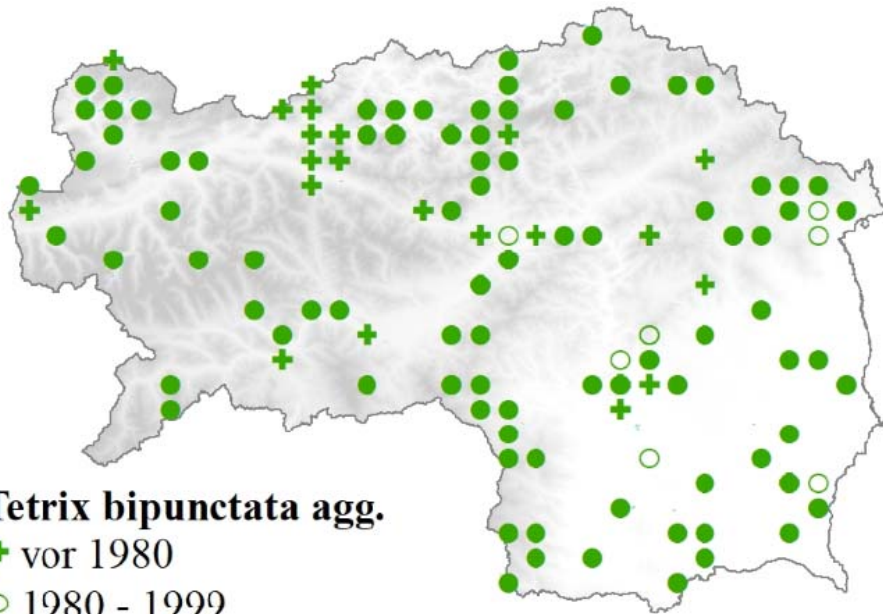
In der Steiermark liegen vor allem Fundpunkte aus dem Ennstal und aus dem Oststeirischen Hügelland vor. Weiters gibt es verstreute Beobachtungen im Randgebirge und in höheren Lagen (Zechner et al. 2005). Mit 1750 m befindet sich der höchstgelegene Fundpunkt zwischen dem Kleinen und Großen Schober bei Wald am Schoberpass (2014, M. Zacherl). Mehr als 85 % der Beobachtungen liegen jedoch unterhalb von 700 m Seehöhe. *T. undulata* hat eine klare Präferenz für feuchte bis frische Standorte, Moore, Feuchtwiesen, Kies- und Lehmgruben sowie Schläge oder Lebensräume in Waldnähe und ist meist an offenen, nur schütter bewachsenen Böden zu finden. In der Steiermark stammt jedoch ein Großteil der Beobachtungen aus Grünlandhabitaten.



### **Kurzflügel-Dornschröcke *Tetrix kraussi* SAULCY, 1888 und Zweipunkt-Dornschröcke *Tetrix bipunctata* (Linnaeus, 1758)**

Bei *Tetrix kraussi* und *T. bipunctata* handelt es sich um meist kurzhornige, gedrungene Dornschröcken mit kurzen und dicken Fühlergliedern. Oft finden sich am Halsschild zwei Punkte, die jedoch auch bei anderen ähnlichen Arten auftreten können. Die Färbung ist sehr variabel und oft an den Untergrund angepasst. Ein morphologischer Unterschied zwischen den beiden Arten ist fast ausschließlich in der Länge der Hinterflügel zu finden, deren sichtbarer Teil bei der Kurzflügel-Dornschröcke etwa so lang ist wie der Vorderflügel, bei der Zweipunkt-Dornschröcke hingegen mindestens zweimal so lang. Da sie sich in vielerlei Hinsicht ähneln und der Artstatus erst seit 2004 gültig ist, erfolgt die gemeinsame Darstellung der beiden Arten (Zuna-Kratky et al. 2017). Auch wurde bei fast drei Viertel der steirischen Beobachtungen keine Unterscheidung zwischen den Arten durchgeführt, d.h. sie wurden der *Tetrix bipunctata* agg. zugeordnet, so dass der Datenbestand Unsicherheiten aufweist.

Nach den vorliegenden Beobachtungen kommt *T. kraussi* lückenhaft in der gesamten Steiermark vor, während *T. bipunctata* bisher nur mit wenigen Fundpunkten aus der Obersteiermark bekannt ist. *T. kraussi* wurde in Höhen zwischen 294 und 2000 m gefunden, *T. bipunctata* nur zwischen 575 und 1450 m. Beide Arten bewohnen ein großes Spektrum an Lebensräumen, wie Magerweiden und wiesen, Schutt- und Schlagfluren, Halbtrockenrasen und Geländeanrisse. Voraussetzung ist, wie bei den anderen heimischen Dornschröcken, viel Offenboden, jedoch sind sie weniger an feuchtes Substrat gebunden (Zuna-Kratky et al. 2017).

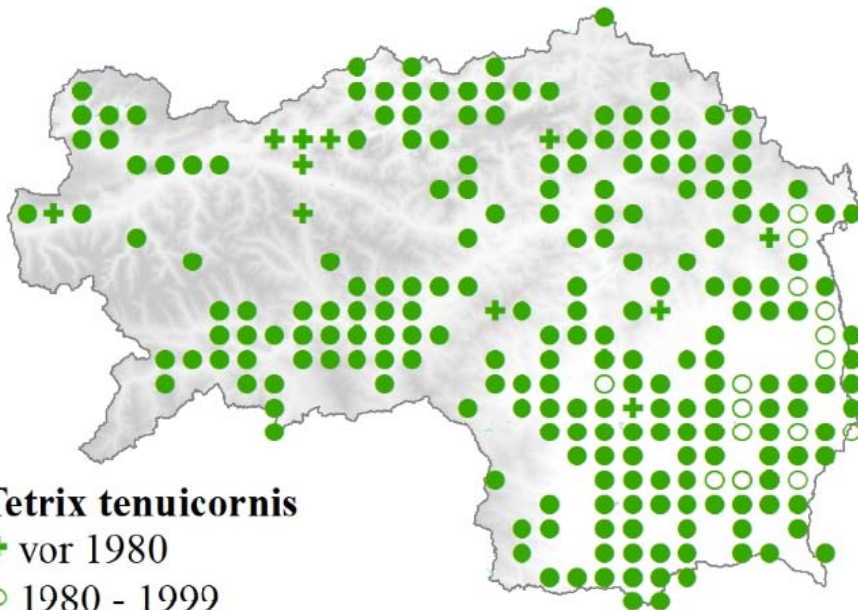


### ***Tetrix bipunctata* agg.**

- + vor 1980
- 1980 - 1999
- ab 2000

### **Langfühler-Dornschröcke *Tetrix tenuicornis* Sahlberg, 1893**

*Tetrix tenuicornis* kann leicht mit den anderen Dornschröckenarten wie *T. bipunctata*, *T. kraussi* und *T. undulata* verwechselt werden. Die Fühlerglieder sind jedoch länger und dünner. Ähnlich wie bei den beiden ersteren Arten finden sich auch meist zwei dunkle Punkte auf dem Pronotum. Die Langfühler-Dornschröcke kommt in der gesamten Steiermark mit Ausnahme der höheren Lagen vor. Der Schwerpunkt der Vorkommen liegt deutlich in den collinen bis untermontanen Lagen, 75 % aller Fundorte befinden sich unterhalb von 700 m Seehöhe. Der höchste Nachweis stammt von der Schönochshütte, Lutzmannsdorf in 1549 m Höhe (2009, M. Russ). Die Art bewohnt ein weites Spektrum von Lebensräumen, die meist mit trockenen, rohbodenreichen Mikrohabitaten durchsetzt sind. So zeigt sie Präferenzen für Magerwiesen, rohbodenreiche Habitate wie Sand- und Kiesgruben, Steinbrüche und Bahndämme, sowie Halbtrockenrasen und Magerweiden.



### ***Tetrix tenuicornis***

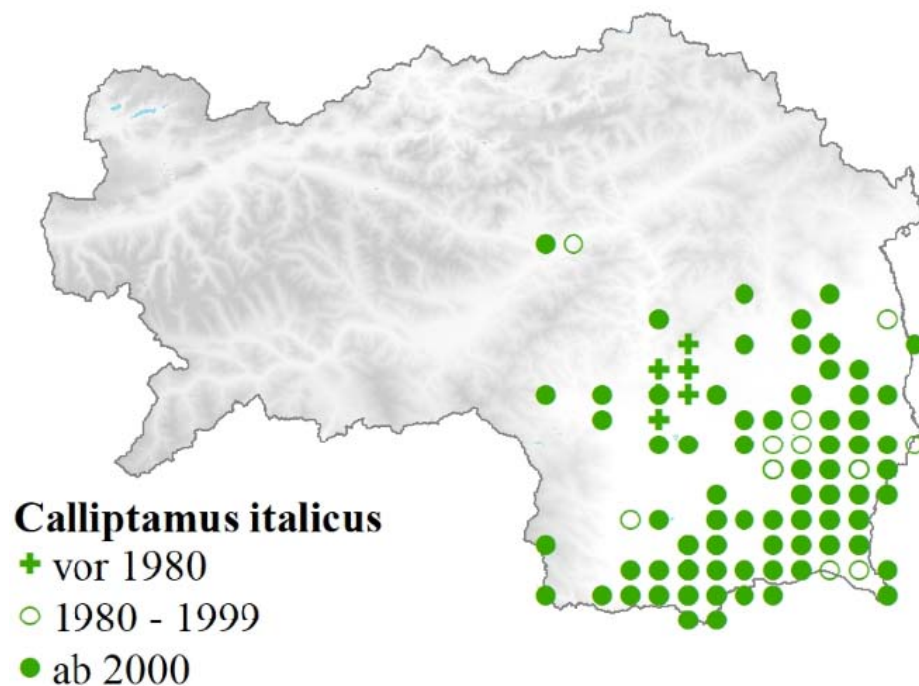
- + vor 1980
- 1980 - 1999
- ab 2000

### Italienische Schönschrecke *Calliptamus italicus* (Linnaeus, 1758)

Die kaum zu verwechselnde Italienische Schönschrecke wird ihrem deutschen Namen voll gerecht. Ihre vertikal gestreiften Augen, die leuchtend roten Hinterschienen sowie die im Flug gut sichtbare, helle Rotfärbung ihrer Hinterflügel machen sie zu einer auffallenden Erscheinung.

Als xerotherme Art kommt sie nur in der Ost- und Weststeiermark vor. Die Verbreitungsschwerpunkte liegen im südöstlichen und südlichen Hügelland sowie im Sausal und in den Windischen Büheln. Nur der Fund am thermisch begünstigten Häuselberg bei Leoben liegt abseits. 85 % der Funde liegen unterhalb von 500 m Seehöhe. Die höchsten Beobachtungen stammen von der Zetzwand auf 1007 und 1112 m Seehöhe (2006, A. Koschuh) und von der Gregormichlalm bei Schwanberg (2003, A. Koschuh). Die Schönschrecke besiedelt ein breites Spektrum an offenen und trockenen Lebensräumen. Neben Magerwiesen, Halbtrockenrasen sowie mageren Böschungen und Säumen spielen Sekundärhabitats wie Sand- und Kiesgruben, Steinbrüche und Bahndämme eine große Rolle (Zechner et al. 2005).

Die Italienische Schönschrecke war noch vor weniger als 100 Jahren wegen ihrer Massenvermehrungen in aufeinanderfolgend heißen Jahren „gefürchtet“. So wurde 1930 aus Oberegendorf (Wiener Neustadt) berichtet: „Ganz unerwartet trat das Tier in solchen Mengenauf, dass sogar ein Eisenbahnzug zum Stehen gebracht wurde“. Nach den sich regelmäßig wiederholenden Massenvermehrungen in der ersten Hälfte des 20. Jahrhunderts, wurde es jedoch in Mitteleuropa „still“ um die Italienische Schönschrecke. In vielen Ländern brachten negative Bestandstrends diesen wärmeliebenden Habitatspezialisten auf die Roten Listen (Zuna-Kratky et al. 2017). Mittlerweile kann wieder von einer Bestandszunahme und langsamen Ausbreitung ausgegangen werden. Wahrscheinlich profitiert die Italienische Schönschrecke von den rezenten klimatischen Veränderungen.



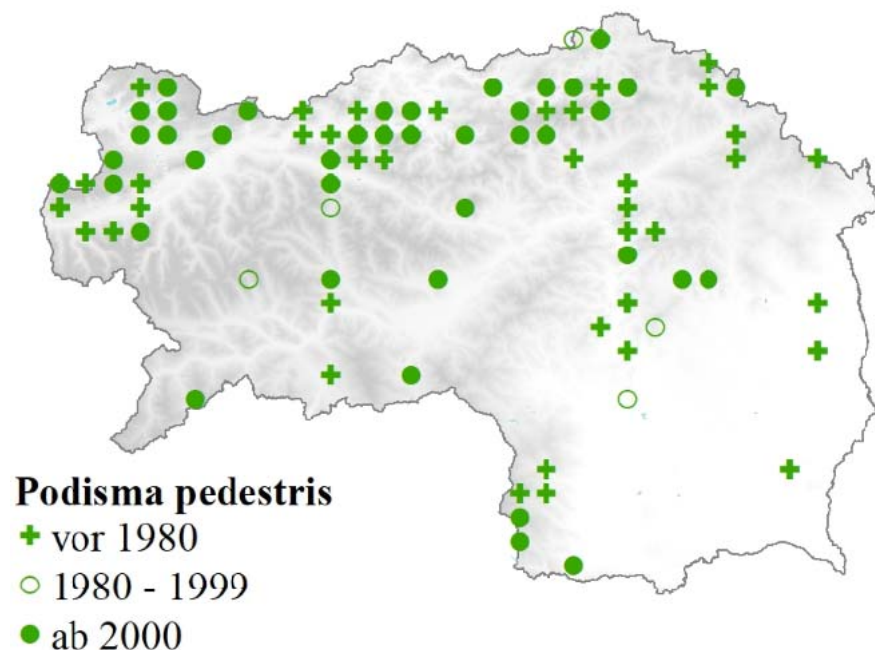
### Gewöhnliche Gebirgsschrecke *Podisma pedestris* (Linnaeus, 1758)

Die Gewöhnliche Gebirgsschrecke ist ein phytophager Vertreter der Knarrschrecken. Dem deutlich größeren Weibchen fehlt die kontrastreich schwarzgelbe Färbung des Abdomens des Männchens, beiden gemeinsam sind aber die einzigartigen, oft tiefblauen Hinterschienen mit ihren schwarzbespitzten weißen Dornen und die zu kleinen Lappen reduzierten Flügel.

Die Art ist fast aus der gesamten Steiermark bekannt, aber aus dem Hügelland, dem Randgebirge und den Niederen Tauern liegen nur sehr zerstreute Beobachtungen vor. In den steirischen Nördlichen

Kalkalpen ist *P. pedestris* nur regional etwas häufiger, z. B. im Dachsteingebiet, im Toten Gebirge, in den Ennstaler Alpen und im Hochschwabgebiet, wobei hier gleichzeitig mehrere historische Vorkommen (vor 1980) nicht mehr bestätigt wurden. Der besiedelte Höhenbereich erstreckt sich, die historischen Funde berücksichtigend, von 315 m in Ebersdorf in der Oststeiermark bis 2250 m am Dachsteinplateau (Werner 1925, Franz 1961). Die aktuellen Funde nach 1980 beschränken sich jedoch auf Höhen zwischen 519 m (Kalktal in Hieflau, 2010, A. Koschuh) und 2020 m (Stoderzinken, 2011, G. Kunz).

Die Gewöhnliche Gebirgsschrecke bevorzugt Schuttströme und gut besonnte Rohbodenhabitats. Sie ist in der Zwergstrauchstufe und auf subalpinen Grasmatten verbreitet und besiedelt auch lückige, felsendurchsetzte Bergwiesen sowie sonnige Schläge und Lawinenrinnen. In Österreich hat *P. pedestris* im letzten Jahrhundert deutlich an Areal eingebüßt. Auch in der Steiermark wurden zahlreiche Beobachtungen vor 1980, vor allem im Oststeirischen Hügelland und im Randgebirge, nicht mehr bestätigt. Sie ist nur sehr selten in größerer Anzahl zu finden und keinesfalls (mehr) so „gewöhnlich“, wie ihr Name vermuten ließe (Zuna-Kratky et al. 2017).

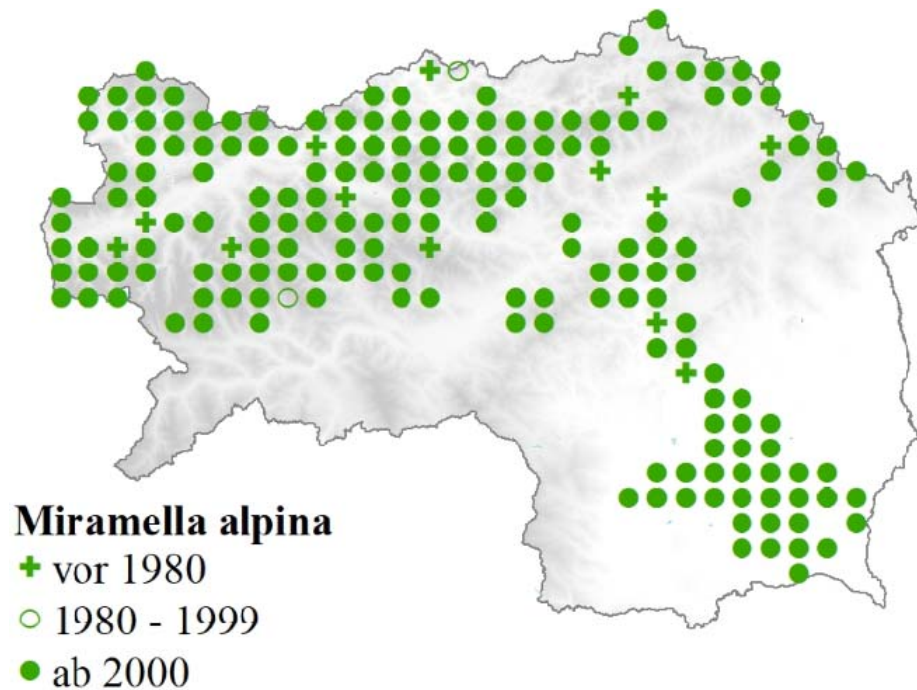


### Alpine Gebirgsschrecke *Miramella alpina* (Kollar, 1833)

Die Gattung *Miramella* zeichnet sich durch die metallisch grün glänzende Grundfarbe und unterschiedlich stark ausgeprägte schwarze Musterung, zumeist in Form von Längsstreifen, aus. Die Unterseiten der Hinterschenkel sind rot und die braunen Flügel am Hinterrand mit einem gelblichen Streifen versehen. *M. alpina* gehört zu den wenigen heimischen Heuschreckenarten, deren Bestimmung auf Artniveau im Freiland anhand äußerer morphologischer Merkmale nicht möglich ist. Für die sichere Bestimmung ist die Form des Genitalapparates der Männchen ausschlaggebend. Die hohe morphologische Variabilität, fallweise auch innerhalb einer Population, und die Tatsache, dass es neben der Nominatform in Österreich eine zweite Unterart, eine Tieflandform und zwischenartige Übergangszonen gibt, machen die Zuordnung auf Artniveau weiterhin schwierig (Zuna-Kratky et al. 2017).

In der Steiermark kommt die Art in den Nördlichen Kalkalpen und in den Niederen Tauern nahezu flächendeckend vor. Auch die Gleinalpe, die Fischbacher Alpen und der Wechsel sind gut besiedelt. Im Grazer Becken und im Hügelland tritt sie ausschließlich in der länger geflügelten Form *collina* auf. Das besiedelte Höhenspektrum reicht von 240 m Seehöhe bei Schildhof (*M. a. collina*, 2012, W. Stani) bis 2300 m am Hohes Schareck bei Schladming (2004, H. Kerschbaumsteiner). In den alpinen Lebensräumen findet man sie bevorzugt auf beweideten Almen und in Zwergstrauchheiden, weiters

auch auf alpinen Rasen und Polsterfluren. In den wärmeren und tieferen Lagen werden dagegen geschlossene Lebensräume mit hohem krautigem Anteil bevorzugt (Zuna-Kratky et al. 2017).



### Kärntner Gebirgsschrecke *Miramella carinthiaca* (Puschnig, 1910)

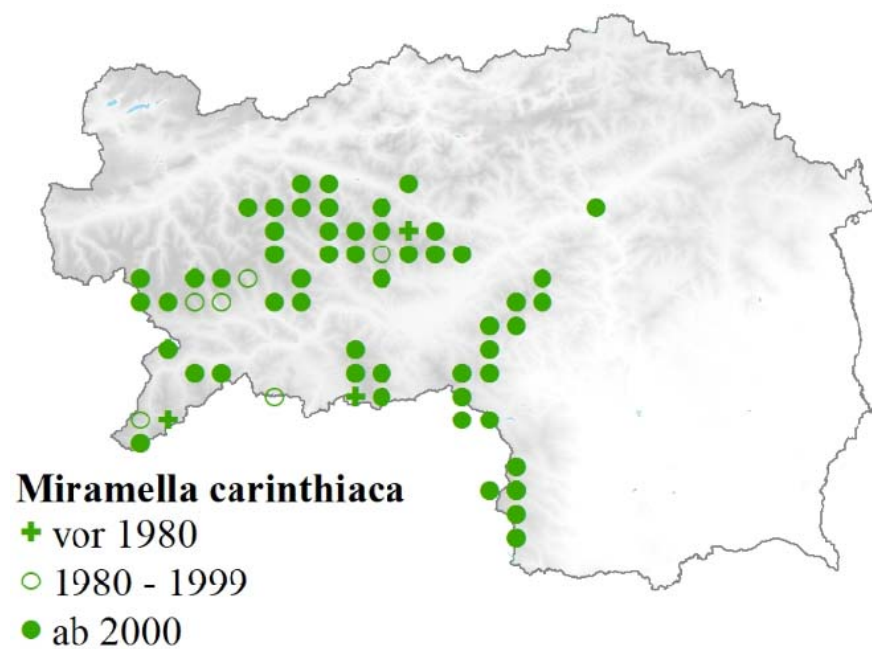
Bei *Miramella carinthiaca* handelt es sich um einen relativen Neuling in der Heuschreckenfauna Österreichs. Erst 1926 wurde die Art aus den Kärntner Nockbergen erstmals beschrieben.

Sie ist ein Alpenendemit, der auf ein sehr kleines Areal beschränkt ist und typischerweise alpine bis subalpine Lebensräume besiedelt. Das bisher bekannte Vorkommen von *M. carinthiaca* beschränkt sich auf Österreich (Salzburg, Steiermark und Kärnten) mit einem kleinen anschließenden Areal in Slowenien. Die überwiegend kurzflügelige Art ist äußerlich meist nicht von *M. alpina* zu unterscheiden. Selbst mit der großen, überwiegend länger geflügelten *M. irena* können Verwechslungen auftreten. Für die sichere Bestimmung auf Artniveau ist es daher – wie bei allen *Miramella*-Arten – notwendig, die relevanten Merkmale der Penisvalven unter einem Binokular zu begutachten. Die umfassendste Studie zur Kärntner Gebirgsschrecke stammt von Adolf Nadig, der in seinem 1989 erschienenen Werk die Variabilität, Verbreitungsgrenzen und Überlappungszonen mit großem Aufwand erforscht und dokumentiert hat (Zuna-Kratky et al. 2017).

In der Steiermark findet man die Art auf der Südabdachung der Niederen Tauern, in den Gurktaler und Seetaler Alpen sowie auf der Glein-, Stub- und Koralpe. Die Vorkommen schließen an das Kärntner Verbreitungsgebiet an. Im Gegensatz zu *M. alpina* meidet *M. carinthiaca* die colline Höhenstufe.

Der niedrigste Fund liegt in der Steiermark auf 901 m Seehöhe bei Frauenberg, Bruck/Mur (2015, M. Zacherl). Die höchstgelegene Beobachtung stammt vom Hohen Zinken auf 2200 m (1997, P. Sackl). Rund 50 % der Beobachtungen liegen oberhalb von 1700 m Seehöhe.

Im subalpinen und alpinen Bereich besiedelt die Kärntner Gebirgsschrecke vor allem alpine Rasen, Almen und Zwergstrauchheiden. Die tiefer gelegenen Funde stammen von mageren Wegrändern, Waldschlägen und Waldwegen sowie von Hochstaudenbeständen, feuchten Weiden und Wiesen.



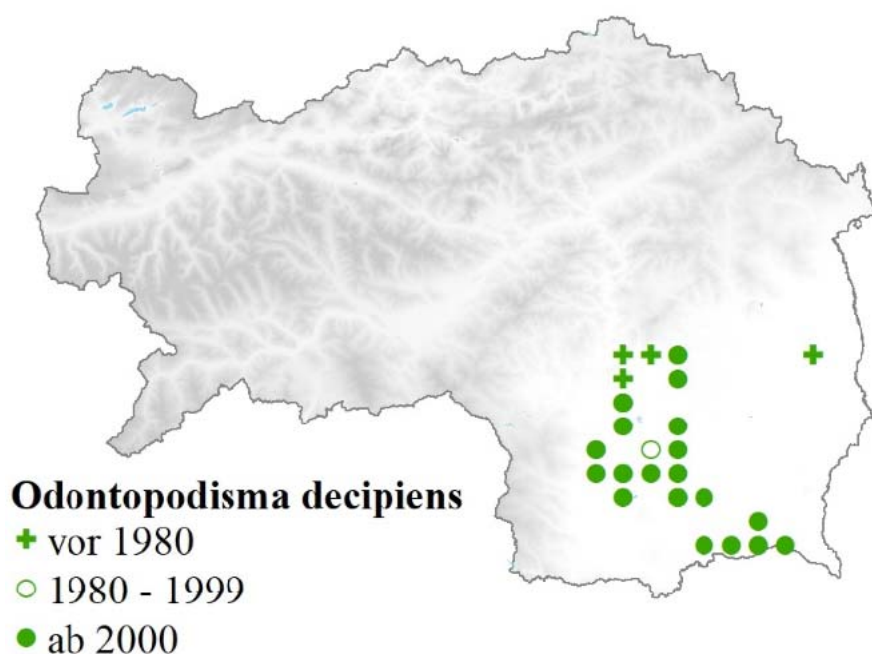
### Südliche Gebirgsschrecke *Miramella irena* (Fruhstorfer, 1921)

In der Checkliste von Zechner et al. (2005) wurde *Miramella irena* unter Berücksichtigung der taxonomischen Unklarheiten angeführt. Nach Zuna-Kratky et al. (2017) gibt es jedoch bislang keinen belegten Fund der Südlichen Gebirgsschrecke in der Steiermark.

## Grünschrecke *Odontopodisma decipiens* Ramme, 1951

Die Grünschrecke ist eine der „grünen“ flugunfähigen Knarrschrecken mit rosa Stummelflügeln, deren korrekte Bestimmung eine genaue Betrachtung des Genitalapparates erfordert. Da sie wie alle Knarrschrecken nicht singt, ist sie auch in ihrem dichtwüchsigen Lebensraum nicht immer leicht zu finden.

In Österreich sind die Vorkommen auf die südöstlichen Landesteile beschränkt und in der Steiermark findet man sie vor allem in der Südoststeiermark entlang des Unterlaufs der Mur und nordwärts bis Graz (v. a. A. Koschuh). Die Höhenamplitude reicht von 219 m in Gosdorf (2018, W. Stani) bis 850 m auf dem Buchkogel bei Graz (Pichler 1954). *O. decipiens* ist eine der wenigen Kurzfühlerschrecken, die eine Bevorzugung von Lebensräumen mit Hochstauden und Sträuchern aufweist. Die Nachweise stammen vor allem von Hochstaudenfluren, Waldrändern und Magersäumen wie Böschungen und Wegrändern. Besonders häufig wird sie auf Brombeergestrüpp beobachtet. Über die Biologie der Art ist relativ wenig bekannt und auch angesichts eines schleichenden Rückganges, vor allem an ihrem nördlichen Arealrand, sollte dieser interessanten Schrecke mehr Aufmerksamkeit geschenkt werden.

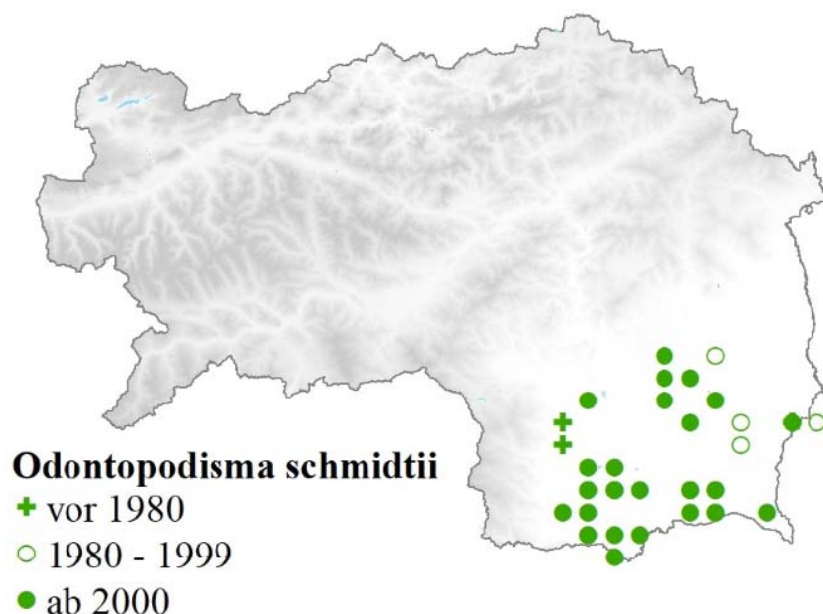




## Östliche Grünschrecke *Odontopodisma schmidtii* (Fieber, 1853)

Die Östliche Grünschrecke ähnelt ihrer Schwesternart *O. decipiens* sehr, mit der sie in Teilen ihres Verbreitungsgebietes auch gemeinsam vorkommt. Eine sichere Bestimmung erfolgt durch das Studium der Genitalregion, wobei die Weibchen leichter voneinander zu unterscheiden sind als die Männchen. Wie die Schwesternart besiedelte *O. schmidtii* Österreich von Südosten aus dem illyrischen Raum, drang jedoch nicht so weit nach Norden und Westen vor. Am verbreitetsten ist sie in der Steiermark, wo sich das Vorkommen aber auf das West- und Oststeirische Hügelland beschränkt (Zuna-Kratky et al. 2017). Die Östliche Grünschrecke ist in Österreich ausschließlich eine Bewohnerin der collinen Stufe und findet sich in der Steiermark in Seehöhen zwischen 243 m bei Ratschendorf (2013, W. Stani) und 450 m nördlich von Pöllau bei Gleisdorf (1996, L. Zechner).

Während *O. decipiens* eine trockenheitsliebende Art ist, die auch verbrachende Trocken- und Halbtrockenrasen zu nutzen weiß, ist bei *O. schmidtii* eine stärkere Bindung an Feuchtlebensräume unübersehbar. Die Art bevorzugt krautig-strauchige, oft auch feuchte Lebensräume, in denen sie vor allem beim Sonnen auf Blättern zu beobachten ist. In der Steiermark wurde sie vor allem in Feuchtwiesen und feuchten Gründlandbrachen, Laubwäldern und laubbaumdominierten Mischwäldern, Hochstauden-, Schlag- und Ruderalfluren sowie an Gebüschern und Sträuchern feuchter Lebensräume beobachtet. Als präferierte Aufenthaltsorte werden vor allem Schwarz-Erle, Brombeere und Himbeere, Brennnessel, Hasel und Mädesüß genannt (Zuna-Kratky et al. 2017).



## Flügellose Knarschrecke *Micropodisma salamandra* (Fischer, 1853)

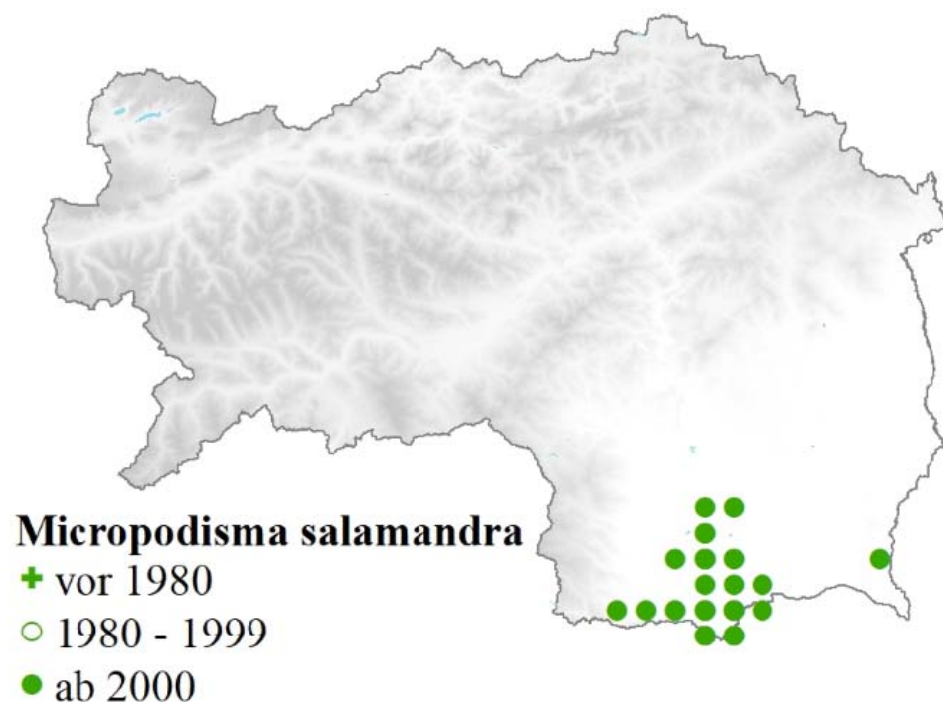
Die leuchtend gelbgrüne, flügellose Art ist an den gelblich oliv gefärbten Hinterschenkeln mit einem markanten, unscharf begrenzten rötlichen Ring kurz vor dem Kniegelenk gut erkennbar. Typisch ist auch die schwarze Längsbinde vom Hinterrand der Augen bis zum Tympanum, die bei Männchen weiter bis zur Abdomenspitze reicht. Aufgrund ihrer Flügellosigkeit ist die Art stumm.

Neben den isolierten und lokalen Vorkommen in Kärnten und Niederösterreich findet sich das aktuell größte Verbreitungsgebiet der Flügellosen Knarschrecke in der Südsteiermark, in einem Dreieck zwischen Eibiswald, Wildon und Spielfeld. Die Hauptverbreitungsgebiete liegen dabei nach den vorliegenden Daten zwischen St. Nikolai im Sausal, Gleinstätten und Leibnitz sowie zwischen Leutschach und Leibnitz. Ein einziger Fund ist abseits dieses Gebietes, viel weiter östlich, aus Königsberg bei Tieschen bekannt (2001, P. Sackl).

Die Art bevorzugt die colline bis submontane Stufe. Drei Viertel der vorliegenden Fundorte liegen unterhalb von 500 m Seehöhe, rund 85 % unterhalb von 600 m. Die höchstgelegene Beobachtung stammt von der Waucher-Wiese in Großwalz bei Leutschach auf 800 bis 840 m Seehöhe (2008, M. Russ). Der niedrigste Beobachtungspunkt liegt an einem Bahndamm bei Ehrenhausen in 250 m Seehöhe (2000, L. Zechner).

Die Art besiedelt unterschiedliche Lebensraumtypen, wobei ein Großteil der Nachweise von hochstaudendominierten Böschungen und verschiedenen Säumen, Magerwiesen, verbrachten Wiesen und anderem Grünland sowie Ruderal- und Schlagfluren stammt. Sehr oft handelt es sich um frische bis wechselfeuchte, vereinzelt auch um feuchte bis nasse Standorte mit Hochstauden oder hohem Gebüschanteil. Man findet sie auf hohen krautigen Pflanzen und auf Gebüsch, oft auf Him- oder Brombeere.

Trotz der zahlreichen Beobachtungen und Neufunde seit dem Jahr 2000 ist eine Einschätzung der aktuellen Gefährdungssituation schwierig. Die Bestandsentwicklung dürfte relativ stabil sein. Da die Art jedoch in Österreich nur sehr lokal verbreitet ist und großteils extensiv bewirtschaftete Lebensräume nutzt, ist eine Gefährdung aufgrund der möglichen Intensivierung der landwirtschaftlichen Nutzung oder durch gänzliche Nutzungsaufgabe von steileren Flächen nicht auszuschließen (Zuna-Kratky et al. 2017).



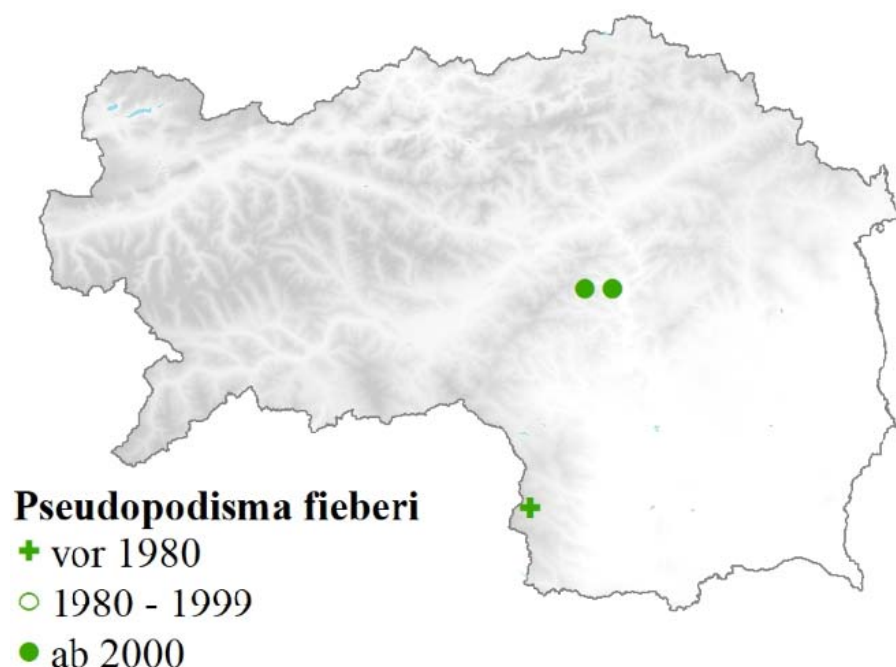
## Fiebers Gebirgsschrecke *Pseudopodisma fieberi* (Scudder, 1897)

Fiebers Gebirgsschrecke konnte 2003 von A. Koschuh im Grazer Bergland und damit zum ersten Mal sicher für Österreich nachgewiesen werden (Koschuh 2004a). Gezielte Kartierungen von A. Koschuh in den Jahren 2011 und 2012 erbrachten neue Nachweise unweit des ersten Fundortes, am Schenkenberg, im Ratlosgraben und am Haneggkogel (Koschuh 2012b). Der Fund von Mecenovic (1964) zwischen Handalm und Kumpfkogel auf 1700 m Seehöhe blieb hingegen bisher unbestätigt. Aktuell sind in der Steiermark fünf voneinander isolierte Vorkommen zwischen Übelbach und Frohnleiten bekannt, wobei das Vorkommen im Arzwaldgraben, Schauppen nicht mehr bestätigt werden konnte (Ökoteam 2014). Einzelne Nachweise kommen auch aus Südkärnten.

*Pseudopodisma fieberi* ähnelt anderen grün gefärbten Knarrschrecken, ist jedoch durch den unscharf begrenzten rötlichen Ring auf den Hinterschenkeln kurz vor dem Kniegelenk (ähnlich wie bei *Micropodisma salamandra*) sowie die kurzen roten Flügel von anderen Gattungen gut zu unterscheiden.

Die Fundorte im Grazer Bergland liegen zwischen 502 und 942 m Seehöhe. Fiebers Gebirgsschrecke wird in Österreich auf extensiv bewirtschafteten oder verbrachten Wiesen und Weiden sowie auf verbrachten oder selten gemähten Waldsäumen bzw. in jungen Fichtenaufforstungen an Waldsäumen beobachtet. Zwei Drittel der Beobachtungen in der Datenbank stammen von Extensivweiden (67 %), weitere 15 % von Magerweiden. Wichtig sind hohe vertikale Strukturen wie niederwüchsige Gehölze, Brombeergebüsch oder Hochstauden. Mähwiesen kommen nur in Frage, wenn Teilflächen ungenutzt bleiben. Nach der Mahd verlassen die Tiere gemähte Bereiche und können dort nicht mehr angetroffen werden.

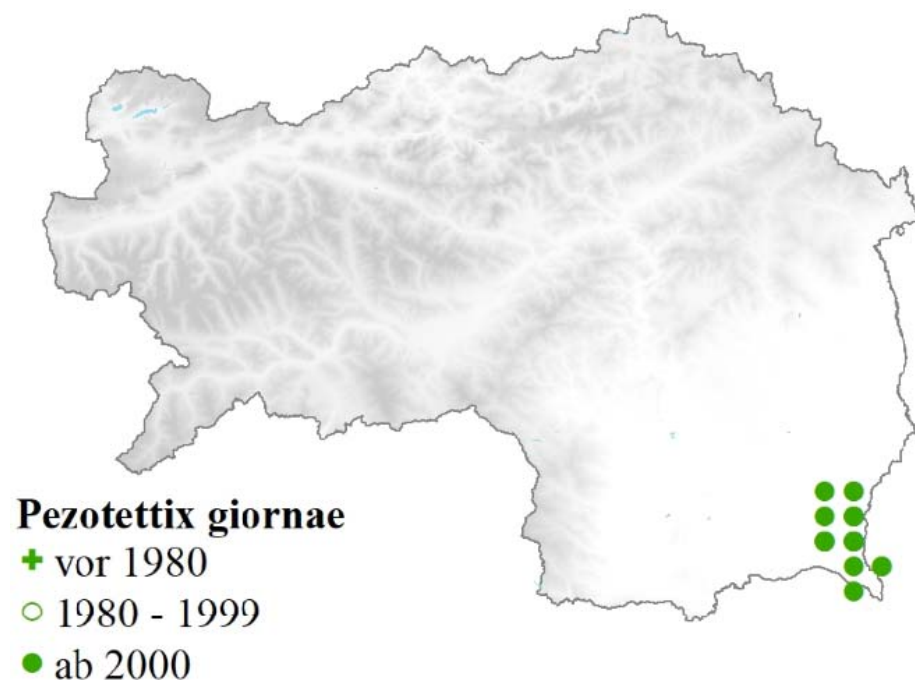
Während sie in der Roten Liste Österreichs aufgrund mangelnder Daten in der Kategorie „Data Deficient“ aufscheint (Berg et al. 2005), wird sie in die Steiermark als akut „Vom Aussterben bedroht“ eingestuft (Ökoteam 2014). Es wird die dringende Sicherung der bekannten Vorkommen durch Vertragsnaturschutz gefordert.



### Kleine Knarschrecke *Pezotettix giornae* (Rossi, 1794)

Die hauptsächlich im Mittelmeergebiet verbreitete Kleine Knarschrecke erreicht in Österreich ihren nördlichen Arealrand. Sie ist eine eher unauffällige Kurzfühlerschrecke, deren Körperlänge 17 mm nicht überschreitet. Beide Geschlechter besitzen nur kurze, schuppenförmige Flügel und verfügen demnach über kein hohes aktives Ausbreitungspotenzial. Die adulten Tiere sind ausschließlich in braunen und grauen Farbtönen gehalten. Typisch für das Männchen sind die zweifarbigen Flügel mit einem hellen und einem dunklen Längsanteil (Zuna-Kratky et al. 2017).

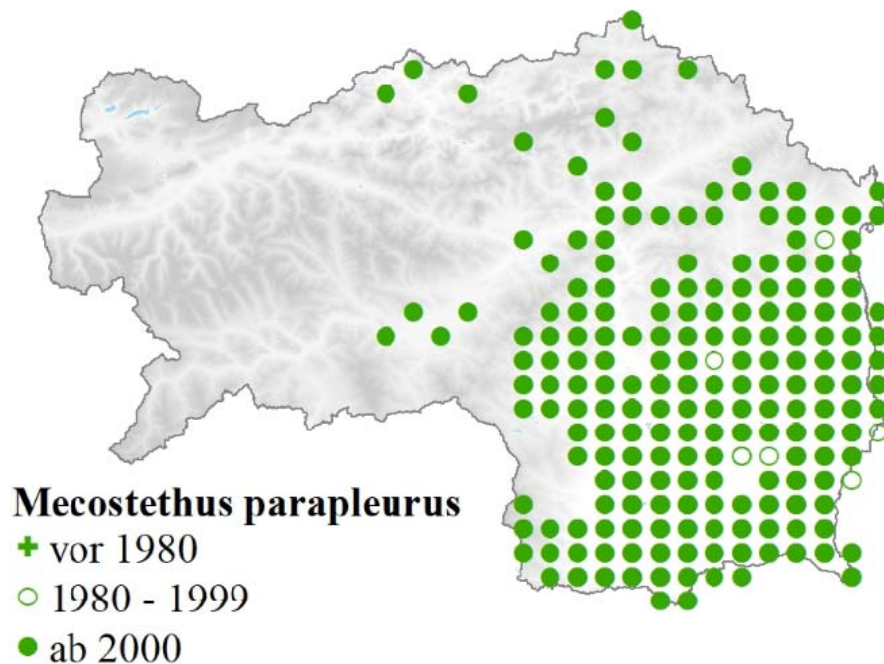
In Österreich wurde die Art erst 1992 nachgewiesen, als im Südosten der Steiermark bei St. Anna am Aigen wenige Tiere in einer Trockenwiese gefunden wurden (Adlbauer & Sackl 1993). Anschließend ergaben jedoch eine weitere Verbreitung in dieser Region (Zuna-Kratky et al. 2017, Sackl 2018). Das besiedelte Höhenspektrum reicht von 210 m bei Radkersburg (2012, J. Brandner) bis 442 m bei Schloss Kapfenstein (2015, M. Zacherl). Als wärmeliebende Art bewohnt sie auch in Österreich trockenwarme Lebensräume und tritt häufig in Flächen mit krautiger und/oder strauchiger Vegetation auf. Bevorzugt werden üppig bewachsenen Böschungen, Ruderalflächen und Hochstaudenfluren, trockene Gebüschsäume und extensiv genutzte Magerwiesen und Halbtrockenrasen. Auffällig ist eine gewisse Präferenz für Rand- und Saumstrukturen verschiedenster Art (Zuna-Kratky et al. 2017, Sackl 2018).



## Lauschschrecke *Mecostethus parapleurus* (Hagenbach, 1822)

Die Lauschschrecke macht ihrem Namen alle Ehre – ihre charakteristische lauchgrüne Färbung in Kombination mit der schlanken, langflügeligen Gestalt und dem schwarzen Längsstreifen machen sie unverkennbar. Obwohl sie nicht singt, fällt sie in ihrem Lebensraum durch die geradlinigen, weitreichenden Flugsprünge, die mit einer abrupten Landung in dichter Vegetation enden, rasch auf. In der Steiermark kommt die Art im gesamten West- und Oststeirischen Hügelland vor und besiedelt auch Teile des Randgebirges. In der Obersteiermark dringt sie zusätzlich ins Mur- und Mürztal vor und ist auch aus dem Salztal und aus St. Gallen bekannt. Im Raum Landl ist in den letzten Jahren eine markante Zunahme der Art zu beobachten (R. Thaller, mündl. Mitt.). Die Art ist sehr flugtüchtig und offensichtlich ausbreitungsfreudig, wodurch immer wieder Nachweise abseits der bekannten Vorkommen gelingen.

Vor allem bedingt durch die Thermophilie der Art konzentrieren sich die Vorkommen der Lauschschrecke auf die tieferen Lagen des Landes. Rund ein Drittel der Funde liegt unterhalb von 300 m, 80 % unterhalb von 500 m und nur 10 % oberhalb von 700 m Seehöhe. Während die niedrigsten Fundpunkte bei Sieldorf und Bad Radkersburg auf 195 bis 200 m liegen (A. Koschuh, J. Brandner, W. Stani), liegt der Höhenrekord auf 1800 m auf der Handalm (2001, L. Zechner, M. Russ), wobei es sich hier wohl um ein verflogenes Einzelindividuum handelt. Der höchste Nachweis mit mehreren Individuen stammt vom Siebenkogel, Sommeralm auf 1345 m (2011, W. Stani). Die Lauschschrecke besiedelt ein sehr vielfältiges Lebensraumspektrum, wurde aber in der Steiermark vor allem in unterschiedlichem Grünland, z. B. Feucht-, Mager- und Fettwiesen, aber auch in hochstaudendominierten Krautfluren, bewirtschafteten Böschungen und Rainen sowie in Flach- und Niedermooren oder Seggenrieden beobachtet.

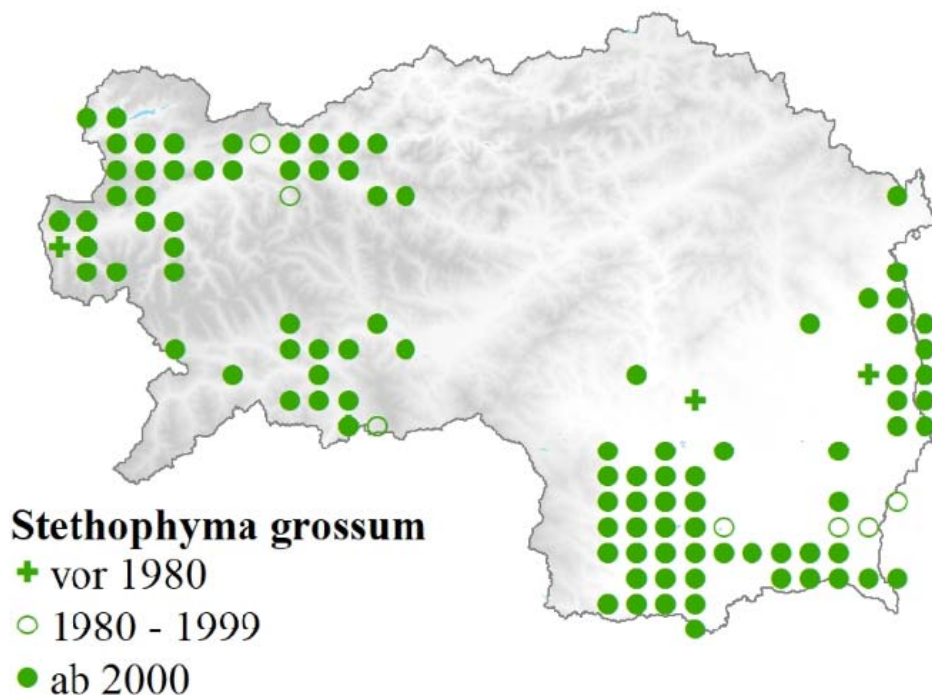


## Sumpfschrecke *Stethophyma grossum* (Linnaeus, 1758)

Die oft bunt gefärbte Sumpfschrecke ist in ihren typischen Feuchtlebensräumen, wie Mooren, Streu- und Feuchtwiesen sowie Verlandungszonen stehender Gewässer, kaum zu verwechseln.

Sumpfschrecken erzeugen seltsame „Knipslaute“, indem sie die Hinterschienen mit einer schleudernden Bewegung über spezielle Queradern der Flügeldecken führen. In der Steiermark kommt die Art einigermaßen regelmäßig im Salzkammergut und mittleren Ennstal sowie von den Gurktaler- und Seetaler Alpen bis in obere Murtal vor (Koschuh 2004b). Weitere Beobachtungen stammen aus dem Grazer Raum, dem Lafnitztal im Grenzgebiet zum Burgenland sowie dem Südrand des Oststeirischen Hügellands und der slowenischen Grenzregion bis in das Weststeirische Hügelland, das von der Kainach im Norden bis zum Saggaubach und der Grenze im Süden kompakt besiedelt ist. Die Nachweise reichen von 206 m bei Radkersburg (2012, A. Koschuh) bis 1678 m Seehöhe auf dem Stoderzinken (2013, L. Forsthuber).

Die Sumpfschrecke ist stark hygrophil und relativ eng an Feuchtstandorte gebunden. Neben zahlreichen anderen Lebensraumtypen wurde sie in der Steiermark vor allem in Feucht- und Nasswiesen, Flach- und Niedermooren, Seggenrieden, feuchten bis nassen Brachen sowie Hoch- und Zwischenmooren festgestellt. Der anhaltende Rückgang von Feuchtgebieten im Tiefland und in Tallagen lässt weitere Bestandrückgänge befürchten, so dass sie österreichweite Rote Liste-Einstufung als „Vulnerable“ weiterhin aufrecht bleibt (Zuna-Kratky et al. 2017).

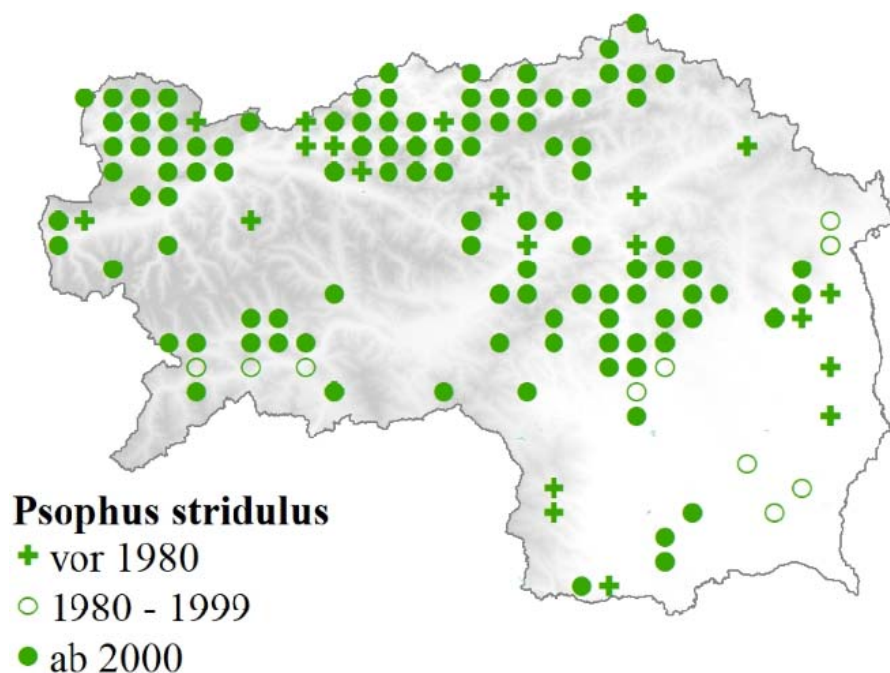


## Rotflügelige Schnarrschrecke *Psophus stridulus* (Linnaeus, 1758)

Diese kompakte Schnarrschrecke ist kontrastreich gefärbt. Der dunkle, beim Männchen fast schwarzer Körper hebt sich markant vom kräftig tief orangerot gefärbten Hinterflügel ab. Dieser ist zwar nur im Flug bei den langflügeligen Männchen auffällig, dann aber in Kombination mit dem ratternd-knarrenden Fluggeräusch besonders markant. Die viel größeren Weibchen sind kurzflügelig, flugunfähig und mehr grau- bis rotbraun gefärbt. Im Sitzen ist die Art gut getarnt. Als typische Spätsommerart ist sie bis Mitte Oktober aktiv (Zuna-Kratky et al. 2017).

In der Steiermark ist sie vor allem im Dachsteingebiet und Toten Gebirge, in den Ennstaler und Eisenerzer Alpen und im Hochschwabgebiet verbreitet. Weiters kommt sie im oberen Murtal, im Randgebirge (Westliches Grazer Bergland und Gleinalpe) sowie verstreuter und lokaler im Ost- und Weststeirischen Hügelland (Zechner et al. 2005) vor. Die Nachweise erstrecken sich zwischen 280 m in Gralla (Adlbauer 1993) und 1935 m nahe der Rosenkranzhöhe bei St. Ruprecht/Falkendorf (2015, M. Sehnal, G. Wöss). Die Rotflügelige Schnarrschrecke liebt Wärme und Trockenheit. Mindestens ebenso auffällig ist aber ihre Geophilie, denn ein Großteil der Standorte mit regelmäßigen und zahlreicheren Vorkommen zeichnet sich durch das Vorhandensein mindestens einzelner Blößen und Kahlstellen, etwa an Wegböschungen (gerne an sonnigen Forstwegen), in Steilstufen von Magerrasen und insbesondere in steinigen Weiden aus. In der Steiermark wurde sie vor allem auf Halbtrockenrasen, Magerweiden und -wiesen sowie auf Almen, auf Schuttfuren und an Böschungen bzw. Geländeanrissen beobachtet. Auch in jungen Waldschlägen kommt sie regelmäßig vor.

Die Rotflügelige Schnarrschrecke hat in Österreich und damit auch in der Steiermark im 20. Jahrhundert offenbar erhebliche Arealverluste und Bestandsrückgänge erfahren, wobei besonders in tieferen Lagen die Vorkommen sehr stark zurückgegangen sind. Das geht nicht nur aus der Vielzahl von ehemals besetzten, rezent aber nicht mehr bestätigten Fundpunkten hervor (Zuna-Kratky et al. 2017).

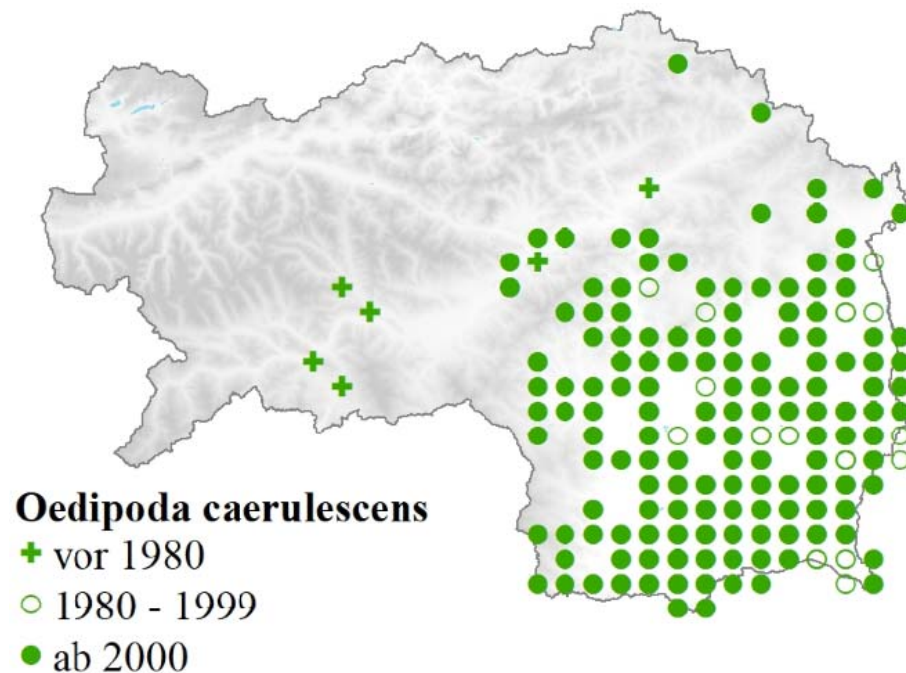


## Blaüflügelige Ödlandschrecke *Oedipoda caerulescens* (Linnaeus, 1758)

Die hervorragend an den Untergrund angepasste Blaüflügelige Ödlandschrecke offenbart ihre wahre Schönheit erst im Flug, wo die leuchtend hellblau gefärbten, mit einem schwärzlichen Band und transparenten Spitzen versehenen Hinterflügel sichtbar werden. Am Boden wie im Flug ähnelt die Art der Blaüflügeligen Sandschrecke *Sphingonotus caeruleans*, deren durchsichtige Hinterflügel aber lediglich an der Basis eine blassblaue Tönung aufweisen (Zuna-Kratky et al. 2017).

Die Art ist in der Steiermark im Ost- und Weststeirischen Hügelland fast flächendeckend verbreitet und dringt an wärmebegünstigten Standorten auch ins Randgebirge vor. Weiters ist sie aus dem oberen Murtal (Puxer Wand), Feistritz und St. Lorenzen bei Knittelfeld, Kraubath und vom Häuselberg bei Leoben bekannt (A. Koschuh, H. Wittmann, M. Zacherl, M. Kropf, G. Wöss; Zechner et al. 2005). Die bekannte Höhenverbreitung reicht von 225 m in Fluttendorf (1996, L. Zechner) bis 1450 m auf der Gregormichlalm bei Schwanberg (2003, A. Koschuh).

Diese Wärme und Trockenheit liebende Ödlandschrecke ist ein Habitatspezialist, der in offenen, stark besonnten, möglichst kurzgrasigen und einen hohen Rohbodenanteil aufweisenden Lebensräumen auftritt (Zuna-Kratky et al. 2017). Dementsprechend wurde sie in der Steiermark vor allem auf rohbodenreichen Standorten, wie Sand- und Schottergruben oder Steinbrüchen, auf Magerwiesen, rohbodenreichen Wegböschungen und -rändern sowie Halbtrockenrasen beobachtet, kann aber auch in zahlreichen anderen Lebensraumtypen präsent sein.

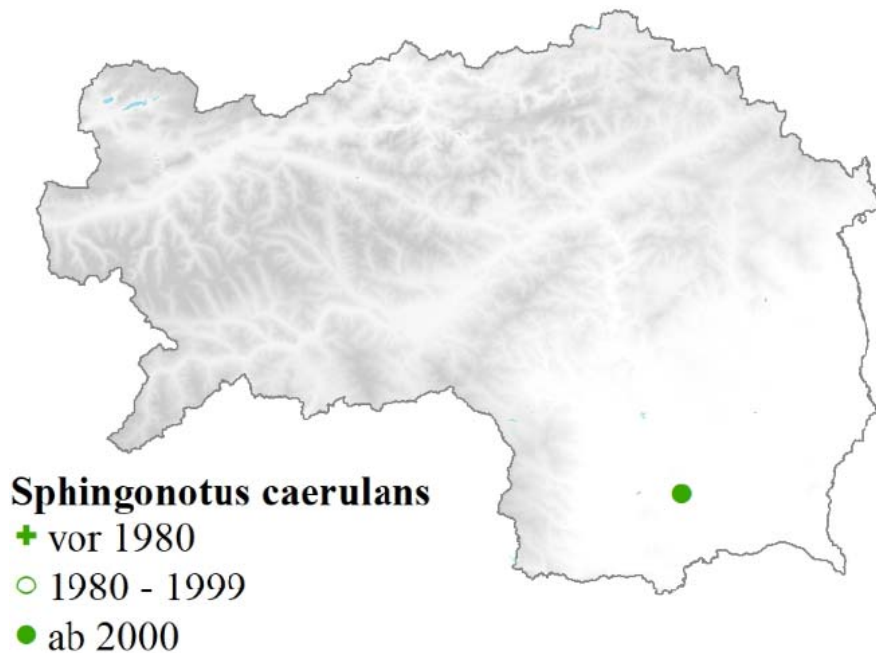




### Blauflügelige Sandschrecke *Sphingonotus caerulans* (Linnaeus, 1767)

Die Blauflügelige Sandschrecke ähnelt im Aussehen den Oedipoda-Arten, ihr fehlt aber die für diese Gattung typische Stufe am Oberrand der Hinterschenkel, sie ist zudem schlanker und hat für gewöhnlich einfarbig hellblaue Hinterflügel. Ursprünglich in Österreich auf Gewässeralluvionen, Trockenrasen, Binnendünen und Salzseen beschränkt, ist sie als Rohbodenbesiedler aufgrund ihrer hohen Mobilität befähigt, einen Habitatwechsel hin zu Materialentnahmestellen und Bahnanlagen zu vollziehen (Zuna-Kratky et al. 2017).

In der Steiermark konnten bislang lediglich in wenigen Schottergruben im Leibnitzer Feld (280 m Seehöhe) Nachweise erbracht werden (1996, L. Zechner, Zechner 1998), die seit dem Jahr 2000 nicht mehr bestätigt wurden.



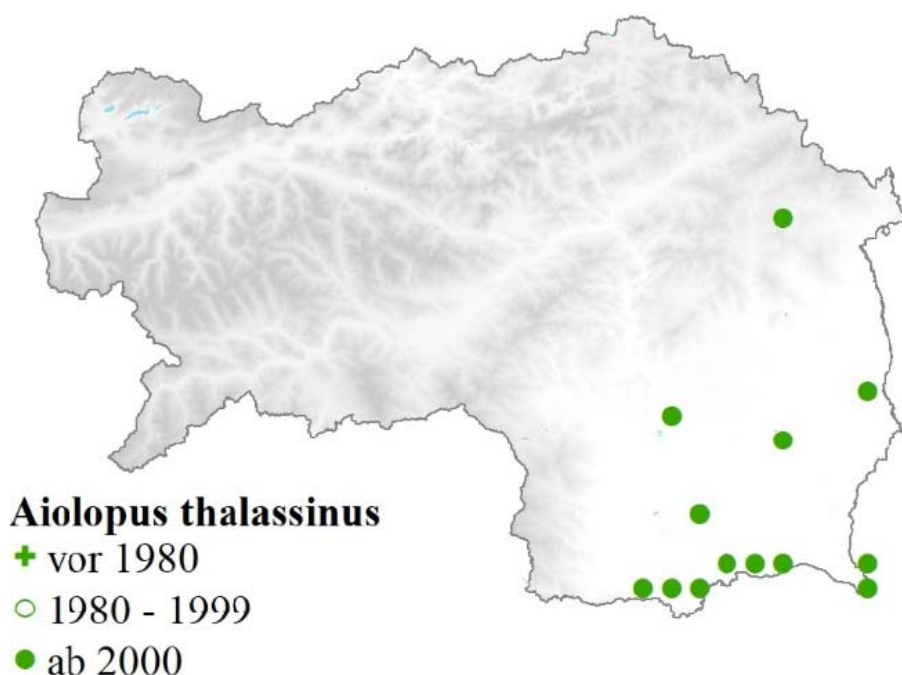
### Grüne Strandschrecke *Aiolopus thalassinus* (Fabricius, 1781)

Die Grüne Strandschrecke weist, wie auch der deutsche Name zum Ausdruck bringt, in der Regel eine grüne Grundfärbung auf. Braun gefärbte Individuen (vor allem bei Männchen) können in der Steiermark mit der Braunen Strandschrecke verwechselt werden. Letztere weist allerdings einen deutlich gedrungeneren Körperbau auf. Auffallend ist ihr sehr gutes Flugvermögen. Die Art zeigt unauffällige Lautäußerungen in Form von leise schwirrenden, in kurzen Abständen vorgetragenen Lauten, ist aber aufgrund der nur schwach ausgebildeten Schrilladern zu echten Gesängen nicht befähigt (Zuna-Kratky et al. 2017).

In der Steiermark konnte *A. thalassinus* erstmalig 2009 durch M. Russ am Hühnerbach bei Fürstenfeld beobachtet werden. Ab dem Jahr 2012 wurde die Art auch an mehreren Stellen im Bereich der unteren Mur, im Grenzgebiet zu Slowenien und im Leibnitzer Feld festgestellt (J. Brandner, A. Koschuh, G. Pucher, W. Stani, G. Kunz). 2015 wurde sie schließlich in Feldkirchen (S. Zinko) und 2016 in Graz-Thondorf gefunden (Kunz 2016). Als klimatisch sehr anspruchsvolle

Art weist sie in Österreich eine planar-colline Verbreitung auf (Zuna-Kratky et al. 2017). Die höchstgelegenen steirischen Beobachtungen finden sich bei Leutschach und Glanz an der Weinstraße auf 350 und 364 m Seehöhe (G. Pucher, G. Kunz). Deutlich thermo- und hygrophil, besiedelt die Art weitgehend offene und gut besonnte Lebensräume mit entsprechender Bodenfeuchtigkeit. In der Steiermark stammt ein Großteil der Beobachtungen aus Schottergruben sowie von Ruderalflächen und Rückhaltebecken. Weiters wurde die Art in Auwiesen, im Siedlungsbereich und am Leuchtgerät entdeckt.

Die Grüne Strandschrecke zählt zu jenen Heuschreckenarten, die von der allgemeinen Klimaerwärmung profitieren dürften (Zuna-Kratky et al. 2017). Die sehr rezenten Beobachtungen in der Steiermark lassen sich nicht nur durch die intensive Kartierungsaktivität erklären, sondern deuten auf eine tatsächliche Ausbreitung dieser hochmobilen Art hin.



### Braune Strandschrecke *Aiolopus strepens* (Latreille, 1804)

Die gemäß ihrem Namen meist braun gefärbte Braune Strandschrecke ist von deutlich untersetzterer Gestalt als die Grüne Strandschrecke (vgl. oben). Es treten aber auch regelmäßig Tiere, v. a. Weibchen, mit grünen Farbeinsparungen auf. Die Männchen erzeugen durch ein rasches Vibrieren mit den Hinterschenkeln Laute. Das jahreszeitliche Auftreten dieser Art steht in deutlichem Gegensatz zu dem der anderen heimischen Heuschreckenarten. Die erwachsenen Tiere erscheinen ab dem Spätsommer/Herbst und sind bei milder Witterung den ganzen Winter über bis in das nächste Frühjahr zu finden (Zuna-Kratky et al. 2017).

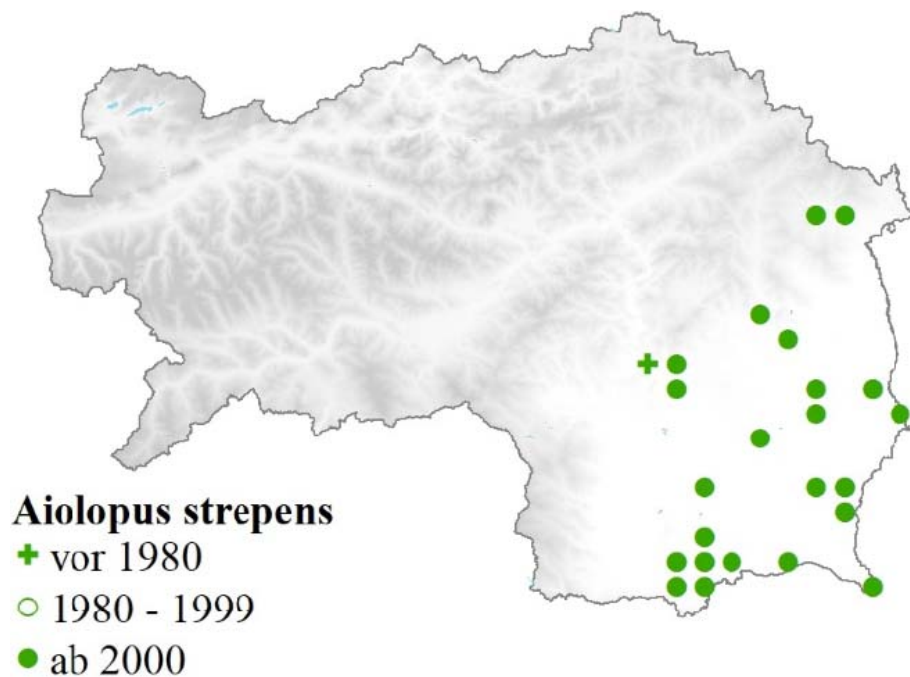
Die in Europa vor allem im Mittelmeergebiet weitverbreitete Braune Strandschrecke scheint sich in jüngster Zeit verstärkt nach Norden auszubreiten und hat sich im Südosten Österreichs mittlerweile etabliert. Diese Arealexpansion dürfte auf einen sich zunehmend bemerkbar machenden Klimawandel und die damit verbundenen milden Winter der letzten Jahre zurückzuführen sein (Zuna-Kratky et al. 2017).

In Zechner et al. (2005) wurde die Art noch mit nur einem historischen Fundpunkt, dem Nachweis von Kühnelt (1962), dokumentiert: „Am 11. November 1950 fand ich am Südhang unterhalb der Ruine Gösting ein Stück der mediterranen Heuschrecke *Aiolopus strepens*“, der von Bieringer & Rotter (2001) anhand des Belegexemplars bestätigt wurde. Erst im Jahre 2009 konnte wieder eine Beobachtung, diesmal in Altenmarkt bei Fürstenfeld, gemeldet werden (A. Koschuh & T. Frieß). Ab 2013 gelang schließlich, wohl auch bedingt durch gezielte Kartierungstätigkeiten besonders von W. Stani, eine deutliche Steigerung der *A. strepens*-Nachweise in der Südoststeiermark, die in Stani (2016) zusammengefasst sind. Auffällig ist dabei eine Konzentration der Funde im Grenzbereich zu Slowenien. Die nördlichsten Vorkommen konnten aber inzwischen im Joglland auf der Südseite des Wechsels bei Mönichwald und St. Lorenzen sowie in Dechantskirchen festgestellt werden (K. Friesenbichler, M. Zacherl; Ortner in Zuna-Kratky et al. 2017). Im Jahr 2019 konnten schließlich die ersten Tiere in Graz (N. Schweiger, T. Zdouc) und sogar noch weiter nuraufwärts bei Stattegg (Fotobeleg in [www.inaturalist.org](http://www.inaturalist.org)) nachgewiesen werden. Weitere Beobachtungen stammen aus der

Oststeiermark, z. B. in Markt Hartmannsdorf (G. Zivithal). Die Ausbreitung dieser Art ist sicherlich noch nicht abgeschlossen.

Die derzeit bekannte Höhenverbreitung in der Steiermark reicht von 201 m in Kellendorf bei Radkersburg (2019, W. Stani) bis 600 m Seehöhe in Mönichwald (2014, K. Friesenbichler).

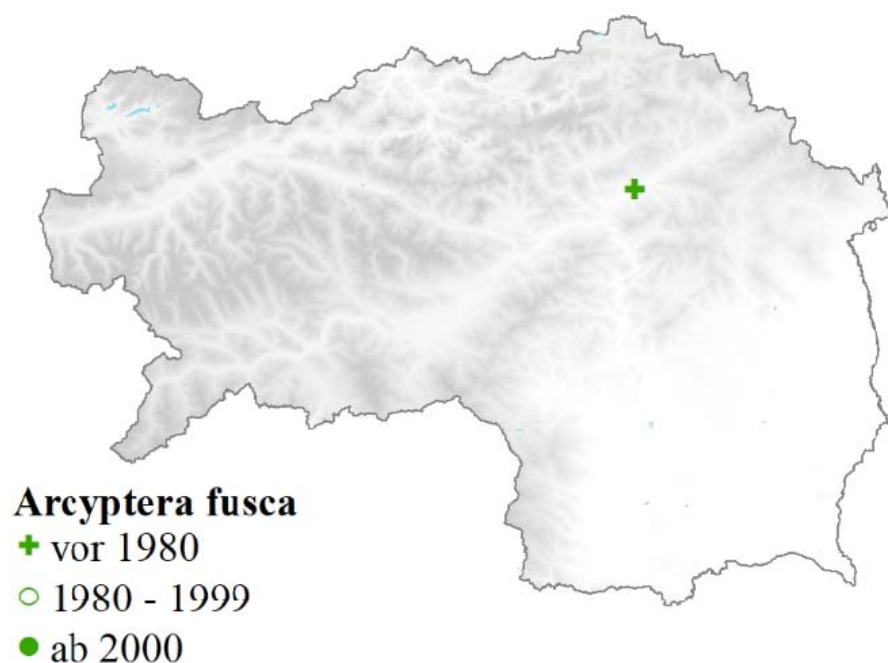
Die wärmeliebende Braune Strauchschrecke wurde vor allem an südexponierten Geländeanrissen (Böschungen) im Weinland, sowie an Straßen- und Wegböschungen, Rainen und Halbtrockenrasen beobachtet.



## Große Höckerschrecke *Arcyptera fusca* (Pallas, 1773)

Die Große Höckerschrecke ist sicher eine der schönsten und mit einer Körperlänge bis über 4 cm (Weibchen) eine der größten heimischen Feldheuschrecken. Die gelb bis grüngelb gefärbte Art erinnert zwar mit ihren fast schwarzen, mit einem gelblichen Längsstreifen versehenen und bei Weibchen verkürzten Vorderflügeln und ihren bunten Beinen etwas an die Sumpfschrecke. Sie ist aber u. a. durch die leuchtend roten Hinterschienen und Unterseiten der Hinterschenkel sowie die gelb-schwarzen Streifen der Hinterbeine eindeutig gekennzeichnet. Besonders auffällig sind zudem der laute rätschend-schnarrende, am Schluss zischende Gesang sowie das Flugschnarren. Diese unverwechselbaren Lautäußerungen hört man aber leider immer seltener, denn die von der stark xerothermophilen Art bevorzugten Rasen und Magerweiden stehen überall in Mitteleuropa unter starkem Umwandlungsdruck. In Österreich kommt *Arcyptera fusca* nur noch in drei voneinander getrennten Gebieten vor, in Niederösterreich und am Westrand Wiens, an der Südabdachung der Hohen Tauern in Osttirol und Kärnten sowie in den inneralpinen Trockenlandschaften Nordtirols (Zuna-Kratky et al. 2017).

In der Steiermark wurde die Große Höckerschrecke bisher nur zu Beginn des 20. Jahrhunderts in St. Lorenzen im Mürztal beobachtet (Werner 1925). Aktuelle Funde sind nicht bekannt.



## Große Goldschrecke *Chrysochraon dispar* (Germar, [1834])

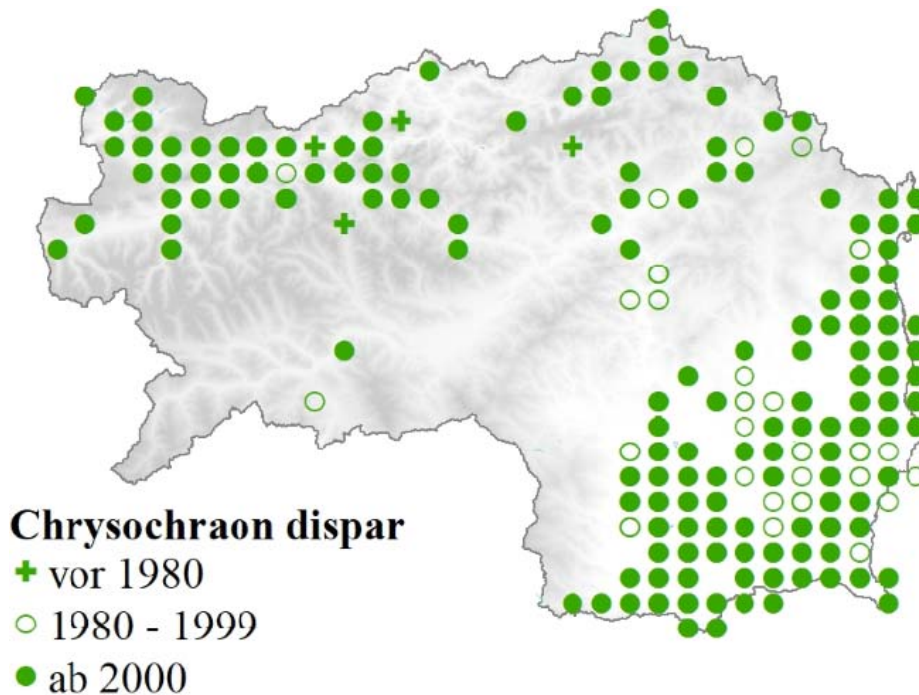
Das zierliche Männchen der Großen Goldschrecke ist zumeist auffallend hellgrün gefärbt, das größere Weibchen bräunlich bis beige, die Unterseite der Hinterschenkel und -schienen ist kräftig rot. Beide Geschlechter haben an der Oberfläche einen leichten metallischen Glanz oder Goldschimmer, daher der deutsche Name.

Die Große Goldschrecke zeigt in Österreich ein zweigeteiltes Verbreitungsmuster. Während sie in Ostösterreich in geeigneten Lebensräumen zu den zehn am weitesten verbreiteten Arten zählt und mit nur geringen Verbreitungslücken beinahe flächig vorkommt, hat sie in West- und Südösterreich nur isolierte Vorkommen mit kleinen Beständen (Zuna-Kratky et al. 2017).

In der Steiermark kommt sie im illyrischen geprägten Hügelland fast flächendeckend vor und dringt auch in die größeren Talräume weiter nach Norden vor. Zudem kann man vom Salzkammergut über das Ennstal bis ins Palten- und Salztal eine zweiten Verbreitungsschwerpunkt ausmachen.

Die Große Goldschrecke ist von den Tieflagen bei Radkersburg (2012, A. Koschuh) bis auf 1250 m Seehöhe (Schönmoos bei Wörschach, 2009, L. Zechner, E. Sardet) verbreitet. Der Verbreitungsschwerpunkt liegt aber eindeutig in der collinen Stufe, denn mehr als 70 % aller Fundorte stammen von Seehöhen unterhalb 600 m.

*Ch. dispar* zeigt trotz ihrer relativ weiten ökologischen Valenz eindeutig Präferenzen für feuchte Lebensräume. Es werden vor allem Feucht- bzw. Nasswiesen, von Hochstauden dominierte Krautfluren, Flach- und Niedermoore sowie Seggenriede besiedelt. Die Art kann aber auch in Mager- und Fettwiesen sowie anderen Grünlandhabitaten gefunden werden.



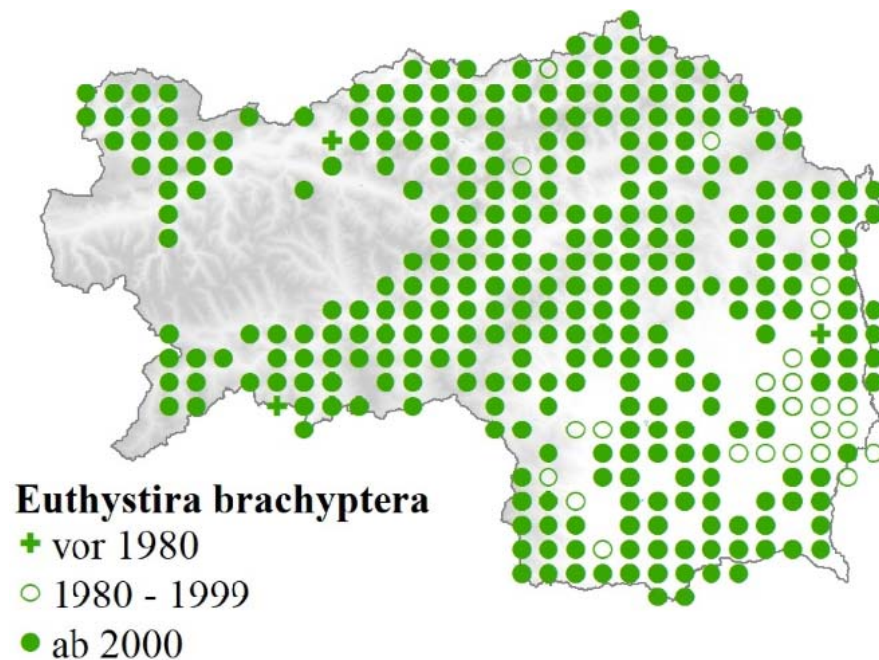
## Kleine Goldschrecke *Euthystira brachyptera* (Ocskay, 1826)

Die Kleine Goldschrecke ist meist hellgrün, selten braun oder grau, und zeigt einen goldenen Schimmer. Besonders auffällig sind beim Weibchen die leuchtend rosa gefärbten Flügelstummel, während beim Männchen die Flügel etwas länger sind. Die Knie der gelbgrünen Hinterbeine sind beim Männchen braun gefärbt, wodurch sie sich von der ähnlichen Großen Goldschrecke unterscheiden, deren Knie schwarz gefärbt sind.

*Euthystira brachyptera* ist in der Steiermark weit verbreitet, fehlt jedoch fast zur Gänze in den Niederen Tauern sowie im oberen und mittleren Ennstal. Auch im Ost- und Weststeirischen Hügelland gibt es mehrere Verbreitungslücken. Man findet sie daher vom Tiefland (220 m) in Gosdorf und Bad Radkersburg (A. Koschuh, W. Stani) bis auf 1800 m (Aflenzer Bürgeralpe, 2016, G. Pucher) und 1943 m Seehöhe (Obere Wenzelalpe, Seetaler Alpen, 2016, G. Wöss).

Die Kleine Goldschrecke besiedelt eine breite Amplitude trockener bis feuchter Lebensräume, deren Gemeinsamkeit eine krautige, mit hochwüchsigen Arten durchsetzte, aber nicht zu dichte Vegetationsdecke ist. Die Charakterisierung der Art als „Verbrachungsspezialist“ (Landmann & Zuna-Kratky 2016) kennzeichnet die Habitatpräferenz sehr zutreffend. Diese ausgeprägte Bindung an extensiv oder gar unbewirtschaftete Lebensräume steht im Zusammenhang mit der Biologie der Kleinen Goldschrecke, da die Eiablage in markhaltige Stängel erfolgt, die bei Mahd oder Beweidung jedoch kaum zur Verfügung stehen (Zuna-Kratky et al. 2017).

In der Steiermark kommt sie am häufigsten in Magerwiesen und -weiden, extensiv genutztem Grünland, hochstaudenreichen Krautfluren sowie in Halbtrockenrasen, verbrachenden Mähwiesen und jungen Schlagfluren vor. Weiters werden Wiesenböschungen, Almen, Feucht- und Nasswiesen, Magersäume, Ruderalfluren zahlreiche andere Lebensraumtypen genutzt.

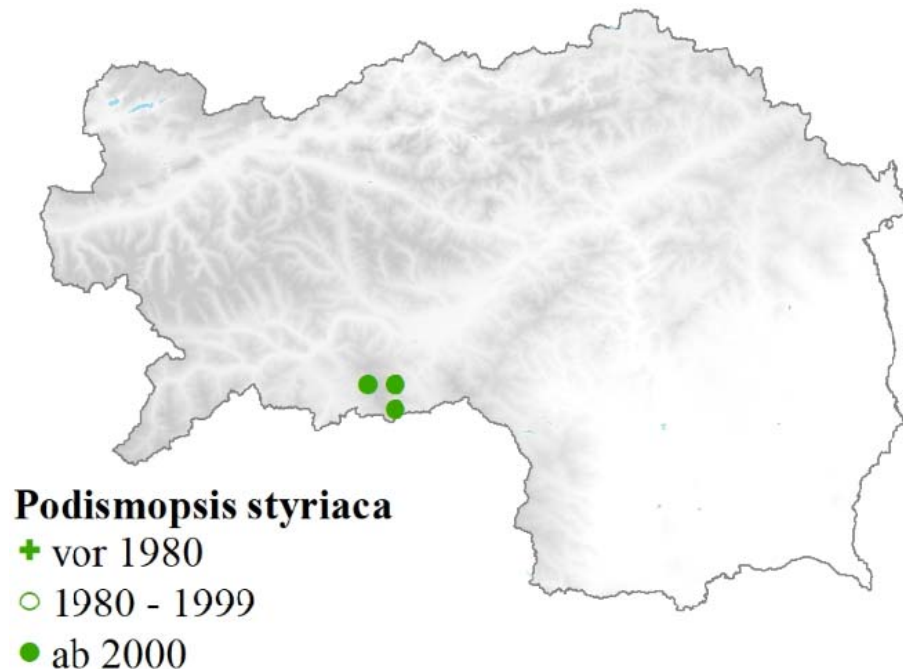


## Steirische Goldschrecke *Podismopsis styriaca* Koschuh, 2008

Im Jahr 2007 gelang Anton Koschuh am Zirbitzkogel die Entdeckung einer für die Wissenschaft neuen Art: *Podismopsis styriaca*. Dieser Ostalpen-Endemit unterscheidet sich von den anderen *Podismopsis*-Arten in der Ostschweiz, in Montenegro und im Kosovo bzw. in den rumänischen Südkarpaten in der Flügellänge, Flügelform, den männlichen Genitalien, den Legeröhrenklappen und im Gesang. Die Grundfarbe der kleineren Männchen ist gelbgrün. Sie sind dorsal am Kopf, Pronotum und Abdomen blaugrünschwarz bis violett-schwarz. Die Wangen sind gelbgrün bis hellgelb. Meist sind die Pronotumseitenkiele innen weißlich aufgehellt. Die deutlich größeren und plumperen Weibchen variieren in der Grundfarbe von dunkelbraun bis metallisch glänzend bronzefarben, orangebraun bis ockerfarben oder beige und haben rote Hinterschienen (Koschuh 2008, Zuna-Kratky et al. 2017).

Das Verbreitungsgebiet dieses Ostalpen-Endemiten erstreckt sich von den Ost- und Südhängen des Zirbitzkogels (Rothaide, Geierkogel, Rohrerhütte) nach Süden über die Rohrer- und Stoanahütte sowie die Pressner Alpe bis zum Hohenwart. 2013 wurde die Art von G. Pucher erstmals in Kärnten, am Hohenwart, nachgewiesen (Koschuh 2008, Pucher 2014). Die Fundorte liegen allesamt in der subalpinen bis (unter)alpinen Höhenstufe. Am Osthang des Zirbitzkogels besiedelt die Steirische Gebirgsschrecke Seehöhen zwischen 1743 m (nordwestlich des Türkenkreuzes, 2011, A. Koschuh) und 2125 m (westlich des Geierkogels, 2007, A. Koschuh).

*P. styriaca* besiedelt vor allem die Almweiden der teilweise sanft geneigten Ost- und Südabhänge des Zirbitzkogels. Wegen des teilweise anmoorigen weichen Bodens bilden sich durch den Viehtritt Buckel mit Zwergsträuchern wie Gamsheide, Besenheide, Heidelbeeren-Verwandte, Becherflechten und Hornflechten sowie Grasartigen wie Krumm-Segge und Bürstling. Die Art bevorzugt feuchte, meidet aber nasse und sehr trockene Bereiche (Koschuh 2008). Ein Drittel der Beobachtungen stammt von Zwergstrauchheiden, ein Viertel von alpinen Rasen ohne Bewirtschaftung und ein Fünftel von beweideten Almen. Weitere Funde stammen von nicht näher präzisierten alpinen Lebensräumen sowie von Magerweiden, Hoch- und Zwischenmooren (Zuna-Kratky et al. 2017).



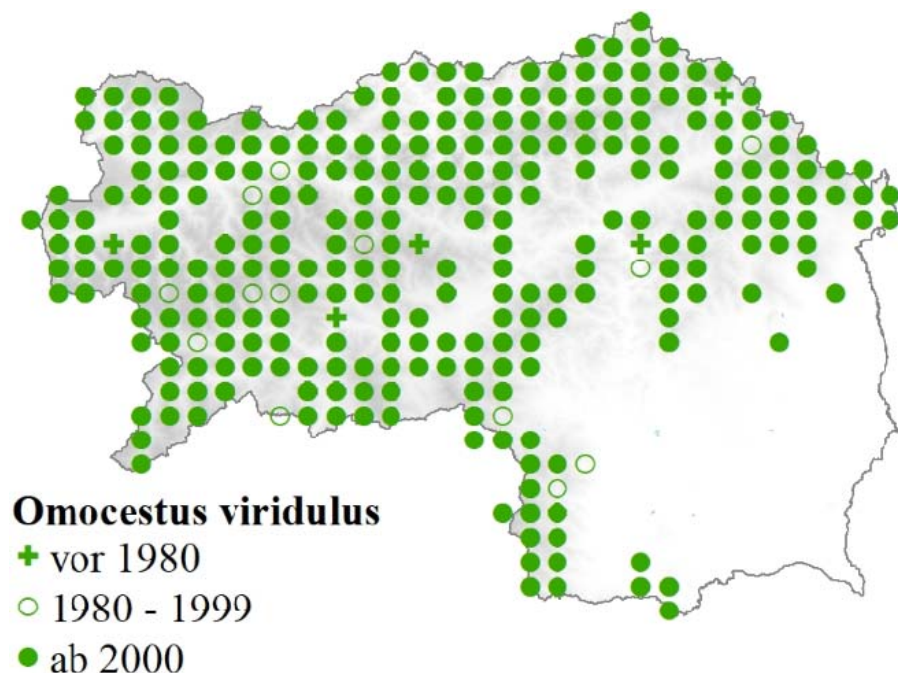
## Bunter Grashüpfer *Omocestus viridulus* (Linnaeus, 1758)

Der Bunte Grashüpfer ist meist grün oder braun mit schwarzen Farbtönen. Die Färbung kann jedoch variieren, wie der deutsche Artname suggeriert. Um ihn von den vielen ähnlichen Arten der Gattungen Chorthippus und Stenobothrus bzw. von den anderen *Omocestus*-Arten unterscheiden zu können, muss man schon etwas genauer hinsehen. Auf Gattungsniveau spielen die Form und die Aderung der Vorderflügel wie auch die ungezähnte Legeröhre eine wichtige Rolle zur Differenzierung gegenüber den Gattungen Chorthippus bzw. Stenobothrus (Zuna-Kratky et al. 2017).

*O. viridulus* ist eine Charakterart des Gebirgsraums und kommt in der Steiermark im Alpenraum sowie Randgebirge fast flächendeckend vor. Neben Höhenlagen werden auch die Talräume des Enns- und Paltentals sowie das obere Mur- und Mürztal besiedelt. Auch ist die Art aus dem Remschnigg-Gebiet (Poßruck) bekannt, wo die Vorkommen bis Schlossberg bei Leutschach ausstrahlen. Weitere Beobachtungen sind von Feuchtstandorten im Hügelland, wie dem Hartberger Gmoos (2002, A. Koschuh), bekannt.

Die Höhenverbreitung reicht in der Steiermark von 325 m im Hartberger Gmoos bis mindestens 2100 m auf dem Schafdach bei St. Nikolai im Sölketal (2010, W. Weißmair). Typisch für die montane und subalpine Stufe bleiben Beobachtungen unter 500 m selten und machen gerade 1 % der vorhandenen Datensätze aus. Oberhalb von 2100 m Seehöhe werden Beobachtungen in Österreich rar und fehlen zur Gänze in der Steiermark.

Der Bunte Grashüpfer besiedelt viele verschiedene Lebensräume. Insgesamt zeigt er aber eine klare Präferenz für offene Biotope. Besonders hohe Bedeutung haben alpine Offenstandorte (Almen und unbeweidete, alpine Rasen), zu welchen rund ein Viertel aller Beobachtungen zugeordnet wurden. Weiters werden Magerwiesen und -weiden, ebene Fett-Mähwiesen, Feucht- und Nasswiesen sowie Flach- und Niedermoore im montanen und subalpinen Raum regelmäßig besiedelt.





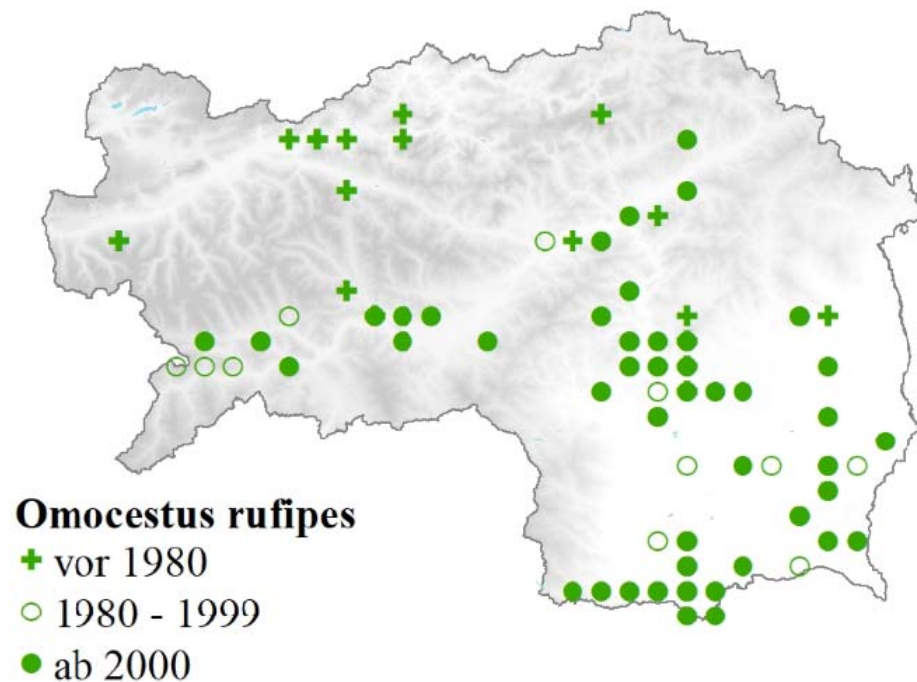
## Buntbäuchiger Grashüpfer *Omocestus rufipes* (Zetterstedt, 1821)

Das Männchen des Buntbäuchigen Grashüpfers ist dunkelbraun bis schwarz mit einem blutroten Abdomenende. Zudem ist der Bauch rot-gelb-grün, daher der deutsche Name. Die Hinterschenkel sind ebenfalls kräftig rot. Das Weibchen ist am Rücken grün, seitlich schwarzbraun und hat wie das Männchen ein rötliches Abdomenende. Die schwarzen Kiefertaster sind am Ende weiß.

Die Art kommt in der gesamten Steiermark zerstreut vor. Eine mehr oder minder geschlossene, großflächigere Verbreitung ist aus dem oberen Murtal, Grazer Raum, dem Grenzgebiet zu Slowenien sowie dem südsteirischen Hügelland bekannt. Der Buntbäuchige Grashüpfer ist von den Tallagen bis in Höhen um 1300 m verbreitet. An höher gelegenen Standorten tritt er nur mehr vereinzelt auf. Mehr als 90 % aller Fundorte liegen unterhalb von 1000 m Seehöhe. In der Steiermark stammt die höchste aktuelle Beobachtung von der Eichberghütte bei Rachau auf 1109 m (2010, A. Koschuh). Historische Funde (Werner 1925) reichen bis 1650 m (Aufstieg Hauser Kaibling). Der tiefste Fund liegt auf 250 m Seehöhe bei Helfbrunn (1996, L. Zechner).

*Omocestus rufipes* zeigt eindeutig Präferenzen für extensiv genutzte, wärmebegünstigte Lebensräume. In der Steiermark wurde er vor allem auf Magerwiesen und -weiden sowie auf Halbtrockenrasen gefunden. Weiters werden schütter bewachsene Stellen und Wegränder, aber auch Sand- und Kiesgruben besiedelt (Zechner et al. 2005).

Die Entwicklung des Datenbestandes seit 1980 indiziert einen deutlichen Rückgang des Bestands von *O. rufipes* in allen österreichischen Bundesländern. Als typischer Bewohner von Trockenstandorten, Magerwiesen und Magerweiden besteht eine wesentliche Gefährdungsursache für die Art in der Aufgabe der traditionellen Landwirtschaft (Zuna-Kratky et al. 2017).



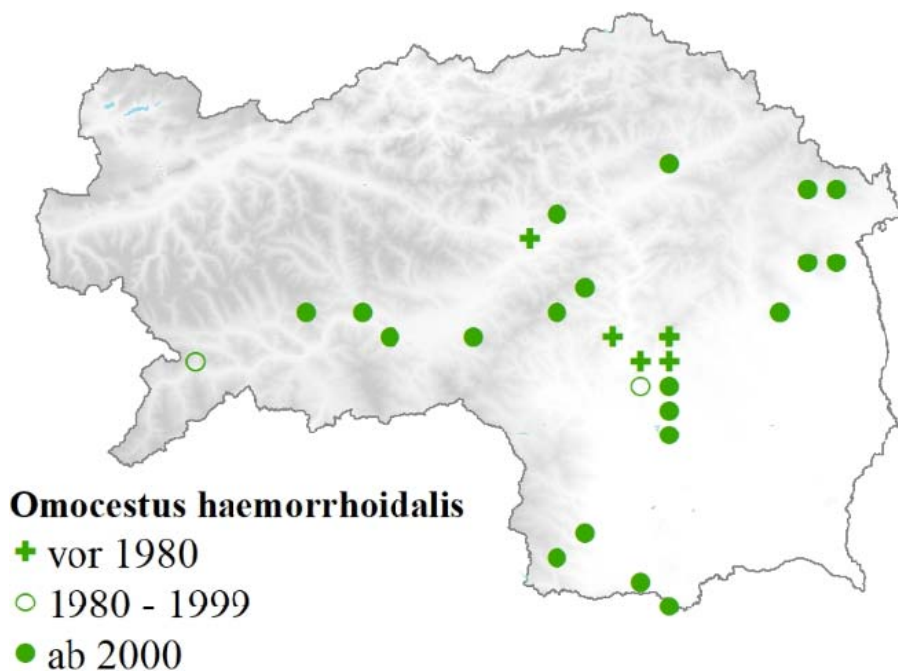
## Rotleibiger Grashüpfer *Omocestus haemorrhoidalis* (Charpentier, 1825)

Der Rotleibige Grashüpfer gehört zu den kleinsten Grashüpfern in Österreich. Seine Grundfarbe variiert von ocker- bis graubraun. Die Halsschild-Seitenkiele sind stark gebogen und meist hell mit schwarzen Säumen. Die Abdomenspitze der Männchen ist rotgelb bis orangerot, aber nie so feuerrot wie beim Buntbäuchigen Grashüpfer *Omocestus rufipes*. Seine einfarbig hellgrauen Taster sind ein weiteres einfaches Unterscheidungsmerkmal.

Aus der Steiermark werden mehrere aktuelle Beobachtungen aus dem südweststeirischen Hügelland, dem oberen Murtal und dem Steirischen Randgebirge (Gleinalpe, Schöckl) gemeldet. Weitere Fundorte sind aus dem Südoststeirischen Hügelland bei Puch b. Weiz und dem Raume Pöllau bekannt (A. Koschuh, W. Reitmeier, G. Pucher, M. Pollheimer, K. Friesenbichler, L. Zechner, P. Sackl, K. Adlbauer). Die Vorkommen im Wechselgebiet setzen sich nach Niederösterreich und ins Burgenland fort. Als wärmeliebende Art bewohnt der Rotleibige Grashüpfer vor allem Tieflagen und die colline Stufe. Erstaunlicherweise liegen 60 % der steirischen Beobachtungen aber oberhalb von 800 m Seehöhe. Dies lässt sich vermutlich mit dem Mangel an Magerwiesen und -weiden in tieferen Lagen erklären. Insgesamt reicht die Höhenverbreitung von 337 m am Flughafen Graz (2011, A. Koschuh) bis 1456 m Seehöhe bei der Moar-Hinteralm, Schönberg-Lachtal (2009, A. Koschuh).

*O. haemorrhoidalis* benötigt warme, trockene sowie gut besonnte Lebensräume und kommt vor allem auf kurzrasigen Flächen vor, die einen mehr oder weniger hohen Anteil offener Bodenstellen aufweisen. Die vorliegenden Beobachtungen stammen vor allem von Magerwiesen und Magerweiden sowie Halbtrockenrasen.

Die Art zeigt einen deutlichen negativen Populationstrend. Nutzungsaufgabe oder Intensivierung von (Halb-) Trockenrasen, Magerwiesen und anderen extensiv bewirtschafteten Grünlandlebensräumen zählen sicherlich zu den Hauptgefährdungsursachen.



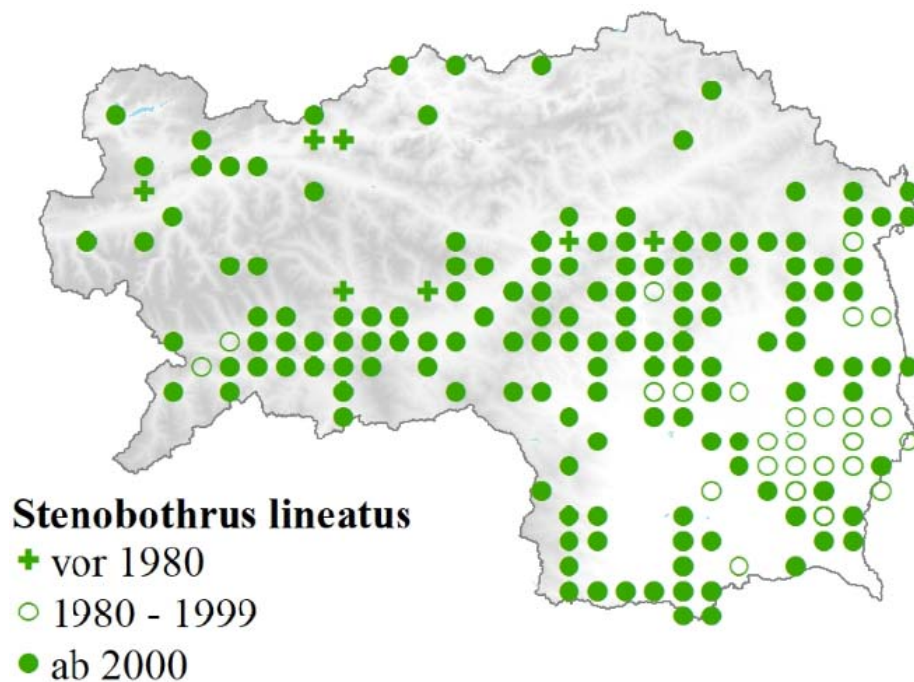
## Großer Heidegrashüpfer *Stenobothrus lineatus* (Panzer, 1796)

Der Heidegrashüpfer ist die häufigste heimische *Stenobothrus*-Art. Das auf- und abschwellende, sich überlagernde Sirren singender Männchen auf einer hochsommerlichen Wiese zählt wohl zu den einprägsamsten Hör-Erlebnissen des Heuschrecken-Jahres. Optisch ist die Art aufgrund der recht breiten, dunkelbraun gefärbten Flügel mit dem typischen schrägen weißen Fleck (Stigma) leicht zu bestimmen, selbst wenn seine Grundfärbung variabel ist (Zuna-Kratky et al. 2017).

In der Steiermark kommt *St. lineatus* im Hügelland, Randgebirge und in den niedrigeren Lagen und größeren Talräumen der Obersteiermark vor. Vereinzelt Beobachtungen finden sich in den zentralen Niederen Tauern. In der Südoststeiermark (Grazer Bucht, Oststeirisches Hügelland) stammen viele Funde aus der Zeit vor dem Jahr 2000 und bedürfen einer Wiederbestätigung. Aufgrund der guten Erforschung des Gebietes dürfte die Ausdünnung der Vorkommen aber real und eine Folge der Intensivierung oder Aufgabe der Landwirtschaft mit Verlust von Magerwiesen sein.

Die Höhenverbreitung reicht von 229 m bei Gosdorf (2007, A. Koschuh) bis 2106 m Seehöhe in den Rottenmanner Tauern zwischen dem Seegupf und Diewaldgupf (2015, M. Zacherl). Der Schwerpunkt der Vorkommen liegt jedoch eindeutig in den Magerwiesen und Halbtrockenrasen der collinen bis submontanen Lagen. Rund 45 % der Beobachtungen liegen unterhalb von 500 m, knapp 90 % unterhalb von 1000 m Seehöhe.

Die Art besiedelt eine große Bandbreite an Lebensräumen, wurde aber in der Steiermark vor allem auf Magerwiesen, Halbtrockenrasen, Magerweiden und anderem Grünland sowie in Schotter-, Sandgruben und Steinbrüchen beobachtet. Weitere Beobachtungen stammten zum Beispiel von Böschungen, Bahndämmen und Magersäumen.



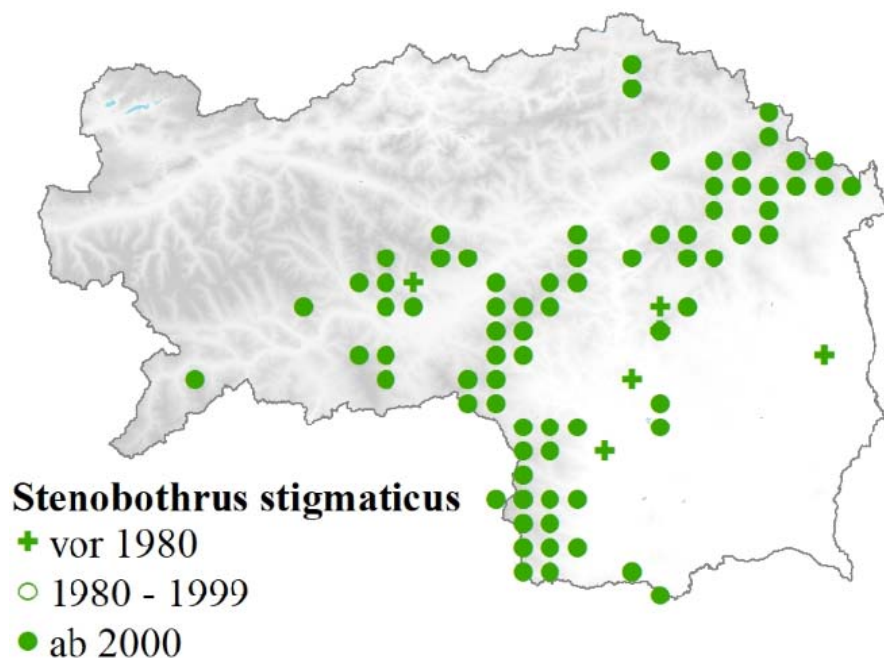
### Kleiner Heidegrashüpfer *Stenobothrus stigmaticus* (Rambur, 1838)

Der Kleine Heidegrashüpfer trägt seinen Namen zu Recht und kann daher leicht übersehen und überhört werden. Vor allem das Männchen ist ein sehr kleiner, unauffälliger und leiser Sänger und macht auch keine großen (Flucht) Sprünge, obwohl es im Gegensatz zum nicht flugfähigen Weibchen voll geflügelt ist. Die Grundfärbung ist meist grün, selten ockerfarben. Verwechslungsgefahr besteht vor allem mit *Omocestus haemorrhoidalis*, der sich aber durch seine geknickten Halsschildseitenkiele deutlich unterscheidet.

In der Steiermark besiedelt die Art die montanen Lagen des Randgebirges von der Koralpe über die Gleinalpe bis zum Joglland und Hochwechsel relativ dicht. Weiters gibt es Beobachtungen aus den Seckauer Tauern und Seetaler Alpen. Weitere Funde sind aus den Mürzsteger Alpen und aus dem Grazer Feld bekannt. Der gute Datenbestand und die vielen neuen Verbreitungspunkte aus den Zentralalpen und dem Randgebirge sind dem Einsatz von Anton Koschuh zu verdanken, der in den Jahren 2003 bis 2012 fast 60 % der (Neu-)Funde in diesem Gebiet erbrachte (Zuna-Kratky et al. 2017).

Die Art findet sich in Höhen zwischen 337 m am Grazer Flughafen (2011, A. Koschuh) und 1851 m am Kreischberg bei St. Ruprecht/Falkendorf (2015, M. Sehnal), aber 90 % der Beobachtungen liegen in Höhen zwischen 700 und 1700 m.

*St. stigmaticus* ist sehr genügsam, jedoch konkurrenzschwach und daher auf spezielle Habitate angewiesen. Man kann ihn am besten als thermophilen und geophilen Magerkeitsspezialisten beschreiben. Kurzrasigkeit bei vorhandener und nicht zu lückiger Vegetationsdecke ist anscheinend das wichtigste Charakteristikum bewohnter Habitate, seien es bewirtschaftete Halbtrockenrasen, Magerweiden und Magerwiesen der tieferen Lagen oder beweidete Almen in höheren Lagen (Zuna-Kratky et al. 2017).



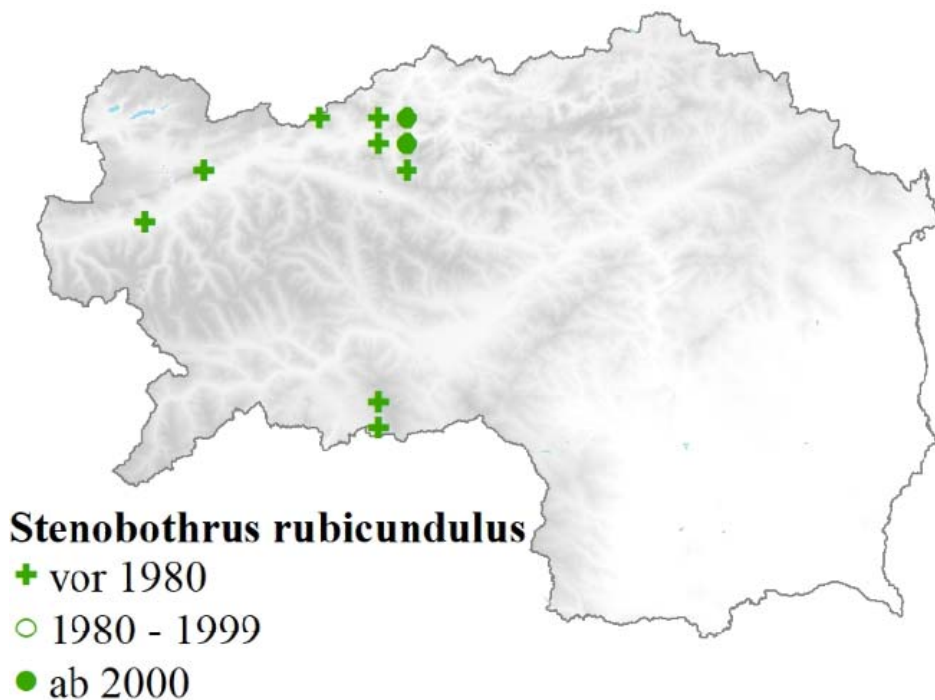
## Bunter Alpengrashüpfer *Stenobothrus rubicundulus* Kruseman et Jeekel, 1967

Der Bunte Alpengrashüpfer trägt seinen Namen in mehrfacher Hinsicht zu Recht: Er ist typisch für die Alpen und eine der imposantesten Heuschrecken, nicht nur wegen seiner kräftigen Gestalt und kontrastreichen Färbung, sondern auch wegen seines markanten ratternd-brummenden Flügelschnarrens, das er sowohl im Sitzen als auch im Flug früh in der Heuschreckensaison vorträgt.

*Stenobothrus rubicundulus* ist in der Steiermark aktuell nur aus dem Gesäuse bekannt (2005, L. Zechner) und wurde hier in Höhen von 597 bis 1200 m beobachtet (E. Weigand, A. Koschuh, L. Forsthuber). Die historischen Funde aus Gröbming, vom Pleschberg bei Admont und aus den Seetaler Alpen (Puschnig 1910, Ebner 1948, Franz 1961, Bieringer & Rotter 2001) konnten bisher nicht bestätigt werden.

Trockenheit, Sonneneinstrahlung und das Vorhandensein von sich gut erwärmenden Felsen, Grobsteinen oder anderer Rohbodensubstrate scheinen wichtige Lebensraumkomponenten für die Art zu sein (Zuna-Kratky et al. 2017). Im Gesäuse wurde sie am Bahndamm, im Langgriesgraben, einem schuttreichen Seitenzubringer des Johnsbach, sowie an einer Forststraßenböschung und in schuttreichem Gelände beobachtet.

Während Franz (1961) in den 1940er Jahren noch mehrfach hohe Dichten aus den Ennstaler Alpen vermelden konnte, gibt es aus neuerer Zeit nur mehr Beobachtungen einzelner bis weniger Individuen, so dass die Art dort nicht nur Areal-, sondern auch Bestandseinbußen durchgemacht zu haben scheint (vgl. Zechner et al. 2005).



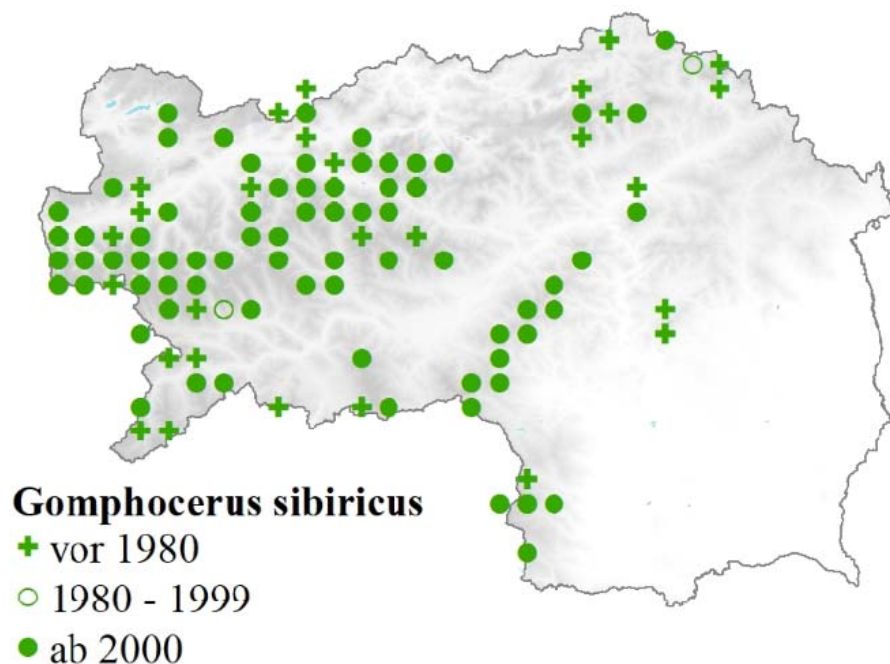
## Sibirische Keulenschrecke *Gomphocerus sibiricus* (Linnaeus, 1767)

Die Sibirische Keulenschrecke ist mit den gekeulten schwarzen Fühlerenden, dem bucklig gewölbten Halsschild sowie den blasig aufgetriebenen Vorderschienen des Männchens unverwechselbar. Beim Weibchen ist der Halsschild weniger gewölbt und die Fühlerenden sind weniger erweitert. Die Färbung ist sehr variabel, wobei der Kopf und der Halsschild olivgrün, braungrün oder grau und dunkel gefleckt sind, der Hinterleib hingegen gelbgrün. Der charakteristische, laute Gesang ist ebenfalls unverwechselbar.

Die Hauptverbreitung liegt in der Steiermark in den Niederen Tauern und Eisenerzer Alpen. Weiters kommt die Art regelmäßig im Randgebirge zwischen Kor- und Gleinalpe vor. In den Kalkalpen und in den Seetaler Alpen sind hingegen nur punktuelle Vorkommen bekannt. Die historischen Nachweise am Schöckl sowie zahlreiche Fundpunkte im oberen Ennstal und im Hochschwabgebiet konnten bisher nicht mehr bestätigt werden (Zechner et al. 2005).

Die aktuellen Funde liegen in Seehöhen zwischen 1091 m am Rossboden bei Rottenmann (2015, M. Zacherl) und 2137 m beim Großen Knallstein im Sölketal (2012, A. Koschuh).

Die Sibirische Keulenschrecke besiedelt zum Großteil Lebensräume oberhalb der Waldgrenze mit geschlossener bis lückiger Vegetationsdecke. Alpine Habitate, wie alpine Rasen und Polsterfluren, Almen und alpine Zwergstrauchheiden, Schipisten, Forststraßen usw. stellen daher beinahe 70 % aller Fundortzuordnungen dar.



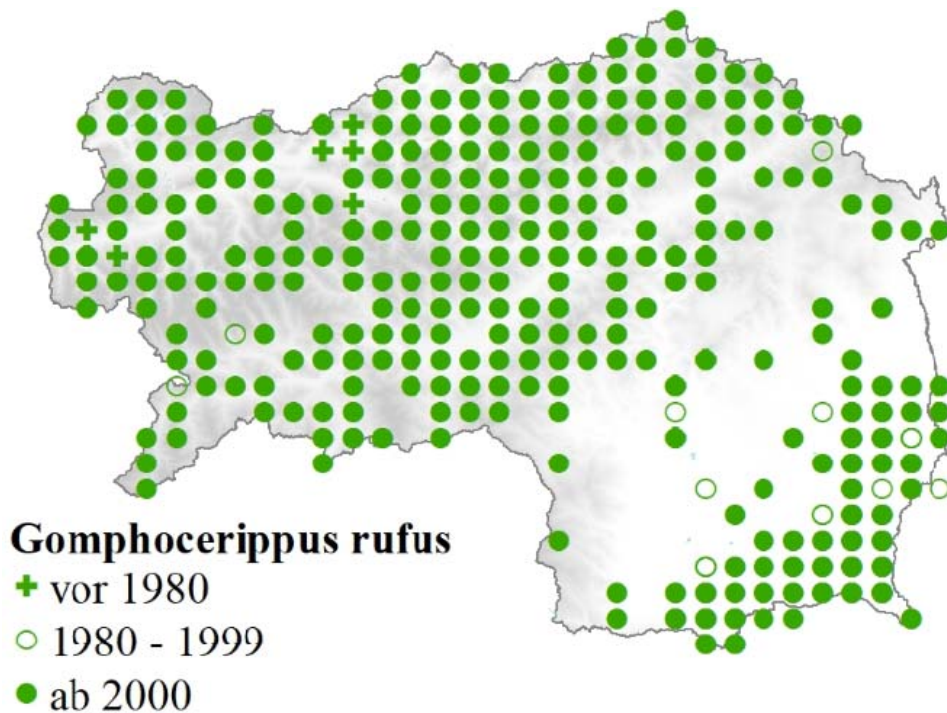
## Rote Keulenschrecke *Gomphocerippus rufus* (Linnaeus, 1758)

Die Rote Keulenschrecke ist in ihrer Färbung recht variabel. Die Grundfarbe schwankt zwischen Braun-, Grau- und Rottönen, manchmal mit gelben Akzenten. Artsspezifisch sind die mehr (Männchen) oder weniger (Weibchen) stark keulenförmig erweiterten schwarzen Fühlerenden, die immer eine leuchtend weiße Spitze aufweisen.

*Gomphocerippus rufus* zeigt ein sehr spezielles Verbreitungsmuster: In der Obersteiermark ist die Art – abgesehen von Lücken in den Zentralalpen - nahezu flächendeckend verbreitet. Gleiches gilt für das Randgebirge zwischen Stubalpe und Fischbacher Alpen sowie dem Wechsel. Sie fehlt jedoch weitgehend im Korallengebiet, Östlichen Grazer Bergland und im Joglland. Im Ost- und Weststeirischen Hügelland sind vor allem die südlichen und südöstlichen Teile gut besiedelt, der Rest sowie das Grazer Feld jedoch nur sehr lückenhaft.

In der Steiermark kann die Art in den Tieflagen ab 200 m bei Sieldorf (2010, J. Brandner) bis 2000 m Seehöhe (Oberst Klinke Hütte, 2013, M. Zacherl) beobachtet werden. Zwei Drittel der Beobachtungen liegen oberhalb von 500 m Seehöhe.

Die Rote Keulenschrecke besiedelt zahlreiche verschiedene Lebensräume. Zu den am häufigsten genannten zählen in der Steiermark Waldrandgebüsche, Magerwiesen, hochstaudenreiche Böschungen und Säume, junge Schlagfluren, Almen und Magerweiden.



## Gefleckte Keulenschrecke *Myrmeleotettix maculatus* (Thunberg, 1815)

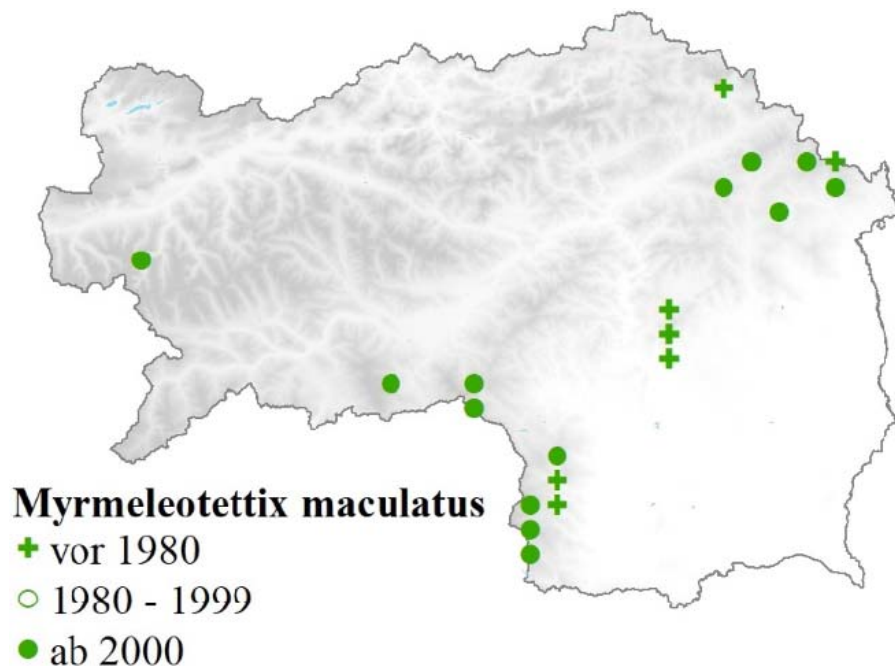
*Myrmeleotettix maculatus* zählt zu den kleinsten Feldheuschrecken Österreichs (Männchen 10-15 mm, Weibchen 11-16 mm lang). Die Fühlerenden der Gefleckten Keulenschrecke sind besonders beim Männchen keulig verdickt und meist nach außen gebogen – das auffälligste Merkmal dieser ansonsten sehr unscheinbaren Art. Die Färbung ist sehr variabel und bestens dem Untergrund angepasst.

In der Steiermark liegen aktuelle Funde aus den Seetaler Alpen und vor allem aus dem Randgebirge, d. h. der Kor- und Stupalpe sowie von den Fischbacher Alpen und dem Wechsel, vor. Daneben gibt es Funde von der Sacherseealm bei Kleinsölk (2008, A. Koschuh). Die historischen Funde aus den 1950er Jahren auf dem Schöckl und in der Grazer Umgebung wurden nicht mehr bestätigt (Koschuh & Zechner 2006).

Die Höhenverbreitung reicht von 816 m bei Wenigzell (2008, A. Koschuh) bis 1740 m auf der Hirschegger Alm (2003, L. Zechner). Beinahe 80 % der Beobachtungen liegen jedoch in Seehöhen zwischen 1000 und 1500 m.

Die Gefleckte Keulenschrecke ist wärmeliebend und stellt hohe Ansprüche an das Bodensubstrat sowie an das Mikroklima. Trockene, vegetationsfreie Bodenstellen, die bei Besonnung hohe Oberflächentemperaturen erreichen, werden offensichtlich bevorzugt. So zeigt diese Art eindeutig Präferenzen für Trockenlebensräume und Rohböden der unterschiedlichsten Ausprägungen (Zuna-Kratky et al. 2017). In der Steiermark wurde sie vor allem auf Magerweiden mit nährstoffarmem oder trockenem Untergrund, Halbtrockenrasen und Magerwiesen sowie auf beweideten Almen im Waldgürtel und über der Baumgrenze gefunden.

In den letzten Jahrzehnten ist in Österreich der Bestand der Gefleckten Keulenschrecke merklich zurückgegangen. Auch ist sie meist nur in kleinen Populationen anzutreffen und gilt deshalb als gefährdet.



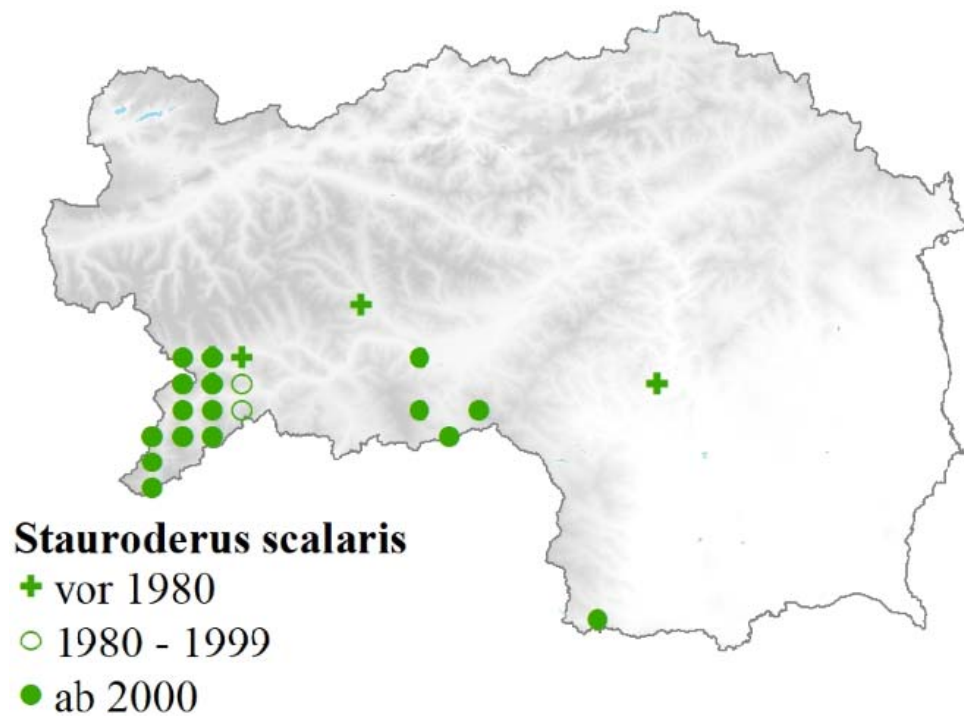


## Gebirgsgrashüpfer *Stauroderus scalaris* (Fischer de Waldheim, 1846)

Der Gebirgsgrashüpfer ist deutlich größer als Arten der Gattung Chorthippus. Besonders markant sind die breiten dunkelbraunen Hinter- und Deckflügel, deren stark erweitertes Costal- und Medialfeld bei den Männchen eine auffällige Queraderung zeigt.

In der Steiermark kommt die Art vor allem von den Murbergen bis in die Gurktaler und Seetaler Alpen vor. Weiters ist ein isolierter Fund von der Petzhütte bei St. Lorenzen im Koralpengebiet bekannt (2003, A. Koschuh und 2014, W. Stani). Der historische Fund im Mühlbachgraben bei Rein (Franz 1961) wurde bisher nicht bestätigt. Der niedrigste Fundpunkt liegt auf 694 m bei Sankt Peter ob Judenburg (2012, A. Koschuh), der höchstgelegene auf der Eggeralm bei Predlitz 1860 m (2009, M. Russ). Fast 80 % der Fundorte liegen zwischen 900 und 1600 m Seehöhe. Über die Waldgrenze steigt die Art nur selten.

Die Art gilt in Mitteleuropa als gefährdet. Dies hat v. a. mit der starken Bindung an trockenwarme, extensiv genutzte Magerrasen, Bergmäher und Weiden zu tun. In der Steiermark werden vor allem Bergmäher und Wiesenböschungen, Magerwiesen, vegetationsarme Standorte wie Wegränder und Geländeerisse sowie Magerweiden besiedelt. Auch kann man *St. scalaris* in guten Jahren auf Schlagfluren und in Intensivwiesen beobachten.

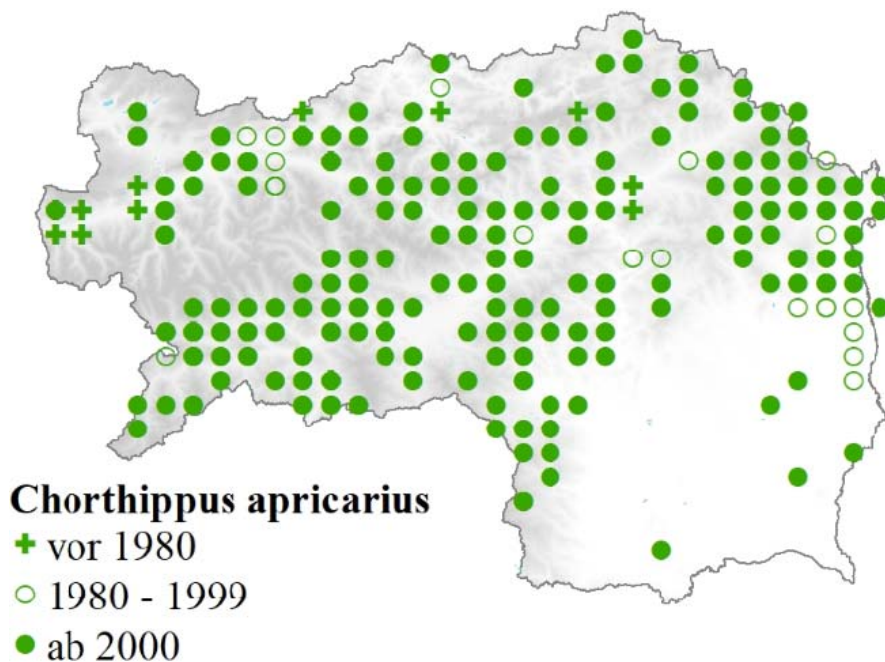


## Feldgrashüpfer *Chorthippus apricarius* (Linnaeus, 1758)

Der Feldgrashüpfer ist variabel gefärbt, mit hellbrauner, selten grünlicher Grundfärbung und gelblichen, transparenten Vorderflügeln mit erweitertem Medialfeld. Wenn die Art auch vom Habitus her eher unscheinbar ist, so fällt sie durch ihr typisches, aus Stoß- und Schwirrlauten zusammengesetztes Zirpen auf.

In der Steiermark ist *Chorthippus apricarius* weit, aber lückig verbreitet und fehlt in den höheren Lagen des Dachsteins und Toten Gebirges, der Niederen Tauern, der Seetaler Alpen und des Hochschwabs. Auch von der südlichen Koralpe und Teilen des östlichen Grazer Berglandes sind keine Beobachtungen bekannt. Weiters fehlt der Feldgrashüpfer im Hügelland mit Ausnahme des Gebietes zwischen Feistritz- und Lafnitztal. Isolierte Funde sind aus Markt Hartmannsdorf (2004, A. Koschuh) und aus Oberfahrenbach, westlich Gamlitz (2007, L. Zechner) bekannt. *Ch. apricarius* zeigt eine weite Höhenverbreitung, von 270 m in Großwilfersdorf (P. Sackl) bis 1860 m Seehöhe westlich des Sölkpasses (2013, B. Haberreiter). Fast 90 % der steirischen Beobachtungen liegen zwischen 500 und 1000 m Seehöhe.

Der Feldgrashüpfer besiedelt unterschiedliche Grünlandhabitats. In der Steiermark wurde er vor allem auf Magerwiesen und -weiden, Fettmähwiesen in Tallagen sowie auf regelmäßig überschwemmten Feuchtwiesen, aber auch auf Straßenböschungen (Koralpe) und Halbtrockenrasen beobachtet.

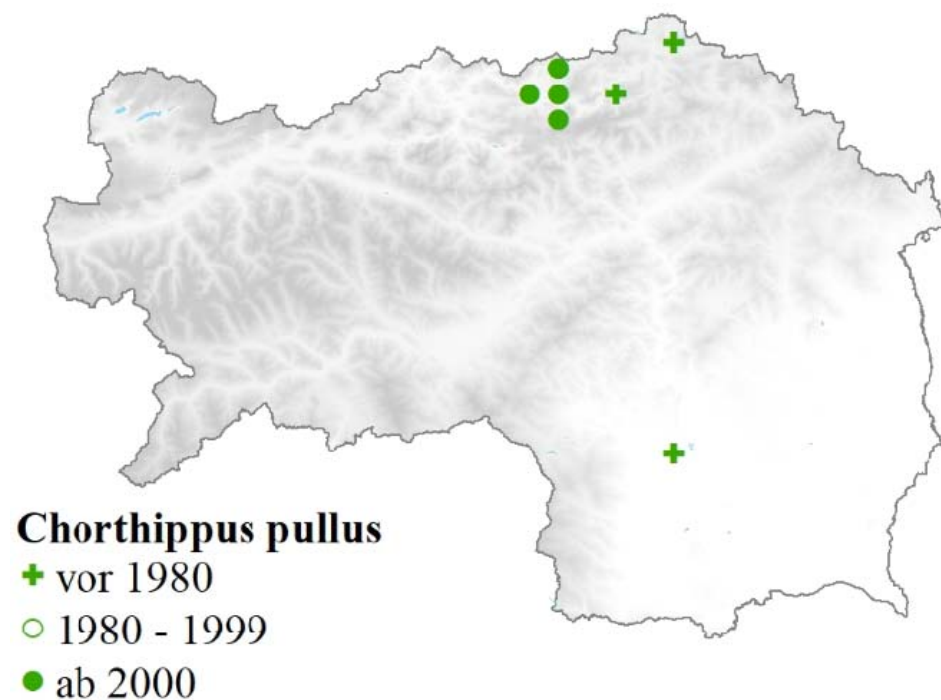


### Kiesbank-Grashüpfer *Chorthippus pullus* (Philippi, 1830)

Der Kiesbank-Grashüpfer zählt zu den kleinsten heimischen Feldheuschrecken. An der rot- bis graubraun gefärbten Art fällt besonders die Zeichnung der Hinterbeine auf, denn die Hinterschenkel sind schwarz-weiß gescheckt, die Hinterknie schwarz und die Hinterschienen leuchtend rot. Die Flügel sind bei beiden Geschlechtern verkürzt, *Chorthippus pullus* ist daher flugunfähig und sehr ortstreu. Das geringe Ausbreitungsvermögen trägt zur Gefährdung bei, weil einmal verwaiste Standorte auf Kiesbänken nur schwer wieder besiedelbar sind (Zuna-Kratky et al. 2017).

In der Steiermark kommt er nur (noch) ganz punktuell vor und konnte trotz gezielter Nachsuche bisher nur an wenigen Zubringern der Salza (Lassingbach, Holzäpfel- und Brunntal) auf 680 bis 800 m Seehöhe nachgewiesen werden (Zechner & Klapf 2005). Die historischen Funde bei Mariazell und Weichselboden sowie bei Tobelbad wurden bisher nicht bestätigt.

*Chorthippus pullus* besiedelt vor allem Kies-, Sand- und Schotterbänke entlang naturnaher Abschnitte von Fließgewässern und ist in Österreich inzwischen weitgehend auf wenige echte Alpenflüsse beschränkt, die zudem meist nur punktuell und an wenigen naturnahen Abschnitten besiedelt sind. Wie andere stark an Rohböden und Pionierstandorte an Flussufern gebundene Lebensraumspezialisten hat auch der Kiesbank-Grashüpfer im 20. Jahrhundert starke Areal- und Bestandseinbußen erfahren und gilt in Österreich als „stark gefährdet“ (Zuna-Kratky et al. 2017).



## Steppengrashüpfer *Chorthippus vagans* (Eversmann, 1848)

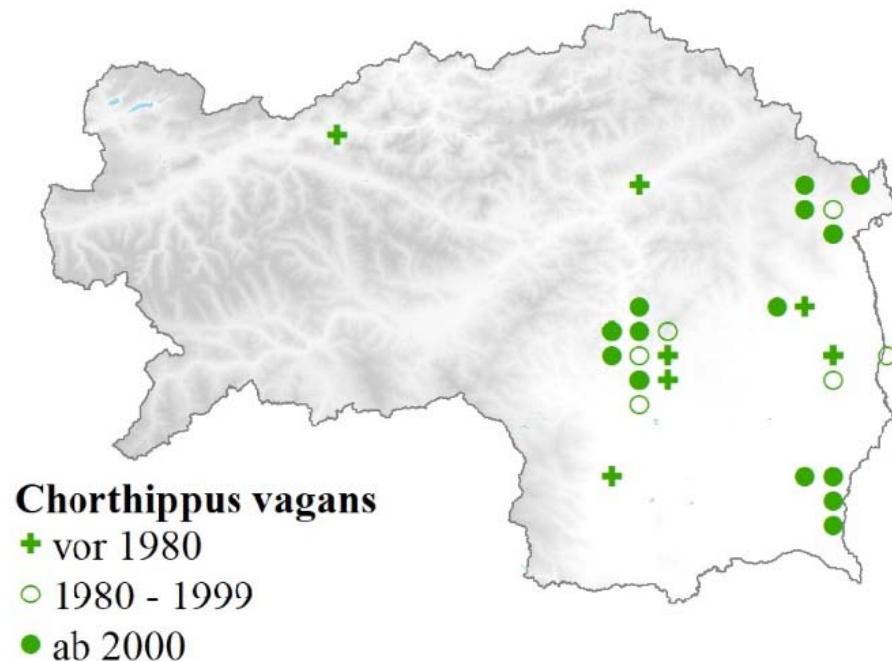
Unter den verwirrend vielfältig und vor allem variabel gefärbten Grasshüpfern der Gattung *Chorthippus* sticht der Steppengrashüpfer durch seine angenehm konstante Färbung heraus – ganz typisch sind ein gräulicher Vorderkörper mit dünn weiß gezeichneten, geknickten Halsschild-Seitenkielen und ein auffallend orangeroter Hinterleib. Ein Blick auf das rundliche Trommelfell auf den Brustseiten macht die Bestimmung dann sicher (Zuna-Kratky et al. 2017).

In der Steiermark ist er vor allem im Grazer Feld, Teilen des Jogllandes und Wechselgebietes sowie sehr lokal im oststeirischen Hügelland bekannt. Die historischen und isolierten Beobachtungen aus Hall im Ennstal, Sankt Lorenzen im Mürztal und Stainz wurden bisher nicht bestätigt.

Die neueren Fundorte liegen in der Steiermark zwischen 270 m bei der Weinseißmühle (1998, L. Zechner) und 950 m Seehöhe auf dem Rosenbichl bei Pinggau (2011, K.Friesenbichler). Seine bevorzugten klimatischen Bedingungen mit starker Sonneneinstrahlung findet der Steppengrashüpfer jedoch in den wärmebegünstigten Hügellagen der collinen bis submontanen Stufe, weshalb Beobachtungen ab 760 m selten sind.

Trotz seines deutschen Namens ist er in Mitteleuropa kein „Steppenbewohner“, sondern kommt vielmehr an zwar wärmebegünstigten, aber oft mit Gehölzen bewachsenen, strukturreichen Standorten vor. In der Steiermark wurde er vor allem auf Schlagfluren, Trockenwäldern und auf vegetationsarmen Böschungen und Wegrändern sowie in thermophilen, lichten Laubwäldern beobachtet.

Es zeichnet sich ein Rückgang der Art ab, wie etwa sein Verschwinden vom Schöckl belegt. Gefahr droht dem Steppengrashüpfer insbesondere durch den Verlust geeigneter Lebensräume durch Verbuschung von Waldrändern und waldnahen Trockenrasen, Aufforstung und Änderungen in der forstwirtschaftlichen Nutzung. Auch das Überwuchern von waldnahen Saumbereichen durch Neophyten kann lokal zur Entwertung von Lebensräumen führen (Zuna-Kratky et al. 2017).



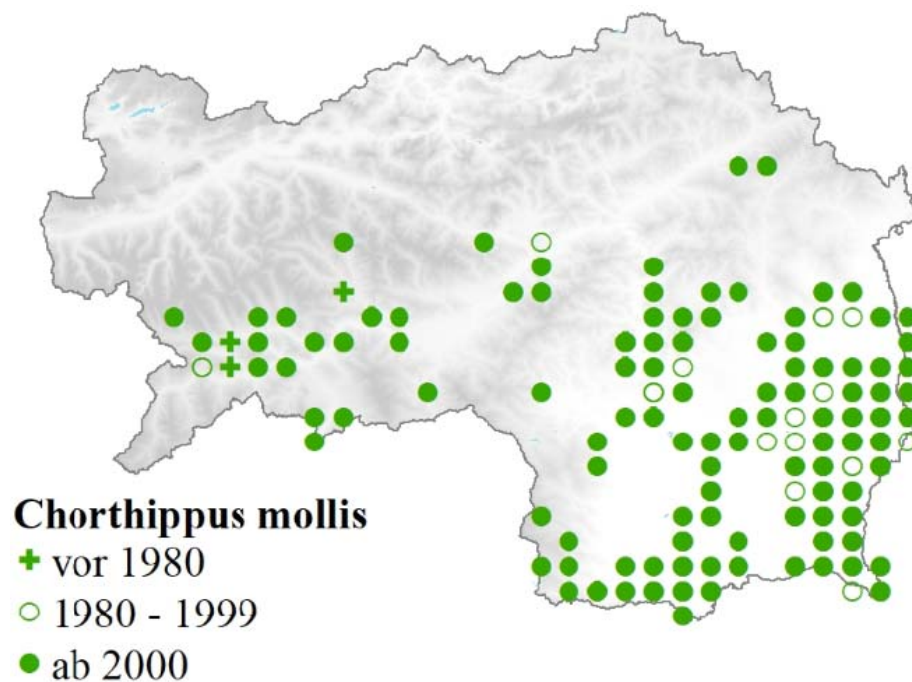
## Verkannter Grashüpfer *Chorthippus mollis* (Charpentier, 1825)

Der Verkannte Grashüpfer ist einer der optisch schwer bestimmbareren „kleinen braunen Grashüpfer“, der erst durch das Studium seines markanten Gesangs von den nah verwandten Arten abgetrennt werden konnte, daher sein deutscher Name. In Mitteleuropa und auch in der Steiermark kommen zwei Unterarten vor – die Nominatform *Chorthippus m. mollis* nördlich und der durch ausgeprägtere Rotfärbung gekennzeichnete *Ch. m. ignifer* südlich des Alpenhauptkammes.

In der Steiermark findet man die Art vor allem im Hügelland. Die Vorkommen reichen zum Teil bis ins Randgebirge und in höhere Lagen, z. B. in die südlichen Koralpe und das Poßruck-Gebiet. Weiters ist die Art aus dem Murtal und den Murbergen bekannt, wo auch einzelne Nachweise bis in die zentralen Niederen Tauern reichen. Ein isolierter Fund ist aus Langenwang (2017, A. Panrok) bekannt. Das untere Murtal dürfte die Übergangszone zwischen den beiden Unterarten darstellen; deren genaue Verbreitung in der Steiermark wurde aber bisher noch nicht untersucht.

Die Höhenverbreitung reicht demgemäß von niedrigen Lagen, bei Sieldorf auf 195 m (2012, A. Koschuh), bis 1445 m Seehöhe bei Langenwang (2017, A. Panrok), aber fast 80 % der Funde liegen unterhalb von 600 m.

Die bevorzugten Lebensräume des Verkannten Grashüpfers sind in der Steiermark Magerwiesen und Halbtrockenrasen. Weiters kommt die Art auf rohbodenreichen Standorten, auf Böschungen und flachen Mähwiesen sowie anderen Grünlandhabitaten vor.



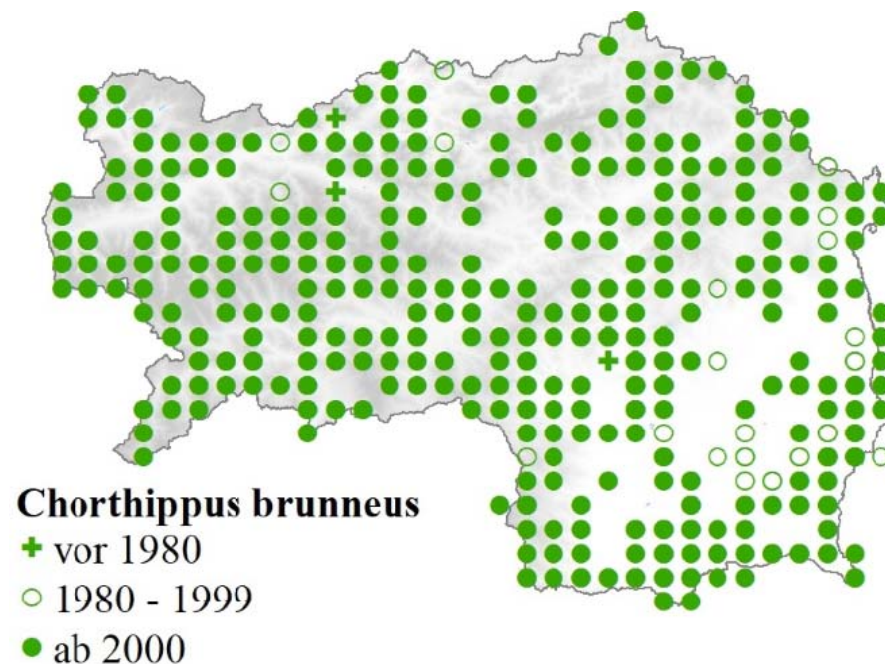
## Brauner Grashüpfer *Chorthippus brunneus* (Thunberg, 1815)

Der Braune Grashüpfer ist die größte und langflügeligste Art der „Chorthippus biguttulus-Gruppe“ (vgl. *Ch. biguttulus*). Seine braunen Deckflügel überragen deutlich den meist wenig kontrastreich braun oder graubraun gefärbten Körper. Die Oberseite der Abdomenspitze ist beim Männchen häufig orangerot. Die Unterscheidung zu den nahverwandten Arten ist jedoch mit Hilfe des Gesanges einfacher. Dieser besteht aus einer Serie von kurzen und harten „psrr“-Lauten.

Die Männchen treten oft in einen Rivalen- oder Wechselgesang, bei dem das eine Männchen genau in den Pausen des anderen singt.

*Chorthippus brunneus* zählt zu den häufigsten und sowohl horizontal als auch vertikal weit verbreiteten Arten in der Steiermark. Man findet ihn in der gesamten Steiermark in Höhen zwischen 200 m (Fluttendorf, 1996, L. Zechner) und 2314 m (Schafdach, 2010, St. Nikolai im SölktaI, W. Weißmair). Das Verbreitungsbild zeigt jedoch unerklärliche Lücken auf der Nordseite der Niederen Tauern gegen das Ennstal hin, im Hochschwabgebiet, in den Mürztaler Alpen oder beispielsweise auch im Ost- und Weststeirischen Hügelland, denn potentiell kann man die Art überall, wo es geeignete Habitate gibt, finden.

Die fluchtüchtige und daher sehr mobile Art gilt als Pionierart. Sie benötigt warme und trockene Lebensräume mit schütterer und niedriger Vegetation sowie offenen Bodenstellen, zeigt jedoch eine weite ökologische Potenz und kann in sehr unterschiedlichen Habitaten auftreten, von Rasenflächen im Siedlungsgebiet bis zu den alpinen Rasen im Hochgebirge. Auch in gebüsch- und baumdominierten Habitaten kann sie beobachtet werden, wobei diese ihren Habitatansprüchen jedoch weniger gerecht werden. In der Steiermark wurde der Braune Grashüpfer vor allem auf vegetationsarmen Böschungen und Wegrändern, in Sand- und Kiesgruben, auf Felsstandorten und in Steinbrüchen, auf offenen Schlagfluren und Almen sowie Magerwiesen und -weiden beobachtet.

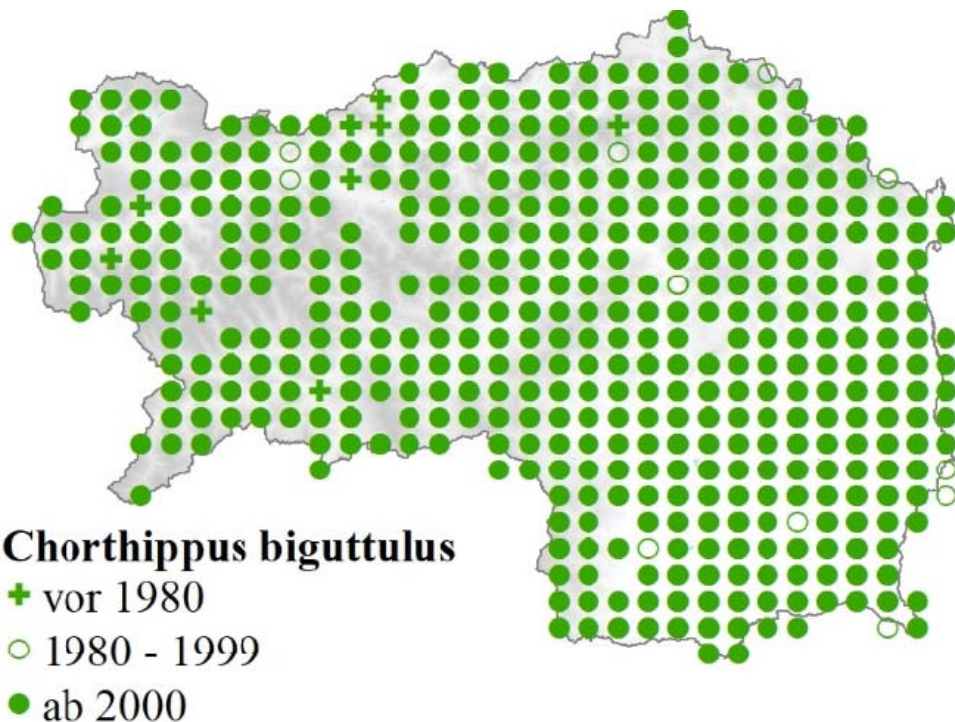


## Nachtigall-Grashüpfer *Chorthippus biguttulus* (Linnaeus, 1758)

Der Nachtigall-Grashüpfer ist die namensgebende Art der optisch schwer bestimmbareren Arten der „*Chorthippus biguttulus*-Gruppe“ (vgl. oben), die sich von anderen braunen Grashüpfern u. a. durch stark gewinkelte Halsschild-Seitenkiele unterscheiden. Die Grundfarbe von *Ch. biguttulus* ist – besonders bei den Weibchen – sehr variabel und kann braun, grau, grün oder dunkelrosa sein. Beim Männchen ist die Abdomenspitze rot. Bei beiden Geschlechtern sind die weißgelben Halsschild-Seitenkiele schwärzlich gesäumt und die Flügel erreichen die Hinterknie oder überragen sie. Verglichen mit anderen Arten der Gruppe sind die Vorderflügel jedoch vergleichsweise kurz und breit. Das einfachste und sicherste Bestimmungsmerkmal ist der mäßig laute Spontangesang der Männchen, der aus einer Serie von meist 2-3 anschwellenden, schmetternden Strophen besteht.

Wie in Österreich ist der Nachtigall-Grashüpfer auch in der Steiermark nach dem Gemeinen Grashüpfer *Pseudochorthippus parallelus* die am weitesten verbreitete Grashüpfer-Art und kommt beinahe flächendeckend von den Tieflagen bis weit über die Baumgrenze vor. Der tiefste Fundpunkt liegt bei Sieldorf auf 195 m (2012, A. Koschuh). Der bisherige steirische Höhenrekord liegt auf dem 2112 m hohen Pleschnitzinken bei Pruggern (2018, L. Forsthuber). Das Verbreitungsbild zeigt vor allem im Hochgebirge einzelne Lücken, z. B. im Toten Gebirge und vor allem in den Niederen Tauern.

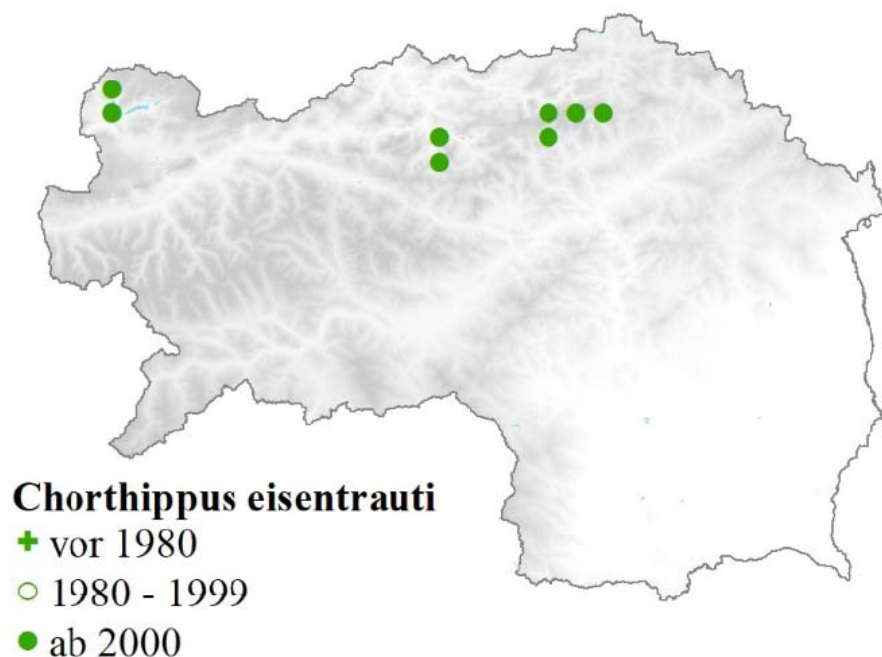
Die Art besiedelt ein sehr breites Lebensraumspektrum, bevorzugt aber warme und trockene Lebensräume mit guter Sonneneinstrahlung, kommt jedoch auch mit weniger günstigen Bedingungen zurecht, da der einjährige Entwicklungszyklus kürzer ist als bei anderen thermophilen Arten, wobei auch ein mehrjähriger Zyklus möglich ist (Zuna-Kratky et al. 2017). Die fluchtüchtige Art kann daher in sehr verschiedenen Lebensräumen auftreten. Die Beobachtungen aus der Steiermark stammen vor allem von Magerwiesen und -weiden, rohbodenreichen Felsstandorten und Steinbrüchen, Sand- und Kiesgruben, Halbtrockenrasen, Wiesenböschungen, Wegrändern und Säumen sowie anderen Grünlandlebensräumen, u. a. intensiv genutzten Mähwiesen, Weiden und Almen.



### Südalpen-Grashüpfer *Chorthippus eisentrauti* (Ramme, 1931)

Der Südalpen-Grashüpfer und der Nachtigall-Grashüpfer *Chorthippus biguttulus* sind sehr nahe verwandt. Die systematische Stellung des Südalpen-Grashüpfers ist daher nach wie vor nicht ganz eindeutig. Morphologisch unterscheidet sich diese Art vom Nachtigall-Grashüpfer hauptsächlich durch die auffällige Rotfärbung der Hinterschienen und des Abdomenendes und die etwas größeren Körpermaße. Die Vorderflügel sind etwas schlanker, das Subcostalfeld ist weniger erweitert. Am eindeutigsten ist *Ch. eisentrauti* durch den Gesang der Männchen von *Ch. biguttulus* zu unterscheiden. Die Verse des Südalpen-Grashüpfers sind im Mittel deutlich kürzer als jene von *Ch. biguttulus* und sie werden in größerer Zahl pro Strophe vorgetragen. Es kann allerdings sowohl beim Gesang als auch in der Morphologie in manchen Verbreitungsgebieten zu Überschneidungen zwischen beiden Arten kommen. Die Verbreitung dieses Alpenendemiten erstreckt sich über die Alpensüdseite, wo sie von der französisch-italienischen Grenze bis nach Slowenien nachgewiesen wurde. In Österreich liegen die wenigen gesicherten Nachweise von *Ch. eisentrauti* in den Südalpen Kärntens (Zuna-Kratky et al. 2017).

Bemerkenswert, aber tiergeografisch nur schwerlich „reinen“ Südalpen-Grashüpfern zuordenbar ist eine ganze Reihe aktueller Nachweise aus den Nordalpen. Diese umfassen in der Steiermark Meldungen aus den Eisenerzer Alpen (2011, A. Koschuh; Koschuh 2012) und dem Hochschwabmassiv (St. Ilgen, Turnau, Seewiesen, Thörl aus den Jahren 2011-2015, A. Koschuh, M. Stauer, R. Völk, G. Wöss) in Seehöhen zwischen 1040 und 1728 m. Der bevorzugte Lebensraum des Südalpen-Grashüpfers sind steile, gut besonnte Felshänge mit spärlicher Vegetation (Zuna-Kratky et al. 2017).





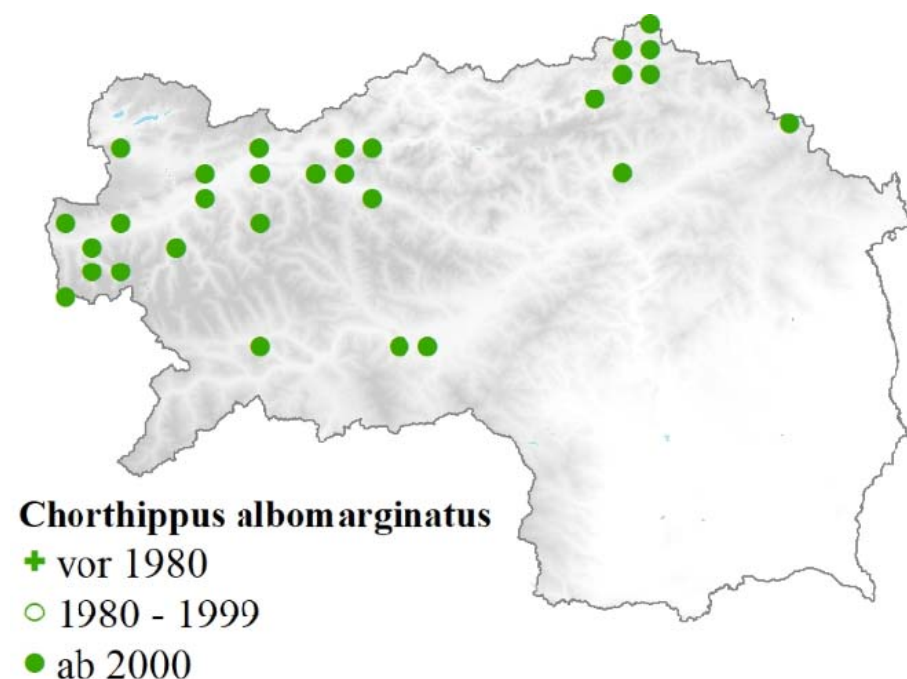
## Weißbrandiger Grashüpfer *Chorthippus albomarginatus* (De Geer, 1773)

Der Weißbrandige Grashüpfer gehört zur Gruppe der schwierig zu unterscheidenden „Wiesengrashüpfer“ mit langen Flügeln und ist wie die meisten Grashüpfer am

besten am Gesang erkennbar. Neben dem aus meist drei aufeinanderfolgenden „brrrrt“-Lauten bestehenden Gesang gibt es noch einen langen, komplexen Balzgesang, der an das Aufziehen einer kleinen Taschenuhr erinnert. Der Name bezieht sich auf den bei den Weibchen fast immer vorhandenen weißen Längsstreifen im Flügel.

Die Art ist in der Steiermark aus dem Enns-, Palten- und Salztal bekannt. Ein isolierter Fund kommt aus Döllach bei Aflenz Kurort und weitere Beobachtungen gelangen im steirisch-niederösterreichischen Grenzbereich am Semmering und Wechsel. Die Höhenverbreitung reicht nach den vorliegenden Daten von 620 m Seehöhe in Weng im Gesäuse im Ennstal (2007, L. Zechner) bis 1803 m am Plannersee bei Donnersbach (2018, L. Forsthuber).

*Chorthippus albomarginatus* besiedelt in der Steiermark vorzugsweise Fettwiesen, regelmäßig gemähte Feucht- bzw. Nasswiesen, Flach- und Niedermoore und andere frische oder dichtrasige Grünlandhabitats.



## Weißfüßiger Grashüpfer *Chorthippus oschei* Helversen, 1986

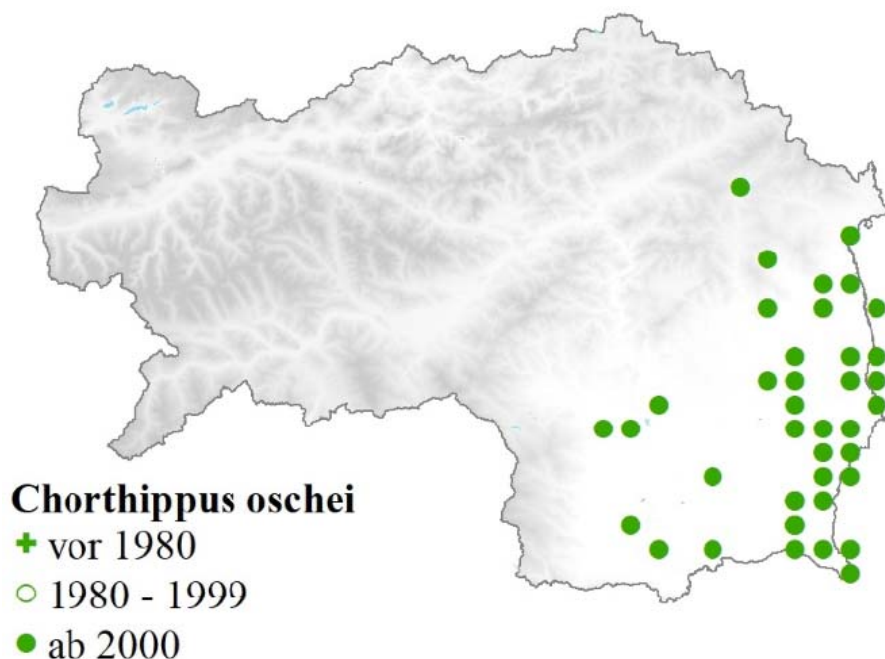
Der Weißfüßige Grashüpfer ist eine der jüngeren Entdeckungen der europäischen Heuschreckenfauna und wurde 1986 aus Griechenland erstbeschrieben. Zusammen mit dem Weißrandigen Grashüpfer und vier weiteren, vorwiegend am Balkan verbreiteten Arten bildet er die „*Chorthippus albomarginatus*“-Artengruppe, die sich erst durch intensives Studium der Balzgesänge klar ausdifferenzieren ließ. Nach Südosten an das Vorkommen von *Ch. albomarginatus* anschließend, besiedelt *Ch. oschei* die Balkanhalbinsel von Slowenien bis ans Schwarzen Meer (Zuna-Kratky et al. 2017).

Das eindrucksvollste Merkmal zur Bestimmung dieser Heuschrecke ist der aufwändige Balzgesang, bei dem die „weißen Füße“ des Männchens eine besondere Rolle spielen – der anfangs verhaltene Gesang steigert sich im Laufe der Vorführung in ein Furioso, bei dem die Hinterschenkel in die Höhe gerissen werden und mit den Füßen gewunken wird. Auch den Weibchen des Weißrandigen Grashüpfers scheint dies zu imponieren, sodass sich an der Verbreitungsgrenze eine Zone mit regelmäßigem Auftreten von Hybriden entwickeln konnte.

In der Steiermark wurde die Art in der Südoststeiermark zuerst *Ch. albomarginatus* zugeordnet (Zechner et al. 2005) und erst durch den brieflichen Hinweis von G. Heller wurden die österreichischen Heuschreckenkundler auf diese neue Art aufmerksam. Sie ist in der Steiermark vor allem aus dem südoststeirischen Hügelland bekannt, wo die Vorkommen im Südburgenland ihre Fortsetzung finden. Weiters gibt es vereinzelte Funde aus dem Murtal zwischen Graz und Spielfeld sowie aus dem Weststeirischen Hügelland. Höhenmäßig reicht die steirische Verbreitung von 202 m bei Goritz bei Radkersburg (2012, A. Koschuh) bis 490 m in Friedberg (2005, A. Koschuh).

Die Lebensraumvorlieben des Weißfüßigen Grashüpfers ähneln sehr jenen des nahe verwandten Weißrandigen Grashüpfers. In der Steiermark besiedelt die Art vor allem mehrschürige Fettwiesen in Tallage und Magerwiesen sowie Feucht- und Nasswiesen, aber auch verbrachte Wiesen und Ruderalfluren.

In der Ackerlandschaft kommt vor allem grasigen Wegrändern, Ackerbrachen sowie Kleefeldern eine wichtige Lebensraumfunktion zu. Im Gegensatz zu *Ch. albomarginatus* scheint die Art jedoch Trockenstandorte, aber auch beweidetes Grünland stärker zu meiden, auch wenn sie in den Murauen bei Gosdorf häufig an trockenen, kurzrasigen Hochwasser-Schutzdämmen vorkommt (W. Stani). Auch die Lage der Hauptverbreitung im illyrischen Klimabezirk spricht für ein höheres Feuchtigkeitsbedürfnis bei gleichzeitig hohen Wärmeansprüchen (Zuna-Kratky et al. 2017).

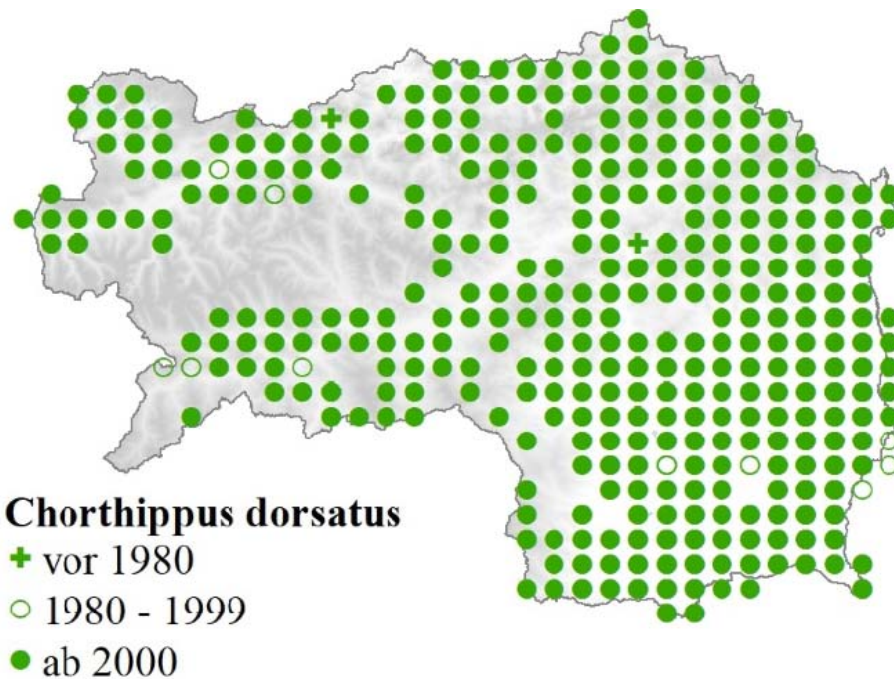


## Wiesengrashüpfer *Chorthippus dorsatus* (Zetterstedt, 1821)

Der Wiesengrashüpfer zählt zu den Chorthippus-Arten mit nur schwach gewinkelten Halsschild-Seitenkielen. Sie sind im ersten Drittel leicht einwärts gebogen und divergieren im hinteren Bereich auseinander. Meist ist die Art grün oder braun mit leuchtend grüner Rückenpartie. Die Männchen zeigen oft ein rotes Hinterleibsende. Die Flügel sind relativ lang und erreichen beim Männchen in der Regel die Hinterknie oder überragen diese leicht, beim Weibchen sind sie etwas kürzer. Der Gesang ähnelt jenem des Gemeinen Grashüpfers *Pseudochorthippus parallelus*, weist jedoch einen charakteristischen „zischend-rasselnden“ Schlussteil auf.

In der Steiermark ist der Wiesengrashüpfer vom Tiefland bis in die Mittelgebirgslagen weit verbreitet, fehlt aber in Hochgebirge und somit am Dachstein, im Toten Gebirge, am Hochschwab und in den gesamten Niederen Tauern sowie in den Gurktaler und Seetaler Alpen. Auch im Randgebirge ist die Verbreitung etwas lückiger. Der höchste Fundort liegt bei der Stoanahütte bei Obdach auf 1900 m (2014, L. Forsthuber).

*Ch. dorsatus* kann in Österreich in einem breiten Lebensraumspektrum beobachtet werden. Er kommt in verschiedenen Wiesentypen und Grünlandhabitaten vor und wurde in der Steiermark vor allem auf Magerwiesen, flachen Fettwiesen, Feucht- und Nasswiesen sowie auf Wiesenböschungen und Rainen, aber auch in Flach- und Niedermooren beobachtet.



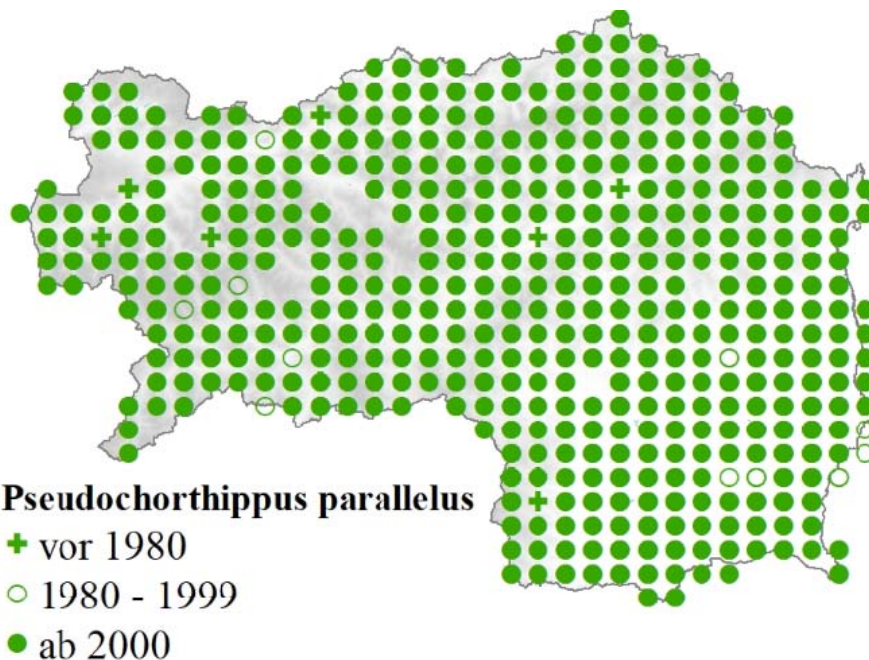
## Gemeiner Grashüpfer *Pseudochorthippus parallelus* (Zetterstedt, 1821)

Der Gemeine Grashüpfer zählt aufgrund seiner geringen Ansprüche an Lebensraum und Mikroklima zu den häufigsten und am weitesten verbreiteten Heuschreckenarten in Mitteleuropa wie in Österreich. Auch die Färbung kann äußerst vielgestaltig sein, meist sind die Tiere überwiegend

grün oder grünlich-gelb, seltener bräunlich, schwarz bis sogar violett gefärbt. *Pseudochorthippus parallelus* konnte von dem nahe verwandten Sumpfgrashüpfer lange Zeit nicht unterschieden werden, beide wurden unter dem Namen *Chorthippus longicornis* geführt, bis eine Trennung anhand der Gesänge gelang. Dieser ist beim Sumpfgrashüpfer etwas weicher und vor allem deutlich langsamer (Zuna-Kratky et al. 2017).

Der Gemeine Grashüpfer ist in der Steiermark nach den vorliegenden Daten die häufigste Kurzfühlerschrecke und kommt beinahe flächendeckend vor. Nur die höchsten Lagen des Dachsteins, des Toten Gebirges und der Niederen Tauern sind unbesiedelt. Einzelne Verbreitungslücken im Randgebirge sind vermutlich auf Erhebungsmängel zurückzuführen. Der höchste Nachweis stammt vom Hochrettelstein zwischen Donnersbach und Oppenberg auf 2220 m (2015, K. Krimberger).

*P. parallelus* gilt als äußerst eurytope Art, die in vielen Grünlandhabitaten Europas die vorherrschende Heuschrecke ist. Die Art besiedelt mit Ausnahme von extrem trockenen oder nassen Standorten unterschiedliches Grünland, Bahndämme oder Abbaustellen und ist wenig anspruchsvoll. In der Steiermark wurde sie vor allem in Magerwiesen, flachen Fettwiesen, Magerweiden, auf Abbaustellen, in Feucht- und Nasswiesen, Krautfluren an Böschungen und auf Almen gefunden, besiedelt jedoch zahlreiche weitere Lebensraumtypen.



## Sumpfgrashüpfer *Pseudochorthippus montanus* (Charpentier, 1825)

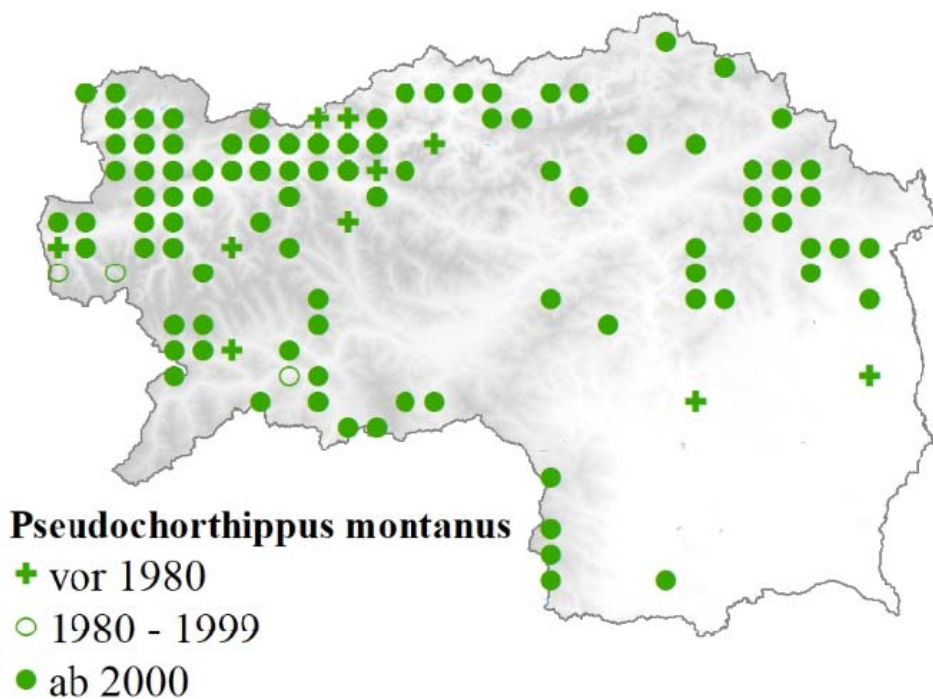
Der Sumpfgrashüpfer ist dem Gemeinen Grashüpfer sehr ähnlich (vgl. oben). Voneinander sind beide Arten am einfachsten anhand ihres unterschiedlichen Gesangs zu unterscheiden.

Am häufigsten tritt *Pseudochorthippus montanus* in Österreich in Regionen mit einem hohen Anteil an Feuchtlebensräumen auf, d. h. in der Steiermark vor allem nördlich des Alpenhauptkammes.

Wesentlich lückiger ist die Verbreitung in den südlichen Zentralalpen, den Mürztaler Alpen und im Randgebirge. Im Hügelland fehlt die Art fast zur Gänze und ist nur vom Hartberger Gmoos (2000, L. Zechner) bekannt. Die Höhenverbreitung reicht von 319 m im Hartberger Gmoos bis 2150 m auf der Seekoppe bei Oppenberg (2015, K. Krimberger).

Die Art ist ein stenotoper Feuchtgebietsbewohner, der in geeigneten Lebensräumen in individuenreichen Beständen auftreten kann. Entsprechend wurde sie in der Steiermark vor allem in Flach- und Niedermooren, Feucht- und Nasswiesen gefunden. Bereits wesentlich seltener werden Hochmoore und frische Fettwiesen als Lebensraum genannt.

Der starke Rückgang von Feuchtlebensräumen aller Art, und von Mooren und Feuchtwiesen im Besonderen, hat jedoch in den letzten Jahrzehnten zweifellos zu erheblichen bis regional drastischen Bestandsrückgängen geführt, die vielfach weiterhin anhalten dürften. So ist davon auszugehen, dass die Art auch in den Regionen, in denen sie heute selten geworden ist, ehemals weitaus häufiger aufgetreten ist (Zuna-Kratky et al. 2017).

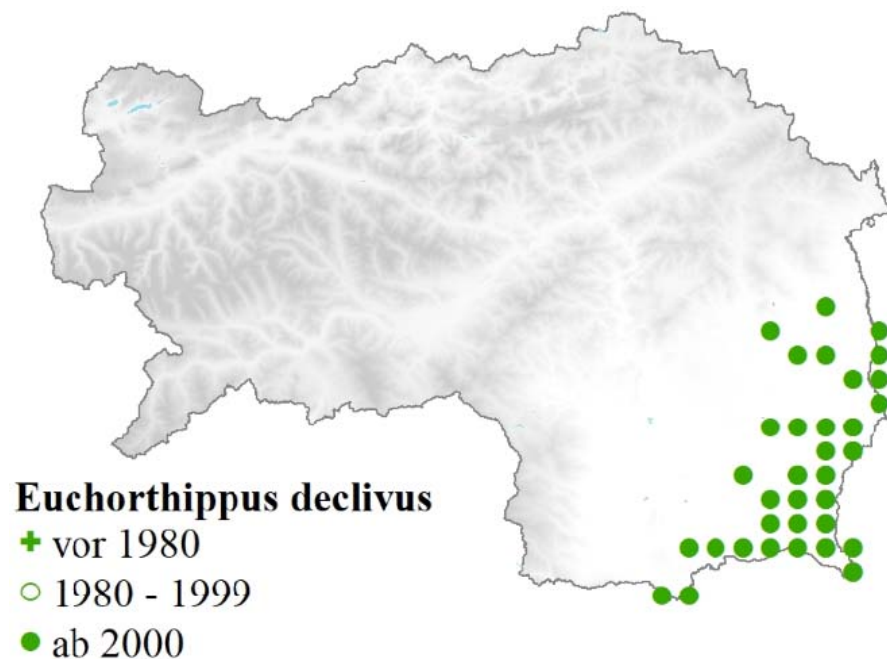


## Dickkopf-Grashüpfer *Euchorthippus declivus* (Brisout de Barneville, 1849)

Der Dickkopf-Grashüpfer ist wirklich trefflich benannt, bei der Begegnung im Gelände fällt der ungewöhnlich „vorderlastige“ Körperbau auf, meist verstärkt durch eine besonders kontrastreiche Zeichnung über Kopf und Pronotum. Die parallelen Halsschild-Seitenkiele sind ebenfalls charakteristisch. Der Gesang ist eine gut hörbare regelmäßige Zirprieh. Die Art kommt aus dem nördlichen Mittelmeerraum und weite Teile des österreichischen Areals wurden erst durch eine rezente Ausbreitungsbewegung besiedelt, die derzeit weiter andauert. Das derzeit bekannte Verbreitungsbild wird sich somit in den nächsten Jahren wohl noch weiter verändern.

In Zechner et al. (2005) nur mit wenigen Fundorten in der Südoststeiermark genannt, ist *Euchorthippus declivus* mittlerweile an der burgenländischen Grenze, im unteren Feistritz- und Raabtal sowie in der Südoststeiermark beinahe flächendeckend verbreitet. Mittlerweile sind auch erste Funde aus der Südsteiermark bei Leutschach (2017, W. Stani) und vom Krebskogel bei Pössnitz (2015, W. Pucher) bekannt. Letzterer Fundort stellt auch den Höhenrekord mit 505 m Seehöhe dar.

Die bedeutsamsten Lebensräume für den Dickkopf-Grashüpfer sind in Österreich Trocken- und Halbtrockenrasen sowie nicht wirtschaftlich genutzte und vorwiegend trocken-warme krautige Biotope (Zuna-Kratky et al. 2017). In der Steiermark werden jedoch neben Magerweiden und Halbtrockenrasen auch Feucht- und Nasswiesen als Lebensraum genannt. Die Art findet sich auch auf Wiesenböschungen und an Rainen, in Ruderalfluren, Krautsäumen sowie anderen Grünlandhabitaten.



## Eingeschleppte oder „eingewanderte“, nicht dauerhaft etablierte Arten

### Kleine Strauchschrecke *Yersinella raymondi* (Yersin, 1860)

Diese Laubheuschrecke ist im Mittelmeerraum in Gehölzlebensräumen recht verbreitet und kommt nordwärts in Südtirol und Slowenien durchaus bis nahe an die österreichische Grenze vor. Der einzige österreichische Fund stammt vom 27.8.2008, als zufällig ein Individuum auf einer Terrasse eines Hauses in Steinberg bei Vasoldsberg nahe Graz auf 480 m Seehöhe gefunden wurde (M. Russ). Das Tier wurde mit großer Wahrscheinlichkeit aus dem Sommerurlaub in Italien mitgebracht, denn Nachsuchen durch den Finder auf weitere Vorkommen in der Umgebung blieben erfolglos.

## Mittelmeergrille *Gryllus bimaculatus* De Geer, 1773

Diese unserer heimischen Feldgrille recht ähnliche Art ist im Mittelmeergebiet und an den Küsten des Schwarzen Meeres weit verbreitet und häufig zu hören. Da sie gerne als Futtertier in der Terraristik verwendet wird, scheint sie leicht verschleppt zu werden, so gibt es z. B. auch Nachweise aus Nordwesteuropa und aus Deutschland. In Österreich konnte die Mittelmeer-Feldgrille erst einmal beobachtet werden. Am 9.8.2015 wurde ein Individuum in einem Wohnhaus in Glanz an der Weinstraße in der Südsteiermark auf 380 m Seehöhe gefunden (M. & L. Gunczy). Da diese Art gerne wie ein Heimchen *Acheta domestica* aus Spalten im Siedlungsraum singt, können einzelne eingeschleppte Tiere leicht mit diesem verwechselt werden, was vielleicht auch ein Grund ist, warum bisher nur dieser Nachweis gelang.

## Ägyptische Wanderheuschrecke *Anacridium aegyptium* (Linnaeus, 1764)

Keine andere „exotische“ Heuschrecke wurde so oft in Österreich nachgewiesen wie die Ägyptische Wanderheuschrecke, wobei es sich oft um eine Verschleppung mit Salat und anderem Gemüse sowie Obst aus dem Mittelmeerraum handelt. Der erste Nachweis in der Steiermark stammt aus Graz um 1900 (Ebner 1946) und eine weitere Beobachtung ist aus Admont aus dem 1948 bekannt (Franz 1961). Ein aktueller Nachweis stammt vom Flughafen Graz (26.10.2015, S. Zinko u. a.). Da die Ägyptische Wanderheuschrecke auch im Süden sehr spät im Jahr adult wird und im Winter aktiv ist, stammen die österreichischen Nachweise vor allem aus der Periode Ende September – Ende April mit einem Schwerpunkt im Februar (Zuna-Kratky et al. 2017).

## Europäische Wanderheuschrecke *Locusta migratoria* Linnaeus, 1758

Obwohl in Mitteleuropa seit mehr als 150 Jahren durch diese Art keine Schäden mehr aufgetreten sind, prägen die mittelalterlichen und frühneuzeitlichen Masseneinflüge der Europäischen Wanderheuschrecke immer noch das Bild der gesamten Tiergruppe in der breiteren Öffentlichkeit. Die Art bildet in Mitteleuropa jedoch keine autochthonen Populationen. Dauerhafte Vorkommen sind in Europa nur aus dem Süden und Südosten bekannt (Zuna-Kratky et al. 2017).

Die bekannten Beobachtungen in der Steiermark beschränken sich im 20. Jahrhundert auf zwei Funde von Einzeltieren dieser auffälligen und äußerst flugtüchtigen Art in den Jahren 1988 bzw. 1992, in Riegersburg und in Steinberg bei Feldbach in 460 bzw. 470 m Seehöhe (Aldbauer & Sackl 1993).

## Literatur

- Aldbauer, K. (1987): Untersuchungen zum Rückgang der Heuschreckenfauna im Raum Graz (Insecta, Saltatoria). Mitt. naturwiss. Ver. Steiermark 171: 111-165.
- Aldbauer, K. (1993): Ökologisch-entomologische Untersuchungen an den Mur-Staufstufen der STEWEAG südlich von Graz. Mitteilungen der Abteilung für Zoologie am Landesmuseum Joanneum 47: 67-85.
- Aldbauer, K. (1995a): Der Reliktstandort am Steinbruch Klausen bei Bad Gleichenberg – ein neues Naturschutzgebiet. Jahresbericht 1994, Landesmuseum Joanneum: 45-63.
- Aldbauer, K. (1995b): Die Nadelholz-Säbelschrecke (*Barbitistes constrictus*) neu für die Steiermark (Saltatoria, Tettigoniidae). Mitt. Abt. Zool. Landesmus. Joanneum 49: 53-56.
- Aldbauer, K. & Sackl, P. (1993): Zum Vorkommen und zur Verbreitung seltener Heuschrecken und Grillen in der Steiermark (Insecta, Saltatoria). Mitt. Abt. Zool. Landesmus. Joanneum 47: 55-66.
- Bellmann, H. (1993): Heuschrecken beobachten – bestimmen. Naturbuch-Verlag, Augsburg. 348 pp.
- Berg, H.-M., Bieringer, G. & Zechner, L. (2005): Rote Liste der Heuschrecken (Orthoptera) Österreichs. In: Zulka, K.-P. (Red.): Rote Listen gefährdeter Tiere Österreichs. Grüne Reihe des Lebensministeriums, Band 14/1, Böhlau Verlag, Wien, pp. 167–209.
- Bieringer, G. & Rotter, D. (2001): Verzeichnis der österreichischen Heuschrecken-Belege (Orthoptera: Ensifera und Caelifera) der Sammlung Wilhelm Kühnelt (1905-1988). Beiträge zur Entomofaunistik (Wien) 2: 15-47.
- Braun, B., Lederer, E., Sackl, P. & Zechner, L. (1995): Verbreitung, Phänologie und Habitatansprüche der Großen Schiefkopfschrecke, *Ruspolia nitidula* SCOPOLI, 1786, in der Steiermark und im südlichen Burgenland (Saltatoria, Tettigoniidae). Mitt. Abt. Zool. Landesmus. Joanneum 49: 57-87.
- Ebner, R. (1946): Die Adventiv-Fauna an Orthopteren in Oesterreich. Mit 8 Figuren. — Zentralblatt für das Gesamtgebiet der Entomologie 1 (4): 109-122.
- Ebner, R. (1948): Bemerkenswerte Orthopteren-Funde aus der Steiermark. — Annalen des Naturhistorischen Museums in Wien 56: 550-557.
- Ebner, R. (1951): Kritisches Verzeichnis der orthopteroiden Insekten von Österreich. Verh. Zool.-Bot. Ges. Wien 92: 143-165.
- Ebner, R. (1953): Catalogus Faunae Austriae. Teil XIIIa: Saltatoria, Dermaptera, Blattodea, Mantodea. Österr. Akad. Wiss., Wien, 1-18.
- Franz, H. (1961): Die Nordostalpen im Spiegel ihrer Landtierwelt. Bd. 2. Universitätsverlag Wagner, Innsbruck. 13-55.
- Gepp, J. & Kreissl, E. (1988): Zum gegenwärtigen Stand des Vorkommens der Gottesanbeterin *Mantis religiosa* L., in der Steiermark (Insecta, Mantodea). Mitt. naturwiss. Ver. Stmk. 118: 185-191.
- Illich, I. (2003): Die Heuschrecken (Orthoptera: Saltatoria) des Nationalparks Nockberge (Kärnten, Österreich): Verbreitung und Ökologie. Carinthia II 193 (113): 369-412.

- Ingrisch, S. (1991): Taxonomie der Isophya-Arten der Ostalpen (Grylloptera: Phaneropteridae). *Mitteilungen der Schweizerischen Entomologischen Gesellschaft* 64: 269-279.
- Kögler, K. (1981): Vorkommen von *Troglophilus cavicola* KOLLAR und *Troglophilus neglectus* KRAUSS in der Steiermark (Ins., Saltatoria). *Mitt. Abt. Zool. Landesmus. Joanneum* 10: 113-121.
- Koschuh, A. & Weißmair, W. (2013): Die Gebirgs-Beißschrecke *Metroiptera saussuriana* (FREY-GESSNER, 1872) (Orthoptera: Ensifera) in den Eisenerzer Alpen, ein Erstnachweis für die Steiermark. *Joannea Zool.* 12: 105-116, Graz.
- Koschuh, A. & Zechner, L. (2006): Aktuelle und historische Nachweise ausgewählter Heuschreckenarten in der Steiermark, Österreich – Teil II: Caelifera (Saltatoria). *Joannea Zoologie* 8: 55-65.
- Koschuh, A. (2004a): Erster gesicherter Nachweis eines Vorkommens von Fiebers Gebirgsschrecke (*Pseudopodisma fieberi* Scudder, 1898) (Saltatoria: Caelifera) in Österreich. *Beitr. Entomofaunistik* 5: 33-39.
- Koschuh, A. (2004b): Verbreitung, Lebensräume und Gefährdung der Sumpfschrecke (*Stethophyma grossum*, Linné, 1758) in der Steiermark (Saltatoria, Acrididae). *Joannea Zoologie* 6: 223-246.
- Koschuh, A. (2008): *Podismopsis styriaca* nov. spec. (Orthoptera, Acridinae) ein Endemit im Ostalpenraum. *Linzer biol. Beitr.* 40(1): 627-638.
- Koschuh, A. (2012a): Der Südalpen-Grashüpfer *Chorthippus eisentrauti* (RAMME, 1931) (Orthoptera: Caelifera) in den östlichen Nordalpen als Erstnachweis für die Steiermark. *Joannea Zoologie* 12: 117-126.
- Koschuh, A. (2012b): Erarbeitung von Grundlagen für den Schutz der seltenen Heuschreckenart *Pseudopodisma fieberi* in der Steiermark. — Unveröff. Zwischenbericht im Auftrag der Steiermärkischen Landesregierung, Graz. 11 pp.
- Kühnelt, W. (1962): Die Tierwelt in Steiermark. *Mitteilungen des naturwissenschaftlichen Vereines für Steiermark* 92: 47-72.
- Kunz, G. (2016): Heuschrecken an der Mur. In: Gepp, J. (Hrsg.): *Die Mur in Graz. Das grüne Band unserer Stadt*. Freya-Verlag & Naturschutzbund: 261.
- Landmann, A. (2017): Krumme Sprünge mit geraden Flügeln: Evolution, Biologie, Morphologie & Sexualverhalten der Heuschrecken (Orthoptera) – eine Einführung. In: Zuna-Kratky, T., Landmann, A., Illich, I., Zechner, L., Essl, F., Lechner, K., Ortner, A., Weißmair, W. & Wöss, G.: *Die Heuschrecken Österreichs*. *Denisia* 39: 3-26.
- Landmann, A. & Zuna-Kratky, T. (2016): *Die Heuschrecken Tirols*. — Berenkamp, Innsbruck. 304 pp.
- Lechner, K. & Zuna-Kratky, T. (2017): Checkliste der Heuschrecken Österreichs. In: Zuna-Kratky, T., Landmann, A., Illich, I., Zechner, L., Essl, F., Lechner, K., Ortner, A., Weißmair, W. & Wöss, G.: *Die Heuschrecken Österreichs*. *Denisia* 39: 181-192.
- Lederer, E. (2004): Autökologische Untersuchungen an Heuschrecken (Saltatoria) und Fangschrecken (Mantodea) im südlichen Burgenland. *Diplomarbeit Univ. Graz*. 119 pp.
- Mecenovic, K. (1964): Die Gebirgsschrecke, *Pseudopodisma fieberi* (SCUDDER) (Orth., Acrid., Catantopidae) - neu für Österreich. *Mitt. Abt. Zoologie und Botanik Landesmuseum "Joanneum" Graz* 19: 17-18.
- Moog, O. (1982): Die Verbreitung der Höhlenheuschrecken *Troglophilus cavicola* Kollar und *T. neglectus* Krauss in Österreich (Orthoptera, Raphidophoridae). *Sitz. Ber. Österr. Akad. Wiss., Math.-naturwiss. Kl., Abt. I*, 191: 185-207.
- Nadig, A. (1987): Saltatoria (Insecta) der Süd- und Südostabdachung der Alpen zwischen der Provence im W, dem pannonischen Raum im NE und Istrien im SE (mit Verzeichnissen der Fundorte und Tiere meiner Sammlung). I. Teil: Laubheuschrecken (Tettigonidae). *Revue Suisse de Zoologie* 94: 257-356.
- Neuherz, H. (1975): Die Landfauna der Lurgrotte, Teil. S. ber. Akad. Wiss. Wien, math. -naturwiss. Kl., Abt. I. 183 Bd.: 159-285.
- Ökoteam (2014): Erarbeitung von Grundlagen für den Schutz der seltenen Heuschreckenart *Pseudopodisma fieberi* in der Steiermark – Weiterführung des Projekts von Anton Koschuh. Unveröff. Bericht i. Auftrag der Steiermärkischen Landesregierung, Graz. 21 pp.
- Ortner, A. (2017): „Hotspots“ der österreichischen Heuschreckenfauna. In: Zuna-Kratky, T., Landmann, A., Illich, I., Zechner, L., Essl, F., Lechner, K., Ortner, A., Weißmair, W. & Wöss, G.: *Die Heuschrecken Österreichs*. *Denisia* 39: 137-160.
- Pichler, F. (1954): Beitrag zur Kenntnis der Heuschreckenfauna der Umgebung von Graz. *Mitteilungen der Abteilung für Zoologie und Botanik am Landesmuseum Joanneum in Graz* 3: 1-19.
- Plass, R. (1952): Die Tiergemeinschaften des Häuselberges. *Diss. Philosoph. Fakultät, Universität Graz*, 160 pp.
- Pucher, G. M. (2014): Erstnachweis der Steirischen Goldschrecke *Podismopsis styriaca*, Koschuh (2008) für Kärnten. *Carinthia* II 204 (124): 585-588.
- Puschnig, R. (1910): Beiträge zur Kenntnis der Orthopterenfauna von Kärnten. — *Verhandlungen der Zoologisch-Botanischen Gesellschaft in Wien* 60: 1-60.
- Russ, M. (2006): Die Dreizehenschrecke *Xya variegata* LATREILLE, 1809 und die Grüne Strandschrecke *Aiolopus thalassinus*, FABRICIUS, 1781 – zwei bemerkenswerte Funde im Lafnitztal (Orthoptera). *Beitr. Entomofaunistik* 7: 154-157.
- Sackl, P. (2018): Vorkommen und Phänologie von Randpopulationen der Kleinen Knarschrecke *Pezotettix giornae* (ROSSI, 1794) in der Südost-Steiermark (Orthoptera: Acrididae, Catantopinae). *Joannea Zoologie* 16: 145-161.
- Sackl, P. & Zechner, L. (1999): Das Weinhähnchen, *Oecanthus pellucens* (Scopoli, 1763) in der Steiermark, Österreich (Saltatoria, Oecanthidae). *Joannea Zoologie* 1: 91-102.
- Stani, W. (2015): Erstnachweis der Punktirten Zartschrecke (*Leptophyes punctatissima*) in der Steiermark. *Joannea Zoologie* 14: 165-168.
- Stani, W. (2016): Erste gesicherte Vorkommen der Braunen Strandschrecke *Aiolopus strepens* (LATREILLE, 1804) in der Steiermark bzw. in Österreich. *Joannea Zoologie* 15: 181-186.
- Stark, W. (1975): Bemerkenswerte Insektenfunde im Stadtgebiet von Graz. *Berichte der Arbeitsgemeinschaft für Ökologische Entomologie in Graz* 5: 164-169.
- Tunkl, F. v. (1929): Kulturgeschichtliche Notizen zur Heuschreckenplage. *Entomologischer Anzeiger* 9: 173-176.
- Weißmair, W. (2008): Hoch gelegener Fund der Großen Schiefkopfschrecke in der Steiermark (Orthoptera). *Beiträge zur Entomofaunistik* 9: 189-190, Wien.
- Weißmair et al. 2004
- Weißmair W., Essl F., Schmalzer A., Schuster A. & M. Schwarzzaubke (2004): Kommentierte Checkliste der Heuschrecken und Fangschrecken (Insecta: Saltatoria, Mantodea) Oberösterreichs. *Beiträge zur Naturkunde Oberösterreichs* 13: 5-42.
- Werner, F. (1925): Weitere Beiträge zur Kenntnis der Orthopterenfauna Österreichs. *Arch. Naturgesch.* 91 (8), Abt.A: 67-93.
- Zechner, L. (1998): Erstnachweis der Blauflügeligen Sandschrecke, *Sphingonotus caeruleus* L. 1767, in der Steiermark (Insecta, Saltatoria). *Mitteilungen der Abteilung für Zoologie am Landesmuseum Joanneum*. 51: 59-64.
- Zechner, L. (1999a): Verbreitung und Biologie der Östlichen Grille *Modicogryllus frontalis* (FIEBER, 1844) in der Steiermark mit Berücksichtigung der Heuschreckenfauna ausgewählter Fundorte. *Dissertation, Karl Franzens Universität Graz*, 263 pp.
- Zechner, L. (2000): Zum Vorkommen der Östlichen Grille *Modicogryllus frontalis* (Fieber, 1844) in der Steiermark, Österreich (Orthoptera, Gryllidae). *Articulata* 15: 17-33.
- Zechner, L., Hausl-Hofstätter, U. & Paill, W. (1999): Erste Nachweise von Pfaendlers Grabschrecke, *Xya pfaendleri* (HARZ 1970) in der Steiermark (Saltatoria). *Joannea Zool.* 1: 79-90.
- Zechner, L. & Klaf, H. (2005): Aktuelle Nachweise des Kiesbank-Grashüpfers *Chorthippus pullus* (PHILLIPI, 1830) in der Steiermark (Saltatoria). *Joannea Zool.* 7: 171-178.
- Zechner, L. & Koschuh, A. (2005): Aktuelle und historische Nachweise ausgewählter Heuschreckenarten in der Steiermark, Österreich – Teil I: Ensifera (Saltatoria). *Joannea Zool.* 7: 179-201.
- Zechner, L., Koschuh, A., Berg, H.-M., Paill, W., Reinbacher, H. & Zuna-Kratky, T. (2005): Checkliste der Heuschrecken der Steiermark mit Kommentaren zu Verbreitung und Habitatansprüchen (Insecta: Orthoptera). *Beiträge zur Entomofaunistik* 6: 127-160.
- Zuna-Kratky, T. (2017): Zur Geschichte der Heuschreckenforschung in Österreich. In: Zuna-Kratky, T., Landmann, A., Illich, I., Zechner, L., Essl, F., Lechner, K., Ortner, A., Weißmair, W. & Wöss, G.: *Die Heuschrecken Österreichs*. *Denisia* 39: 35-54.
- Zuna-Kratky, T., Landmann, A., Illich, I., Zechner, L., Essl, F., Lechner, K., Ortner, A., Weißmair, W. & Wöss, G. (2017): *Die Heuschrecken Österreichs*. *Denisia* 39: 880 pp.
- Zuna-Kratky, T. & Landmann, A. (2017): Von der Wiese auf die Karte – Sammlung, Analyse und Bilanz der Verbreitungsdaten österreichischer Heuschrecken. In: Zuna-Kratky, T., Landmann, A., Illich, I., Zechner, L., Essl, F., Lechner, K., Ortner, A., Weißmair, W. & Wöss, G.: *Die Heuschrecken Österreichs*. *Denisia* 39: 55-68.



## IV. SCHMETTERLINGE (LEPIDOPTERA)

Rupert Fauster, Herbert Kerschbaumsteiner, Leo Kuzmits

### Vorwort

Schmetterlinge sind fragile und anmutige Geschöpfe, die für Generationen von naturliebenden Menschen ein Sinnbild für Schönheit, Zartheit, Buntheit und Lebendigkeit der Natur per se darstellen. Ihre Erscheinung bezaubert und beglückt uns, weckt die Neugier und den Forschergeist. Viele glückliche Kindheitserinnerungen sind an Begegnungen mit den Gauklern des Sommers geknüpft: Ungestüme Jagden nach Wiesenfaltern mit selbst gebastelten Handkeschern durch hüfthohe Bergmäher, Wolken aufstiegender Bläulinge an feuchten Waldwegen, der erste Apollofalter auf dem Blütenkopf einer Alpendistel, ein vom Fallobst aufgeschreckter Trauermantel, der enttarnte Totenkopfschwärmer am geschwärzten Holz eines geteerten Telefonmastens. Unvergessen der Anblick des Großen Eisvogels, des Tagfalterkönigs, an einem Auwald-Nachmittag im Spätfrühling – wie eine Erscheinung aus einer anderen Welt (nämlich jener der Baumkronen). Bald schon folgen ungelenke Versuche mit Leintuch und Lampe. Dem jugendlichen Geist erschließt sich eine neue Falterwelt, verborgener als die Sonnenanbeter aber ungleich artenreicher: Nagelfleck, Roseneule, Brauner Bär, Rotes Ordensband, Streckfuß, Nachtpfauenaug – das Motten-Reich der Kleinschmetterlinge, Spinner, Spanner, Schwärmer und Eulen. Das einfache Bestimmungsbuch – ein Geburtstagsgeschenk des Vaters – reicht schon lange nicht mehr, ebenso wenig das nomenklatorische Vokabular, das mehr und mehr durch lateinisch-griechische Fachtermini erweitert und ersetzt wird. Es bilden sich Kontakte zu Gleichgesinnten, oft auch älteren und erfahrenen Entomologen. Das Tor zur Wissenschaft öffnet sich. Zusammenhänge werden deutlich, Methoden verfeinern sich, Daten, Fakten und Erkenntnisse verdichten sich zu einer lebensbegleitenden und erfüllenden Passion.

Die Beschäftigung mit den „vielleicht schönsten Wesen der Tierwelt überhaupt“, wie Gerhard Thielke, der stellvertretende Vorsitzende des deutschen Naturschutzbundes im Vorwort zu „Aktion Schmetterling – So können wir sie retten“ bereits 1987 so treffend formuliert, sorgt aber nicht nur für Momente des Glücks und tiefster Naturverbundenheit, sie schärft auch den Blick auf fein austarierte Lebensgemeinschaften, auf das Räderwerk der Natur, das auf Eingriffe durch den Menschen empfindlich und verletzlich reagiert. Und sie macht betroffen und erzeugt ein Gefühl der Ohnmacht wegen der seit Jahrzehnten andauernden aktiven und ruinösen Verdrängung einer artenreichen Kulturlandschaft mit Hecken und Streuobstwiesen, Feuchtwiesen und Trockenrasen, Tümpeln und Gräben, Sümpfen und Mooren, gebüschreichen Waldsäumen und artenreichen Mischwäldern zugunsten einer mit Pflanzengiften, Dünger und schwerem Gerät bereinigten und ausgeräumten Agrarödnis in Form flächenoptimierter Monokulturen, überfetteter und überstoßener Viehweiden und normgerechter Nadelholz-Forste.

Den Preis für die Industrialisierung der alten bäuerlichen Ordnung zahlen die bunten Blumen, die nahrhaften Gräser und Kräuter, die wildwachsenden Orchideen und die Großinsekten, die Vögel, die Amphibien, Reptilien und Kleinsäuger, kurzum jene Lebensformen, die intakte Ökosysteme für ihr Überleben benötigen. Wenige scheint es zu kümmern, wenn die Blumen und Schmetterlinge aus unserer Welt verschwinden, das sei eben der Preis für den Fortschritt, für ein üppiges Warenangebot zu günstigen Konditionen, so der Tenor. Aber ein Umdenken scheint einzusetzen, zaghaft zwar, aber dennoch spürbar. Die Dichte an traditionell biologisch produzierenden landwirtschaftlichen Betrieben nimmt zu, das Insektensterben erhält medialen Raum und wird als Problem erkannt, der Klimawandel zwingt zu nachhaltigen Maßnahmen, Regionalität wird zum Qualitätsmerkmal. Und die Natur ist zäh und reagiert umgehend auf positive Veränderungen. So erscheinen auf einer Wiese nach Aufgabe der Intensivdüngung wie von Zauberhand verschwunden geglaubte Pflanzen und Tiere schon nach kurzer Zeit. Trotzdem kann es für bestimmte Arten bereits zu spät sein, wenn kritische Bestandsgrößen unterschritten werden.

Die Vielfalt des Falterlebens, die in unzähligen Filmen in höchster digitaler Auflösung bewundert werden kann und auf dem Buchmarkt eine wahre Bilderflut erfährt, werden unsere Kinder und Enkelkinder aber nur dann analog erleben können, wenn es in einer zweiten landwirtschaftlichen Revolution gelingt, die Agrarwüsten mit neuem Leben zu erfüllen.

## Übersicht

Die Grundlage dieser Checkliste bildet das Datenmaterial von Dipl. Ing. Habeler aus seiner Datenbank LEPIDAT. Sie ist in Systematik und Nomenklatur nach Huemer & Tarmann (1993) geordnet. Einzelne Nachträge nach Karsholt & Razowski (1996), Hausmann (2001-2004), Mirnov (2003) und Huemer (2013) wurden berücksichtigt. Das entspricht zwar nicht dem neuesten Stand der (sich laufend ändernden) Nomenklatur, erleichtert aber dem faunistisch interessierten Lepidopterologen den Vergleich mit ähnlichen Werken in Südtirol (Huemer 1996) oder der Schweiz (Swisslepteam 2010).

Die Schmetterlingsdatenbank LEPIDAT, die als Grundlage verwendet wurde, enthält 155.000 Datensätze (DS) für die Steiermark. Diese enthalten neben Habelers eigenen Aufzeichnungen auch noch:

- ältere wichtige Daten aus Hoffmann & Klos (1914) und Prohaska & Hoffmann (1924) sowie von Klimesch (1961) und Mack (1985)
- jüngere Daten in nennenswertem Umfang von folgenden Personen: Daniel, Hamborg, Koschuh, Kreuzer & Stimpfl, Rath.
- Daten aus ZOBODAT Linz, sofern sie für die Landesfauna relevant und verlässlich waren.

Zudem wurden 378 Datensätze aus der Liste „Die Schmetterlinge Österreichs“ 2013 von Dr. Peter Huemer eingefügt sowie die Datenbanken der Verfasser Fauster (17.000 DS), Kerschbaumsteiner (5.000 DS) und Kuzmits (14.000 DS) ausgewertet, integriert und durch interessante, aktuelle Einzelmeldungen (Flisar, Windisch) ergänzt. In Summe basiert die Liste damit auf etwa 191.000 Datensätzen aus der Steiermark.

In Summe sind aus der Steiermark 2.950 Schmetterlingsarten aus 69 Familien bekannt. Am Artenreichsten sind die Eulen (474 Arten), gefolgt von den Spannern (406 Arten) und Wicklern (400 Arten). Die sieben Familien, die als Tagfalter im engeren Sinn bezeichnet werden, sind mit insgesamt 183 Arten vertreten.

Tabelle 7: Übersicht der Schmetterlingsfamilien der Steiermark in systematischer Reihung. Tagfalterfamilien sind gelb unterlegt.

Wiss. Name	Deutscher Name	Artenzahl
Micropterigidae	Urmotten	10
Eriocraniidae	Trugmotten	7
Hepialidae	Wurzelbohrer	7
Nepticulidae	Zwergminiermotten	81
Opostegidae		3
Heliozelidae	Erzglanzmotten	5
Adelidae	Langhornmotten	27
Incurvariidae	Miniersackmotten	20
Tischeriidae	Schopfstirmotten	7
Psychidae	Echte Sackträger	46
Tineidae	Echte Motten [z.T.]	41
Douglasiidae	Wippflügelfalter	1
Bucculatricidae	Zwergwickler	11
Roeslerstammiidae		1

Wiss. Name	Deutscher Name	Artenzahl
Gracillariidae	Blatttütenmotten, Miniermotten und Faltenminierer	95
Yponomeutidae	Gespinstmotten	51
Ypsolophidae		18
Plutellidae	Schleier- und Halbmotten	11
Glyphipterigidae	Rundstirnmotten, Wippmotten	6
Heliodinidae		1
Bedelliidae		1
Lyonetiidae	Langhorn-Blattminiermotten	7
Coleophoridae	Miniersackträger, Sackträgermotten	111
Elachistidae	Grasminiermotten	113
Chimabachidae		3
Carcinidae		1
Batrachedridae		2
Oecophoridae	Faulholzmotten	31
Symmocidae		3
Lecithoceridae		2
Scythrididae	Ziermotten	22
Blastobasidae		4
Stathmopodidae		1
Momphidae	Fransenmotten	13
Cosmopterigidae	Prachtfalter	13
Gelechiidae	Palpenmotten	191
Cossidae	Holzbohrer	4
Sesiidae	Glasflügler	28
Zygaenidae	Blutströpfchen, Widderchen	21
Limacodidae	Schneckenspinner, Asselspinner, Schildmotten	2
Choreutidae	Spreizflügelfalter	7
Tortricidae	Wickler, Blattroller	400
Urodidae		1
Schreckensteiniidae		1
Epermeniidae	Zahnflügelfalter	12
Alucitidae	Federgeistchen, Geistchen	5
Pterophoridae	Federmotten	44
Carposinidae	Fruchtwickler	2
Pyralidae	Zünsler [z.T.]	88
Crambidae	Zünsler [z.T.]	161
Thyrididae	Fensterfleckchen	1
Lasiocampidae	Glucken	21
Lemoniidae	Wiesenspinner	2
Endromidae	Birkenspinner	1
Sphingidae	Schwärmer	20
Saturniidae	Pfauenspinner	5
Hesperiidae	Dickkopffalter	21
Papilionidae	Ritterfalter	6
Pieridae	Weißlinge	20

Wiss. Name	Deutscher Name	Artenzahl
Nymphalidae	Edelfalter	47
Satyridae	Augenfalter	40
Riodinidae	Würfelfalter	1
Lycaenidae	Bläulinge	48
Drepanidae	Sichelflügler	17
Geometridae	Spanner	406
Notodontidae	Zahnspinner	35
Lymantriidae	Trägspinner	12
Arctiidae	Bärenspinner	43
Noctuidae	Eulenfalter, Eulen [z.T.]	474

Großschmetterlingsarten, für die seit 1950 keinen Nachweis mehr gibt, wurden als „verschollene Arten“ gekennzeichnet. Bei einigen Kleinschmetterlingsfamilien, darunter so artenreichen wie Neptulidae, Gracillariidae, Coleophoridae oder Elachistidae fand sich in jüngerer Zeit kein systematischer Bearbeiter mehr. Hier wurden die vorhandenen historischen Daten übernommen und durch aktuelle Einzelfunde ergänzt.

Tabelle 8: Übersicht der Schmetterlingsarten der Steiermark, differenziert nach dem Zeitpunkt des letzten Nachweises.

Letzter Nachweis	Anzahl Arten
vor 1950	237
1951-1990	212
seit 1991	2.113
Meldung nur in Huemer (2013), Nachweiszeitpunkt unklar	388
Kommentierte Arten	13

## Checkliste

Tabelle 9: Verzeichnis der Schmetterlinge der Steiermark. Die Abkürzungen bedeuten: - letzter Nachweis vor 1950, + letzter Nachweis 1951-1990, ++ letzter Nachweis zwischen 1991-2020 (d.h. rezent). H = Meldungen aus dem Österreichkatalog von Huemer (2013), für die es allerdings keine (den Verfassern zugängliche) Daten mit exakter zeitlicher Zuordnung gibt. K = Aus der Checkliste zu streichende Art, mit Kommentar.

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
<b>Micropterigidae, Urmotten</b>	
Micropterix mansuetella ZELLER 1847	H
Micropterix aureatella (SCOPOLI, 1763)	++
Micropterix aruncella (SCOPOLI, 1763)	++
Micropterix tunbergella (FABRICIUS, 1787)	++
Micropterix osthelderi HEATH, 1975	++
Micropterix schaefferi HEATH, 1975	++
Micropterix calthella (LINNAEUS, 1761)	++
Micropterix myrtetella ZELLER, 1851	-

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
<i>Micropterix rablensis</i> ZELLER, 1868	H
<i>Micropterix aureoviridella</i> HÖFNER, 1898	++
<b>Eriocraniidae, Trugmotten</b>	
<i>Dyseriocrania subpurpurella</i> (HAWORTH, 1828)	++
<i>Heringocrania chrysolepidella</i> (ZELLER, 1851)	H
<i>Eriocrania sparmannella</i> (BOSC, 1791)	-
<i>Eriocrania alpinella</i> BURMANN, 1958	++
<i>Eriocrania haworthi</i> BRADLEY, 1966	H
<i>Eriocrania sangii</i> (WOOD, 1891)	++
<i>Eriocrania semipurpurella</i> (STEPHENS, 1835)	+
<b>Hepialidae, Wurzelbohrer</b>	
<i>Gazoryctra ganna</i> (HÜBNER, 1808)	++
<i>Triodia sylvina</i> (LINNAEUS, 1761)	++
<i>Korscheltellus lupulinus</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Pharmacis fusconebulosa</i> (DE GEER, 1778)	++
<i>Pharmacis carna</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Phymatopus hectus</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Hepialus humuli</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<b>Nepticulidae, Zwergminiermotten</b>	
<i>Enteucha acetosae</i> (STANTON, 1854)	-
<i>Stigmella confusella</i> (WOOD & WALSINGHAM, 1894)	H
<i>Stigmella tiliae</i> (FREY, 1856)	-
<i>Stigmella betulicola</i> (STANTON, 1856)	-
<i>Stigmella nivenburgensis</i> (PREISSSECKER, 1942)	H
<i>Stigmella sakhalinella</i> PUPLESIS, 1984	-
<i>Stigmella luteella</i> (STANTON, 1857)	-
<i>Stigmella glutinosae</i> (STANTON, 1858)	-
<i>Stigmella alnetella</i> (STANTON, 1856)	-
<i>Stigmella microtheriella</i> (STANTON, 1854)	-
<i>Stigmella prunetorum</i> (STANTON, 1855)	-
<i>Stigmella aceris</i> (FREY, 1857)	-
<i>Stigmella malella</i> (STANTON, 1854)	-
<i>Stigmella rhamnella</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1860)	-
<i>Stigmella catharticella</i> (STANTON, 1853)	-
<i>Stigmella anomalella</i> (GOEZE, 1783)	-
<i>Stigmella centifoliella</i> (ZELLER, 1848)	-
<i>Stigmella ulmivora</i> (FOLOGNE, 1860)	-
<i>Stigmella viscerella</i> (STANTON, 1853)	-
<i>Stigmella thuringiaca</i> (PETRY, 1904)	H
<i>Stigmella rolandi</i> VAN NIEUKERKEN, 1990	-
<i>Stigmella regiella</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1855)	-
<i>Stigmella crataegella</i> (KLIMESCH, 1936)	H
<i>Stigmella magdalenae</i> (KLIMESCH, 1950)	H
<i>Stigmella nylandriella</i> (TENGSTROEM, 1848)	-
<i>Stigmella oxyacanthella</i> (STANTON, 1854)	-

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
Stigmella pyri (GLITZ, 1865)	-
Stigmella minusculella (HERRICH-SCHAEFFER, 1855)	-
Stigmella desperatella (FREY, 1856)	-
Stigmella hybnerella (HÜBNER, 1796)	-
Stigmella mespilicola (FREY, 1856)	-
Stigmella floslactella (HAWORTH, 1828)	-
Stigmella carpinella (HEINEMANN, 1862)	-
Stigmella tityrella (STANTON, 1854)	-
Stigmella salicis (STANTON, 1854)	-
Stigmella vimineticola (FREY, 1856)	-
Stigmella myrtillella (STANTON, 1857)	-
Stigmella obliquella (HEINEMANN, 1862)	-
Stigmella trimaculella (HAWORTH, 1828)	-
Stigmella assimilella (ZELLER, 1848)	-
Stigmella sorbi (STANTON, 1861)	-
Stigmella plagicolella (STANTON, 1854)	-
Stigmella lemniscella (ZELLER, 1839)	-
Stigmella continuella (STANTON, 1856)	-
Stigmella aurella (FABRICIUS, 1775)	-
Stigmella splendidissima (HERRICH-SCHAEFFER, 1855)	-
Stigmella geimontani (KLIMESCH, 1940)	H
Stigmella aeneofasciella (HERRICH-SCHAEFFER, 1855)	H
Stigmella tormentillella (HERRICH-SCHAEFFER, 1860)	H
Stigmella dryadella (HOFMANN, 1868)	-
Stigmella incognitella (HERRICH-SCHAEFFER, 1855)	-
Stigmella perpygmaeella (DOUBLEDAY, 1859)	-
Stigmella hemargyrella (KOLLAR, 1832)	-
Stigmella speciosa (FREY, 1857)	-
Stigmella basiguttella (HEINEMANN, 1862)	-
Stigmella ruficapitella (HAWORTH, 1828)	-
Stigmella atricapitella (HAWORTH, 1828)	-
Stigmella samiatella (ZELLER, 1839)	-
Trifurcula headleyella (STANTON, 1854)	H
Trifurcula cryptella (STANTON, 1856)	H
Trifurcula pallidella (DUPONCHEL, 1843)	-
Trifurcula beirnei PUPLESIS, 1984	H
Bohemannia pulverosella (STANTON, 1849)	-
Ectoedemia weaveri (STANTON, 1855)	H
Ectoedemia septembrella (STANTON, 1849)	-
Ectoedemia liebwerdella ZIMMERMANN, 1940	-
Ectoedemia intimella (ZELLER, 1848)	-
Ectoedemia hannoverella (GLITZ, 1872)	+
Ectoedemia turbidella (ZELLER, 1848)	-
Ectoedemia klimeschi (SKALA, 1933)	-
Ectoedemia argyropeza (ZELLER, 1839)	+

<b>Art (Familien in grün hinterlegt)</b>	<b>Letztnachweis</b>
Ectoedemia albifasciella (HEINEMANN, 1871)	-
Ectoedemia subbimaculella (HAWORTH, 1828)	-
Ectoedemia heringi (TOLL, 1934)	-
Ectoedemia angulifasciella (STANTON, 1849)	-
Ectoedemia atricollis (STANTON, 1857)	-
Ectoedemia arcuatella (HERRICH-SCHAEFFER, 1855)	-
Ectoedemia rubivora (WOCKE, 1860)	-
Ectoedemia spinosella (JOANNIS, 1908)	-
Ectoedemia occultella (LINNAEUS, 1767)	-
Ectoedemia minimella (ZETTERSTEDT, 1839)	-
<b>Opostegidae</b>	
Opostega salaciella (TREITSCHKE, 1833)	+
Pseudopostega auritella (HÜBNER, 1813)	H
Pseudopostega crepusculella (ZELLER, 1839)	+
<b>Heliozelidae, Erzglanzmotten</b>	
Heliozela sericiella (HAWORTH, 1828)	+
Heliozela hammoniella SORHAGEN, 1885	H
Heliozela resplendella (STANTON, 1851)	-
Antispila metallella ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	-
Antispila treitschkiella (FISCHER von ROESLERSTAMM, 1843)	-
<b>Adelidae, Langhornmotten</b>	
Nematopogon pilella ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Nematopogon schwarziellus (ZELLER, 1839)	++
Nematopogon adansoniella (DE VILLERS, 1789)	++
Nematopogon metaxella (HÜBNER, 1813)	++
Nematopogon swammerdamella (LINNAEUS, 1758)	++
Nematopogon robertella (CLERCK, 1759)	++
Nemophora raddella (HUEBNER 1793)	H
Nemophora metallica (PODA, 1761)	++
Nemophora pfeifferella (HÜBNER, 1813)	++
Nemophora cupriacella (HÜBNER, 1819)	H
Nemophora violaria RAZOWSKI, 1978	++
Nemophora prodigellus (ZELLER, 1853)	+
Nemophora fasciella (FABRICIUS, 1775)	++
Nemophora minimella ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Nemophora degeerella (LINNAEUS, 1758)	++
Nemophora congruella (FISCHER von ROESLERSTAMM, 1838)	++
Nemophora oxsenheimerella (HÜBNER, 1813)	++
Adela reaumurella (LINNAEUS, 1758)	++
Adela cuprella ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	+
Adela albicinctella (MANN, 1852)	++
Adela associatella ZELLER, 1839	++
Adela croesella (SCOPOLI, 1763)	++
Cauchas violella ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Cauchas mazzoella (HÜBNER, 1796)	+

<b>Art (Familien in grün hinterlegt)</b>	<b>Letztnachweis</b>
Cauchas rufifrontella (TREITSCHKE, 1833)	H
Cauchas fibulella ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Cauchas rufimitrella (SCOPOLI, 1763)	++
<b>Incurvariidae, Miniersackmotten</b>	
Phylloporia bistrigella (HAWORTH, 1828)	H
Incurvaria praelatella ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Incurvaria oehlmanniella (HÜBNER, 1796)	++
Incurvaria koeneriella (ZELLER, 1839)	++
Incurvaria vetulella (ZETTERSTEDT, 1839)	++
Incurvaria triglavensis HAUDER, 1912	++
Incurvaria pectinea HAWORTH, 1828	++
Incurvaria masculinella ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Alloclemensia mesospilella (HERRICH-SCHAEFFER, 1854)	++
Lampronia rupella ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Lampronia capitella (CLERCK, 1759)	H
Lampronia luzella (HÜBNER, 1817)	++
Lampronia flavimitrella (HÜBNER, 1817)	++
Lampronia fuscataella (TENGSTROEM, 1848)	++
Lampronia pubicornis (HAWORTH, 1828)	++
Lampronia provectella (HEYDEN, 1865)	H
Lampronia standfussiella (ZELLER, 1839)	H
Lampronia splendidella (HEINEMANN, 1870)	+
Lampronia argillella (ZELLER, 1851)	H
Lampronia corticella (LINNAEUS, 1758)	++
<b>Tischeriidae, Schopfstirmotten</b>	
Tischeria ekebladella (BJERKANDER, 1795)	++
Tischeria dodonaea STAINTON, 1858	+
Tischeria decidua WOCKE, 1876	-
Tischeria marginea (HAWORTH, 1828)	++
Tischeria heinemanni WOCKE, 1871	-
Tischeria gaunacella (DUPONCHEL, 1843)	-
Tischeria angusticollella (DUPONCHEL, 1843)	++
<b>Psychidae, Echte Sackträger</b>	
Diplodoma laichartiginella (GOEZE, 1783)	H
Diplodoma adpersella HEINEMANN, 1870	-
Narycia duplicella (GOEZE, 1783)	++
Narycia astrella (HERRICH-SCHAEFFER, 1851)	+
Dahlica triquetrella (HÜBNER, 1813)	++
Dahlica lichenella (LINNAEUS, 1761)	++
Dahlica generosensis (SAUTER, 1954)	++
Dahlica charlottae (MEIER, 1957)	+
Dahlica sauteri (HAETTENSCHWILER, 1977)	+
Dahlica klimeschi (SIEDER, 1953)	+
Siederia alpicolella (REBEL, 1919)	+
Siederia pineti (ZELLER, 1852)	+



Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
<i>Brevantennia reliqua</i> SIEDER, 1953	+
<i>Brevantennia styriaca</i> MEIER, 1957	+
<i>Taleporia politella</i> (OCHSENHEIMER, 1816)	-
<i>Taleporia tubulosa</i> (RETZIUS, 1783)	+
<i>Melasina ciliaris</i> (OCHSENHEIMER, 1810)	+
<i>Bacotia claustralla</i> (BRUAND, 1845)	+
<i>Proutia betulina</i> (ZELLER, 1839)	+
<i>Bruandia comitella</i> (BRUAND, 1853)	++
<i>Psyche casta</i> (PALLAS, 1767)	++
<i>Psyche crassiorella</i> (BRUAND, 1851)	++
<i>Bijugis bombycella</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Reisseronia gertrudae</i> SIEDER, 1962	+
<i>Rebelia kruegeri</i> TURATI, 1914	H
<i>Rebelia majorella</i> REBEL, 1910	H
<i>Rebelia surientella</i> (BRUAND, 1858)	++
<i>Rebelia plumella</i> (OCHSENHEIMER, 1810)	++
<i>Rebelia styriaca</i> REBEL, 1937	+
<i>Epichnopterix plumella</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Epichnopterix alpina</i> HEYLAERTS, 1900	H
<i>Epichnopterix ardua</i> MANN, 1867	H
<i>Epichnopterix montana</i> HEYLAERTS, 1900	++
<i>Epichnopterix kovacsi</i> SIEDER, 1955	++
<i>Acanthopsyche atra</i> (LINNAEUS, 1767)	++
<i>Canephora hirsuta</i> (PODA, 1761)	++
<i>Pachythelia villosella</i> (OCHSENHEIMER, 1810)	++
<i>Lepidoscioptera hirsutella</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Lepidoscioptera plumistrella</i> (HÜBNER, 1793)	+
<i>Ptilocephala muscella</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	+
<i>Ptilocephala plumifera</i> (OCHSENHEIMER, 1810)	++
<i>Megalophanes viciella</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Phalacropterix graslinella</i> (BOISDUVAL, 1852)	H
<i>Sterrhopterix fusca</i> (HAWORTH, 1809)	++
<i>Sterrhopterix standfussi</i> (WOCKE, 1851)	++
<i>Apterona helicoidella</i> (VALLOT, 1827)	+
<b>Tineidae, Echte Motten [z.T.]</b>	
<i>Euplocamus anthracinalis</i> (SCOPOLI, 1763)	++
<i>Morphaga choragella</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Scardia tessulatella</i> (LIENIG & ZELLER, 1846)	++
<i>Myrmecozela ochraceella</i> (TENGSTROEM, 1848)	H
<i>Haplotinea insectella</i> (FABRICIUS, 1794)	H
<i>Psychoides verhuella</i> BRUAND, 1853	H
<i>Lypusa maurella</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Agnathosia mendicella</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Infurcitinea argentimaculella</i> (STANTON, 1849)	H
<i>Infurcitinea ignicomella</i> (HEYDENREICH, 1851)	H

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
<i>Infurcitinea albicomella</i> (STANTON, 1851)	H
<i>Infurcitinea finalis</i> GOZMANY, 1959	+
<i>Eudarcia pagenstecherella</i> (HÜBNER, 1825)	H
<i>Obesoceras confusella</i> (HEYDENREICH, 1851)	H
<i>Nemapogon granella</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Nemapogon cloacella</i> (HAWORTH, 1828)	++
<i>Nemapogon wolffiella</i> KARSHOLT & NIELSEN, 1976	++
<i>Nemapogon variatella</i> (CLEMENS, 1859)	++
<i>Nemapogon clematella</i> (FABRICIUS, 1781)	++
<i>Archinemapogon yildizae</i> KOCAK, 1981	++
<i>Archinemapogon nigralbella</i> (ZELLER, 1839)	++
<i>Nemaxera betulinella</i> (FABRICIUS, 1787)	++
<i>Triaxomera parasitella</i> (HÜBNER, 1796)	++
<i>Triaxomera fulvimitrella</i> (SODOFFSKY, 1830)	++
<i>Neurothausia ankerella</i> (MANN, 1867)	+
<i>Monopis laevigella</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Monopis weaverella</i> (SCOTT, 1858)	++
<i>Monopis burmanni</i> PETERSEN, 1979	++
<i>Monopis obviella</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Monopis crocicapitella</i> (CLEMENS, 1859)	++
<i>Monopis imella</i> (HÜBNER, 1813)	++
<i>Monopis monachella</i> (HÜBNER, 1796)	++
<i>Reisserita relicinella</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1853)	++
<i>Trichophaga tapetzella</i> (LINNAEUS, 1758)	H
<i>Tineola bisselliella</i> (HUMMEL, 1823)	++
<i>Niditinea fuscella</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Tinea columbariella</i> WOCKE, 1877	H
<i>Tinea pellionella</i> LINNAEUS, 1758	++
<i>Tinea pallescentella</i> STANTON, 1851	H
<i>Tinea semifulvella</i> HAWORTH, 1828	++
<i>Tinea trinotella</i> THUNBERG, 1794	++
<b>Douglasiidae, Wippflügelfalter</b>	
<i>Tinagma perdicellum</i> ZELLER, 1839	H
<b>Bucculatricidae, Zwergwickler</b>	
<i>Bucculatrix demaryella</i> (DUPONCHEL, 1840)	-
<i>Bucculatrix ulmella</i> ZELLER, 1848	-
<i>Bucculatrix thoracella</i> (THUNBERG, 1794)	+
<i>Bucculatrix ulmifoliae</i> M.HERING, 1931	-
<i>Bucculatrix bechsteinella</i> (BECHSTEIN & SCHARFENBERG, 1805)	-
<i>Bucculatrix frangutella</i> (GOEZE, 1783)	++
<i>Bucculatrix cidarella</i> (ZELLER, 1839)	-
<i>Bucculatrix nigricomella</i> (ZELLER, 1839)	H
<i>Bucculatrix albedinella</i> ZELLER, 1839	-
<i>Bucculatrix artemisiella</i> HERRICH-SCHAEFFER, 1855	H
<i>Bucculatrix clavenae</i> KLIMESCH, 1950	H

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
<b>Roeslerstammiidae</b>	
Roeslerstammia erxlebella (FABRICIUS, 1787)	++
<b>Gracillariidae, Miniermotten</b>	
Caloptilia syringella (FABRICIUS, 1794)	++
Caloptilia honoratella (REBEL, 1914)	H
Caloptilia cuculipennella (HÜBNER, 1796)	-
Caloptilia elongella (LINNAEUS, 1761)	++
Caloptilia roscipennella (HÜBNER, 1796)	-
Caloptilia betulicola HERING, 1928	++
Caloptilia rufipennella (HÜBNER, 1796)	++
Caloptilia onustella (HÜBNER, 1813)	H
Caloptilia hemidactylella ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	H
Caloptilia fribergensis (FRITZSCHE, 1871)	H
Caloptilia alchimiella (SCOPOLI, 1763)	++
Caloptilia stigmatella (FABRICIUS, 1781)	++
Caloptilia falconipennella (HÜBNER, 1813)	++
Caloptilia semifascia (HAWORTH, 1828)	++
Aspilapteryx tringipennella (ZELLER, 1839)	H
Aspilapteryx limosella (DUPONCHEL, 1843)	H
Aristaea pavoniella (ZELLER, 1847)	H
Calybites quadrisignella (ZELLER, 1839)	++
Calybites phasianipennella (HÜBNER, 1813)	++
Eucalybites auroguttella (STEPHENS, 1835)	++
Ornixola caudulatella (ZELLER, 1839)	++
Micrurapteryx kollariella (ZELLER, 1839)	++
Parectopa ononidis (ZELLER, 1839)	H
Parectopa robiniella CLEMENS, 1863	H
Leucospilapteryx omisella (STANTON, 1848)	-
Acrocercops imperialella (ZELLER, 1847)	++
Acrocercops brongniardella (FABRICIUS, 1798)	-
Parornix fagivora (FREY, 1861)	++
Parornix anglicella (STANTON, 1850)	-
Parornix carpinella (FREY, 1861)	-
Parornix anguliferella (ZELLER, 1847)	++
Parornix devoniella (STANTON, 1850)	+
Parornix petiolella (FREY, 1861)	H
Parornix betulae (STANTON, 1854)	++
Parornix alpicola (WOCKE, 1877)	+
Parornix scoticella (STANTON, 1850)	-
Parornix finitimella (ZELLER, 1850)	-
Parornix torquilella (ZELLER, 1850)	-
Callisto denticulella (THUNBERG, 1794)	++
Callisto coffeella (ZETTERSTEDT, 1839)	++
Cameraria ohridella DESCHKA & DIMIC, 1986	++
Phyllonorycter platani (STAUDINGER, 1870)	+

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
Phyllonorycter populifoliella (TREITSCHKE, 1833)	-
Phyllonorycter pastorella (ZELLER, 1846)	-
Phyllonorycter sagitella (BJERKANDER, 1790)	-
Phyllonorycter comparella (DUPONCHEL, 1843)	-
Phyllonorycter agilella (ZELLER, 1846)	-
Phyllonorycter corylifoliella (HÜBNER, 1796)	-
Phyllonorycter quercifoliella (ZELLER, 1839)	+
Phyllonorycter esperella (GOEZE, 1783)	-
Phyllonorycter ulmifoliella (HÜBNER, 1817)	-
Phyllonorycter scitulella (DUPONCHEL, 1843)	H
Phyllonorycter delitella (DUPONCHEL, 1843)	-
Phyllonorycter cerasicolella (HERRICH-SCHAEFFER, 1855)	-
Phyllonorycter lantanella (SCHRANK, 1802)	-
Phyllonorycter salictella (ZELLER, 1846)	-
Phyllonorycter viminetorum (STANTON, 1854)	-
Phyllonorycter salicicolella (SIRCOM, 1848)	H
Phyllonorycter dubitella (HERRICH-SCHAEFFER, 1855)	-
Phyllonorycter hilarella (ZETTERSTEDT, 1839)	-
Phyllonorycter strigulatella (LIENIG & ZELLER, 1846)	++
Phyllonorycter rajella (LINNAEUS, 1758)	+
Phyllonorycter alpina (FREY, 1856)	-
Phyllonorycter tristigella (HAWORTH, 1828)	++
Phyllonorycter oxyacanthae (FREY, 1856)	-
Phyllonorycter sorbi (FREY, 1855)	-
Phyllonorycter blancardella (FABRICIUS, 1781)	-
Phyllonorycter cydoniella ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	-
Phyllonorycter junoniella (ZELLER, 1846)	++
Phyllonorycter lautella (ZELLER, 1846)	-
Phyllonorycter schreberella (FABRICIUS, 1781)	-
Phyllonorycter cavella (ZELLER, 1846)	H
Phyllonorycter nicellii (STANTON, 1851)	++
Phyllonorycter coryli (NICELLI, 1851)	-
Phyllonorycter kleemannella (FABRICIUS, 1781)	-
Phyllonorycter froelichiella (ZELLER, 1839)	-
Phyllonorycter maestingella (MÜLLER, 1764)	-
Phyllonorycter heegeriella (ZELLER, 1846)	-
Phyllonorycter tenerella (JOANNIS, 1915)	-
Phyllonorycter harrisella (LINNAEUS, 1761)	-
Phyllonorycter roboris (ZELLER, 1839)	+
Phyllonorycter abrasella (DUPONCHEL, 1843)	H
Phyllonorycter muelleriella (ZELLER, 1839)	-
Phyllonorycter emberizaepennella (BOUCHE, 1834)	++
Phyllonorycter cerasinella (REUTTI, 1852)	H
Phyllonorycter staintoniella (NICELLI, 1853)	H
Phyllonorycter insignitella (ZELLER, 1846)	H

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
Phyllonorycter nigrescentella (LOGAN, 1851)	H
Phyllonorycter fraxinella (ZELLER, 1846)	-
Phyllonorycter acerifoliella (ZELLER, 1839)	-
Phyllonorycter platanoidella (JOANNIS, 1920)	-
Phyllonorycter geniculella (RAGONOT, 1874)	-
Phyllocnistis saligna (ZELLER, 1839)	-
Phyllocnistis labyrinthella (BJERKANDER, 1790)	-
Phyllocnistis unipunctella (STEPHENS, 1834)	-
<b>Yponomeutidae, Gespinstmotten</b>	
Scythropia crataegella (LINNAEUS, 1767)	++
Yponomeuta evonymella (LINNAEUS, 1758)	++
Yponomeuta padella (LINNAEUS, 1758)	++
Yponomeuta malinella (ZELLER, 1838)	++
Yponomeuta cagnagella (HÜBNER, 1813)	++
Yponomeuta rorrella (HÜBNER, 1796)	++
Yponomeuta irrorella (HÜBNER, 1796)	+
Yponomeuta plumbella ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Yponomeuta sedella TREITSCHKE, 1832	++
Zelleria hepariella STANTON, 1849	++
Kessleria alpicella (STANTON, 1851)	H
Kessleria hauderi HUEMER & TARMANN, 1992	-
Kessleria saxifragae (STANTON, 1868)	H
Swammerdamia caesiella (HÜBNER, 1796)	++
Swammerdamia pyrella (VILLERS, 1789)	++
Swammerdamia compunctella (HERRICH-SCHAEFFER, 1855)	++
Paraswammerdamia albicapitella (SCHARFENBERG, 1805)	++
Paraswammerdamia nebulella (GOEZE, 1783)	H
Cedestis gysseleniella ZELLER, 1839	++
Cedestis subfasciella (STEPHENS, 1834)	H
Niphonympha albella (ZELLER, 1847)	++
Atemelia torquatella (LIENIG & ZELLER, 1846)	++
Prays fraxinella (BJERKANDER, 1784)	++
Prays ruficeps (HEINEMANN, 1854)	H
Prays oleae (BERNARD, 1788)	H
Argyresthia laevigatella (HEYDENREICH, 1851)	++
Argyresthia illuminatella ZELLER, 1839	H
Argyresthia glabratella (ZELLER 1847)	H
Argyresthia amiantella (ZELLER 1847)	++
Argyresthia bergiella (RATZEBURG, 1840)	-
Argyresthia trifasciata STAUDINGER, 1871	++
Argyresthia thuiella PACKARD, 1871	H
Argyresthia abdominalis ZELLER, 1839	H
Argyresthia aurulentella STANTON, 1849	H
Argyresthia fundella (FISCHER von ROESLERSTAMM, 1835)	++
Argyresthia goedartella (LINNAEUS, 1758)	++

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
<i>Argyresthia brockeella</i> (HÜBNER, 1813)	++
<i>Argyresthia rudolphella</i> (ESPER, 1791)	H
<i>Argyresthia retinella</i> ZELLER, 1839	++
<i>Argyresthia ivella</i> (HAWORTH, 1828)	++
<i>Argyresthia sorbiella</i> (TREITSCHKE, 1833)	H
<i>Argyresthia submontana</i> FREY, 1871	H
<i>Argyresthia curvella</i> (LINNAEUS, 1761)	++
<i>Argyresthia albistria</i> (HAWORTH, 1828)	++
<i>Argyresthia spinosella</i> STAINTON, 1849	++
<i>Argyresthia pruniella</i> (CLERCK, 1759)	++
<i>Argyresthia bonnetella</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Argyresthia conjugella</i> ZELLER, 1839	++
<i>Argyresthia pulchella</i> LIENIG & ZELLER, 1846	++
<i>Argyresthia semifusca</i> (HAWORTH, 1828)	++
<i>Argyresthia semitestacella</i> (CURTIS, 1833)	++
<b>Ypsolophidae</b>	
<i>Ypsolopha mucronella</i> (SCOPOLI, 1763)	++
<i>Ypsolopha nemorella</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Ypsolopha dentella</i> (FABRICIUS, 1775)	++
<i>Ypsolopha falcella</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Ypsolopha asperella</i> (LINNAEUS, 1761)	++
<i>Ypsolopha scabrella</i> (LINNAEUS, 1761)	++
<i>Ypsolopha horridella</i> (TREITSCHKE, 1835)	++
<i>Ypsolopha lucella</i> (FABRICIUS, 1775)	+
<i>Ypsolopha persicella</i> (FABRICIUS, 1787)	-
<i>Ypsolopha alpella</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Ypsolopha sylvella</i> (LINNAEUS, 1767)	H
<i>Ypsolopha parenthesesella</i> (LINNAEUS, 1761)	++
<i>Ypsolopha ustella</i> (CLERCK, 1759)	++
<i>Ypsolopha sequella</i> (CLERCK, 1759)	++
<i>Ypsolopha vittella</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Ochsenheimeria vacculella</i> FISCHER von ROESLERSTAMM, 1842	H
<i>Ochsenheimeria urella</i> FISCHER von ROESLERSTAMM, 1842	H
<i>Ochsenheimeria mediopectinellus</i> (HAWORTH, 1828)	H
<b>Plutellidae, Schleier- und Halbmotten</b>	
<i>Plutella xylostella</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Plutella geniatella</i> ZELLER, 1839	+
<i>Plutella porrectella</i> (LINNAEUS, 1758)	H
<i>Rhigognostis senilella</i> (ZETTERSTEDT, 1839)	++
<i>Rhigognostis annulatella</i> (CURTIS, 1832)	++
<i>Lunakia alyssella</i> (KLIMESCH, 1941)	H
<i>Eidophasia messingiella</i> (FISCHER von ROESLERSTAMM, 1840)	++
<i>Digitivalva reticulella</i> (HÜBNER, 1796)	H
<i>Digitivalva perlepidella</i> (STAINTON, 1849)	H
<i>Acrolepiopsis assectella</i> (ZELLER, 1839)	++

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
Acrolepia autumnitella CURTIS, 1838	-
<b>Glyphipterigidae, Rundstirnmotten, Wippmotten</b>	
Glyphipterix bergstraesserella (FABRICIUS, 1781)	++
Glyphipterix thrasonella (SCOPOLI, 1763)	++
Glyphipterix haworthana (STEPHENS, 1834)	++
Glyphipterix equitella (SCOPOLI, 1763)	H
Glyphipterix forsterella (FABRICIUS, 1781)	++
Glyphipterix simpliciella (STEPHENS, 1834)	H
<b>Heliodinidae</b>	
Heliodines roesella (LINNAEUS, 1758)	H
<b>Bedelliidae</b>	
Bedellia somnulentella (ZELLER, 1847)	-
<b>Lyonetiidae, Langhorn-Blattminiermotten</b>	
Paraleucoptera sinuella (REUTTI, 1853)	-
Leucoptera heringiella TOLL, 1938	H
Leucoptera malifoliella (COSTA, 1836)	-
Phyllobrostis hartmanni STAUDINGER, 1859	H
Lyonetia pulverulentella ZELLER, 1839	-
Lyonetia prunifoliella (HÜBNER, 1796)	-
Lyonetia clerkella (LINNAEUS, 1758)	-
<b>Coleophoridae, Miniersackträger, Sackträgermotten</b>	
Metriotes lutarea (HAWORTH, 1828)	H
Coleophora albella (THUNBERG, 1788)	H
Coleophora spiraeella REBEL, 1916	-
Coleophora lutipennella (ZELLER, 1838)	++
Coleophora ochripennella ZELLER, 1849	H
Coleophora gryphipennella (HÜBNER, 1796)	-
Coleophora flavipennella (DUPONCHEL, 1843)	++
Coleophora milvipennis ZELLER, 1839	-
Coleophora alnifoliae BARASCH, 1934	++
Coleophora badiipennella (DUPONCHEL, 1843)	-
Coleophora limosipennella (DUPONCHEL, 1843)	-
Coleophora siccifolia STANTON, 1856	-
Coleophora coracipennella (HÜBNER, 1796)	-
Coleophora serratella (LINNAEUS, 1761)	+
Coleophora cornutella HERRICH-SCHAEFFER, 1861	-
Coleophora fuscocuprella HERRICH-SCHAEFFER, 1855	-
Coleophora luscinaepennella (TREITSCHKE, 1833)	H
Coleophora vacciniella HERRICH-SCHAEFFER, 1861	++
Coleophora vitisella GREGSON, 1856	H
Coleophora glitzella HOFMANN, 1869	++
Coleophora violacea (STROEM, 1783)	H
Coleophora orbitella ZELLER, 1849	-
Coleophora binderella (KOLLAR, 1832)	H
Coleophora ahenella HEINEMANN, 1876	-

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
Coleophora albitarsella ZELLER, 1849	-
Coleophora trifolii (CURTIS, 1832)	++
Coleophora frischella (LINNAEUS, 1758)	++
Coleophora alcyonipennella (KOLLAR, 1832)	++
Coleophora conyzae ZELLER, 1868	H
Coleophora lineolea (HAWORTH, 1828)	++
Coleophora hemerobiella (SCOPOLI, 1763)	-
Coleophora lithargyrinella ZELLER, 1849	+
Coleophora onobrychiella ZELLER, 1849	H
Coleophora colutella (FABRICIUS, 1794)	-
Coleophora trifariella ZELLER, 1849	H
Coleophora niveicostella ZELLER, 1839	++
Coleophora albicostella (DUPONCHEL, 1842)	H
Coleophora discordella ZELLER, 1849	++
Coleophora acrisella MILLIERE, 1872	H
Coleophora fringillella ZELLER, 1839	H
Coleophora rectilineella (FISCHER von ROESLERSTAMM, 1843)	++
Coleophora vulpecula ZELLER, 1849	H
Coleophora deauratella LIENIG & ZELLER, 1846	++
Coleophora mayrella (HÜBNER, 1813)	++
Coleophora hieronella ZELLER, 1849	++
Coleophora bernoulliella (GOEZE, 1783)	++
Coleophora albidella ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Coleophora kuehnella (GOEZE, 1783)	++
Coleophora ibipennella ZELLER, 1849	H
Coleophora betulella HEINEMANN, 1876	++
Coleophora zelleriella HEINEMANN, 1854	++
Coleophora currucipennella ZELLER, 1839	++
Coleophora pyrrhulipennella ZELLER, 1839	H
Coleophora brevialpella WOCKE, 1874	H
Coleophora virgatella ZELLER, 1849	H
Coleophora chamaedriella BRUAND, 1852	H
Coleophora auricella (FABRICIUS, 1794)	+
Coleophora gallipennella (HÜBNER, 1796)	++
Coleophora coronillae ZELLER, 1849	++
Coleophora vibicigerella ZELLER, 1839	H
Coleophora conspicuella ZELLER, 1849	++
Coleophora fuscociliella ZELLER, 1849	H
Coleophora caelebipennella ZELLER, 1839	H
Coleophora vibicella (HÜBNER, 1813)	++
Coleophora ochrea (HAWORTH, 1828)	H
Coleophora lixella ZELLER, 1849	++
Coleophora ornatipennella (HÜBNER, 1796)	++
Coleophora oriolella ZELLER, 1849	H
Coleophora hartigi TOLL, 1944	+



Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
<i>Coleophora vulnerariae</i> ZELLER, 1839	H
<i>Coleophora pennella</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	-
<i>Coleophora laricella</i> (HÜBNER, 1817)	++
<i>Coleophora antennariella</i> HERRICH-SCHAEFFER, 1861	H
<i>Coleophora caespitiella</i> ZELLER, 1839	++
<i>Coleophora glaucicolella</i> WOOD, 1892	++
<i>Coleophora otidipennella</i> (HÜBNER, 1817)	H
<i>Coleophora alticolella</i> ZELLER, 1849	++
<i>Coleophora sylvaticella</i> WOOD, 1892	+
<i>Coleophora obscenella</i> HERRICH-SCHAEFFER, 1855	H
<i>Coleophora therinella</i> TENGSTROEM, 1848	++
<i>Coleophora asteris</i> MUEHLIG, 1864	H
<i>Coleophora motacillella</i> ZELLER, 1849	H
<i>Coleophora sternipennella</i> (ZETTERSTEDT, 1839)	-
<i>Coleophora vestianella</i> (LINNAEUS, 1758)	H
<i>Coleophora artemisicolella</i> BRUAND, 1855	H
<i>Coleophora chrysanthemi</i> HOFMANN, 1869	H
<i>Coleophora succursella</i> HERRICH-SCHAEFFER, 1855	H
<i>Coleophora galbulipennella</i> ZELLER, 1838	++
<i>Coleophora millefolii</i> ZELLER, 1849	H
<i>Coleophora repentis</i> KLIMESCH, 1947	H
<i>Coleophora trochilella</i> (DUPONCHEL, 1843)	+
<i>Coleophora tolli</i> KLIMESCH, 1951	H
<i>Coleophora striatipennella</i> (NYLANDER, 1848)	++
<i>Coleophora solitariella</i> ZELLER, 1849	-
<i>Coleophora derasofasciella</i> KLIMESCH, 1952	-
<i>Coleophora argentula</i> (STEPHENS, 1834)	H
<i>Coleophora follicularis</i> (VALLOT, 1802)	-
<i>Coleophora tractella</i> ZELLER, 1849	H
<i>Coleophora nubivagella</i> ZELLER, 1849	++
<i>Coleophora dianthi</i> HERRICH-SCHAEFFER, 1855	H
<i>Coleophora silenella</i> HERRICH-SCHAEFFER, 1855	++
<i>Coleophora ciconiella</i> HERRICH-SCHAEFFER, 1855	H
<i>Coleophora nutantella</i> MUEHLIG & FREY, 1857	++
<i>Coleophora saponariella</i> HEEGER, 1848	-
<i>Coleophora paripennella</i> ZELLER, 1839	-
<i>Coleophora unipunctella</i> ZELLER, 1849	-
<i>Coleophora wockeella</i> ZELLER, 1849	++
<i>Pseudatemelia synchronozella</i> (JAECKH, 1959)	++
<i>Pseudatemelia josephinae</i> (TOLL, 1956)	++
<i>Pseudatemelia flavifrontella</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Pseudatemelia subochreella</i> (DOUBLEDAY, 1859)	++
<b>Elachistidae, Grasminiermotten</b>	
<i>Chrysoclista linneella</i> (CLERCK, 1759)	H
<i>Spuleria flavicaput</i> (HAWORTH, 1828)	+

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
Blastodacna hellerella (DUPONCHEL, 1838)	H
Blastodacna atra (HAWORTH, 1828)	++
Tetanocentria ochraceella REBEL, 1903	+
Tetanocentria albanica REBEL & ZERNY, 1932	+
Perittia herrichiella (HERRICH-SCHAEFFER, 1855)	-
Stephensia abbreviatella (STAINTON, 1851)	++
Stephensia brunnichiella (LINNAEUS, 1767)	H
Elachista gleichenella (FABRICIUS, 1781)	H
Elachista quadripunctella (HÜBNER, 1825)	++
Elachista tetragonella (HERRICH-SCHAEFFER, 1855)	++
Elachista martinii HOFMANN, 1898	H
Elachista atricomella STAINTON, 1849	H
Elachista albicapilla HOFMANN, 1910	H
Elachista alpinella STAINTON, 1854	++
Elachista kilmunella STAINTON, 1849	H
Elachista luticomella ZELLER, 1839	H
Elachista griseella (DUPONCHEL, 1843)	H
Elachista albifrontella (HÜBNER, 1817)	+
Elachista bifasciella TREITSCHKE, 1833	H
Elachista nobilella ZELLER, 1839	H
Elachista apicipunctella STAINTON, 1849	H
Elachista subnigrella DOUGLAS, 1853	H
Elachista herrichii FREY, 1859	H
Elachista humilis ZELLER, 1850	H
Elachista canapennella (HÜBNER, 1813)	H
Elachista monosemiella (ROESSLER, 1881)	++
Elachista argentella (CLERCK, 1759)	++
Elachista pollinariella ZELLER, 1839	H
Elachista collitella (DUPONCHEL, 1843)	H
Elachista subocellea (STEPHENS, 1834)	H
Elachista festucicolella ZELLER, 1853	H
Elachista nitidulella (HERRICH-SCHAEFFER, 1855)	H
Elachista rudectella STAINTON, 1851	H
Elachista bedellella (SICROM, 1848)	H
Elachista pullicomella ZELLER, 1839	H
Elachista chrysodesmella ZELLER, 1850	H
Elachista megerlella (HÜBNER, 1810)	H
Elachista gangabella ZELLER, 1850	H
Elachista subalbidella SCHLAEGER, 1847	++
Elachista bisulcella (DUPONCHEL, 1843)	++
Biselachista juliensis (Frey, 1870)	++
Biselachista elochariella STAINTON, 1851	H
Biselachista utonella (Frey, 1856)	H
Biselachista albidella (NYLANDER, 1848)	++
Cosmiotes freyerella (HÜBNER, 1825)	+

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
<i>Cosmiotes exactella</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1855)	H
<i>Orophia ferrugella</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Orophia denisella</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Hypercallia citrinalis</i> (SCOPOLI, 1763)	++
<i>Anchinia daphnella</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Anchinia cristalis</i> (SCOPOLI, 1763)	++
<i>Anchinia laureolella</i> HERRICH-SCHAEFFER, 1854	++
<i>Anchinia grisescens</i> FREY, 1856	++
<i>Ethmia dodecea</i> (HAWORTH, 1828)	++
<i>Ethmia quadrillella</i> (GOEZE, 1783)	++
<i>Ethmia pusiella</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Ethmia terminella</i> FLETCHER, 1938	++
<i>Ethmia bipunctella</i> (FABRICIUS, 1775)	++
<i>Ethmia adpersella</i> (KOLLAR, 1832)	H
<i>Agonopterix heracliata</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Agonopterix alpigena</i> (Frey, 1870)	H
<i>Agonopterix silerella</i> (STANTON, 1865)	H
<i>Agonopterix hippomarathri</i> (NICKERL, 1864)	H
<i>Agonopterix alstroemeriana</i> (CLERCK, 1759)	++
<i>Agonopterix selini</i> (HEINEMANN, 1870)	++
<i>Agonopterix propinquella</i> (TREITSCHKE, 1835)	++
<i>Agonopterix kaekeritziana</i> (LINNAEUS, 1767)	++
<i>Agonopterix laterella</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Agonopterix hypericella</i> (HÜBNER, 1796)	++
<i>Agonopterix liturosa</i> (HAWORTH, 1811)	++
<i>Agonopterix conterminella</i> (ZELLER, 1839)	++
<i>Agonopterix ocellana</i> (FABRICIUS, 1775)	++
<i>Agonopterix petasitis</i> (STANDFUSS, 1851)	++
<i>Agonopterix nervosa</i> (HAWORTH, 1811)	++
<i>Agonopterix carduella</i> (HÜBNER, 1817)	H
<i>Agonopterix daronicella</i> (WOCKE, 1849)	++
<i>Agonopterix cnicella</i> (TREITSCHKE, 1832)	++
<i>Agonopterix astrantiae</i> (HEINEMANN, 1870)	++
<i>Agonopterix senecionis</i> (NICKERL, 1864)	++
<i>Agonopterix yeatiana</i> (FABRICIUS, 1781)	++
<i>Agonopterix parilella</i> (TREITSCHKE, 1835)	++
<i>Agonopterix purpurea</i> (HAWORTH, 1811)	++
<i>Agonopterix angelicella</i> (HÜBNER, 1813)	++
<i>Agonopterix capreolella</i> (ZELLER, 1839)	++
<i>Agonopterix pallorella</i> (ZELLER, 1839)	++
<i>Agonopterix arenella</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Agonopterix rotundella</i> (DOUGLAS, 1846)	H
<i>Agonopterix ciliella</i> (STANTON, 1849)	++
<i>Agonopterix atomella</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Agonopterix assimilella</i> (TREITSCHKE, 1832)	++

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
<i>Depressaria absynthiella</i> HERRICH-SCHAEFFER, 1865	+
<i>Depressaria heydenii</i> ZELLER, 1854	H
<i>Depressaria depressana</i> (FABRICIUS, 1775)	++
<i>Depressaria chaerophylli</i> ZELLER, 1839	++
<i>Depressaria pastinacella</i> (DUPONCHEL, 1838)	+
<i>Depressaria pimpinellae</i> ZELLER, 1839	++
<i>Depressaria badiella</i> (HÜBNER, 1796)	++
<i>Depressaria libanotidella</i> SCHLAEGER, 1849	++
<i>Depressaria beckmanni</i> HEINEMANN, 1870	++
<i>Depressaria pulcherrimella</i> STANTON, 1849	++
<i>Depressaria douglasella</i> STANTON, 1849	++
<i>Depressaria emeritella</i> STANTON, 1849	++
<i>Depressaria albipunctella</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Depressaria olerella</i> ZELLER, 1854	++
<i>Depressaria cervicella</i> HERRICH-SCHAEFFER, 1854	H
<i>Semioscopis strigulana</i> (FABRICIUS, 1787)	++
<i>Semioscopis steinkellneriana</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Semioscopis oculella</i> (THUNBERG, 1794)	H
<i>Semioscopis avellanella</i> (HÜBNER, 1793)	++
<i>Luquetia lobella</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	H
<i>Telechrysis tripuncta</i> (HAWORTH, 1828)	H
<b>Chimabachidae</b>	
<i>Diurnea fagella</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Diurnea lipsiella</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Dasystema salicella</i> (HÜBNER, 1796)	++
<b>Carcinidae</b>	
<i>Carcina quercana</i> (FABRICIUS, 1775)	++
<b>Batrachedridae</b>	
<i>Batrachedra praeangusta</i> (HAWORTH, 1828)	+
<i>Batrachedra pinicolella</i> (ZELLER, 1839)	-
<b>Oecophoridae, Faulholzmotten</b>	
<i>Schiffermuelleria schaefferella</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Schiffermuellerina grandis</i> (DESIGNES, 1842)	++
<i>Denisia stroemella</i> (FABRICIUS, 1781)	++
<i>Denisia stipella</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Denisia nubilosella</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1854)	++
<i>Denisia similella</i> (HÜBNER, 1796)	++
<i>Epicallima formosella</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Decantha borkhausenii</i> (ZELLER, 1839)	H
<i>Crassa tinctella</i> (HÜBNER, 1796)	++
<i>Crassa unitella</i> (HÜBNER, 1796)	++
<i>Batia lambdella</i> (DONOVAN, 1793)	++
<i>Batia lunaris</i> (HAWORTH, 1828)	H
<i>Batia internella</i> JAECKH, 1972	++
<i>Metalampra cinnamomea</i> (ZELLER, 1839)	++

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
Borkhausenien fuscescens (HAWORTH, 1828)	++
Borkhausenien minutella (LINNAEUS, 1758)	++
Bisigna procerella ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Dasycera oliviella (FABRICIUS, 1794)	++
Alabonia staintoniella (ZELLER, 1850)	++
Oecophora bractella (LINNAEUS, 1758)	++
Harpella forcicella (SCOPOLI, 1763)	++
Endrosis sarcitrella (LINNAEUS, 1758)	++
Hofmannophila pseudospretella (STANTON, 1849)	++
Minetia crinitus (FABRICIUS, 1798)	++
Minetia criella (TREITSCHKE, 1835)	++
Minetia labiosella (HÜBNER, 1810)	H
Aplota palpella (HAWORTH, 1828)	++
Pleurota pyropella ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	H
Pleurota bicostella (CLERCK, 1759)	++
Pleurota aristella (LINNAEUS, 1767)	H
Deuteronia pudorina (WOCKE, 1857)	++
<b>Symmocidae</b>	
Oegoconia novimundi (BUSCK, 1915)	++
Oegoconia deauratella (HERRICH-SCHÄFFER, 1854)	++
Oegoconia uralskella POPESCU-GORJ & CAPUSE, 1965	++
<b>Lecithoceridae</b>	
Homaloxestis briantiella (TURATI, 1879)	++
Lecithocera nigrana (DUPONCHEL, 1836)	++
<b>Scythrididae, Ziermotten</b>	
Scythris obscurella (SCOPOLI, 1763)	++
Scythris flaviventrella (HERRICH-SCHÄFFER, 1855)	H
Scythris gravatella (ZELLER, 1847)	H
Scythris amphonycella (GEYER, 1836)	++
Scythris schleichiella (ZELLER, 1870)	+
Scythris cuspidella ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	+
Scythris limbella (FABRICIUS, 1775)	++
Scythris paulella (HERRICH-SCHÄFFER, 1855)	-
Scythris seliniella (ZELLER, 1839)	+
Scythris subseliniella (HEINEMANN, 1876)	H
Scythris productella (ZELLER, 1839)	H
Scythris palustris (ZELLER, 1855)	++
Scythris inspersella (HÜBNER, 1817)	-
Scythris noricella (ZELLER, 1843)	H
Scythris vittella (COSTA, 1836)	H
Scythris pascuella (ZELLER, 1855)	H
Scythris tributella (ZELLER, 1847)	H
Scythris picaepennis (HAWORTH, 1828)	H
Scythris crassiuscula (HERRICH-SCHÄFFER, 1855)	H
Scythris laminella ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	H

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
Scythris fallacella (SCHLAEGER, 1847)	++
Scythris oelandicella MÜLLER-RUTZ, 1922	++
<b>Blastobasidae</b>	
Blastobasis phycidella (ZELLER, 1839)	++
Blastobasis huemeri SINEV, 1993	++
Hypatopa binotella (THUNBERG, 1794)	++
Hypatopa inunctella (ZELLER, 1839)	++
<b>Stathmopodidae</b>	
Stathmopoda pedella (LINNAEUS, 1761)	++
<b>Momphidae, Fransenmotten</b>	
Mompha langiella (HÜBNER, 1796)	-
Mompha terminella (HUMPHREYS & WESTWOOD, 1845)	H
Mompha locupletella ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	+
Mompha raschkiella (ZELLER, 1839)	-
Mompha miscella ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	-
Mompha idaei (ZELLER, 1839)	-
Mompha conturbatella (HÜBNER, 1819)	++
Mompha lacteella (STEPHENS, 1834)	++
Mompha ochraceella (CURTIS, 1839)	H
Mompha propinquella (STANTON, 1851)	++
Mompha divisella HERRICH-SCHÄFFER, 1854	H
Mompha subbistrigella (HAWORTH, 1828)	H
Mompha epilobiella ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	-
<b>Cosmopterigidae, Prachtfalter</b>	
Panalia leuwenhoekella (LINNAEUS, 1761)	H
Panalia latreillella CURTIS, 1830	++
Cosmopterix zieglerella (HÜBNER, 1810)	-
Cosmopterix orichalcea STANTON, 1861	++
Cosmopterix scribaiella ZELLER, 1850	++
Pyroderces argyrogrammos (ZELLER, 1847)	++
Stagmatophora heydeniella (FISCHER von ROESLERSTAMM, 1838)	++
Eteobalea anonymella RIEDL, 1965	++
Eteobalea gronoviella (SCOPOLI, 1772)	H
Eteobalea albiapicella (DUPONCHEL, 1843)	-
Limnaecia phragmitella STANTON, 1851	++
Sorhagenia rhamniella (ZELLER, 1839)	-
Sorhagenia janiszewskae RIEDL, 1962	H
<b>Gelechiidae, Palpenmotten</b>	
Megacraspedus binotella (DUPONCHEL, 1843)	H
Megacraspedus imparellus (FISCHER von ROESLERSTAMM, 1843)	H
Aristotelia decurtella (HÜBNER, 1813)	H
Aristotelia ericinella (DUPONCHEL, 1838)	++
Aristotelia heliacella (HERRICH-SCHÄFFER, 1854)	H
Chrysoesthia drurella (FABRICIUS, 1775)	-
Chrysoesthia sexguttella (THUNBERG, 1794)	-

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
<i>Chrysoesthia pulveratella</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1854)	H
<i>Isophrictis striatella</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	H
<i>Isophrictis anthemidella</i> (WOCKE, 1871)	++
<i>Metzneria lappella</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Metzneria metzneriella</i> (STAINTON, 1851)	++
<i>Metzneria aestivella</i> (ZELLER, 1839)	++
<i>Metzneria neuropterella</i> (ZELLER, 1839)	++
<i>Metzneria paucipunctella</i> (ZELLER, 1839)	H
<i>Metzneria artificella</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1861)	H
<i>Apodia bifractella</i> (DUPONCHEL, 1843)	H
<i>Argolamprotes micella</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Monochroa tenebrella</i> (HÜBNER, 1817)	+
<i>Monochroa servella</i> (ZELLER, 1839)	+
<i>Monochroa conspersella</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1854)	H
<i>Monochroa lutulentella</i> (ZELLER, 1839)	++
<i>Monochroa sepicolella</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1854)	H
<i>Monochroa cytisella</i> (CURTIS, 1837)	++
<i>Eulamprotes wilkella</i> (LINNAEUS, 1758)	H
<i>Eulamprotes superbella</i> (ZELLER, 1839)	H
<i>Eulamprotes libertinella</i> (ZELLER, 1872)	++
<i>Eulamprotes unicolorella</i> (DUPONCHEL, 1843)	++
<i>Eulamprotes atrella</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Bryotropha affinis</i> (HAWORTH, 1828)	+
<i>Bryotropha senectella</i> (ZELLER, 1839)	H
<i>Bryotropha boreella</i> (DOUGLAS, 1851)	H
<i>Bryotropha galbanella</i> (ZELLER, 1839)	H
<i>Bryotropha desertella</i> (DOUGLAS, 1850)	H
<i>Bryotropha terrella</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Bryotropha domestica</i> (HAWORTH, 1828)	++
<i>Bryotropha plebejella</i> (ZELLER, 1847)	H
<i>Recurvaria nanella</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	+
<i>Recurvaria leucatella</i> (CLERCK, 1759)	++
<i>Exoteleia dodecella</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Exoteleia succinctella</i> (ZELLER, 1872)	++
<i>Stenolechia gemmella</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Stenolechiodes pseudogemmellus</i> ELSNER, 1996	++
<i>Parastenolechia nigrinotella</i> (ZELLER, 1847)	++
<i>Parachronistis albiceps</i> (ZELLER, 1839)	++
<i>Teleiodes vulgella</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Altenia scriptella</i> (HÜBNER, 1796)	++
<i>Pseudotelphusa paripunctella</i> (THUNBERG, 1794)	+
<i>Teleiodes wagae</i> NOWICKI, 1860)	H
<i>Teleiodes aenigma</i> SATTLER, 1983	++
<i>Teleiodes notatella</i> (HÜBNER, 1813)	H
<i>Teleiodes proximella</i> (HÜBNER, 1796)	++

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
Teleiodes saltuum (ZELLER, 1878)	++
Teleiodes alburnella (ZELLER, 1839)	++
Teleiodes fugitivella (ZELLER, 1839)	++
Teleiodes fugacella (ZELLER, 1839)	H
Teleiodes decorella (HAWORTH, 1811)	++
Teleiodes luculella (HÜBNER, 1813)	++
Teleiodes flavimaculella (HERRICH-SCHAEFFER, 1854)	++
Teleiodes sequax (HAWORTH, 1828)	++
Teleiopsis diffinis (HAWORTH, 1828)	++
Teleiopsis bagriotella (DUPONCHEL, 1840)	++
Teleiopsis laetitae SCHMID, 2011	++
Teleiopsis albifemorella (HOFMANN, 1867)	++
Pseudotelphusa scalella (SCOPOLI, 1763)	++
Pseudotelphusa tessella (LINNAEUS, 1758)	++
Gelechia rhombella ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Gelechia scotinella HERRICH-SCHAEFFER, 1854	++
Gelechia sororculella (HÜBNER, 1817)	H
Gelechia muscosella ZELLER, 1839	++
Gelechia cuneatella DOUGLAS, 1852	++
Gelechia basipunctella HERRICH-SCHAEFFER, 1854	H
Gelechia nigra (HAWORTH, 1828)	++
Gelechia turpella ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	H
Gelechia sestertiella (HERRICH-SCHAEFFER, 1854)	+
Psoricoptera gibbosella (ZELLER, 1839)	++
Mirificarma mulinella (ZELLER, 1839)	H
Mirificarma lentiginosella (ZELLER, 1839)	++
Mirificarma eburnella ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	H
Mirificarma maculatella (HÜBNER, 1796)	++
Mirificarma cytisella (TREITSCHKE, 1833)	++
Chionodes lugubrella (FABRICIUS, 1794)	H
Chionodes tragicella (HEYDEN, 1865)	++
Chionodes luctuella (HÜBNER, 1793)	++
Chionodes holosericella HERRICH-SCHAEFFER, 1854	H
Chionodes continuella (ZELLER, 1839)	H
Chionodes perpetuella (HERRICH-SCHÄFFER, 1854)	H
Chionodes distinctella (ZELLER, 1839)	H
Chionodes hayreddini KOCAK, 1986	H
Chionodes electella (ZELLER, 1839)	++
Chionodes viduella (FABRICIUS, 1794)	++
Chionodes nebulosella (HEINEMANN, 1870)	++
Chionodes fumatella (DOUGLAS, 1850)	++
Aroga velocella (DUPONCHEL, 1838)	++
Aroga flavicomella (ZELLER, 1839)	H
Filatima spurcella (DUPONCHEL, 1843)	H
Neofaculta ericetella (GEYER, 1832)	++



Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
<i>Neofaculta infernella</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1854)	++
<i>Neofriseria peliella</i> (TREITSCHKE, 1835)	++
<i>Lita sexpunctella</i> (FABRICIUS, 1794)	++
<i>Lita solutella</i> (ZELLER, 1839)	H
<i>Athrips mouffetella</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Athrips nigricostella</i> (DUPONCHEL, 1842)	H
<i>Athrips rancidella</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1854)	+
<i>Gnorimoschema streliciella</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1854)	H
<i>Ilseopsis acuminatella</i> (SIRCOM, 1850)	++
<i>Ilseopsis proclivella</i> (FUCHS, (1886)	H
<i>Ilseopsis chrysanthemella</i> (HOFMANN, 1867)	H
<i>Ilseopsis artemisiella</i> (TREITSCHKE, 1833)	H
<i>Ilseopsis samadensis</i> (PFAFFENZELLER, 1870)	H
<i>Ilseopsis obsoletella</i> (FISCHER von ROESLERSTAMM, 1841)	H
<i>Ilseopsis ocellatella</i> (BOYD, 1858)	++
<i>Ilseopsis atriplicella</i> (FISCHER von ROESLERSTAMM, 1841)	H
<i>Ilseopsis murinella</i> (DUPONCHEL, 1843)	H
<i>Ilseopsis pauperella</i> (HEINEMANN, 1870)	H
<i>Ilseopsis rebeliella</i> (HAUDER, 1917)	++
<i>Ilseopsis feralella</i> (ZELLER, 1872)	++
<i>Ilseopsis costella</i> (HUMPHREYS & WESTWOOD, 1845)	++
<i>Scrobipalpula psilella</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1854)	H
<i>Scrobipalpula diffluella</i> (FREY, 1870)	H
<i>Scrobipalpula tussilaginis</i> (FREY, 1867)	++
<i>Scrobipalopsis petasitis</i> (PFAFFENZELLER, 1866)	++
<i>Tila capsophilella</i> (CHRETIEN, 1900)	H
<i>Caryocolum fischerella</i> (TREITSCHKE, 1833)	H
<i>Caryocolum tischeriella</i> (ZELLER, 1839)	++
<i>Caryocolum alsinella</i> (ZELLER, 1868)	H
<i>Caryocolum vicinella</i> (DOUGLAS, 1851)	++
<i>Caryocolum repentis</i> HUEMER & LUQUET, 1992	+
<i>Caryocolum cauligenella</i> (SCHMID, 1863)	-
<i>Caryocolum leucomelanella</i> (ZELLER, 1839)	H
<i>Caryocolum marmoreum</i> (HAWORTH, 1828)	H
<i>Caryocolum klosi</i> (REBEL, 1917)	H
<i>Caryocolum blandella</i> (DOUGLAS, 1852)	+
<i>Caryocolum proximum</i> (HAWORTH, 1828)	++
<i>Caryocolum tricolorella</i> (HAWORTH, 1812)	++
<i>Caryocolum junctella</i> (DOUGLAS, 1851)	H
<i>Caryocolum cassella</i> (WALKER, 1864)	++
<i>Caryocolum moehringiae</i> (KLIMESCH, 1954)	++
<i>Caryocolum petrophilum</i> (PREISSECKER, 1914)	H
<i>Klimeschiopsis kiningerella</i> (DUPONCHEL, 1843)	++
<i>Sattleria melaleucella</i> (CONSTANT, 1865)	+
<i>Sattleria styriaca</i> PITKIN & SATTLER, 1991	H

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
Pexicopia malvella (HÜBNER, 1805)	H
Platyedra subcinerea (HAWORTH, 1828)	H
Sitotroga cerealella (OLIVIER, 1789)	++
Thiotricha subocellea (STEPHENS, 1834)	H
Sophronia illustrella (HÜBNER, 1796)	H
Sophronia semicostella (HÜBNER, 1813)	H
Sophronia consanguinella (HERRICH-SCHÄFFER, 1854)	H
Sophronia sicariellus (ZELLER, 1839)	++
Sophronia humerella ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	H
Stomopteryx remissella (ZELLER, 1847)	H
Syncopacma sangiella (STANTON, 1863)	++
Syncopacma patruella (MANN, 1857)	+
Syncopacma coronillella (TREITSCHKE, 1833)	H
Syncopacma cincticulella (BRUAND, 1850)	H
Syncopacma cinctella (CLERCK, 1759)	++
Syncopacma albifrontella (HEINEMANN, 1870)	H
Syncopacma wormiella (WOLFF, 1958)	++
Syncopacma taeniolella (ZELLER, 1839)	++
Syncopacma polychromella (REBEL, 1902)	+
Iwaruna biguttella (DUPONCHEL, 1843)	H
Aproaerema anthyllidella (HÜBNER, 1813)	+
Anacampsis populella (CLERCK, 1759)	++
Anacampsis blattariella (HÜBNER, 1796)	++
Anacampsis scintillella (FISCHER von ROESLERSTAMM, 1839)	H
Anacampsis obscurella ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	H
Mesophleps silacella (HÜBNER, 1796)	+
Anarsia lineatella (ZELLER, 1839)	++
Anarsia spartiella (SCHRANK, 1802)	H
Hypatima rhomboidella (LINNAEUS, 1758)	++
Nothris verbascella ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Nothris lemniscella (ZELLER, 1839)	++
Dichomeris marginella (FABRICIUS, 1781)	H
Dichomeris juniperella (LINNAEUS, 1761)	++
Dichomeris ustalella (FABRICIUS, 1794)	++
Dichomeris derasella ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Dichomeris limosella (SCHLAEGER, 1849)	++
Dichomeris barbella (HÜBNER, 1796)	++
Acanthophila alacella (ZELLER, 1839)	++
Acanthophila latipennella (REBEL, 1937)	++
Anasphaltis renigerella (ZELLER, 1839)	++
Brachmia dimidiella ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Brachmia blandella (FABRICIUS, 1798)	++
Helcystogramma triannulella (HERRICH-SCHAEFFER, 1854)	++
Helcystogramma lutatella (HERRICH-SCHAEFFER, 1854)	++
Helcystogramma rufescens (HAWORTH, 1828)	++

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
<i>Acompsia cinerella</i> (CLERCK, 1759)	++
<i>Acompsia maculosella</i> (STANTON, 1851)	++
<i>Acompsia tripunctella</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Telephila schmidtellus</i> (HEYDEN, 1848)	H
<b>Cossidae, Holzbohrer</b>	
<i>Cossus cossus</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Lamellocossus terebrum</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	+
<i>Phragmataecia castaneae</i> (HÜBNER, 1790)	H
<i>Zeuzera pyrina</i> (LINNAEUS, 1761)	++
<b>Sesiidae, Glasflügler</b>	
<i>Pennisetia hylaeiformis</i> (LASPEYRES, 1801)	++
<i>Sesia apiformis</i> (CLERCK, 1759)	++
<i>Sesia bembeciformis</i> (HÜBNER, 1806)	+
<i>Sesia melanocephala</i> DALMAN, 1816	+
<i>Paranthrene tabaniformis</i> (ROTTEMBURG, 1775)	++
<i>Paranthrene insolita</i> LE CERF, 1914	H
<i>Synanthedon scoliaeformis</i> (BORKHAUSEN, 1789)	++
<i>Synanthedon spheciformis</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Synanthedon stomoxiformis</i> (HÜBNER, 1790)	-
<i>Synanthedon culiciformis</i> (LINNAEUS, 1758)	+
<i>Synanthedon formicaeformis</i> (ESPER, 1783)	++
<i>Synanthedon flaviventris</i> (STAUDINGER, 1883)	++
<i>Synanthedon andrenaeformis</i> (LASPEYRES, 1801)	+
<i>Synanthedon vespiformis</i> (LINNAEUS, 1761)	++
<i>Synanthedon melliniformis</i> (LASPEYRES, 1801)	++
<i>Synanthedon myopaeformis</i> (BORKHAUSEN, 1789)	H
<i>Synanthedon conopiformis</i> (ESPER, 1782)	++
<i>Synanthedon tipuliformis</i> (CLERCK, 1759)	+
<i>Synanthedon cephiiformis</i> (OCHSENHEIMER, 1808)	H
<i>Synanthedon loranhi</i> (KRALICEK, 1966)	++
<i>Synanthedon spuleri</i> (FUCHS, 1908)	++
<i>Bembecia ichneumoniformis</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Bembecia albanensis</i> (REBEL, 1918)	H
<i>Synansphecica triannuliformis</i> (FREYER, 1845)	H
<i>Synansphecica muscaeformis</i> (ESPER, 1783)	+
<i>Chamaesphecica amygdaloides</i> SCHLEPPNIK, 1933	H
<i>Chamaesphecica empiformis</i> (ESPER, 1783)	++
<i>Chamaesphecica leucopsiformis</i> (ESPER, 1800)	+
<b>Zygaenidae, Blutströpfchen, Widderchen</b>	
<i>Zygaena brizae</i> (ESPER, 1797)	+
<i>Zygaena carniolica</i> (SCOPOLI, 1763)	+
<i>Zygaena osterodensis</i> REISS, 1921	++
<i>Zygaena exulans</i> (HOHENWARTH, 1792)	++
<i>Zygaena loti</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Zygaena viciae</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++

<b>Art (Familien in grün hinterlegt)</b>	<b>Letztnachweis</b>
<i>Zygaena ephialtes</i> (LINNAEUS, 1767)	++
<i>Zygaena transalpina</i> (ESPER, 1780)	++
<i>Zygaena angelicae</i> OCHSENHEIMER, 1808	++
<i>Zygaena filipendulae</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Zygaena lonicerae</i> (SCHEVEN, 1777)	++
<i>Zygaena minos</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	H
<i>Zygaena purpuralis</i> (BRUENNICH, 1763)	++
<i>Theresimima ampellophaga</i> (BAYLE-BARELLE, 1808)	-
<i>Rhagades pruni</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	+
<i>Jordanita subsolana</i> (STAUDINGER, 1862)	+
<i>Jordanita globulariae</i> (HÜBNER, 1793)	++
<i>Jordanita notata</i> (ZELLER, 1847)	++
<i>Adscita geryon</i> (HÜBNER, 1813)	++
<i>Adscita mannii</i> (LEDERER, 1853)	+
<i>Adscita statices</i> (LINNAEUS, 1758)	+
<b>Limacodidae, Schneckenspinner, Asselspinner, Schildmotten</b>	
<i>Apoda limacodes</i> (HUFNAGEL, 1766)	++
<i>Heterogenea asella</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<b>Choreutidae, Spreizflügelfalter</b>	
<i>Anthophila fabriciana</i> (LINNAEUS, 1767)	++
<i>Tebenna bjerkandrella</i> (THUNBERG, 1784)	++
<i>Prochoreutis myllerana</i> (FABRICIUS, 1794)	++
<i>Millieria dolosalis</i> (HEYDENREICH, 1851)	+
<i>Choreutis pariana</i> (CLERCK, 1759)	+
<i>Choreutis diana</i> (HÜBNER, 1822)	H
<i>Choreutis nemorana</i> (HÜBNER, 1799)	++
<b>Tortricidae, Wickler, Blattroller</b>	
<i>Olindia schumacherana</i> (FABRICIUS, 1787)	++
<i>Isotrias hybridana</i> (HÜBNER, 1817)	+
<i>Isotrias rectifasciana</i> (HAWORTH, 1811)	++
<i>Phtheochroa sodaliana</i> (HAWORTH, 1811)	H
<i>Phtheochroa schreibersiana</i> (FROELICH, 1828)	H
<i>Phtheochroa inopiana</i> (HAWORTH, 1811)	++
<i>Cochylimorpha perfusana</i> (GUENEE, 1845)	++
<i>Cochylimorpha straminea</i> (HAWORTH, 1811)	H
<i>Phalonidia gilvicomana</i> (ZELLER, 1847)	++
<i>Phalonidia curvistrigana</i> (STANTON, 1859)	++
<i>Phalonidia manniana</i> (FISCHER von ROESLERSTAMM, 1839)	++
<i>Gynnidomorpha vectisana</i> (HUMPHREYS & WESTWOOD, 1845)	++
<i>Gynnidomorpha permixtana</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Agapeta hamana</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Agapeta zoegana</i> (LINNAEUS, 1767)	++
<i>Fulvoclysia nerminae</i> KOCAK, 1982	++
<i>Prochlidonia amiantana</i> (HÜBNER, 1799)	H
<i>Eupoecilia angustana</i> (HÜBNER, 1799)	++

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
<i>Eupoecilia ambiguella</i> (HÜBNER, 1796)	++
<i>Eupoecilia sanguisorbana</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1856)	++
<i>Aethes cnicana</i> (WESTWOOD, 1854)	++
<i>Aethes rubigana</i> (TREITSCHKE, 1830)	++
<i>Aethes margaritana</i> (HAWORTH, 1811)	++
<i>Aethes ardezana</i> (MUELLER-RUTZ, 1922)	++
<i>Aethes smeathmanniana</i> (FABRICIUS, 1781)	++
<i>Aethes rutilana</i> (HÜBNER, 1817)	++
<i>Aethes tesserana</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Aethes decimana</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Aethes aurofasciana</i> (MANN, 1855)	+
<i>Aethes williana</i> (BRAHM, 1791)	H
<i>Aethes hartmanniana</i> (CLERCK, 1759)	++
<i>Aethes francillana</i> (FABRICIUS, 1794)	++
<i>Cochylidia rupicola</i> (CURTIS, 1834)	++
<i>Cochylidia subroseana</i> (HAWORTH, 1811)	H
<i>Cochylidia heydeniana</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1851)	++
<i>Cochylidia implicitana</i> (WOCKE, 1856)	++
<i>Cochylis roseana</i> (HAWORTH, 1811)	H
<i>Cochylis flaviciliana</i> (WESTWOOD, 1854)	++
<i>Cochylis hybridella</i> (HÜBNER, 1813)	++
<i>Cochylis dubitana</i> (HÜBNER, 1799)	++
<i>Cochylis pallidana</i> ZELLER, 1847	++
<i>Cochylis posterana</i> ZELLER, 1847	++
<i>Cochylis epilinana</i> DUPONCHEL, 1842	H
<i>Cochylis nana</i> (HAWORTH, 1811)	H
<i>Falseuncaria ruficiliana</i> (HAWORTH, 1811)	++
<i>Spatalistis bifasciana</i> (HÜBNER, 1787)	++
<i>Tortrix viridana</i> LINNAEUS, 1758	++
<i>Aleimma loeflingianum</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Acleris bergmanniana</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Acleris forsskaleana</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Acleris holmiana</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Acleris laterana</i> (FABRICIUS, 1794)	++
<i>Acleris sparsana</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Acleris rhombana</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Acleris aspersana</i> (HÜBNER, 1817)	++
<i>Acleris ferrugana</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Acleris notana</i> (DONOVAN, 1806)	++
<i>Acleris quercinana</i> (ZELLER, 1849)	++
<i>Acleris schalleriana</i> (LINNAEUS, 1761)	++
<i>Acleris variegana</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Acleris permutana</i> (DUPONCHEL, 1836)	H
<i>Acleris roscidana</i> (HÜBNER, 1822)	++
<i>Acleris kochiella</i> (GOEZE, 1783)	++

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
Acleris logiana (CLERCK, 1759)	+
Acleris umbrana (HÜBNER, 1799)	++
Acleris hastiana (LINNAEUS, 1758)	++
Acleris scabrana ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	H
Acleris cristana ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Acleris hyemana (HAWORTH, 1811)	++
Acleris lipsiana ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	H
Acleris rufana ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Acleris lorquiniana (DUPONCHEL, 1835)	++
Acleris abietana (HÜBNER, 1822)	++
Acleris literana (LINNAEUS, 1758)	H
Acleris emargana (FABRICIUS, 1775)	++
Acleris lacordairana (DUPONCHEL, 1836)	++
Propiomorpha rhodophana (HERRICH-SCHAEFFER, 1851)	++
Propiomorpha rigana (SODOFFSKY, 1829)	H
Neosphaleroptera nubilana (HÜBNER, 1799)	H
Sphaleroptera alpicolana (FROELICH, 1830)	++
Doloploca punctulana ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	+
Exapate congelattella (CLERCK, 1759)	H
Exapate duratella (HEYDEN, 1864)	++
Tortricodes alternella ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Eana argentana (CLERCK, 1759)	++
Eana osseana (SCOPOLI, 1763)	++
Eana canescana (GUENEE, 1845)	++
Eana penziana (THUNBERG, 1791)	++
Eana incanana (STEPHENS, 1852)	++
Eana derivana (LA HARPE, 1858)	++
Cnephasia incertana (TREITSCHKE, 1835)	++
Cnephasia stephensiana (DOUBLEDAY, 1849)	++
Cnephasia alticolana (HERRICH-SCHAEFFER, 1851)	++
Cnephasia asseclana ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Cnephasia pasiuana (HÜBNER, 1799)	++
Cnephasia abrasana (DUPONCHEL, 1843)	++
Cnephasia communana (HERRICH-SCHAEFFER, 1851)	++
Cnephasia chrysantheana (DUPONCHEL, 1843)	++
Cnephasia ecullyana REAL, 1951	++
Cnephasia sedana (CONSTANT, 1884)	++
Sparganothis pilleriana ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Sparganothis praecana (KENNEL, 1900)	++
Eulia ministrana (LINNAEUS, 1758)	++
Pseudargyrotoza conwagana (FABRICIUS, 1775)	++
Epagoge grotiana (FABRICIUS, 1781)	++
Paramesia gnomana (CLERCK, 1759)	++
Periclepsis cinctana ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Philedone gerningana ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
Capua vulgana (FROELICH, 1828)	++
Philedonides lunana (THUNBERG, 1784)	+
Archips oporana (LINNAEUS, 1758)	++
Archips podana (SCOPOLI, 1763)	++
Archips betulana (HÜBNER, 1787)	H
Archips crataegana (HÜBNER, 1799)	++
Archips xylostearia (LINNAEUS, 1758)	++
Archips rosana (LINNAEUS, 1758)	++
Argyrotaenia ljugiana (THUNBERG, 1797)	++
Choristoneura diversana (HÜBNER, 1817)	H
Choristoneura murinana (HÜBNER, 1799)	++
Choristoneura hebenstreitella (MUELLER, 1764)	++
Ptycholomoides aeriferanus (HERRICH-SCHAEFFER, 1851)	++
Ptycholoma lecheana (LINNAEUS, 1758)	++
Pandemis cinnamomeana (TREITSCHKE, 1830)	++
Pandemis corylana (FABRICIUS, 1794)	++
Pandemis cerasana (HÜBNER, 1786)	++
Pandemis heparana ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Pandemis dumetana (TREITSCHKE, 1835)	++
Syndemis musculana (HÜBNER, 1799)	++
Lozotaenia forsterana (FABRICIUS, 1781)	++
Aphelia viburnana ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Aphelia paleana (HÜBNER, 1793)	++
Aphelia unitana (HÜBNER, 1799)	H
Aphelia ochreana (HÜBNER, 1799)	H
Dichelia histrionana (FROELICH, 1828)	++
Clepsis rolandiana (LINNAEUS, 1758)	+
Clepsis rogana (GUENEE, 1845)	++
Clepsis steineriana (HÜBNER, 1799)	++
Clepsis senecionana (HÜBNER, 1819)	++
Clepsis rurinana (LINNAEUS, 1758)	++
Clepsis lindebergi (KROGERUS, 1952)	++
Clepsis spectrana (TREITSCHKE, 1830)	++
Clepsis dumicolana (ZELLER, 1847)	++
Adoxophyes orana (FISCHER von ROESLERSTAMM, 1834)	++
Bactra robustana (CHRISTOPH, 1872)	++
Bactra lancealana (HÜBNER, 1799)	++
Bactra lacteana CARADJA, 1916	++
Bactra furfurana (HAWORTH, 1811)	H
Endothenia gentianaeana (HÜBNER, 1799)	H
Endothenia oblongana (HAWORTH, 1811)	++
Endothenia marginana (HAWORTH, 1811)	++
Endothenia ustulana (HAWORTH, 1811)	+
Endothenia nigricostana (HAWORTH, 1811)	++
Endothenia ericetana (HUMPHREYS & WESTWOOD, 1854)	++

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
Endothenia quadrimaculana (HAWORTH, 1811)	++
Endothenia lapideana (HERRICH-SCHAEFFER, 1851)	++
Eudemis profundana ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Eudemis porphyrana (HÜBNER, 1799)	++
Aterpia corticana ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Aterpia sieversiana (NOLCKEN, 1870)	H
Aterpia andereggana GUENEE, 1845	H
Selenodes karelica (TENGSTROEM, 1875)	H
Pseudosciaphila branderiana (LINNAEUS, 1758)	++
Apotomis semifasciana (HAWORTH, 1811)	++
Apotomis infida (HEINRICH, 1926)	++
Apotomis lineana ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Apotomis turbidana HÜBNER, 1825	++
Apotomis capreana (HÜBNER, 1817)	++
Apotomis betuletana (HAWORTH, 1811)	++
Apotomis sororculana (ZETTERSTEDT, 1839)	+
Apotomis sauciana (FROELICH, 1828)	++
Apotomis inundana ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Orthotaenia undulana ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Hedya salicella (LINNAEUS, 1758)	++
Hedya dimidioalba (RETZIUS, 1783)	++
Hedya pruniana (HÜBNER, 1799)	++
Hedya dimidiana (CLERCK, 1759)	++
Hedya ochroleucana (FROELICH, 1828)	++
Metendothenia atropunctana (ZETTERSTEDT, 1839)	++
Celypha rufana (SCOPOLI, 1763)	++
Celypha striana ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Celypha rurestrana (DUPONCHEL, 1843)	++
Celypha flavipalpana (HERRICH-SCHAEFFER, 1851)	++
Celypha cespitana (HÜBNER, 1817)	++
Celypha woodiana (BARRETT, 1882)	++
Celypha lacunana ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Celypha siderana (TREITSCHKE, 1835)	-
Celypha rivulana (SCOPOLI, 1763)	++
Celypha aurofasciana (HAWORTH, 1811)	++
Phiaris umbrosana (FREYER, 1842)	++
Phiaris obsoletana (ZETTERSTEDT, 1839)	++
Phiaris metallicana (HÜBNER, 1799)	++
Phiaris schulziana (FABRICIUS, 1776)	++
Phiaris helveticana (DUPONCHEL, 1845)	++
Phiaris olivana (TREITSCHKE, 1830)	++
Phiaris palustrana (LIENIG & ZELLER, 1846)	++
Phiaris stibiana (GUENEE, 1845)	++
Phiaris scoriana (GUENEE, 1845)	++
Phiaris bipunctana (FABRICIUS, 1794)	++



Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
<i>Pristerognatha penthinana</i> (GUENEE, 1845)	+
<i>Pristerognatha fuligana</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Cymolomia hartigiana</i> (SAXESEN, 1840)	++
<i>Argyroploce arbutella</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Argyroploce noricana</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1854)	++
<i>Stictea mygindiana</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Olethreutes arcuella</i> (CLERCK, 1759)	++
<i>Olethreutes subtilana</i> (FALKOVITSH, 1959)	++
<i>Piniphila bifasciana</i> (HAWORTH, 1811)	++
<i>Pseudohermenias abietana</i> (FABRICIUS, 1787)	++
<i>Lobesoides occidentis</i> FALKOVITSH, 1970	H
<i>Lobesia reliquana</i> (HÜBNER, 1825)	++
<i>Lobesia bicinctana</i> (DUPONCHEL, 1844)	H
<i>Lobesia botrana</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Eriopsela quadrana</i> (HÜBNER, 1813)	++
<i>Rhopobota ustomaculana</i> (CURTIS, 1831)	++
<i>Rhopobota naevana</i> (HÜBNER, 1817)	++
<i>Rhopobota stagnana</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Rhopobota myrtillana</i> (HUMPHREYS & WESTWOOD, 1845)	++
<i>Spilonota ocellana</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Spilonota laricana</i> (HEINEMANN, 1863)	++
<i>Gibberifera simplana</i> (FISCHER von ROESLERSTAMM, 1836)	++
<i>Epinotia trigonella</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Epinotia sordidana</i> (HÜBNER, 1824)	+
<i>Epinotia solandriana</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Epinotia brunnichiana</i> (LINNAEUS, 1767)	++
<i>Epinotia maculana</i> (FABRICIUS, 1775)	++
<i>Epinotia caprana</i> (FABRICIUS, 1798)	H
<i>Epinotia kochiana</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1851)	++
<i>Epinotia festivana</i> (HÜBNER, 1799)	++
<i>Epinotia abbreviana</i> (FABRICIUS, 1794)	++
<i>Epinotia subocellana</i> (DONOVAN, 1806)	++
<i>Epinotia bilunana</i> (HAWORTH, 1811)	++
<i>Epinotia ramella</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Epinotia demarniana</i> (FISCHER von ROESLERSTAMM, 1840)	++
<i>Epinotia immundana</i> (FISCHER von ROESLERSTAMM, 1839)	++
<i>Epinotia tetraquetra</i> (HAWORTH, 1811)	++
<i>Epinotia subuculana</i> (REBEL, 1903)	H
<i>Epinotia nisella</i> (CLERCK, 1759)	++
<i>Epinotia tenerana</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Epinotia nigricana</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1851)	++
<i>Epinotia tedella</i> (CLERCK, 1759)	++
<i>Epinotia fraternana</i> (HAWORTH, 1811)	++
<i>Epinotia pusillana</i> (PEYERIMHOFF, 1863)	++
<i>Epinotia signatana</i> (DOUGLAS, 1845)	++

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
<i>Epinotia granitana</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1851)	++
<i>Epinotia rubiginosana</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1851)	H
<i>Epinotia cruciana</i> (LINNAEUS, 1761)	++
<i>Epinotia mercuriana</i> (FROELICH, 1828)	++
<i>Epinotia nanana</i> (TREITSCHKE, 1835)	++
<i>Epinotia crenana</i> (HÜBNER, 1799)	H
<i>Epinotia huebneriana</i> KOCAK, 1980	++
<i>Epinotia pygmaeana</i> (HÜBNER, 1799)	H
<i>Epinotia subsequana</i> (HAWORTH, 1811)	H
<i>Zeiraphera ratzeburgiana</i> (SAXESEN, 1840)	++
<i>Zeiraphera rufimitrana</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1851)	++
<i>Zeiraphera isertana</i> (FABRICIUS, 1794)	++
<i>Zeiraphera griseana</i> (HÜBNER, 1799)	++
<i>Crociosema plebejana</i> ZELLER, 1847	++
<i>Pelochrista mollitana</i> (ZELLER, 1847)	H
<i>Pelochrista caecimaculana</i> (HÜBNER, 1799)	++
<i>Pelochrista modicana</i> (ZELLER, 1847)	++
<i>Pelochrista hepatariana</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1851)	++
<i>Eucosma obumbratana</i> (LIENIG & ZELLER, 1846)	++
<i>Eucosma cana</i> (HAWORTH, 1811)	++
<i>Eucosma monstatana</i> (REBEL, 1906)	++
<i>Eucosma hohenwartiana</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Eucosma balatonana</i> (OSTHELDER, 1937)	++
<i>Eucosma campoliliana</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Eucosma aemulana</i> (SCHLAEGER, 1849)	++
<i>Eucosma albidulana</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1851)	++
<i>Eucosma metzneriana</i> (TREITSCHKE, 1830)	++
<i>Eucosma wimmerana</i> (TREITSCHKE, 1835)	H
<i>Eucosma conterminana</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1851)	++
<i>Eucosma aspidiscana</i> (HÜBNER, 1817)	++
<i>Eucosma pupillana</i> (CLERCK, 1759)	++
<i>Gypsonoma dealbana</i> (FROELICH, 1828)	++
<i>Gypsonoma aceriana</i> (DUPONCHEL, 1843)	H
<i>Gypsonoma minutana</i> (HÜBNER, 1799)	++
<i>Gypsonoma sociana</i> (HAWORTH, 1811)	++
<i>Gypsonoma oppressana</i> (TREITSCHKE, 1835)	++
<i>Gypsonoma nitidulana</i> (LIENIG & ZELLER, 1846)	++
<i>Epiblema sticticana</i> (FABRICIUS, 1794)	++
<i>Epiblema scutulana</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Epiblema foenella</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Epiblema costipunctana</i> (HAWORTH, 1811)	++
<i>Epiblema hepaticana</i> (TREITSCHKE, 1835)	++
<i>Epiblema turbidana</i> (TREITSCHKE, 1835)	++
<i>Epiblema grandaevana</i> (LIENIG & ZELLER, 1846)	++
<i>Epiblema graphana</i> (TREITSCHKE, 1835)	H

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
Epiblema cirsiana (ZELLER, 1843)	++
Epiblema simploniana (DUPONCHEL, 1835)	++
Epiblema similana ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	+
Epiblema obscurana (HERRICH-SCHAEFFER, 1851)	H
Notocelia cynosbatella (LINNAEUS, 1758)	++
Notocelia uddmanniana (LINNAEUS, 1758)	++
Notocelia roborana ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Notocelia incarnatana (HÜBNER, 1800)	++
Notocelia rosaecolana (DOUBLEDAY, 1850)	++
Notocelia trimaculana (HAWORTH, 1811)	++
Coccyx posticana (ZETTERSTEDT, 1839)	++
Coccyx turionella (LINNAEUS, 1758)	+
Coccyx mughiana (ZELLER, 1868)	++
Retinia resinella (LINNAEUS, 1758)	++
Barbara herrichiana OBRAZTSOV, 1960	++
Rhyacionia buoliana ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Rhyacionia pinicolana (DOUBLEDAY, 1849)	++
Rhyacionia pinivorana (LIENIG & ZELLER, 1846)	++
Rhyacionia duplana (HÜBNER, 1813)	++
Rhyacionia piniana (HERRICH-SCHAEFFER, 1851)	H
Eucosmomorpha albersana (HÜBNER, 1813)	++
Enarmonia formosana (SCOPOLI, 1763)	++
Ancylis unguicella (LINNAEUS, 1758)	++
Ancylis uncella ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Ancylis laetana (FABRICIUS, 1775)	++
Ancylis obtusana (HAWORTH, 1811)	++
Ancylis comptana (FROELICH, 1828)	++
Ancylis upupana (TREITSCHKE, 1835)	++
Ancylis geminana (DONOVAN, 1806)	++
Ancylis selenana (GUENEE, 1845)	++
Ancylis unculana (HAWORTH, 1811)	++
Ancylis myrtillana (TREITSCHKE, 1830)	++
Ancylis apicella ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Ancylis paludana (BARRETT, 1871)	++
Ancylis badiana ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Ancylis achatana ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Ancylis mitterbacheriana ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Ancylis diminutana (HAWORTH, 1811)	++
Ancylis tineana (HÜBNER, 1799)	+
Cydia fissana (FROELICH, 1828)	++
Cydia compositella (FABRICIUS, 1775)	++
Cydia pallifrontana (LIENIG & ZELLER, 1846)	H
Cydia coronillana (LIENIG & ZELLER, 1846)	++
Cydia discretana (WOCKE, 1861)	H
Cydia gemmiferana (TREITSCHKE, 1835)	H

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
Cydia nebritana (TREITSCHKE, 1830)	H
Cydia jungiella (CLERCK, 1759)	++
Cydia lathyрана (HÜBNER, 1813)	+
Cydia lunulana ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	H
Cydia orobana (TREITSCHKE, 1830)	H
Cydia funebrana (TREITSCHKE, 1835)	+
Cydia tenebrosana (DUPONCHEL, 1843)	H
Cydia rusticella (CLERCK, 1759)	++
Cydia succedana ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Cydia microgrammana (GUENEE, 1845)	H
Cydia duplicana (ZETTERSTEDT, 1839)	H
Cydia illutana (HERRICH-SCHAEFFER, 1851)	++
Cydia conicolana (HEYLAERTS, 1874)	++
Cydia coniferana (SAXESEN, 1840)	H
Cydia indivisa (DANILEVSKY, 1963)	++
Cydia cosmophorana (TREITSCHKE, 1835)	++
Cydia strobilella (LINNAEUS, 1758)	++
Cydia pactolana (ZELLER, 1840)	++
Cydia grunertiana (RATZEBURG, 1868)	+
Cydia zebeana (RATZEBURG, 1840)	H
Cydia pomonella (LINNAEUS, 1758)	++
Cydia pyrivora (DANILEVSKY, 1947)	++
Cydia servillana (DUPONCHEL, 1836)	++
Cydia leguminana (LIENIG & ZELLER, 1846)	H
Cydia penkleriana ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Cydia fagiglandana (ZELLER, 1841)	++
Cydia amplana (HÜBNER, 1799)	++
Cydia inquinatana (HÜBNER, 1799)	H
Lathronympha strigana (FABRICIUS, 1775)	++
Pammene aurana (FABRICIUS, 1775)	++
Pammene fasciana (LINNAEUS, 1761)	++
Pammene splendidulana (GUENEE, 1845)	+
Pammene insulana (GUENEE, 1845)	H
Pammene inquilana FLETCHER, 1938	++
Pammene argyrana (HÜBNER, 1799)	++
Pammene albuginana (GUENEE, 1845)	++
Pammene suspectana (LIENIG & ZELLER, 1846)	++
Pammene rhediella (CLERCK, 1759)	H
Pammene populana (FABRICIUS, 1787)	H
Pammene spiniana (DUPONCHEL, 1843)	H
Pammene regiana (ZELLER, 1849)	++
Pammene aurita RAZOWSKI, 1992	++
Pammene ochsenheimeriana (LIENIG & ZELLER, 1846)	++
Pammene gallicolana (LIENIG & ZELLER, 1846)	++
Pammene germmana (HÜBNER, 1799)	+

<b>Art (Familien in grün hinterlegt)</b>	<b>Letztnachweis</b>
<i>Strophedra nitidana</i> (FABRICIUS, 1794)	++
<i>Strophedra weirana</i> (DOUGLAS, 1850)	++
<i>Dichrorampha alpigenana</i> HEINEMANN, 1863	++
<i>Dichrorampha plumbana</i> (SCOPOLI, 1763)	++
<i>Dichrorampha aeratana</i> (PIERCE & METCALFE, 1915)	++
<i>Dichrorampha cacaleana</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1851)	++
<i>Dichrorampha incursana</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1848)	++
<i>Dichrorampha bugnionana</i> (DUPONCHEL, 1843)	++
<i>Dichrorampha consortana</i> STEPHENS, 1852	+
<i>Dichrorampha ligulana</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1851)	H
<i>Dichrorampha acuminatana</i> (LIENIG & ZELLER, 1846)	++
<i>Dichrorampha simpliciana</i> (HAWORTH, 1811)	++
<i>Dichrorampha heegerana</i> (DUPONCHEL, 1843)	H
<i>Dichrorampha senectana</i> GUENEE, 1845	?
<i>Dichrorampha gueneana</i> OBRAZTSOV, 1953	++
<i>Dichrorampha flavidorsana</i> KNAGGS, 1867	++
<i>Dichrorampha alpinana</i> (TREITSCHKE, 1830)	H
<i>Dichrorampha petiverella</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Dichrorampha plumbagana</i> (TREITSCHKE, 1830)	H
<i>Dichrorampha montanana</i> (DUPONCHEL, 1843)	++
<i>Dichrorampha agilana</i> (TENGSTROEM, 1848)	H
<i>Dichrorampha distinctana</i> HEINEMANN, 1863	H
<b>Urodidae</b>	
<i>Wockia asperipunctella</i> (BRUAND, 1851)	++
<b>Schreckensteiniidae</b>	
<i>Schreckensteinia festaliella</i> (HÜBNER, 1819)	++
<b>Epermeniidae, Zahnflügelfalter</b>	
<i>Ochromolopis ictella</i> (HÜBNER, 1813)	++
<i>Phaulernis dentella</i> (ZELLER, 1839)	++
<i>Phaulernis rebeliella</i> GAEDIKE, 1966	H
<i>Phaulernis fulviguttella</i> (ZELLER, 1839)	++
<i>Epermenia iniquella</i> (WOCKE, 1867)	H
<i>Epermenia profugella</i> (STANTON, 1856)	H
<i>Epermenia devotella</i> (HEYDEN, 1863)	H
<i>Epermenia pontificella</i> (HÜBNER, 1796)	++
<i>Epermenia scurella</i> (STANTON, 1851)	++
<i>Epermenia illigerella</i> (HÜBNER, 1813)	++
<i>Epermenia falciformis</i> (HAWORTH, 1828)	++
<i>Epermenia insecurella</i> (STANTON, 1854)	++
<b>Alucitidae, Federgeistchen, Geistchen</b>	
<i>Alucita hexadactyla</i> LINNAEUS, 1758	++
<i>Alucita grammodactyla</i> ZELLER, 1841	+
<i>Alucita huebneri</i> WALLENGREN, 1859	++
<i>Alucita desmodactyla</i> ZELLER, 1847	++
<i>Pteropteryx dodecadactyla</i> (HÜBNER, 1813)	++

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
<b>Pterophoridae, Federmotten</b>	
<i>Oxyptilus pilosellae</i> (ZELLER, 1841)	++
<i>Oxyptilus chrysodactyla</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	H
<i>Oxyptilus ericetorum</i> (STANTON, 1851)	++
<i>Oxyptilus parvidactyla</i> (HAWORTH, 1811)	++
<i>Crombrugghia distans</i> (ZELLER, 1847)	++
<i>Crombrugghia tristis</i> (ZELLER, 1841)	H
<i>Buckleria paludum</i> (ZELLER, 1841)	++
<i>Geina didactyla</i> (LINNAEUS, 1758)	H
<i>Cnaemidophorus rhododactyla</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Platyptilia tesseradactyla</i> (LINNAEUS, 1761)	+
<i>Platyptilia farfarellus</i> ZELLER, 1867	++
<i>Platyptilia nemoralis</i> ZELLER, 1841	++
<i>Platyptilia gonodactyla</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Platyptilia calodactyla</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Gillmeria pallidactyla</i> (HAWORTH, 1811)	++
<i>Gillmeria tetradactyla</i> (LINNAEUS, 1761)	++
<i>Amblyptilia acanthodactyla</i> (HÜBNER, 1813)	++
<i>Amblyptilia punctidactyla</i> (HAWORTH, 1811)	++
<i>Stenoptilia graphodactyla</i> (TREITSCHKE, 1833)	++
<i>Stenoptilia gratiolae</i> GIBEAUX & NEL, 1989	H
<i>Stenoptilia pterodactyla</i> (LINNAEUS, 1761)	++
<i>Stenoptilia bipunctidactyla</i> (SCOPOLI, 1763)	++
<i>Stenoptilia pelidnodactyla</i> (STEIN, 1837)	++
<i>Stenoptilia coprodactylus</i> (STANTON, 1851)	++
<i>Stenoptilia stigmatodactyla</i> (ZELLER, 1852)	H
<i>Stenoptilia zophodactylus</i> (DUPONCHEL, 1840)	++
<i>Pselnophorus heterodactyla</i> (MUELLER, 1764)	++
<i>Adaina microdactyla</i> (HÜBNER, 1813)	++
<i>Hellinsia carphodactyla</i> (HÜBNER, 1813)	++
<i>Hellinsia osteodactylus</i> (ZELLER, 1841)	++
<i>Hellinsia distinctus</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1855)	++
<i>Hellinsia didactylites</i> (STRÖM, 1783)	++
<i>Hellinsia tephrodactyla</i> (HÜBNER, 1813)	++
<i>Hellinsia lienigianus</i> (ZELLER, 1852)	++
<i>Oidaematophorus lithodactylus</i> (TREITSCHKE, 1833)	H
<i>Oidaematophorus rogenhoferi</i> (MANN, 1871)	H
<i>Oidaematophorus constanti</i> (RAGONOT, 1875)	H
<i>Pterophorus pentadactyla</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Pterophorus ischnodactylus</i> (TREITSCHKE, 1833)	H
<i>Merrifieldia leucodactyla</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Merrifieldia tridactyla</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Merrifieldia baliodactyla</i> (ZELLER, 1841)	++
<i>Calyciphora xerodactyla</i> (ZELLER, 1841)	H

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
Emmelina monodactyla (LINNAEUS, 1758)	++
<b>Carposinidae, Fruchtwickler</b>	
Carposina berberidella HERRICH-SCHAEFFER, 1853	++
Carposina scirrhosella HERRICH-SCHAEFFER, 1853	H
<b>Pyralidae, Zünsler [z.T.]</b>	
Galleria mellonella (LINNAEUS, 1758)	++
Achroia grisella (FABRICIUS, 1794)	++
Aphomia sociella (LINNAEUS, 1758)	++
Melissoblastes zelleri JOANNIS, 1932	H
Lamoria anella ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Paralipsa gularis (ZELLER, 1877)	++
Hypsopygia costalis (FABRICIUS, 1775)	++
Synaphe punctalis (FABRICIUS, 1775)	++
Actenia brunnealis (TREITSCHKE, 1829)	++
Orthopygia glaucinalis (LINNAEUS, 1758)	++
Orthopygia incarnatalis (ZELLER, 1847)	++
Orthopygia rubidalis ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Pyralis farinalis (LINNAEUS, 1758)	++
Pyralis regalis ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Aglossa pinguinalis (LINNAEUS, 1758)	++
Endotricha flammealis ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Cryptoblabes bistriga (HAWORTH, 1811)	++
Oncocera semirubella (SCOPOLI, 1763)	++
Laodamia faecella (ZELLER, 1839)	++
Pempelia palumbella ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Pempelia obductella (ZELLER, 1839)	++
Pempelia formosa (HAWORTH, 1811)	++
Salebriopsis albicilla (HERRICH-SCHAEFFER, 1849)	++
Sciota rhenella (ZINCKEN, 1818)	++
Sciota hostilis (STEPHENS, 1834)	++
Sciota adelphella (FISCHER von ROESLERSTAMM, 1836)	++
Sciota fumella (EVERSMANN, 1844)	++
Selagia argyrella ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	H
Selagia spadicella (HÜBNER, 1796)	++
Phycita roborella ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Dioryctria abietella ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Dioryctria mutata FUCHS, 1903	++
Dioryctria schuetzeella FUCHS, 1899	++
Dioryctria sylvestrella (RATZEBURG, 1840)	++
Catastia marginata ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Hypochalcia ahenella ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Hypochalcia dignella (HÜBNER, 1796)	H
Hypochalcia lignella (HÜBNER, 1796)	++
Hypochalcia decorella (HÜBNER, 1817)	H
Hypochalcia bruandella GUENEE, 1845	++

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
Elegia similella (ZINCKEN, 1818)	++
Ortholepis betulae (GOEZE, 1778)	++
Pyla fusca (HAWORTH, 1811)	++
Etiella zinckenella (TREITSCHKE, 1832)	+
Khorassania compositella (TREITSCHKE, 1835)	+
Trachonitis cristalis HÜBNER, 1825	++
Pempeliella ornatella ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Pempeliella sororiella (ZELLER, 1839)	++
Pempeliella dilutella ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Nephtopterix angustella (HÜBNER, 1796)	++
Acrobasis glaucella STAUDINGER, 1859	++
Acrobasis consociella (HÜBNER, 1813)	++
Acrobasis sodalella ZELLER, 1848	++
Acrobasis obtusella (HÜBNER, 1796)	++
Conobathra tumidana ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Conobathra repandana (FABRICIUS, 1798)	++
Glyptoteles leucacrinella (ZELLER, 1848)	++
Trachycera advenella (ZINCKEN, 1818)	++
Trachycera suavella (ZINCKEN, 1818)	++
Trachycera legatea (HAWORTH, 1811)	++
Trachycera marmorea (HAWORTH, 1811)	H
Eurhodope rosella (SCOPOLI, 1786)	+
Myelois circumvoluta (FOURCROY, 1785)	++
Myelopsis tetricella ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Ectomyelois ceratoniae (ZELLER, 1839)	H
Asarta aethiopella (DUPONCHEL, 1836)	++
Zophodia grossulariella (HÜBNER, 1809)	H
Eccopisa effractella ZELLER, 1848	++
Assara terebrella (ZINCKEN, 1818)	++
Euzophera pinguis (HAWORTH, 1811)	++
Euzophera bigella (ZELLER, 1848)	++
Euzophera cinerosella (ZELLER, 1839)	++
Euzophera fuliginosella (HEINEMANN, 1865)	++
Nyctegretis lineana (SCOPOLI, 1786)	++
Ancylosis oblitella (ZELLER, 1848)	-
Homoeosoma sinuellum (FABRICIUS, 1794)	++
Homoeosoma nebulella ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Homoeosoma nimbellum (DUPONCHEL, 1836)	++
Phycitodes binaevella (HÜBNER, 1813)	++
Phycitodes saxicola VAUGHAN, 1870	?
Phycitodes albatella (RAGONOT, 1887)	++
Vitula biviella (ZELLER, 1848)	++
Plodia interpunctella (HÜBNER, 1813)	++
Ephestia kuehniella (ZELLER, 1879)	+
Ephestia elutella (HÜBNER, 1796)	++



Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
<i>Ephestia parasitella</i> (STAUDINGER, 1881)	++
<i>Cadra furcatella</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1849)	H
<i>Cadra figulilella</i> (GREGSON, 1871)	++
<b>Crambidae, Zünsler [z.T.]</b>	
<i>Euchromius ocella</i> (HAWORTH, 1811)	++
<i>Chilo phragmitella</i> (HÜBNER, 1810)	++
<i>Haimbachia cicatricella</i> (HÜBNER, 1824)	H
<i>Calamatropha paludella</i> (HÜBNER, 1824)	++
<i>Chrysoteuchia culmella</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Crambus pascuella</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Crambus silvella</i> (HÜBNER, 1813)	++
<i>Crambus uliginosella</i> (ZELLER, 1850)	++
<i>Crambus ericella</i> (HÜBNER, 1813)	++
<i>Crambus alienellus</i> (GERMAR & KAULFUSS, 1817)	++
<i>Crambus pratella</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Crambus lathoniellus</i> (ZINCKEN, 1817)	++
<i>Crambus hamella</i> (THUNBERG, 1788)	++
<i>Crambus perlella</i> (SCOPOLI, 1763)	++
<i>Agriphila tristella</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Agriphila inquinatella</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Agriphila selasella</i> (HÜBNER, 1813)	++
<i>Agriphila straminella</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Agriphila geniculea</i> (HAWORTH, 1811)	++
<i>Agriphila tolli</i> (BLESZYNSKI, 1952)	++
<i>Catoptria permutatella</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1848)	++
<i>Catoptria myella</i> (HÜBNER, 1796)	++
<i>Catoptria osthelderi</i> (DE LATTIN, 1950)	++
<i>Catoptria speculalis</i> (HÜBNER, 1825)	++
<i>Catoptria pyramidella</i> (TREITSCHKE, 1832)	++
<i>Catoptria luctiferella</i> (HÜBNER, 1813)	++
<i>Catoptria radiella</i> (HÜBNER, 1813)	++
<i>Catoptria conchella</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Catoptria mytilella</i> (HÜBNER, 1805)	++
<i>Catoptria pinella</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Catoptria margaritella</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Catoptria furcatella</i> (ZETTERSTEDT, 1839)	++
<i>Catoptria maculalis</i> (ZETTERSTEDT, 1839)	+
<i>Catoptria falsella</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Catoptria languidella</i> (ZELLER, 1863)	++
<i>Catoptria verellus</i> (ZINCKEN, 1817)	++
<i>Catoptria petrificella</i> (HÜBNER, 1796)	++
<i>Catoptria combinella</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Metacrambus saxonellus</i> (ZINCKEN, 1821)	++
<i>Metacrambus lucellus</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1848)	++
<i>Chrysocrambus linetellus</i> (FABRICIUS, 1781)	+

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
<i>Chrysocrambus craterella</i> (SCOPOLI, 1763)	+
<i>Thisanotia chrysonuchella</i> (SCOPOLI, 1763)	++
<i>Pediasia luteella</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	+
<i>Pediasia contaminella</i> (HÜBNER, 1796)	++
<i>Platytes cerussella</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Platytes alpinella</i> (HÜBNER, 1813)	++
<i>Acentria ephemerella</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Elophila nymphaeata</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Elophila rivulalis</i> (DUPONCHEL, 1833)	H
<i>Cataclysta lemnata</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Parapoynx nivalis</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	+
<i>Parapoynx stratiotata</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Nymphula stagnata</i> (DONOVAN, 1806)	+
<i>Schoenobius gigantella</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Donacaula forficella</i> (THUNBERG, 1794)	++
<i>Donacaula mucronella</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Scirpophaga praelata</i> (SCOPOLI, 1763)	H
<i>Gesneria centuriella</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	H
<i>Scoparia manifestella</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1848)	++
<i>Scoparia subfusca</i> (HAWORTH, 1811)	++
<i>Scoparia basistrigalis</i> KNAGGS, 1866	++
<i>Scoparia ambigualis</i> (TREITSCHKE, 1829)	++
<i>Scoparia ancipitella</i> (LA HARPE, 1855)	++
<i>Scoparia conicella</i> (LA HARPE, 1863)	++
<i>Scoparia pyralella</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Scoparia ingratella</i> (ZELLER, 1846)	++
<i>Eudonia lacustrata</i> (PANZER, 1804)	++
<i>Eudonia pallida</i> (CURTIS, 1827)	++
<i>Eudonia murana</i> (CURTIS, 1827)	++
<i>Eudonia truncicolella</i> (STANTON, 1849)	++
<i>Eudonia petrophila</i> (STANDFUSS, 1848)	++
<i>Eudonia vallesialis</i> (DUPONCHEL, 1832)	++
<i>Eudonia sudetica</i> (ZELLER, 1839)	++
<i>Eudonia laetella</i> (ZELLER, 1846)	++
<i>Eudonia delunella</i> (STANTON, 1849)	++
<i>Eudonia phaeoleuca</i> (ZELLER, 1846)	++
<i>Eudonia mercurella</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Heliothela wulfeniana</i> (SCOPOLI, 1763)	+
<i>Evergestis aenealis</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Evergestis frumentalis</i> (LINNAEUS, 1761)	H
<i>Evergestis sophialis</i> (FABRICIUS, 1787)	++
<i>Evergestis forficalis</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Evergestis politalis</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Evergestis pallidata</i> (HUFNAGEL, 1767)	++
<i>Evergestis extimalis</i> (SCOPOLI, 1763)	++

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
<i>Oreana alpestralis</i> (FABRICIUS, 1787)	++
<i>Oreana andereggialis</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1851)	H
<i>Oreana helvetica</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1851)	++
<i>Oreana lugubralis</i> (LEDERER, 1857)	++
<i>Cynaeda dentalis</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	+
<i>Eurrhysis pollinalis</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Atralata albofascialis</i> (TREITSCHKE, 1829)	H
<i>Metaxmeste phrygialis</i> (HÜBNER, 1796)	++
<i>Metaxmeste schrankiana</i> (HOCHENWARTH, 1785)	++
<i>Aporodes floralis</i> (HÜBNER, 1809)	-
<i>Hellula undalis</i> (FABRICIUS, 1781)	++
<i>Hydriris ornatalis</i> (DUPONCHEL, 1832)	++
<i>Pyrausta aurata</i> (SCOPOLI, 1763)	++
<i>Pyrausta purpuralis</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Pyrausta ostrinalis</i> (HÜBNER, 1796)	++
<i>Pyrausta despicata</i> (SCOPOLI, 1763)	++
<i>Pyrausta porphyralis</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	+
<i>Pyrausta falcatalis</i> (GUENEE, 1854)	++
<i>Pyrausta obfuscata</i> (SCOPOLI, 1763)	++
<i>Pyrausta nigrata</i> (SCOPOLI, 1763)	++
<i>Pyrausta coracinalis</i> LERAUT, 1982	++
<i>Pyrausta rectefascialis</i> TOLL, 1936	++
<i>Pyrausta cingulata</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Pyrausta aerealis</i> (HÜBNER, 1793)	++
<i>Loxostege sticticalis</i> (LINNAEUS, 1761)	++
<i>Loxostege manualis</i> (GEYER, 1832)	++
<i>Uresiphita gilvata</i> (FABRICIUS, 1794)	++
<i>Ecpyrrhorrhoe rubiginalis</i> (HÜBNER, 1796)	++
<i>Sitochroa palealis</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Sitochroa verticalis</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Paracorsia repandalis</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Microstega pandalis</i> (HÜBNER, 1825)	++
<i>Microstega hyalinalis</i> (HÜBNER, 1796)	++
<i>Sclerocona acutellus</i> (EVERSMANN, 1842)	++
<i>Ostrinia nubilalis</i> (HÜBNER, 1796)	++
<i>Eurrhypara hortulata</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Perinephela lancealis</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Phlyctaenia coronata</i> (HUFNAGEL, 1767)	++
<i>Phlyctaenia perlucidalis</i> (HÜBNER, 1809)	++
<i>Phlyctaenia stachydalis</i> (ZINCKEN, 1821)	++
<i>Mutuuraia terrealis</i> (TREITSCHKE, 1829)	++
<i>Anania funebris</i> (STROEM, 1768)	++
<i>Anania verbascalis</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Ebulea crocealis</i> (HÜBNER, 1796)	++
<i>Ebulea testacealis</i> (ZELLER, 1847)	++

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
<i>Opsibotys fuscalis</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Nascia ciliaris</i> (HÜBNER, 1796)	++
<i>Udea lutealis</i> (HÜBNER, 1809)	++
<i>Udea fulvalis</i> (HÜBNER, 1809)	++
<i>Udea prunalis</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Udea inquinatalis</i> (LIENIG & ZELLER, 1846)	++
<i>Udea accolalis</i> (ZELLER, 1867)	++
<i>Udea olivalis</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Udea nebulalis</i> (HÜBNER, 1796)	++
<i>Udea decrepitalis</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1848)	++
<i>Udea murinalis</i> (FISCHER von ROESLERSTAMM, 1842)	H
<i>Udea carniolica</i> HUEMER & TARMANN, 1989	++
<i>Udea alpinalis</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Udea elutalis</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Udea cyanalis</i> (LA HARPE, 1855)	++
<i>Udea rhododendronalis</i> (DUPONCHEL, 1834)	++
<i>Udea austriacalis</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1851)	++
<i>Udea uliginosalis</i> (STEPHENS, 1834)	++
<i>Udea ferrugalis</i> (HÜBNER, 1796)	++
<i>Mecyna flavalis</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Mecyna trinalis</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	H
<i>Nomophila noctuella</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Dolicharthria punctalis</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Diasemia reticularis</i> (LINNAEUS, 1761)	++
<i>Diasemiopsis ramburialis</i> (DUPONCHEL, 1833)	+
<i>Metasia ophialis</i> (TREITSCHKE, 1829)	H
<i>Pleuroptya ruralis</i> (SCOPOLI, 1763)	++
<i>Palpita unionalis</i> (HÜBNER, 1796)	++
<i>Cydalima perspectalis</i> (WALKER, 1859)	++
<i>Agrotera nemoralis</i> (SCOPOLI, 1763)	++
<b>Thyrididae, Fensterfleckchen</b>	
<i>Thyris fenestrella</i> (SCOPOLI, 1763)	++
<b>Lasiocampidae, Glucken</b>	
<i>Malacosoma neustrium</i> (LINNAEUS, 1758)	+
<i>Malacosoma castrensis</i> (LINNAEUS, 1758)	K
<i>Malacosoma alpicolum</i> STAUDINGER, 1870	+
<i>Trichiura crataegi</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Poecilocampa populi</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Poecilocampa alpina</i> (FREY & WULLSCHLEGEL, 1874)	++
<i>Eriogaster catax</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Eriogaster rimicola</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	+
<i>Eriogaster lanestris</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Eriogaster arbusculae</i> FREYER, 1849	++
<i>Lasiocampa quercus</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Lasiocampa trifolii</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
Macrothylacia rubi (LINNAEUS, 1758)	++
Euthrix potatoria (LINNAEUS, 1758)	++
Cosmotriche lunigera (ESPER, 1784)	++
Phyllodesma ilicifolia (LINNAEUS, 1758)	+
Phyllodesma tremulifolia (HÜBNER, 1810)	++
Gastropacha quercifolia (LINNAEUS, 1758)	++
Gastropacha populifolia ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Odonestis pruni (LINNAEUS, 1758)	++
Dendrolimus pini (LINNAEUS, 1758)	++
<b>Lemoniidae, Wiesenspinner</b>	
Lemonia dumii (LINNAEUS, 1761)	++
Lemonia taraxaci ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<b>Endromidae, Birkenspinner</b>	
Endromis versicolora (LINNAEUS, 1758)	++
<b>Sphingidae, Schwärmer</b>	
Agrius convolvuli (LINNAEUS, 1758)	++
Acherontia atropos (LINNAEUS, 1758)	++
Sphinx ligustri (LINNAEUS, 1758)	++
Hyloicus pinastri (LINNAEUS, 1758)	++
Marumba quercus ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	+
Smerinthus ocellatus (LINNAEUS, 1758)	++
Mimas tiliae (LINNAEUS, 1758)	++
Laothoe populi (LINNAEUS, 1758)	++
Hemaris tityus (LINNAEUS, 1758)	++
Hemaris fuciformis (LINNAEUS, 1758)	++
Macroglossum stellatarum (LINNAEUS, 1758)	++
Daphnis nerii (LINNAEUS, 1758)	++
Proserpinus proserpinus (PALLAS, 1772)	++
Hyles vespertilio (ESPER, 1780)	-
Hyles euphorbiae (LINNAEUS, 1758)	++
Hyles gallii (ROTTEMBURG, 1775)	++
Hyles livornica (ESPER, 1780)	++
Hippotion celerio (LINNAEUS, 1758)	K
Deilephila elpenor (LINNAEUS, 1758)	++
Deilephila porcellus (LINNAEUS, 1758)	++
<b>Saturniidae, Pfauenspinner</b>	
Saturnia pyri ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Saturnia pavoniella SCOPOLI, 1763	++
Perisomena caecigena (KUPIDO, 1825)	+
Antheraea yamamai (GUERIN-MENEVILLE, 1861)	++
Aglia tau (LINNAEUS, 1758)	++
<b>Hesperiidae, Dickkopffalter</b>	
Carterocephalus palaemon (PALLAS, 1771)	++
Heteropterus morpheus (PALLAS, 1771)	++
Thymelicus sylvestris (PODA, 1761)	++

<b>Art (Familien in grün hinterlegt)</b>	<b>Letztnachweis</b>
Thymelicus lineola (OCHSENHEIMER, 1808)	++
Hesperia comma (LINNAEUS, 1758)	++
Ochlodes sylvanus (ESPER, 1777)	++
Erynnis tages (LINNAEUS, 1758)	++
Carcharodus alceae (ESPER, 1780)	++
Carcharodus flocciferus (ZELLER, 1847)	+
Spialia sertorius (HOFFMANNSEGG, 1804)	++
Spialia orbifer (HÜBNER, 1823)	-
Pyrgus malvae (LINNAEUS, 1758)	++
Pyrgus armoricanus OBERTHUER, 1910	+
Pyrgus trebevicensis WARREN, 1926	K
Pyrgus alveus (HÜBNER, 1803)	++
Pyrgus warrenensis VERITY, 1928	++
Pyrgus serratulae (RAMBUR, 1840)	++
Pyrgus carlinae (RAMBUR, 1840)	K
Pyrgus carthami (HÜBNER, 1813)	-
Pyrgus andromedae (WALLENGREN, 1853)	++
Pyrgus cacaliae (RAMBUR, 1840)	++
<b>Papilionidae, Ritterfalter</b>	
Parnassius phoebus (FABRICIUS, 1793)	++
Parnassius apollo (LINNAEUS, 1758)	++
Parnassius mnemosyne (LINNAEUS, 1758)	++
Zerynthia polyxena ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Papilio machaon LINNAEUS, 1758	++
Iphiclides podalirius (LINNAEUS, 1758)	++
<b>Pieridae, Weißlinge</b>	
Leptidea sinapis (LINNAEUS, 1758)	++
Leptidea juvernica WILLIAMS, 1946	++
Leptidea morsei GRUND, 1905	+
Colias palaeno (LINNAEUS, 1761)	++
Colias phicomone (ESPER, 1780)	++
Colias myrmidone (ESPER, 1781)	+
Colias croceus (FOURCROY, 1785)	++
Colias hyale (LINNAEUS, 1758)	++
Colias alfacariensis RIBBE, 1905	++
Colias erate (ESPER, 1805)	++
Gonepteryx rhamni (LINNAEUS, 1758)	++
Aporia crataegi (LINNAEUS, 1758)	++
Pieris brassicae (LINNAEUS, 1758)	++
Pieris rapae (LINNAEUS, 1758)	++
Pieris manni (MAYER, 1851)	++
Pieris napi (LINNAEUS, 1758)	++
Pieris bryoniae (HÜBNER, 1805)	++
Pontia edusa (FABRICIUS, 1777)	++
Pontia callidice (HÜBNER, 1800)	+

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
Anthocharis cardamines (LINNAEUS, 1758)	++
<b>Nymphalidae, Edelfalter</b>	
Apatura iris (LINNAEUS, 1758)	++
Apatura ilia ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Limenitis camilla (LINNAEUS, 1764)	++
Limenitis populi (LINNAEUS, 1758)	++
Limenitis reducta STAUDINGER, 1901	++
Neptis sappho (PALLAS, 1771)	++
Neptis rivularis (SCOPOLI, 1763)	++
Nymphalis polychloros (LINNAEUS, 1758)	++
Nymphalis vau-album ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	-
Nymphalis antiopa (LINNAEUS, 1758)	++
Inachis io (LINNAEUS, 1758)	++
Vanessa atalanta (LINNAEUS, 1758)	++
Cynthia cardui (LINNAEUS, 1758)	++
Aglais urticae (LINNAEUS, 1758)	++
Polygonia c-album (LINNAEUS, 1758)	++
Araschnia levana (LINNAEUS, 1758)	++
Argynnis paphia (LINNAEUS, 1758)	++
Argynnis pandora ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Argynnis aglaja (LINNAEUS, 1758)	++
Argynnis adippe ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Argynnis niobe (LINNAEUS, 1758)	++
Issoria lathonia (LINNAEUS, 1758)	++
Brenthis daphne ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Brenthis hecate ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	-
Brenthis ino (ROTTEMBURG, 1775)	++
Boloria pales ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Boloria napaea (HOFFMANNSEGG, 1804)	++
Boloria aquilonaris (STICHEL, 1908)	++
Clossiana selene ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Clossiana euphrosyne (LINNAEUS, 1758)	++
Clossiana thore (HÜBNER, 1803)	++
Clossiana titania (ESPER, 1793)	++
Clossiana dia (LINNAEUS, 1767)	++
Procllossiana eunomia (ESPER, 1799)	++
Melitaea cinxia (LINNAEUS, 1758)	+
Melitaea phoebe ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Melitaea didyma (ESPER, 1799)	++
Melitaea trivia ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	+
Melitaea diamina (LANG, 1789)	++
Melitaea athalia (ROTTEMBURG, 1775)	++
Melitaea aurelia (NICKERL, 1850)	++
Melitaea britomartis (ASSMANN, 1847)	+
Melitaea asteria (FREYER, 1828)	+

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
<i>Hypodryas maturna</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Hypodryas intermedia</i> (MÉNÉTRIES, 1859)	++
<i>Hypodryas cynthia</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Eurodryas aurinia</i> (ROTTEMBURG, 1775)	++
<b>Satyridae, Augenfalter</b>	
<i>Melanargia galathea</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Hipparchia fagi</i> (SCOPOLI, 1763)	++
<i>Hipparchia semele</i> (LINNAEUS, 1758)	+
<i>Chazara briseis</i> (LINNAEUS, 1764)	+
<i>Oeneis glacialis</i> (MOLL, 1783)	++
<i>Minois dryas</i> (SCOPOLI, 1763)	++
<i>Brintesia circe</i> (FABRICIUS, 1775)	++
<i>Arethusana arethusa</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	H
<i>Erebia ligea</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Erebia euryale</i> (ESPER, 1805)	++
<i>Erebia eriphyle</i> (FREYER, 1839)	++
<i>Erebia manto</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Erebia claudina</i> (BORKHAUSEN, 1789)	++
<i>Erebia epiphron</i> (KNOCH, 1783)	++
<i>Erebia pharte</i> (HÜBNER, 1804)	++
<i>Erebia melampus</i> (FUESSLY, 1775)	++
<i>Erebia aethiops</i> (ESPER, 1777)	++
<i>Erebia medusa</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Erebia alberganus</i> (de PRUNNER, 1798)	+
<i>Erebia pluto</i> (de PRUNNER, 1798)	++
<i>Erebia gorge</i> (HÜBNER, 1804)	++
<i>Erebia nivalis</i> LORKOVIC & DE LESSE, 1954	++
<i>Erebia pronoe</i> (ESPER, 1780)	++
<i>Erebia oeme</i> (HÜBNER, 1804)	++
<i>Erebia meolans</i> (OCHSENHEIMER, 1808)	++
<i>Erebia pandrose</i> (BORKHAUSEN, 1788)	++
<i>Maniola jurtina</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Hyponphele lycaon</i> (KUEHN, 1774)	+
<i>Aphantopus hyperantus</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Coenonympha oedippus</i> (FABRICIUS, 1787)	-
<i>Coenonympha arcania</i> (LINNAEUS, 1761)	++
<i>Coenonympha gardetta</i> (DE PRUNNER, 1798)	++
<i>Coenonympha glycerion</i> (BORKHAUSEN, 1788)	++
<i>Coenonympha pamphilus</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Coenonympha tullia</i> (MUELLER, 1764)	++
<i>Pararge aegeria</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Lasiommata megera</i> (LINNAEUS, 1767)	++
<i>Lasiommata maera</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Lasiommata petropolitana</i> (FABRICIUS, 1787)	++
<i>Lopinga achine</i> (SCOPOLI, 1763)	++



Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
<b>Riodinidae, Würfelfalter</b>	
Hamearis lucina (LINNAEUS, 1758)	++
<b>Lycaenidae, Bläulinge</b>	
Callophrys rubi (LINNAEUS, 1758)	++
Thecla betulae (LINNAEUS, 1758)	++
Quercusia quercus (LINNAEUS, 1758)	++
Satyrium pruni (LINNAEUS, 1758)	++
Satyrium w-album (KNOCH, 1782)	++
Satyrium spini ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Satyrium ilicis (ESPER, 1799)	++
Satyrium acaciae (FABRICIUS, 1787)	++
Lycaena helle ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Lycaena phlaeas (LINNAEUS, 1761)	++
Lycaena dispar (HAWORTH, 1802)	++
Lycaena virgaureae (LINNAEUS, 1758)	++
Lycaena tityrus (PODA, 1761)	++
Lycaena alciphron (ROTTEMBURG, 1775)	+
Lycaena hippothoe (LINNAEUS, 1761)	++
Thersamonia thersamon (ESPER, 1784)	-
Syntarucus pirthous (LINNAEUS, 1767)	++
Cupido minimus (FUESSLY, 1775)	++
Cupido osiris (MEIGEN, 1829)	-
Everes argiades (PALLAS, 1771)	++
Everes alcetas (HOFFMANNSEGG, 1804)	+
Everes decoloratus (STAUDINGER, 1886)	++
Celastrina argiolus (LINNAEUS, 1758)	++
Pseudophilotes vicrama (MOORE, 1865)	+
Scolitantides orion (PALLAS, 1771)	++
Glaucopsyche alexis (PODA, 1761)	++
Maculinea arion (LINNAEUS, 1758)	++
Maculinea teleius (BERGSTRAESSER, 1779)	++
Maculinea nausithous (BERGSTRAESSER, 1779)	++
Maculinea alcon ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Maculinea rebeli (HIRSCHKE, 1904)	++
Plebejus argus (LINNAEUS, 1758)	++
Lycaeides idas (LINNAEUS, 1761)	++
Lycaeides argyrognomon (BERGSTRAESSER, 1779)	++
Aricia agestis ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Aricia artaxerxes (FABRICIUS, 1793)	++
Eumedonia eumedon (ESPER, 1780)	++
Vacciniina optilete (KNOCH, 1781)	++
Albulina orbitulus (de PRUNNER, 1798)	++
Cyaniris semiargus (ROTTEMBURG, 1775)	++
Agrodiaetus damon ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	+
Plebicula dorylas ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
<i>Plebicula amanda</i> (SCHNEIDER, 1792)	++
<i>Plebicula thersites</i> (CANTENER, 1834)	++
<i>Lysandra coridon</i> (PODA, 1761)	++
<i>Lysandra bellargus</i> (ROTTEMBURG, 1775)	++
<i>Meleageria daphnis</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	+
<i>Polyommatus icarus</i> (ROTTEMBURG, 1775)	++
<b>Drepanidae, Sichelflügler</b>	
<i>Falcaria lacertinaria</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Watsonalla binaria</i> (HUFNAGEL, 1767)	++
<i>Watsonalla cultraria</i> (FABRICIUS, 1775)	++
<i>Drepana falcata</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Drepana curvatula</i> (BORKHAUSEN, 1790)	++
<i>Sabra harpagula</i> (ESPER, 1786)	++
<i>Cilix glaucata</i> (SCOPOLI, 1763)	+
<i>Thyatira batis</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Habrosyne pyritoides</i> (HUFNAGEL, 1766)	++
<i>Tethea ocularis</i> (LINNAEUS, 1767)	++
<i>Tethea or</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Tetheella fluctuosa</i> (HÜBNER, 1803)	++
<i>Ochropacha duplaris</i> (LINNAEUS, 1761)	++
<i>Cymatophorima diluta</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Achyla flavicornis</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Polyploca ridens</i> (FABRICIUS, 1787)	++
<i>Asphalia ruficollis</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	+
<b>Geometridae, Spanner</b>	
<i>Archiearis parthenias</i> (LINNAEUS, 1761)	++
<i>Archiearis notha</i> (HÜBNER, 1803)	++
<i>Alsophila aescularia</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Alsophila aceraria</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Aplasta ononaria</i> (FUSSLY, 1783)	-
<i>Pseudoterpna pruinata</i> (HUFNAGEL, 1767)	++
<i>Geometra papilionaria</i> LINNAEUS, 1758	++
<i>Comibaena bajularia</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Thetidia smaragdaria</i> (FABRICIUS, 1787)	++
<i>Hemithea aestivaria</i> (HÜBNER, 1789)	++
<i>Chlorissa viridata</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Chlorissa cloraria</i> (HÜBNER, 1813)	++
<i>Phaiogramma etruscaria</i> (ZELLER, 1849)	-
<i>Thalera fimbrialis</i> (SCOPOLI, 1763)	++
<i>Hemistola chrysoprasaria</i> (ESPER, 1795)	++
<i>Jodis lactearia</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Jodis putata</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Scopula immorata</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Scopula caricaria</i> (REUTTI, 1853)	++
<i>Scopula nemoraria</i> (HÜBNER, 1799)	H

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
Scopula umbelaria (HÜBNER, 1813)	++
Scopula nigropunctata (HUFNAGEL, 1767)	++
Scopula virgulata ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Scopula ornata (SCOPOLI, 1763)	++
Scopula decorata ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	-
Scopula rubiginata (HUFNAGEL, 1767)	+
Scopula marginepunctata (GOEZE, 1781)	++
Scopula incanata (LINNAEUS, 1758)	++
Scopula immutata (LINNAEUS, 1758)	++
Scopula ternata (SCHRANK, 1802)	++
Scopula floslactata (HAWORTH, 1809)	++
Scopula subpunctaria (HERRICH-SCHÄFFER, 1847)	++
Idaea rufaria (HÜBNER, 1799)	-
Idaea ochrata (SCOPOLI, 1763)	++
Idaea serpentata (HUFNAGEL, 1767)	++
Idaea aureolaria ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	+
Idaea muricata (HUFNAGEL, 1767)	++
Idaea rusticata ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Idaea filicata (HÜBNER, 1799)	++
Idaea laevigata (SCOPOLI, 1763)	++
Idaea moniliata ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Idaea sylvestraria (HÜBNER, 1799)	++
Idaea biselata (HUFNAGEL, 1767)	++
Idaea inquinata (SCOPOLI, 1763)	++
Idaea dilutaria (HÜBNER, 1799)	++
Idaea fuscovenosa (GOEZE, 1781)	++
Idaea humiliata (HUFNAGEL, 1767)	++
Idaea seriata (SCHRANK, 1802)	++
Idaea dimidiata (HUFNAGEL, 1767)	++
Idaea subsericeata (HAWORTH, 1809)	++
Idaea pallidata ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Idaea contiguaria (HÜBNER, 1799)	-
Idaea trigeminata (HAWORTH, 1809)	-
Idaea nitidata (HERRICH-SCHÄFFER, 1861)	-
Idaea emarginata (LINNAEUS, 1758)	+
Idaea aversata (LINNAEUS, 1758)	++
Idaea degeneraria (HÜBNER, 1799)	++
Idaea straminata (BORKHAUSEN, 1794)	++
Idaea deversaria (HERRICH-SCHÄFFER, 1847)	++
Cyclophora pendularia (CLERCK, 1759)	++
Cyclophora albiocellaria (HÜBNER, 1789)	++
Cyclophora annularia (FABRICIUS, 1775)	++
Cyclophora albipunctata (HUFNAGEL, 1767)	++
Cyclophora puppillaria (HÜBNER, 1799)	-
Cyclophora ruficiliaria (HERRICH-SCHÄFFER, 1855)	+

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
Cyclophora porata (LINNAEUS, 1767)	++
Cyclophora quercimontaria (BASTELBERGER, 1897)	++
Cyclophora punctaria (LINNAEUS, 1758)	++
Cyclophora linearia (HÜBNER, 1799)	++
Timandra comae SCHMIDT, 1931	++
Rhodometra sacraria (LINNAEUS, 1767)	++
Rhodostrophia vibicaria (CLERCK, 1759)	++
Lythria purpuraria (LINNAEUS, 1758)	++
Cataclysmes riguata (HÜBNER, 1813)	-
Phibalapteryx virgata (HUFNAGEL, 1767)	-
Scotopteryx moeniata (SCOPOLI, 1763)	++
Scotopteryx bipunctaria ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Scotopteryx chenopodiata (LINNAEUS, 1758)	++
Scotopteryx mucronata (SCOPOLI, 1763)	++
Scotopteryx luridata (HUFNAGEL, 1767)	++
Orthonama vittata (BORKHAUSEN, 1794)	-
Orthonama obstipata (FABRICIUS, 1794)	++
Xanthorhoe biriviata (BORKHAUSEN, 1794)	++
Xanthorhoe designata (HUFNAGEL, 1767)	++
Xanthorhoe decoloraria (ESPER, 1806)	++
Xanthorhoe spadicearia ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Xanthorhoe ferrugata (CLERCK, 1759)	++
Xanthorhoe quadrifasciata (CLERCK, 1759)	++
Xanthorhoe montanata ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Xanthorhoe fluctuata (LINNAEUS, 1758)	++
Xanthorhoe incursata (HÜBNER, 1813)	++
Catarhoe rubidata ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Catarhoe cuculata (HUFNAGEL, 1767)	++
Epirrhoe hastulata (HÜBNER, 1790)	++
Epirrhoe tristata (LINNAEUS, 1758)	++
Epirrhoe alternata (MÜLLER, 1764)	++
Epirrhoe rivata (HÜBNER, 1813)	++
Epirrhoe molluginata (HÜBNER, 1813)	++
Epirrhoe galiata ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Costaconvexa polygrammata (BORKHAUSEN, 1794)	+
Camptogramma bilineata (LINNAEUS, 1758)	++
Entephria nobiliaria (HERRICH-SCHÄFFER, 1852)	++
Entephria flavata (OSTHELDER, 1929)	++
Entephria cyanata (HÜBNER, 1809)	++
Entephria flavicinctata (HÜBNER, 1813)	++
Entephria infidaria (LA HARPE, 1853)	++
Entephria caesiata ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Larentia clavaria (HAWORTH, 1809)	+
Earophila badiata ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Anticlea derivata ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
Mesoleuca albicillata (LINNAEUS, 1758)	++
Pelurga comitata (LINNAEUS, 1758)	+
Lampropteryx suffumata ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Cosmorhoe ocellata (LINNAEUS, 1758)	++
Coenotephria salicata ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Coenotephria tophaceata ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Nebula nebulata (TREITSCHKE, 1828)	++
Nebula achromaria (LA HARPE, 1853)	++
Eulithis prunata (LINNAEUS, 1758)	++
Eulithis testata (LINNAEUS, 1761)	++
Eulithis populata (LINNAEUS, 1758)	++
Eulithis mellinata (FABRICIUS, 1787)	++
Gandaritis pyraliata ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Ecliptopera silaceata ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Ecliptopera capitata (HERRICH-SCHÄFFER, 1839)	++
Chloroclysta siterata (HUFNAGEL, 1767)	++
Chloroclysta miata (LINNAEUS, 1758)	++
Dysstroma citrata (LINNAEUS, 1761)	++
Dysstroma truncata (HUFNAGEL, 1767)	++
Cidaria fulvata (FORSTER, 1771)	++
Plemyria rubiginata ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Pennithera firmata (HÜBNER, 1822)	++
Thera obeliscata (HÜBNER, 1787)	++
Thera variata ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Thera cembrae (KITZ, 1912)	++
Thera britannica (TURNER, 1925)	++
Thera vetustata ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Thera cognata (THUNBERG, 1792)	++
Thera juniperata (LINNAEUS, 1758)	++
Eustroma reticulata ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Electrophaes corylata (THUNBERG, 1792)	++
Colostygia aptata (HÜBNER, 1813)	++
Colostygia olivata ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Colostygia aqueata (HÜBNER, 1813)	++
Colostygia turbata (HÜBNER, 1799)	++
Colostygia kollariaria (HERRICH-SCHÄFFER, 1848)	++
Colostygia austriacaria (HERRICH-SCHÄFFER, 1852)	++
Colostygia pectinataria (KNOCH, 1781)	++
Hydriomena furcata (THUNBERG, 1784)	++
Hydriomena impluviata ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Hydriomena ruberata (FREYER, 1831)	++
Horisme vitalbata ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Horisme tersata ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Horisme radicularia (LA HARPE, 1855)	++
Horisme aemulata (HÜBNER, 1813)	++

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
Horisme calligraphata (HERRICH-SCHÄFFER, 1839)	++
Melanthia procellata ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Melanthia alaudaria (FREYER, 1846)	++
Pareulype berberata ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Spargania luctuata ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Rheumaptera hastata (LINNAEUS, 1758)	++
Rheumaptera subhastata (NOLCKEN, 1870)	++
Hydria cervinalis (SCOPOLI, 1763)	++
Hydria undulata (LINNAEUS, 1758)	++
Triphosa sabaudiata (DUPONCHEL, 1830)	++
Triphosa dubitata (LINNAEUS, 1758)	++
Philereme vetulata ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Philereme transversata (HUFNAGEL, 1767)	++
Euphyia biangulata (HAWORTH, 1809)	++
Euphyia unangulata (HAWORTH, 1809)	++
Euphyia frustata (TREITSCHKE, 1828)	++
Camptogramma scripturata (HÜBNER, 1799)	++
Epirrita dilutata ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Epirrita christyi (ALLEN, 1906)	++
Epirrita autumnata (BORKHAUSEN, 1794)	++
Operophtera brumata (LINNAEUS, 1758)	++
Operophtera fagata (SCHARFENBERG, 1805)	++
Martania taeniata (STEPHENS, 1831)	++
Perizoma affinitata (STEPHENS, 1831)	++
Perizoma alchemillata (LINNAEUS, 1758)	++
Perizoma hydrata (TREITSCHKE, 1829)	++
Perizoma lugdunaria (HERRICH-SCHÄFFER, 1855)	++
Perizoma bifaciata (HAWORTH, 1809)	++
Perizoma minorata (TREITSCHKE, 1828)	++
Perizoma blandiata ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Perizoma albulata ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Perizoma flavofasciata (THUNBERG, 1792)	++
Mesotype didymata (LINNAEUS, 1758)	++
Perizoma obsoletata (HERRICH-SCHÄFFER, 1838)	++
Gagitodes sagittata (FABRICIUS, 1787)	++
Perizoma incultaria (HERRICH-SCHÄFFER, 1848)	++
Mesotype verberata (SCOPOLI, 1763)	++
Mesotype parallelolineata (RETZIUS, 1783)	++
Baptia tibiale (ESPER, 1791)	++
Eupithecia tenuiata (HÜBNER, 1813)	++
Eupithecia inturbata (HÜBNER, 1817)	++
Eupithecia haworthiata (DOUBLEDAY, 1856)	++
Eupithecia immundata (LIENIG & ZELLER, 1846)	++
Eupithecia plumbeolata (HAWORTH, 1809)	++
Eupithecia abietaria (GOEZE, 1781)	++

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
<i>Eupithecia analoga</i> DJAKONOV, 1926	++
<i>Eupithecia linariata</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Eupithecia pyreneata</i> MABILLE, 1871	++
<i>Eupithecia laquaearia</i> HERRICH-SCHÄFFER, 1848	++
<i>Eupithecia irriguata</i> (HÜBNER, 1813)	+
<i>Eupithecia exiguata</i> (HÜBNER, 1813)	++
<i>Eupithecia insigniata</i> (HÜBNER, 1790)	++
<i>Eupithecia valerianata</i> (HÜBNER, 1813)	++
<i>Eupithecia pygmaeata</i> (HÜBNER, 1799)	K
<i>Eupithecia undata</i> (FREYER, 1840)	++
<i>Eupithecia silenata</i> ASSMANN, 1848	++
<i>Eupithecia venosata</i> (FABRICIUS, 1787)	++
<i>Eupithecia schiefereri</i> BOHATSCH, 1893	+
<i>Eupithecia silenicolata</i> MABILLE, 1867	++
<i>Eupithecia egenaria</i> HERRICH-SCHAEFFER, 1848	++
<i>Eupithecia extraversaria</i> HERRICH-SCHAEFFER, 1852	++
<i>Eupithecia centaureata</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Eupithecia gueneata</i> MILLIERE, 1862	++
<i>Eupithecia thalictрата</i> PUENGELER, 1902	+
<i>Eupithecia actaeata</i> WALDERDORFF, 1869	++
<i>Eupithecia selinata</i> HERRICH-SCHÄFFER, 1861	++
<i>Eupithecia trisignaria</i> HERRICH-SCHÄFFER, 1848	++
<i>Eupithecia intricata</i> (ZETTERSTEDT, 1839)	++
<i>Eupithecia veratraria</i> HERRICH-SCHÄFFER, 1848	++
<i>Eupithecia cretaceata</i> (PACKARD, 1874)	++
<i>Eupithecia cauchiata</i> (DUPONCHEL, 1830)	++
<i>Eupithecia pernotata</i> GUENEE, 1858	+
<i>Eupithecia satyrata</i> (HÜBNER, 1813)	++
<i>Eupithecia absinthiata</i> (CLERCK, 1759)	++
<i>Eupithecia expallidata</i> DOUBLEDAY, 1856	++
<i>Eupithecia assimilata</i> DOUBLEDAY, 1856	++
<i>Eupithecia vulgata</i> (HAWORTH, 1809)	++
<i>Eupithecia tripunctaria</i> HERRICH-SCHÄFFER, 1852	++
<i>Eupithecia denotata</i> (HÜBNER, 1813)	++
<i>Eupithecia subfuscata</i> (HAWORTH, 1809)	++
<i>Eupithecia icterata</i> (DE VILLERS, 1789)	++
<i>Eupithecia succenturiata</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Eupithecia impurata</i> (HÜBNER, 1813)	++
<i>Eupithecia orphnata</i> W.PETERSEN, 1909	++
<i>Eupithecia subumbrata</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Eupithecia semigraphata</i> BRUAND, 1851	+
<i>Eupithecia millefoliata</i> ROESSLER, 1866	++
<i>Eupithecia simpliciata</i> (HAWORTH, 1809)	+
<i>Eupithecia distinctaria</i> HERRICH-SCHAEFFER, 1861	++
<i>Eupithecia sinuosaria</i> (EVERSMANN, 1848)	++

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
<i>Eupithecia graphata</i> (TREITSCHKE, 1828)	-
<i>Eupithecia indigata</i> (HÜBNER, 1813)	++
<i>Eupithecia pimpinellata</i> (HÜBNER, 1813)	++
<i>Eupithecia pauxillaria</i> BOISDUVAL, 1840	-
<i>Eupithecia nanata</i> (HÜBNER, 1813)	++
<i>Eupithecia innotata</i> (HUFNAGEL, 1767)	+
<i>Eupithecia virgaureata</i> DOUBLEDAY, 1861	++
<i>Eupithecia abbreviata</i> STEPHENS, 1831	++
<i>Eupithecia dodoneata</i> GUENEE, 1857	++
<i>Eupithecia pusillata</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Eupithecia lanceata</i> (HÜBNER, 1825)	++
<i>Eupithecia lariciata</i> (FREYER, 1842)	++
<i>Eupithecia tantillaria</i> BOISDUVAL, 1840	++
<i>Eupithecia conterminata</i> (LIENIG & ZELLER, 1846)	++
<i>Gymnoscelis rufifasciata</i> (HAWORTH, 1809)	++
<i>Chloroclystis v-ata</i> (HAWORTH, 1809)	++
<i>Pasiphila chloerata</i> (MABILLE, 1870)	++
<i>Pasiphila rectangulata</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Pasiphila debiliata</i> (HÜBNER, 1817)	++
<i>Anticollix sparsata</i> (TREITSCHKE, 1828)	++
<i>Chesias rufata</i> (FABRICIUS, 1775)	+
<i>Carsia sororiata</i> (HÜBNER, 1813)	+
<i>Aplocera plagiata</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Aplocera efformata</i> (GUENEE, 1858)	+
<i>Aplocera praeformata</i> (HÜBNER, 1826)	++
<i>Odezia atrata</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Lithostege griseata</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	-
<i>Lithostege farinata</i> (HUFNAGEL, 1767)	-
<i>Venusia blomeri</i> (CURTIS, 1832)	++
<i>Venusia cambrica</i> CURTIS, 1839	++
<i>Euchoeca nebulata</i> (SCOPOLI, 1763)	++
<i>Asthena albulata</i> (HUFNAGEL, 1767)	++
<i>Asthena anseraria</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1855)	++
<i>Hydrelia flammeolaria</i> (HUFNAGEL, 1767)	++
<i>Hydrelia sylvata</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Minoa murinata</i> (SCOPOLI, 1763)	++
<i>Lobophora halterata</i> (HUFNAGEL, 1767)	++
<i>Trichopteryx polycommata</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Trichopteryx carpinata</i> (BORKHAUSEN, 1794)	++
<i>Epilobophora sabinata</i> (KITZ, 1932)	++
<i>Pterapherapteryx sexalata</i> (RETZIUS, 1783)	++
<i>Nothocasis sertata</i> (HÜBNER, 1817)	++
<i>Acasis viretata</i> (HÜBNER, 1799)	++
<i>Acasis appensata</i> (EVERSMANN, 1842)	+
<i>Abraxas grossulariatus</i> (LINNAEUS, 1758)	++



Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
<i>Abraxas sylvatus</i> (SCOPOLI, 1763)	++
<i>Lomaspilis marginata</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Ligdia adustata</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Stegania cararia</i> (HÜBNER, 1790)	++
<i>Stegania dilectaria</i> (HÜBNER, 1799)	++
<i>Semiothisa notata</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Semiothisa alternata</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Semiothisa signaria</i> (HÜBNER, 1809)	++
<i>Semiothisa liturata</i> (CLERCK, 1759)	++
<i>Semiothisa clathrata</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Semiothisa glarearia</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Semiothisa carbonaria</i> (CLERCK, 1759)	H
<i>Semiothisa wauaria</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Isturgia limbaria</i> (FABRICIUS, 1775)	+
<i>Itame brunneata</i> (THUNBERG, 1794)	++
<i>Tephрина murinaria</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	K
<i>Tephрина arenacearia</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Pygmaena fusca</i> (THUNBERG, 1792)	+
<i>Cepphis advenaria</i> (HÜBNER, 1790)	++
<i>Petrophora chlorosata</i> (SCOPOLI, 1763)	++
<i>Plagodis pulveraria</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Plagodis dolabraria</i> (LINNAEUS, 1767)	++
<i>Pachycnemia hippocastanaria</i> (HÜBNER, 1799)	+
<i>Opisthograptis luteolata</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Epione repandaria</i> (HUFNAGEL, 1767)	++
<i>Epione vespertaria</i> (LINNAEUS, 1767)	++
<i>Pseudopanthera macularia</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Hypoxystis pluviana</i> (FABRICIUS, 1787)	++
<i>Apeira syringaria</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Epirranthis diversata</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	+
<i>Ennomos autumnaria</i> (WERNEBURG, 1859)	++
<i>Ennomos quercinaria</i> (HUFNAGEL, 1767)	++
<i>Ennomos alniaria</i> (LINNAEUS, 1758)	+
<i>Ennomos fuscantaria</i> (HAWORTH, 1809)	++
<i>Ennomos erosaria</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Ennomos quercaria</i> (HÜBNER, 1813)	K
<i>Selenia dentaria</i> (FABRICIUS, 1775)	++
<i>Selenia lunularia</i> (HÜBNER, 1788)	++
<i>Selenia tetralunaria</i> (HUFNAGEL, 1767)	++
<i>Artiora evonymaria</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Odontopera bidentata</i> (CLERCK, 1759)	++
<i>Crocallis elinguarina</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Ourapteryx sambucaria</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Colotois pennaria</i> (LINNAEUS, 1761)	++
<i>Angerona prunaria</i> (LINNAEUS, 1758)	++

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
<i>Apocheima hispidarium</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Apocheima pilosarium</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Lycia hirtaria</i> (CLERCK, 1759)	++
<i>Lycia alpina</i> (SULZER, 1776)	++
<i>Lycia isabellae</i> (HARRISON, 1914)	++
<i>Lycia pomonaria</i> (HÜBNER, 1790)	K
<i>Biston stratarius</i> (HUFNAGEL, 1767)	++
<i>Biston betularius</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Agriopis leucophaearia</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Agriopis bajaria</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	-
<i>Agriopis aurantiaria</i> (HÜBNER, 1799)	++
<i>Agriopis marginaria</i> (FABRICIUS, 1777)	++
<i>Erannis defoliaria</i> (CLERCK, 1759)	++
<i>Crocota niveata</i> (SCOPOLI, 1763)	++
<i>Menophra abruptaria</i> MILLIERE, 1874	++
<i>Synopsia sociaria</i> (HÜBNER, 1799)	-
<i>Peribatodes rhomboidarius</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Peribatodes secundarius</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Selidosema plumarium</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	+
<i>Selidosema brunnearium</i> (DE VILLERS, 1789)	K
<i>Cleora cinctaria</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Deileptenia ribeata</i> (CLERCK, 1759)	++
<i>Alcis repandata</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Alcis bastelbergeri</i> (HIRSCHKE, 1908)	++
<i>Alcis jubatus</i> (THUNBERG, 1788)	++
<i>Boarmia roboraria</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Boarmia danieli</i> (WEHRLI, 1932)	++
<i>Serraca punctinalis</i> (SCOPOLI, 1763)	++
<i>Cleorodes lichenarius</i> (HUFNAGEL, 1767)	+
<i>Fagivorina arenaria</i> (HUFNAGEL, 1767)	++
<i>Ascotis selenaria</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Ectropis crepuscularia</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Paradarisa consonaria</i> (HÜBNER, 1799)	++
<i>Parectropis similaria</i> (HUFNAGEL, 1767)	++
<i>Aethalura punctulata</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Ematurga atomaria</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Bupalus piniarius</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Cabera pusaria</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Cabera exanthemata</i> (SCOPOLI, 1763)	++
<i>Lomographa bimaculata</i> (FABRICIUS, 1775)	++
<i>Lomographa temerata</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Theria rupicapraria</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Campaea margaritata</i> (LINNAEUS, 1767)	++
<i>Hylaea fasciaria</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Puengelera capreolaria</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
Gnophos furvatus ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Gnophos obfuscatus ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Charissa obscurata ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Charissa ambiguata (DUPONCHEL, 1830)	++
Charissa pullata ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Charissa italohelvetic (REZBANYAI-RESER, 1986)	++
Charissa intermedia (WEHRLI, 1917)	++
Charissa glaucinaria (HÜBNER, 1799)	++
Elophos dilucidarius ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Elophos serotinaris ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Elophos vittaria (THUNBERG, 1788)	++
Elophos zellerarius (FREYER, 1836)	++
Elophos caelibarius (HEYDENREICH, 1851)	++
Elophos zirbitzensis (PIESZCZECK, 1902)	++
Elophos operarius (HÜBNER, 1813)	++
Sciadia tenebraria (ESPER, 1806)	++
Sciadia innuptaria (HERRICH-SCHÄFFER, 1852)	++
Psodos quadrifarius (SULZER, 1776)	++
Glacies coracina (ESPER, 1805)	++
Glacies noricana (WAGNER, 1898)	++
Glacies canaliculata (HOCHENWARTH, 1785)	++
Glacies alpinata (SCOPOLI, 1763)	++
Siona lineata (SCOPOLI, 1763)	++
Aspilates gilvarius ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	-
Dyscia conspersaria ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	-
Perconia strigillaria (HÜBNER, 1787)	+
<b>Notodontidae, Zahnspinner</b>	
Phalera bucephala (LINNAEUS, 1758)	++
Phalera bucephaloides (OCHSENHEIMER, 1810)	++
Cerura vinula (LINNAEUS, 1758)	++
Cerura erminea (ESPER, 1783)	++
Furcula bicuspis (BORKHAUSEN, 1790)	++
Furcula furcula (CLERCK, 1759)	++
Furcula bifida (BRAHM, 1787)	++
Stauropus fagi (LINNAEUS, 1758)	++
Peridea anceps (GOEZE, 1781)	+
Notodonta dromedarius (LINNAEUS, 1767)	++
Notodonta torva (HÜBNER, 1809)	++
Notodonta ziczac (LINNAEUS, 1758)	++
Notodonta tritopha ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Drymonia velitaris (HUFNAGEL, 1766)	++
Drymonia melagona (BORKHAUSEN, 1790)	++
Drymonia dodonea ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Drymonia ruficornis (HUFNAGEL, 1766)	++
Drymonia querna ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
Dicranura ulmi ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Harpyia milhauseri (FABRICIUS, 1775)	++
Pheosia tremula (CLERCK, 1759)	++
Pheosia gnoma (FABRICIUS, 1777)	++
Ptilophora plumigera ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Pterostoma palpinum (CLERCK, 1759)	++
Ptilodon capucina (LINNAEUS, 1758)	++
Ptilodontella cucullina ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Leucodonta bicoloria ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Odontosia carmelita (ESPER, 1799)	++
Spatalia argentina ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Gluphisia crenata (ESPER, 1785)	++
Clostera anachoreta ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Clostera curtula (LINNAEUS, 1758)	++
Clostera anastomosis (LINNAEUS, 1758)	++
Clostera pigra (HUFNAGEL, 1766)	++
Thaumetopoea processionea (LINNAEUS, 1758)	++
<b>Lymantriidae, Trägspinner</b>	
Calliteara fascelina (LINNAEUS, 1758)	++
Calliteara pudibunda (LINNAEUS, 1758)	++
Calliteara abietis ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	+
Pentophera morio (LINNAEUS, 1767)	++
Orgyia antiqua (LINNAEUS, 1758)	++
Teia recens (HÜBNER, 1819)	-
Lymantria dispar (LINNAEUS, 1758)	++
Lymantria monacha (LINNAEUS, 1758)	++
Arctornis l-nigrum (MUELLER, 1764)	++
Leucoma salicis (LINNAEUS, 1758)	++
Euproctis chrysorrhoea (LINNAEUS, 1758)	++
Euproctis similis (FUESSLY, 1775)	++
<b>Arctiidae, Bärenspinner</b>	
Nudaria mundana (LINNAEUS, 1761)	++
Thumatha senex (HÜBNER, 1808)	++
Miltochrista miniata (FORSTER, 1771)	++
Cybosia mesomella (LINNAEUS, 1758)	++
Pelosia muscerda (HUFNAGEL, 1766)	++
Atolmis rubricollis (LINNAEUS, 1758)	++
Lithosia quadra (LINNAEUS, 1758)	++
Eilema deplana (ESPER, 1787)	++
Eilema griseola (HÜBNER, 1803)	++
Eilema lurideola (ZINCKEN, 1817)	++
Eilema complana (LINNAEUS, 1758)	++
Eilema caniola (HÜBNER, 1808)	++
Eilema palliatella (SCOPOLI, 1763)	-
Eilema pygmaeola (DOUBLEDAY, 1847)	++

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
<i>Eilema lutarella</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Eilema sororcula</i> (HUFNAGEL, 1766)	++
<i>Setema cereola</i> (HÜBNER, 1803)	++
<i>Setina irrorella</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Setina roscida</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	-
<i>Coscinia striata</i> (LINNAEUS, 1758)	+
<i>Coscinia cribraria</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Utetheisa pulchella</i> (LINNAEUS, 1758)	-
<i>Watsonarctia deserta</i> (BARTEL, 1902)	H
<i>Phragmatobia fuliginosa</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Phragmatobia luctifera</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	-
<i>Parasemia plantaginis</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Spilosoma luteum</i> (HUFNAGEL, 1766)	++
<i>Spilosoma lubricipedum</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Spilosoma urticae</i> (ESPER, 1789)	++
<i>Diaphora mendica</i> (CLERCK, 1759)	++
<i>Diaphora luctuosa</i> (HÜBNER, 1830)	+
<i>Rhyparia purpurata</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Diacrisia sannio</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Hyphoraia aulica</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Pericallia matronula</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Arctia caja</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Arctia villica</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Arctia festiva</i> (HUFNAGEL, 1766)	+
<i>Callimorpha dominula</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Euplagia quadripunctaria</i> (PODA, 1761)	++
<i>Tyria jacobaeae</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Syntomis phegea</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Dysauxes ancilla</i> (LINNAEUS, 1767)	++
<b>Noctuidae, Eulenfalter, Eulen [z.T.]</b>	
<i>Idia calvaria</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Trisateles emortualis</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Paracolax tristalis</i> (FABRICIUS, 1794)	++
<i>Macrochilo cribrumalis</i> (HÜBNER, 1793)	++
<i>Herminia tarsicrinalis</i> (KNOCH, 1782)	++
<i>Herminia tarsipennalis</i> (TREITSCHKE, 1835)	++
<i>Herminia grisealis</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Polypogon strigilata</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Polypogon tentacularia</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Polypogon lunalis</i> (SCOPOLI, 1763)	++
<i>Polypogon zelleralis</i> (WOCKE, 1850)	++
<i>Rivula sericealis</i> (SCOPOLI, 1763)	++
<i>Parascotia fuliginaria</i> (LINNAEUS, 1761)	++
<i>Colobochoyla salicalis</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Hyphenodes humidalis</i> DOUBLEDAY, 1850	++

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
<i>Schrankia costaestrigalis</i> (STEPHENS, 1834)	++
<i>Schrankia taenialis</i> (HÜBNER, 1809)	+
<i>Hypena proboscidalis</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Hypena rostralis</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Hypena obesalis</i> TREITSCHKE, 1829	++
<i>Hypena crassalis</i> (FABRICIUS, 1787)	++
<i>Phytometra viridaria</i> (CLERCK, 1759)	++
<i>Scoliopteryx libatrix</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Catocala spona</i> (LINNAEUS, 1767)	++
<i>Catocala fraxini</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Catocala nupta</i> (LINNAEUS, 1767)	++
<i>Catocala elocata</i> (ESPER, 1787)	++
<i>Catocala promissa</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Catocala electa</i> (VIEWEG, 1790)	++
<i>Catocala conversa</i> (ESPER, 1783)	++
<i>Catocala hymenaea</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	-
<i>Catocala fulminea</i> (SCOPOLI, 1763)	++
<i>Minucia lunaris</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Dysgonia algira</i> (LINNAEUS, 1767)	H
<i>Prodotis stolidia</i> (FABRICIUS, 1775)	+
<i>Lygephila lusoria</i> (LINNAEUS, 1758)	-
<i>Lygephila pastinum</i> (TREITSCHKE, 1826)	++
<i>Lygephila viciae</i> (HÜBNER, 1822)	++
<i>Lygephila craccae</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Catephia alchymista</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Aedia funesta</i> (ESPER, 1786)	++
<i>Tyta luctuosa</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Callistege mi</i> (CLERCK, 1759)	++
<i>Euclidia glyphica</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Laspeyria flexula</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Meganola togatulalis</i> (HÜBNER, 1796)	-
<i>Meganola strigula</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Meganola albula</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Nola cucullatella</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Nola confusalis</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1847)	++
<i>Nola cicatricalis</i> (TREITSCHKE, 1835)	++
<i>Nola aerugula</i> (HÜBNER, 1793)	++
<i>Nola cristatula</i> (HÜBNER, 1793)	++
<i>Nycteola revayana</i> (SCOPOLI, 1772)	++
<i>Nycteola degenerana</i> (HÜBNER, 1799)	++
<i>Nycteola asiatica</i> (KRULIKOVSKY, 1904)	++
<i>Earias clorana</i> (LINNAEUS, 1761)	++
<i>Earias vernana</i> (FABRICIUS, 1787)	++
<i>Bena prasinana</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Pseudoips fagana</i> (FABRICIUS, 1781)	++

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
<i>Panthea coenobita</i> (ESPER, 1785)	++
<i>Trichosea ludifica</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Colocasia coryli</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Diloba caeruleocephala</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Moma alpium</i> (OSBECK, 1778)	++
<i>Acronicta alni</i> (LINNAEUS, 1767)	++
<i>Acronicta cuspidata</i> (HÜBNER, 1813)	++
<i>Acronicta tridens</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	+
<i>Acronicta psi</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Acronicta aceris</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Acronicta leporina</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Acronicta megacephala</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Acronicta strigosa</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Acronicta menyanthidis</i> (ESPER, 1789)	++
<i>Acronicta auricoma</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Acronicta euphorbiae</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Acronicta rumicis</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Craniophora ligustri</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Simyra albovenosa</i> (GOEZE, 1781)	++
<i>Cryphia receptricula</i> (HÜBNER, 1803)	+
<i>Cryphia fraudatricula</i> (HÜBNER, 1803)	++
<i>Cryphia algae</i> (FABRICIUS, 1775)	++
<i>Cryphia ereptricula</i> (TREITSCHKE, 1825)	++
<i>Cryphia raptricula</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Cryphia domestica</i> (HUFNAGEL, 1766)	++
<i>Cryphia muralis</i> (FORSTER, 1771)	++
<i>Emmelia trabealis</i> (SCOPOLI, 1763)	++
<i>Acontia lucida</i> (HUFNAGEL, 1766)	-
<i>Protodeltode pygarga</i> (HUFNAGEL, 1766)	++
<i>Deltode deceptor</i> (SCOPOLI, 1763)	++
<i>Deltode uncula</i> (CLERCK, 1759)	++
<i>Deltode bankiana</i> (FABRICIUS, 1775)	++
<i>Pseudeustrotia candidula</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Eublemma ostrina</i> (HÜBNER, 1808)	H
<i>Eublemma parva</i> (HÜBNER, 1808)	++
<i>Eublemma purpurina</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	+
<i>Euchalcia variabilis</i> (PILLER, 1783)	++
<i>Euchalcia modestoides</i> POOLE, 1989	++
<i>Euchalcia consona</i> (FABRICIUS, 1787)	H
<i>Polychrysis moneta</i> (FABRICIUS, 1787)	++
<i>Lamprotes c-aureum</i> (KNOCH, 1781)	++
<i>Tetrargentia v-argenteum</i> (ESPER, 1798)	++
<i>Diachrysis chrysitis</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Diachrysis tutti</i> (KOSTROWICKI, 1961)	++
<i>Diachrysis zosimi</i> (HÜBNER, 1822)	++

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
Diachrysia chryson (ESPER, 1789)	++
Macdunnoughia confusa (STEPHENS, 1850)	++
Plusia festucae (LINNAEUS, 1758)	++
Plusia putnami (GROTE, 1873)	++
Autographa gamma (LINNAEUS, 1758)	++
Autographa pulchrina (HAWORTH, 1809)	++
Autographa buraetica (STAUDINGER, 1892)	++
Autographa jota (LINNAEUS, 1758)	++
Autographa bractaea ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Autographa aemula ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	-
Syngrapha hochenwarthi (HOCHENWARTH, 1785)	++
Syngrapha interrogationis (LINNAEUS, 1758)	++
Aingrapha ain (HOCHENWARTH, 1785)	++
Trichoplusia ni (HÜBNER, 1803)	++
Chrysodeixis chalcites (ESPER, 1789)	++
Abrostola triplasia (LINNAEUS, 1758)	++
Abrostola trigemina (WERNEBURG, 1864)	++
Abrostola asclepiadis ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Cucullia fraudatrix EVERSMANN, 1837	+
Cucullia absinthii (LINNAEUS, 1761)	++
Cucullia artemisiae (HUFNAGEL, 1766)	++
Cucullia xeranthemi BOISDUVAL, 1840	+
Cucullia lactucae ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Cucullia lucifuga ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Cucullia umbratica (LINNAEUS, 1758)	++
Cucullia campanulae FREYER, 1831	++
Cucullia chamomillae ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Cucullia gnaphalii (HÜBNER, 1813)	+
Cucullia tanacetii ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	-
Cucullia asteris ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Cucullia scrophulariae ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Cucullia thapsiphaga TREITSCHKE, 1826	-
Cucullia lychnitis RAMBUR, 1833	+
Cucullia verbasci (LINNAEUS, 1758)	++
Cucullia prenanthis BOISDUVAL, 1840	++
Calophasia lunula (HUFNAGEL, 1766)	++
Calophasia platyptera (ESPER, 1788)	-
Sympistis nigrita (BOISDUVAL, 1840)	+
Calliergis ramosa (ESPER, 1786)	++
Lamprostricta culta ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	+
Pyrois cinnamomea (GOEZE, 1781)	-
Amphipyra pyramidea (LINNAEUS, 1758)	++
Amphipyra berbera RUNGS, 1949	++
Amphipyra perflua (FABRICIUS, 1787)	++
Amphipyra livida ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++



Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
<i>Amphipyra tragopoginis</i> (CLERCK, 1759)	++
<i>Amphipyra tetra</i> (FABRICIUS, 1787)	++
<i>Schinia cardui</i> (HÜBNER, 1790)	++
<i>Schinia cognata</i> (FREYER, 1833)	-
<i>Heliothis viriplaca</i> (HUFNAGEL, 1766)	++
<i>Heliothis adauca</i> BUTLER, 1878	++
<i>Heliothis ononis</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	+
<i>Heliothis peltigera</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Helicoverpa armigera</i> (HÜBNER, 1808)	++
<i>Protoschinia scutosa</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	+
<i>Pyrrhia umbra</i> (HUFNAGEL, 1766)	++
<i>Periphanes delphinii</i> (LINNAEUS, 1758)	+
<i>Elaphria venustula</i> (HÜBNER, 1790)	++
<i>Panemeria tenebrata</i> (SCOPOLI, 1763)	++
<i>Caradrina morpheus</i> (HUFNAGEL, 1766)	++
<i>Platyperigea kadenii</i> (FREYER, 1836)	++
<i>Paradrina clavipalpis</i> (SCOPOLI, 1763)	++
<i>Paradrina flavirena</i> GUENEE, 1852	++
<i>Eremodrina gilva</i> (DONZEL, 1837)	++
<i>Hoplodrina octogenaria</i> (GOEZE, 1781)	++
<i>Hoplodrina blanda</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Hoplodrina superstes</i> (OCHSENHEIMER, 1816)	++
<i>Hoplodrina respersa</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Hoplodrina ambigua</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Atypha pulmonaris</i> (ESPER, 1790)	++
<i>Spodoptera exigua</i> (HÜBNER, 1808)	++
<i>Chilodes maritima</i> (TAUSCHER, 1806)	++
<i>Athetis gluteosa</i> (TREITSCHKE, 1835)	++
<i>Athetis furvula</i> (HÜBNER, 1808)	++
<i>Athetis pallustris</i> (HÜBNER, 1808)	++
<i>Proxenus lepigone</i> (MÖSCHLER, 1860)	++
<i>Dypterygia scabriuscula</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Rusina ferruginea</i> (ESPER, 1785)	++
<i>Mormo maura</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Polyphaenis sericata</i> (ESPER, 1787)	++
<i>Talpophila matura</i> (HUFNAGEL, 1766)	++
<i>Trachea atriplicis</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Euplexia lucipara</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Phlogophora meticulosa</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Phlogophora scita</i> (HÜBNER, 1790)	++
<i>Hyppa rectilinea</i> (ESPER, 1788)	++
<i>Auchmis detersa</i> (ESPER, 1787)	++
<i>Actinotia polyodon</i> (CLERCK, 1759)	++
<i>Actinotia radiosa</i> (ESPER, 1804)	H
<i>Chloantha hyperici</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
<i>Callopietria juvenina</i> (STOLL, 1782)	++
<i>Eucarta virgo</i> (TREITSCHKE, 1825)	++
<i>Eucarta amethystina</i> (HÜBNER, 1803)	++
<i>Ipimorpha retusa</i> (LINNAEUS, 1761)	++
<i>Ipimorpha subtusa</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Enargia paleacea</i> (ESPER, 1788)	++
<i>Enargia abluta</i> (HÜBNER, 1808)	H
<i>Parastichtis suspecta</i> (HÜBNER, 1817)	++
<i>Mesogona acetosellae</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	+
<i>Mesogona oxalina</i> (HÜBNER, 1803)	++
<i>Cosmia diffinis</i> (LINNAEUS, 1767)	+
<i>Cosmia affinis</i> (LINNAEUS, 1767)	++
<i>Cosmia pyralina</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Cosmia trapezina</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Atethmia centrigo</i> (HAWORTH, 1809)	++
<i>Xanthia togata</i> (ESPER, 1788)	++
<i>Xanthia aurago</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Xanthia icteritia</i> (HUFNAGEL, 1766)	++
<i>Xanthia gilvago</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	+
<i>Xanthia ocellaris</i> (BORKHAUSEN, 1792)	+
<i>Xanthia citrigo</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Xanthia fulvago</i> CLERCK, 1759	++
<i>Fissipuncta ypsilon</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Agrochola lychnidis</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Agrochola circellaris</i> (HUFNAGEL, 1766)	++
<i>Agrochola lota</i> (CLERCK, 1759)	++
<i>Agrochola macilenta</i> (HÜBNER, 1809)	++
<i>Agrochola nitida</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Agrochola helvola</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Agrochola humilis</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Agrochola litura</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Agrochola laevis</i> (HÜBNER, 1803)	++
<i>Spudaea rutila</i> (ESPER, 1791)	++
<i>Eupsilia transversa</i> (HUFNAGEL, 1766)	++
<i>Jodia croceago</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	+
<i>Conistra vaccinii</i> (LINNAEUS, 1761)	++
<i>Conistra ligula</i> (ESPER, 1791)	-
<i>Conistra rubiginosa</i> (SCOPOLI, 1763)	++
<i>Conistra veronicae</i> (HÜBNER, 1813)	-
<i>Conistra rubiginea</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Conistra erythrocephala</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Orbona fragariae</i> (VIEWEG, 1790)	++
<i>Episema glaucina</i> (ESPER, 1789)	++
<i>Cleoceris scoriacea</i> (ESPER, 1789)	++
<i>Brachionycha nubeculosa</i> (ESPER, 1785)	++

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
Brachionycha sphinx (HUFNAGEL, 1766)	++
Dasypolia templi (THUNBERG, 1792)	++
Brachylomia viminalis (FABRICIUS, 1776)	++
Aporophyla lutulenta ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Lithomoia solidaginis (HÜBNER, 1803)	++
Lithophane semibrunnea (HAWORTH, 1809)	-
Lithophane hepatica (CLERCK, 1759)	++
Lithophane ornitopus (HUFNAGEL, 1766)	++
Lithophane furcifera (HUFNAGEL, 1766)	++
Lithophane consocia (BORKHAUSEN, 1792)	++
Xylena vetusta (HÜBNER, 1813)	++
Xylena exoleta (LINNAEUS, 1758)	++
Meganephria bimaculosa (LINNAEUS, 1767)	-
Allophyes oxyacanthae (LINNAEUS, 1758)	++
Valeria oleagina ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	+
Valeria jaspidea (DE VILLERS, 1789)	-
Griposia aprilina (LINNAEUS, 1758)	++
Dichonia convergens ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Dichonia aeruginea (HÜBNER, 1808)	-
Dryobotodes eremita (FABRICIUS, 1775)	++
Dryobotodes monochroma (ESPER, 1790)	+
Antitype chi (LINNAEUS, 1758)	++
Ammoconia caecimacula ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Trigonophora flammea (ESPER, 1785)	+
Polymixis polymita (LINNAEUS, 1761)	-
Polymixis xanthomista (HÜBNER, 1819)	++
Polymixis gemmea (TREITSCHKE, 1825)	++
Blepharita satura ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Mniotype adusta (ESPER, 1790)	++
Apamea monoglypha (HUFNAGEL, 1766)	++
Apamea sicula (TURATI, 1909)	++
Apamea lithoxylea ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Apamea sublustris (ESPER, 1788)	++
Apamea crenata (HUFNAGEL, 1766)	++
Apamea epomidion (HAWORTH, 1809)	++
Apamea aquila DONZEL, 1837	++
Apamea remissa (HÜBNER, 1809)	++
Apamea anceps ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	+
Apamea sordens (HUFNAGEL, 1766)	++
Apamea lateritia (HUFNAGEL, 1766)	++
Apamea furva ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Apamea platinea (TREITSCHKE, 1825)	++
Apamea maillardi (GEYER, 1834)	++
Apamea zeta (TREITSCHKE, 1825)	++
Apamea rubrireana (TREITSCHKE, 1825)	++

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
<i>Apamea oblonga</i> (HAWORTH, 1809)	-
<i>Apamea unanimitis</i> (HÜBNER, 1813)	++
<i>Apamea illyria</i> FREYER, 1846	++
<i>Loscopia scolopacina</i> (ESPER, 1788)	++
<i>Leucapamea ophiogramma</i> (ESPER, 1794)	++
<i>Eremobina pabulatricula</i> (BRAHM, 1791)	+
<i>Oligia strigilis</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Oligia versicolor</i> (BORKHAUSEN, 1792)	++
<i>Oligia latruncula</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Oligia fasciuncula</i> (HAWORTH, 1809)	++
<i>Mesologia furuncula</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Mesologia literosa</i> (HAWORTH, 1809)	++
<i>Mesapamea secalis</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Mesapamea didyma</i> (ESPER, 1788)	++
<i>Photodes captiuncula</i> (TREITSCHKE, 1825)	++
<i>Eremobia ochroleuca</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Luperina testacea</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Rhizedra lutosa</i> (HÜBNER, 1803)	++
<i>Amphipoea oculatea</i> (LINNAEUS, 1767)	++
<i>Amphipoea fucosa</i> (FREYER, 1830)	++
<i>Amphipoea lucens</i> (FREYER, 1845)	++
<i>Hydraecia micacea</i> (ESPER, 1789)	++
<i>Hydraecia ultima</i> HOLST, 1965	H
<i>Hydraecia petasitis</i> DOUBLEDAY, 1847	++
<i>Gortyna flavago</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Calamia tridens</i> (HUFNAGEL, 1766)	-
<i>Stauropora celsia</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Celaena leucostigma</i> (HÜBNER, 1808)	++
<i>Nonagria typhae</i> (THUNBERG, 1784)	++
<i>Phragmatiphila nexa</i> (HÜBNER, 1808)	++
<i>Archanara geminipuncta</i> (HAWORTH, 1809)	H
<i>Archanara neurica</i> (HÜBNER, 1808)	++
<i>Archanara sparganii</i> (ESPER, 1790)	++
<i>Sedina buettneri</i> (HERING, 1858)	++
<i>Chortodes minima</i> (HAWORTH, 1809)	++
<i>Chortodes fluxa</i> (HÜBNER, 1809)	++
<i>Chortodes pygmina</i> (HAWORTH, 1809)	++
<i>Charanyca trigammica</i> (HUFNAGEL, 1766)	++
<i>Calocestra microdon</i> (GUENÉE, 1852)	++
<i>Discestra trifolii</i> (HUFNAGEL, 1766)	++
<i>Melanarta melanopa</i> (THUNBERG, 1791)	++
<i>Anarta myrtilli</i> (LINNAEUS, 1761)	++
<i>Coranarta cordigera</i> (THUNBERG, 1788)	++
<i>Lacanobia w-latinum</i> (HUFNAGEL, 1766)	++
<i>Lacanobia aliena</i> (HÜBNER, 1809)	+

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
Lacanobia splendens (HÜBNER, 1808)	++
Lacanobia oleracea (LINNAEUS, 1758)	++
Lacanobia thalassina (HUFNAGEL, 1766)	++
Lacanobia contigua ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Lacanobia suasa ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Hada plebeja (LINNAEUS, 1761)	++
Hecatera dysodea ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Hecatera bicolorata (HUFNAGEL, 1766)	++
Hadena bicruris (HUFNAGEL, 1766)	++
Hadena luteago ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Hadena compta ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Hadena confusa (HUFNAGEL, 1766)	++
Hadena filograna (ESPER, 1788)	++
Hadena albimacula (BORKHAUSEN, 1792)	++
Hadena magnolii (BOISDUVAL, 1829)	++
Hadena caesia ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Hadena irregularis (HUFNAGEL, 1766)	K
Hadena perplexa ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Aneda rivularis (FABRICIUS, 1775)	++
Sideridis lampra (SCHAWERDA, 1913)	K
Colonsideridis albicolon (HÜBNER, 1813)	-
Heliophobus reticulata (GOEZE, 1781)	++
Heliophobus kitti (SCHAWERDA, 1917)	++
Melanchra persicariae (LINNAEUS, 1761)	++
Caramica pisi (LINNAEUS, 1758)	++
Mamestra brassicae (LINNAEUS, 1758)	++
Papestra biren (GOEZE, 1781)	++
Polia bombycina (HUFNAGEL, 1766)	++
Polia tricoma (HUFNAGEL, 1766)	++
Polia nebulosa (HUFNAGEL, 1766)	++
Leucania obsoleta (HÜBNER, 1803)	++
Leucania comma (LINNAEUS, 1761)	++
Mythimna turca (LINNAEUS, 1761)	++
Mythimna conigera ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Mythimna ferrago (FABRICIUS, 1787)	++
Mythimna albipuncta ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Mythimna vitellina (HÜBNER, 1808)	++
Mythimna pudorina ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Mythimna straminea (TREITSCHKE, 1825)	++
Mythimna impura (HÜBNER, 1808)	++
Mythimna pallens (LINNAEUS, 1758)	++
Mythimna l-album (LINNAEUS, 1767)	++
Mythimna andereggii (BOISDUVAL, 1840)	++
Acantholeucania loreyi (DUPONCHEL, 1827)	+
Mythimna unipuncta (HAWORTH, 1809)	++

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
Orthosia incerta (HUFNAGEL, 1766)	++
Orthosia gothica (LINNAEUS, 1758)	++
Orthosia cruda ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Orthosia miniosa ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Orthosia opima (HÜBNER, 1809)	++
Orthosia populeti (FABRICIUS, 1781)	++
Orthosia cerasi (FABRICIUS, 1775)	++
Orthosia gracilis ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Orthosia munda ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Panolis flammea ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Egira conspicularis (LINNAEUS, 1758)	++
Hyssia cavernosa (EVERSMANN, 1842)	+
Cerapteryx graminis (LINNAEUS, 1758)	++
Tholera cespitis ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Neuronia decimalis (PODA, 1761)	++
Pachetra sagittigera (HUFNAGEL, 1766)	++
Eriopygodes imbecilla (FABRICIUS, 1794)	++
Lasionycta proxima (HÜBNER, 1809)	++
Axylia putris (LINNAEUS, 1761)	++
Pseudochropleura flammatra ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	+
Pseudochropleura musiva (HÜBNER, 1803)	-
Ochropleura plecta (LINNAEUS, 1761)	++
Ochropleura leucogaster (FREYER, 1831)	K
Diarsia mendica (FABRICIUS, 1775)	++
Diarsia dahlii (HÜBNER, 1813)	++
Diarsia brunnea ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Diarsia rubi (VIEWEG, 1790)	++
Noctua pronuba (LINNAEUS, 1758)	++
Noctua fimbriata (SCHREBER, 1759)	++
Noctua orbona (HUFNAGEL, 1766)	++
Noctua comes HÜBNER, 1813	++
Noctua interposita (HÜBNER, 1790)	++
Noctua janthe (BORKHAUSEN, 1792)	++
Noctua janthina ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Noctua interjecta HÜBNER, 1803	++
Epilecta linogrisea ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Lycophotia porphyrea ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Chersotis rectangula ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Chersotis ocellina ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Chersotis multangula (HÜBNER, 1803)	++
Chersotis cuprea ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Margasotis margaritacea (DE VILLERS, 1789)	++
Rhyacia lucipeta ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Rhyacia helvetina (BOISDUVAL, 1833)	++
Rhyacia simulans (HUFNAGEL, 1766)	++

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
Epipsilia latens (HÜBNER, 1809)	++
Epipsilia grisea (FABRICIUS, 1794)	++
Standfussiana lucernea (LINNAEUS, 1758)	++
Paradiarsia punicea (HÜBNER, 1803)	-
Eurois occulta (LINNAEUS, 1758)	++
Spaelotis raveda ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	+
Opigena polygona ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Graphiphora augur (FABRICIUS, 1775)	++
Eugnorisma depuncta (LINNAEUS, 1761)	++
Xestia rhaetica (STAUDINGER, 1871)	++
Xestia speciosa (HÜBNER, 1813)	++
Xestia alpicola (ZETTERSTEDT, 1839)	++
Xestia lorezi (STAUDINGER, 1891)	++
Xestia c-nigrum (LINNAEUS, 1758)	++
Xestia ditrapezium ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Xestia triangulum (HUFNAGEL, 1766)	++
Xestia ashworthii (DOUBLEDAY, 1855)	++
Xestia baja ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Xestia rhomboidea (ESPER, 1790)	++
Xestia castanea (ESPER, 1798)	++
Xestia ochreago (HÜBNER, 1809)	++
Xestia collina (BOISDUVAL, 1840)	++
Xestia sexstrigata (HAWORTH, 1809)	++
Xestia xanthographa ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Eugraphe sigma ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Coenophila subrosea (STEPHENS, 1829)	++
Cerastis rubricosa ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Sora leucographa ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Naenia typica (LINNAEUS, 1758)	++
Anaplectoides prasina ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Protolampra sobrina (DUPONCHEL, 1843)	++
Peridroma saucia (HÜBNER, 1808)	++
Actebia praecox (LINNAEUS, 1758)	+
Euxoa recussa (HÜBNER, 1817)	++
Euxoa birivia ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Euxoa decora ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Euxoa aquilina ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	+
Euxoa temera (HÜBNER, 1808)	-
Euxoa nigricans (LINNAEUS, 1761)	++
Euxoa tritici (LINNAEUS, 1761)	+
Euxoa obelisca ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Euxoa vitta (ESPER, 1789)	++
Yigoga signifera ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
Yigoga forcipula ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	-
Yigoga nigrescens (HÖFNER, 1888)	++

Art (Familien in grün hinterlegt)	Letztnachweis
<i>Crassagrotis crassa</i> (HÜBNER, 1803)	++
<i>Agrotis ipsilon</i> (HUFNAGEL, 1766)	++
<i>Agrotis exclamationis</i> (LINNAEUS, 1758)	++
<i>Agrotis clavis</i> (HUFNAGEL, 1766)	++
<i>Agrotis segetum</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Agrotis vestigialis</i> (HUFNAGEL, 1766)	K
<i>Agrotis simplonia</i> (GEYER, 1832)	++
<i>Agrotis cinerea</i> ([DENIS & SCHIFFERMÜLLER], 1775)	++
<i>Agrotis fatidica</i> (HÜBNER, 1824)	++

### Rote Liste ausgewählter Schmetterlingsarten

Hinsichtlich ihrer Gefährdung werden hier 193 Arten beurteilt.

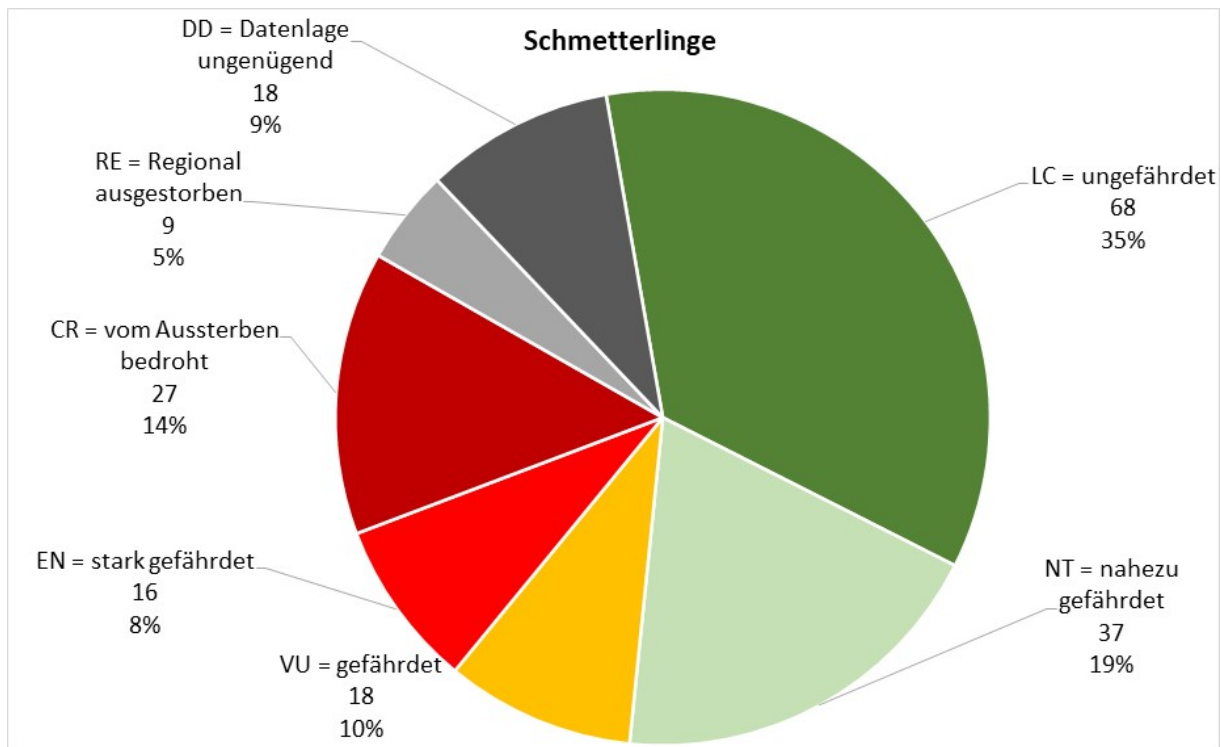


Abbildung 6: Gefährdungssituation der betrachteten Schmetterlingsarten der Steiermark (n = 193).

Tabelle 10: Rote Liste der Schmetterlinge der Steiermark. Die Arten sind alphabetisch nach wissenschaftlichem Namen gereiht. Re = Referenzzustand, Be = aktueller Bestand, Tr = Trend, kP = besonders kleine Population, Zu = Zuwanderung, Is = Isolation, aB = direkte anthropogene Beeinflussung, sR = sonstiges Risiko.

Wiss. Name	Deutscher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	RL
<i>Aglais urticae</i>	Kleiner Fuchs	7	0	0						LC
<i>Agrodiaetus damon</i>	Weißdolch-Bläuling	?	?	?						DD
<i>Albulina orbitulus</i>	Heller Alpenbläuling	6	-1	-1						LC
<i>Anthocharis cardamines</i>	Aurorafalter	6	-1	-1						LC



Wiss. Name	Deutscher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	RL
<i>Apatura ilia</i>	Kleiner Schillerfalter	5	-4	-2						EN
<i>Apatura iris</i>	Großer Schillerfalter	6	-4	-1						EN
<i>Aphantopus hyperantus</i>	Brauner Waldvogel	6	-1	-1						LC
<i>Aporia crataegi</i>	Baumweißling	7	-5	0	ja	ja?				CR
<i>Araschnia levana</i>	Landkärtchen	6	-2	-1						LC
<i>Arethusana arethusa</i>	Rotbindiger Samtfalter	?	?	?						DD
<i>Argynnis paphia</i>	Kaisermantel	6	-1	-1						LC
<i>Aricia agestis</i>	Kleiner Sonnenröschen-Bläuling	6	-2	-2						NT
<i>Aricia ataxerxes</i>	Großer Sonnenröschen-Bläuling	5	-2	-1						NT
<i>Boloria aquilonaris</i>	Hochmoor-Perlmutterfalter	2	-3	-4						CR
<i>Boloria napaea</i>	Ähnlicher Perlmutterfalter	3	0	-1						NT
<i>Boloria pales</i>	Hochgebirgs-Perlmutterfalter	4	0	-1						NT
<i>Brenthis daphne</i>	Brombeer-Perlmutterfalter	5	-1	-1						NT
<i>Brenthis hecate</i>	Saumfleck-Perlmutterfalter	2	-5	-5						RE
<i>Brenthis ino</i>	Mädesüß-Perlmutterfalter	6	-3	-3						EN
<i>Brevantennia reliqua</i>										DD
<i>Brevantennia styriaca</i>		4								LC
<i>Brintesia circe</i>	Weißer Waldportier	5	-1	-1						NT
<i>Callophrys rubi</i>	Grüner Zipfelfalter	7	-1	-1						LC
<i>Carcharodus alceae</i>	Malven-Dickkopffalter	6	-3	0						NT
<i>Carcharodus flocciferus</i>	Heilziest-Dickkopffalter	4	-5	-5						CR
<i>Carterocephalus palaemon</i>	Gelbwüfelfiger Dickkopffalter	7	-1	-1						LC
<i>Celastrina argiolus</i>	Faulbaum-Bläuling	6	-1	-1						LC
<i>Chamaesphecia amygdaloides</i>		2								NT
<i>Chazara briseis</i>	Berghexe	2	-5	-5						RE
<i>Clossiana dia</i>	Magerrasen-Perlmutterfalter	5	-1	-1						NT
<i>Clossiana euphrosyne</i>	Silberfleck-Perlmutterfalter	7	-1	-1						LC
<i>Clossiana selene</i>	Braunfleckiger Perlmutterfalter	6	-2	-2						NT
<i>Clossiana thore</i>	Alpen-Perlmutterfalter	3	-1	-1						NT
<i>Clossiana titania</i>	Natterwurz-Perlmutterfalter	3	-1	-1						NT
<i>Coenonympha arcania</i>	Perlgrasfalter	6	-1	-1						LC
<i>Coenonympha gardetta</i>	Alpen-Wiesenvögelchen	2	0	0						NT
<i>Coenonympha glycerion</i>	Rotbraunes Wiesenvögelchen	6	-1	-2						LC

Wiss. Name	Deutscher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	RL
Coenonympha oedippus	Moor-Wiesenvögelchen	2	-5	-5						RE
Coenonympha pamphilus	Kleines Wiesenvögelchen	7	0	0						LC
Coenonympha tullia	Großes Wiesenvögelchen	4	-2	-2						VU
Colias alfacariensis	Hufeisenklee-Gelbling	5	-3	-3						EN
Colias crocea	Postillon	7	-2	-1						LC
Colias hyale	Weißklee-Gelbling	5	-3	-3						EN
Colias myrmidone	Myrmidone-Gelbling	5	-5	-5						RE
Colias palaeno	Hochmoor-Gelbling	3	-4	-3	ja					CR
Colias phicomone	Alpen-Gelbling	5	-1	-1						NT
Colostygia austriacaria		6	0	0						LC
Crocota niveata		5	0	0						LC
Cupido minimus	Zwerg-Bläuling	7	-1	0						LC
Cupido osiris	Kleiner Alpen-Bläuling									DD
Cyaniris semiargus	Rotklee-Bläuling	7	0	0						LC
Cynthia cardui	Distelfalter	7	0	0						LC
Damora pandora	Pandorafalter	1	-5	-5						DD
Elophos zirbitzensis		3	0	0						LC
Erebia aethiops	Graubindiger Mohrenfalter	7	-1	-1						LC
Erebia alberganus	Mandeläugiger Mohrenfalter	1	-5	-5						CR
Erebia cassioides	Schillernder Mohrenfalter									DD
Erebia claudina	Weißpunktierter Mohrenfalter	4	0	0						LC
Erebia epiphron	Knoch's Mohrenfalter	5	0	0						LC
Erebia eriphyle	Ähnlicher Mohrenfalter	5	0	0						LC
Erebia euryale	Rotgestreifter Mohrenfalter	7	-1	0						LC
Erebia gorge	Seidenglanz-Mohrenfalter	6	0	0						LC
Erebia ligea	Weißbindiger Mohrenfalter	5	-1	-1						NT
Erebia manto	Gelbgefleckter Mohrenfalter	6	0	0						LC
Erebia medusa	Rundaugen-Mohrenfalter	6	-1	-1						LC
Erebia melampus	Kleiner Mohrenfalter	5	0	0						LC
Erebia meolans	Gelbbindiger Mohrenfalter	4	-1	-2						NT
Erebia nivalis	Hochalpiner Schillernder Mohrenfalter	5	0	0						LC
Erebia oeme	Doppelaugen-Mohrenfalter	5	-2	-1						NT
Erebia pandrose	Graubrauner Mohrenfalter	5	0	0						LC
Erebia pharte	Unpunktierter Mohrenfalter	6	0	0						LC
Erebia pluto	Eis-Mohrenfalter	3	0	0						LC

Wiss. Name	Deutscher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	RL
<i>Erebia pronoe</i>	Wasser-Mohrenfalter	6	0	0						LC
<i>Erynnis tages</i>	Kronwicken-Dickkopffalter	7	0	0						LC
<i>Eumedonia eumedon</i>	Storchschnabel-Bläuling	5	-3	-2						VU
<i>Eurodryas aurinia</i>	Skabiosen-Scheckenfalter	4	-2	-3						VU
<i>Everes alcetas</i>	Südlicher Kurzgeschwänzter Bläuling	3	-5	-5						CR
<i>Everes argiades</i>	Kurzgeschwänzter Bläuling	6	-2	0						LC
<i>Everes decoloratus</i>	Östlicher Kurzgeschwänzter Bläuling	2	-5	-5						CR
<i>Fabriciana adippe</i>	Feuriger Perlmutterfalter	6	-4	-3						CR
<i>Fabriciana niobe</i>	Mittlerer Perlmutterfalter	6	-2	-2						NT
<i>Glauopsyche alexis</i>	Alexis-Bläuling	5	-3	-2						VU
<i>Gonepteryx rhamni</i>	Zitronenfalter	7	-2	-1						LC
<i>Hamearis lucina</i>	Schlüsselblumen-Würfelfalter	5	-1	-1						NT
<i>Hesperia comma</i>	Komma-Dickkopffalter	7	-2	-2						NT
<i>Heteropterus morpheus</i>	Spiegelfleck-Dickkopffalter	2	-1	-4						CR
<i>Hipparchia fagi</i>	Großer Waldportier	4	-3	-3						EN
<i>Hipparchia semele</i>	Ockerbindiger Samtfalter	4	-5	-5						RE
<i>Hypodryas cynthia</i>	Veilchen-Scheckenfalter	4	-1	-1						NT
<i>Hypodryas intermedia</i>	Heckenkirschen-Scheckenfalter	1	0	-2						CR
<i>Hypodryas maturna</i>	Eschen-Scheckenfalter	3	-5	-5						CR
<i>Hyponphele lycaon</i>	Kleines Ochsenauge	4	-5	-5						RE
<i>Inachis io</i>	Tagpfauenauge	7	0	0						LC
<i>Iphiclides podalirius</i>	Segelfalter	5	-4	-2						EN
<i>Issoria lathonia</i>	Kleiner Perlmutterfalter	6	-1	-1						LC
<i>Kessleria hauderi</i>		?	?	?						DD
<i>Lasiommata maera</i>	Braunauge	7	-1	-1						LC
<i>Lasiommata megera</i>	Mauerfuchs	6	-1	-1						LC
<i>Lasiommata petropolitana</i>	Braunscheckauge	6	0	-1						LC
<i>Leptidea sinapis</i>	Tintenfleck-Weißling	6	-3	-2						VU
<i>Limenitis camilla</i>	Kleiner Eisvogel	5	-2	0						NT
<i>Limenitis populi</i>	Großer Eisvogel	5	-4	-3						CR
<i>Limenitis reducta</i>	Blauschwarzer Eisvogel	5	-5	-5						RE
<i>Lopinga achine</i>	Gelbringfalter	3	-2	-2						VU
<i>Lunakia alyssella</i>		?	?	?						DD
<i>Lycaeides argyrognomon</i>	Kronwicken-Bläuling	5	?	?						DD
<i>Lycaeides idas</i>	Ginster-Bläuling	6	-1	-2						LC

Wiss. Name	Deutscher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	RL
<i>Lycaena alciphron</i>	Violetter Feuerfalter	3	-5	-5						CR
<i>Lycaena dispar</i>	Großer Feuerfalter	5	-3	-3						EN
<i>Lycaena helle</i>	Blauschillernder Feuerfalter	1	-2	-3						CR
<i>Lycaena hippothoe</i>	Lilagold-Falter	7	-1	-2						LC
<i>Lycaena phlaeas</i>	Kleiner Feuerfalter	7	-1	-1						LC
<i>Lycaena tityrus</i>	Brauner Feuerfalter	7	0	-1						LC
<i>Lycaena virgaurae</i>	Dukatenfalter	7	-2	-2						NT
<i>Lysandra bellargus</i>	Himmelblauer Bläuling	5	-1	-1						NT
<i>Lysandra coridon</i>	Silbergrüner Bläuling	5	-1	-1						NT
<i>Maculineaalcon</i>	Lungenenzian-Ameisenbläuling	6	-4	-4						CR
<i>Maculinea arion</i>	Quendel-Ameisenbläuling	7	-2	-2						NT
<i>Maculinea nausithous</i>	Dunkler Wiesenknopf-Ameisenbläuling	6	-4	-4						CR
<i>Maculinea rebeli</i>	Kreuzenzian-Ameisenbläuling	4								LC
<i>Maculinea teleius</i>	Heller Wiesenknopf-Ameisenbläuling	6	-4	-3						CR
<i>Maniola jurtina</i>	Großes Ochsenauge	7	-1	-1						LC
<i>Melanargia galathea</i>	Schachbrett	5	-3	-2						VU
<i>Meleageria daphnis</i>	Zahnflügel-Bläuling	4	-4	-5						CR
<i>Melitaea asteria</i>	Kleiner Scheckenfalter	2	?							DD
<i>Melitaea athalia</i>	Wachtelweizen-Scheckenfalter	7	-2	-1						LC
<i>Melitaea aurelia</i>	Ehrenpreis-Scheckenfalter	6	-3	-3						EN
<i>Melitaea britomartis</i>	Östlicher Scheckenfalter	2	?							DD
<i>Melitaea cinxia</i>	Wegerich-Scheckenfalter	5	-5	-5						RE
<i>Melitaea diamina</i>	Baldrian-Scheckenfalter	6	-3	-2						VU
<i>Melitaea didyma</i>	Roter Scheckenfalter	6	-4	-3						CR
<i>Melitaea phoebe</i>	Flockenblumen-Scheckenfalter	6	-4	-3						CR
<i>Melitaea trivia</i>	Bräunlicher Scheckenfalter	3	-5	-5						RE
<i>Mesoacidalia aglaja</i>	Großer Perlmutterfalter	6	-2	-2						NT
<i>Minois dryas</i>	Blaukernaue	5	-2	-2						VU
<i>Monopis burmanni</i>		3	0	0						LC
<i>Neptis rivularis</i>	Schwarzer Trauerfalter	5	-1	-1						NT
<i>Neptis sappho</i>	Schwarzbrauner Trauerfalter	5	1	1						LC
<i>Nymphalis antiopa</i>	Trauermantel	6	-3	0						NT
<i>Nymphalis polychloros</i>	Großer Fuchs	5	-5	-5						CR
<i>Nymphalis vau-album</i>	Weißes L									DD
<i>Ochlodes sylvanus</i>	Rostfarbener Dickkopffalter	7	-1	-1						LC
<i>Oeneis glacialis</i>	Gletscherfalter	4	0	0						LC

Wiss. Name	Deutscher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	RL
<i>Papilio machaon</i>	Schwalbenschwanz	6	-4	-2						EN
<i>Pararge aegeria</i>	Waldbrettspiel	7	0	0						LC
<i>Parnassius apollo</i>	Apollofalter	4	-4	-3						CR
<i>Parnassius mnemosyne</i>	Schwarzer Apollo	5	-4	-3						CR
<i>Parnassius phoebus</i>	Alpen-Apollo	4	-1	0						NT
<i>Pieris brassicae</i>	Großer Kohlweißling	6	-4	-1						EN
<i>Pieris bryoniae</i>	Bergweißling	5	-1	0						NT
<i>Pieris napi</i>	Grünader-Weißling	6	-1	-1						LC
<i>Pieris rapae</i>	Kleiner Kohlweißling	6	-3	0						NT
<i>Plebejus argus</i>	Argusbläuling	7	-2	-2						NT
<i>Plebicula amanda</i>	Vogelwicken-Bläuling	4	-2	-2						VU
<i>Plebicula dorylas</i>	Wundklee-Bläuling	6	-3	-2						VU
<i>Plebicula thersites</i>	Esparsetten-Bläuling	4	-3	-2						VU
<i>Polygonia c-album</i>	C-Falter	6	-1	-1						LC
<i>Polyommatus icarus</i>	Hauhechel-Bläuling	7	-2	-1						LC
<i>Pontia callidice</i>	Alpen-Weißling	2	0	-1	ja					NT
<i>Pontia daplidice</i>	Westlicher Resedaweißling	5	-1	-1						NT
<i>Procllossiana eunomia</i>	Randring-Perlmutterfalter	4	-2	-3						VU
<i>Pseudophilotes vicrama</i>	Östlicher Quendelbläuling	4	-3	-3						EN
<i>Pyrgus alveus</i>	Sonnenröschen-Würfel-Dickkopffalter	7	-1	-1						LC
<i>Pyrgus andromedae</i>	Silberwurz-Würfel-Dickkopffalter	5	-1	-1						NT
<i>Pyrgus armoricanus</i>	Zweibrütiger Würfel-Dickkopffalter	4	-4	-2						EN
<i>Pyrgus cacaliae</i>	Fahlfleckiger Alpen-Würfel-Dickkopffalter	6	-1	-1						LC
<i>Pyrgus carlinae</i>	Südwestalpen-Würfel-Dickkopffalter	?	?	?						DD
<i>Pyrgus carthami</i>	Steppenheiden-Würfel-Dickkopffalter	?	?	?						DD
<i>Pyrgus malvae</i>	Kleiner Würfel-Dickkopffalter	7	0	0						LC
<i>Pyrgus serratulae</i>	Schwarzbrauner Würfel-Dickkopffalter	7	-1	-1						LC
<i>Pyrgus warrensis</i>	Warrens Würfel-Dickkopffalter	5	0	0						LC
<i>Quercusia quercus</i>	Blauer Eichen-Zipfelfalter	5	-2	-2						VU
<i>Rebelia majorella</i>		5	?	?						LC
<i>Rebelia styriaca</i>		3	?	?						LC
<i>Reisseronia gertrudae</i>		2	-5	?						CR
<i>Sattleria styriaca</i>		?	?	?						DD
<i>Satyrium acaciae</i>	Akazien-Zipfelfalter	2	-4	-5						CR
<i>Satyrium ilicis</i>	Brauner Eichen-Zipfelfalter	4	-3	-3						EN
<i>Satyrium pruni</i>	Pflaumen-Zipfelfalter	4	-3	-3						EN
<i>Satyrium spini</i>	Kreuzdorn-Zipfelfalter	5	-2	-2						VU

Wiss. Name	Deutscher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	RL
Satyrium w-album	Ulmen-Zipfelfalter	5	-2	-2						VU
Scolitantides orion	Fetthennen-Bläuling	4	-3	-3						EN
Sphaleroptera orientana										DD
Spialia orbifer	Östlicher Würfel-Dickkopffalter	3	-5	-5						CR
Spialia sertorius	Roter Würfel-Dickkopffalter	7	-3	-2						VU
Stigmella geimontani										DD
Syntarucus pirithous	Kleiner Wanderbläuling	2	-5	-5		ja				
Thecla betulae	Nierenfleck	5	-2	-2						VU
Thersamonia thersamon	Südöstlicher Feuerfalter	2	-5	-5						DD
Thymelicus lineola	Schwarzkolbiger Dickkopffalter	7	-1	-1						LC
Thymelicus sylvestris	Braunkolbiger Dickkopffalter	7	-1	-1						LC
Vaccinia optilete	Hochmoor-Bläuling	6	-2	-2						NT
Vanessa atalanta	Admiral	7	1	0						LC
Zerynthia polyxena	Osterluzeifalter	2	-4	-5	ja			ja		CR

Anmerkungen zur Roten Liste:

*Agrodiaetus damon* (Weißdolch-Bläuling): historischer Nachweis fraglich

*Brenthis hecate* (Saumfleck-Perlmutterfalter): ehemals im Grazer Becken, heute verschollen

*Chazara briseis* (Berghexe): Letztfund 1964

*Coenonympha oedippus* (Moor-Wiesenvögelchen): Letztfund 1928

*Damora pandora* (Pandorafalter): historische Nachweise fraglich

*Hipparchia semele* (Ockerbindiger Samtfalter): Letztfund 1955

*Hyponphele lycaon* (Kleines Ochsenauge): Letztfund 1968

*Limenitis reducta* (Blauschwarzer Eisvogel): Letztfund 1990

*Melitaea cinxia* (Wegerich-Scheckenfalter): Letztfund 1964

*Melitaea trivia* (Bräunlicher Scheckenfalter): Letztfund 1987

*Spialia orbifer* (Östlicher Würfel-Dickkopffalter): Letztfund 1913

*Syntarucus pirithous* (Kleiner Wanderbläuling): Irrgast, wandernde Art

*Thersamonia thersamon* (Südöstlich her Feuerfalter): historische Nachweise fraglich

## V. KÄFER EXCL. LAUFKÄFER (COLEOPTERA)

**Erwin Holzer, Karl Adlbauer, Gregor Degasperi, Christian Mairhuber & Sandra Aurenhammer**

### Einführung

Weltweit gesehen bilden Käfer mit rund 350.000 beschriebenen Spezies die artenreichste Tiergruppe. Aus Österreich sind derzeit etwa 7.400 Käferarten bekannt, aus der Steiermark sind gegenwärtig 5.412 Käferarten gemeldet. Rund ein Viertel der Arten ist xylobiont. Darunter versteht man jene Arten, deren Entwicklung sich in Holz oder Holzpilzen vollzieht oder deren Leben auf andere Weise an Holz unterschiedlicher Zustandsformen gebunden ist. Zu den Totholzkäfern zählt eine Reihe selten gewordener und gefährdeter Spezies, deren Vorkommen sich oftmals auf wenige, naturnahe Waldstandorte mit hohem Totholzanteil beschränkt.

Die Vertreter der Familien Bockkäfer (Cerambycidae) und Prachtkäfer (Buprestidae) sind überwiegend Totholzbewohner, zeichnen sich durch ein hohes Maß an Spezialisierung aus und reagieren besonders sensibel auf strukturelle Habitatveränderungen. Käferarten deren Überleben an Strukturen gebunden ist, die ausschließlich in Naturwäldern zu finden sind werden als „Urwaldreliktarten“ bezeichnet (ECKELT et al. 2017). Wird der Artbestand eines Gebiets ermittelt, kann unmittelbar auf die Biotopstruktur, -nutzung und -tradition geschlossen werden. Xylobionte Käfer stellen daher eine zentrale Indikatorgruppe dar, die bei naturschutzfachlichen Fragestellungen zu gehölzdominierten Lebensräumen in Betracht gezogen wird. Dreizehn der insgesamt 18 in Österreich vorkommenden FFH-Käferarten sind Totholzbewohner, 11 davon kommen in der Steiermark vor. Sie fungieren als Schirmarten, für hochgradig gefährdete Käferzönosen derselben selten gewordenen Totholznischen. Die xylobionte Insektenfauna besiedelt das gesamte, vielgestaltige Spektrum an Mikrostrukturen in und an Totholz und lässt sich aufgrund seiner unterschiedlichen Präferenzen für einzelne Kleinstlebensräume in ökologische Gilden gliedern.

Ein großer Teil der europäischen Totholzfauna ist wärmeliebend (thermophil) und profitiert von besonnten Totholzstrukturen. Als extremes Beispiel sind hier Vertreter der Familie Prachtkäfer zu nennen. Viele Arten dieser Gruppe entwickeln sich bevorzugt oder gar ausschließlich in besonnten Totholzstrukturen und sind nur bei Sonnenschein flugaktiv. Auch macht es einen Unterschied, ob es sich um stehende oder liegende Totholzstrukturen handelt. Besonntes wie stehendes Totholz weisen einen weit stärker ausgeprägten Temperatur- und Feuchtigkeitsgradienten auf als liegende und beschattete Totholzstrukturen und zeichnen sich durch eine Vielfalt an ökologischen Nischen aus. Der naturschutzfachliche Wert von gehölzdominierten Lebensräumen richtet sich somit nicht ausschließlich nach der Totholz-Quantität, sondern auch nach der Qualität der darin enthaltenen Strukturen.

Großdimensioniertes Totholz in der Form von altgewachsenen Baumruinen, abgestorbenen starken Ästen, großvolumigen Baumhöhlen und Pilzfruchtkörpern ist sowohl in Wäldern als auch im Siedlungsbereich kaum mehr vorhanden. Eine jahrhundertelange intensive forstwirtschaftliche Nutzung hat die ursprünglichen Wälder Mitteleuropas in ihrer Arten- und Strukturzusammensetzung weitreichend beeinträchtigt und fast zur Gänze durch mehr oder weniger naturferne Forste ersetzt. Nur 3 % der österreichweiten Waldflächen weisen noch einen „natürlichen“ Zustand auf (KIRCHMEIR et al. 1999). Urwälder sind nur mehr als reliktdäre Inseln vorhanden. Diese Entwicklung zieht die großräumige Beseitigung natürlicher Alt- und Totholzstrukturen nach sich. Eine Folge davon ist der dramatische Einbruch des Arten- und Individuenreichtums der heimischen Xylobiontenfauna, deren Leben an Totholz gebunden ist. Der Verlust an Biodiversität wird in zahlreichen Studien zum Insektensterben deutlich (vgl. SEIBOLD 2015) und hat starken Einfluss auf die Entwicklung der Käferfauna des Landes.



## Checkliste der Käfer der Steiermark (ohne Laufkäfer)

Aus der Steiermark sind 5.412 Käferarten bekannt, die zu 112 Familien zugerechnet werden. Am artenreichsten sind die Kurzflügelkäfer (Staphylinidae) mit 1.276 Arten, gefolgt von den Rüsselkäfern (Curculionidae, 679 Arten), Laufkäfern (Carabidae, 465 Arten), Blattkäfern (Chrysomelidae, 461 Arten), Bockkäfern (Cerambycidae, 192 Arten), Schnellkäfern (Elateridae, 126 Arten), Schwammkugelkäfern (Leiodidae, 122 Arten), Glanzkäfern (Nitidulidae, 109 Arten), Schwimmkäfern (Dytiscidae, 107 Arten), Spitzmausrüsslern (Apionidae, 103 Arten) und Schimmelkäfern (Cryptophagidae, 101 Arten). 16 Familien sind nur mit einer Art, weitere 39 mit weniger als 10 Arten vertreten.

Tabelle 11: Verzeichnis der in der Steiermark vorkommenden Käferfamilien. Links in systematischer Reihung, rechts alphabetisch. Insgesamt kommen nach gegenwärtigem Kenntnisstand (Dezember 2020) 112 Familien mit 5.412 Arten vor.

Familien (systematisch)	Artenzahl	Anmerkungen	Familie, Reihung alphabetisch	Artenzahl
Carabidae	465	siehe Kap. Laufkäfer	Aderidae	5
Haliplidae	17		Aegialiidae	1
Noteridae	2		Agyrtidae	4
Dytiscidae	107		Alexiidae	3
Gyrinidae	7		Anobiidae	76
Sphaeriusidae	1		Anthicidae	21
Hydraenidae	37		Anthribidae	16
Hydrochidae	3		Aphodiidae	62
Spercheidae	1		Apionidae	103
Georissidae	3		Attelabidae	3
Helophoridae	24		Biphylidae	1
Hydrophilidae	65		Bostrichidae	8
Histeridae	62		Bothrideridae	4
Sphaeritidae	1		Buprestidae	89
Silphidae	20		Byrrhidae	27
Agyrtidae	4		Byturidae	2
Leiodidae	122	inkl. Cholevinae, Leptininae	Cantharidae	89
Scydmaenidae	52		Carabidae	465
Ptiliidae	56		Cerambycidae	192
Staphylinidae	1276		Cerylonidae	5
Lycidae	7		Cetoniidae	15
Omalisidae	1		Chrysomelidae	461
Lampyridae	3		Ciidae	35
Cantharidae	89		Clambidae	8
Drilidae	1		Cleridae	19
Malachiidae	33		Coccinellidae	75
Dasytidae	20		Corylophidae	14
Cleridae	19		Cryptophagidae	101
Derodontidae	2		Cucujidae	2
Trogositidae	9		Curculionidae	679
Lymexylidae	2		Cybocephalidae	2
Elateridae	126	inkl. Lissominae	Dascillidae	1

Familien (systematisch)	Artenzahl	Anmerkungen
Eucnemidae	13	
Throscidae	10	
Buprestidae	89	
Clambidae	8	
Dascillidae	1	
Scirtidae	21	
Eucinetidae	1	
Dryopidae	7	
Elmidae	16	
Heteroceridae	10	
Psephenidae	1	
Limnichidae	4	
Dermestidae	33	
Nosodendridae	1	
Byrrhidae	27	
Byturidae	2	
Bothrideridae	4	
Cerylonidae	5	
Alexiidae	3	
Nitidulidae	109	
Kateretidae	9	
Cybocephalidae	2	
Monotomidae	21	
Cucujidae	2	
Silvanidae	9	
Phloeostichidae	1	
Erotylidae	13	
Biphyllidae	1	
Cryptophagidae	101	
Languriidae	2	
Phalacridae	18	
Laemophloeidae	19	
Latridiidae	65	
Mycetophagidae	14	
Zopheridae	15	
Corylophidae	14	
Endomychidae	9	
Coccinellidae	75	
Sphindidae	3	
Ciidae	35	
Lyctidae	6	
Bostrichidae	8	
Anobiidae	76	inkl. Ptininae
Oedemeridae	21	
Pythidae	1	
Salpingidae	13	
Mycteridae	1	
Prostomidae	1	
Pyrochroidae	3	
Scraptiidae	19	
Aderidae	5	

Familie, Reihung alphabetisch	Artenzahl
Dasytidae	20
Dermestidae	33
Derodontidae	2
Drilidae	1
Dryophthoridae	4
Dryopidae	7
Dynastidae	2
Dytiscidae	107
Elateridae	126
Elmidae	16
Endomychidae	9
Erihniidae	8
Erotylidae	13
Eucinetidae	1
Eucnemidae	13
Georissidae	3
Geotrupidae	8
Gyrinidae	7
Haliplidae	17
Helophoridae	24
Heteroceridae	10
Histeridae	62
Hydraenidae	37
Hydrochidae	3
Hydrophilidae	65
Kateretidae	9
Laemophloeidae	19
Lampyridae	3
Languriidae	2
Latridiidae	65
Leiodidae	122
Limnichidae	4
Lucanidae	7
Lycidae	7
Lyctidae	6
Lymexylidae	2
Malachiidae	33
Melandryidae	24
Meloidae	13
Melolonthidae	14
Monotomidae	21
Mordellidae	48
Mycetophagidae	14
Mycteridae	1
Nanophyidae	6
Nemonychidae	2
Nitidulidae	109
Nosodendridae	1
Noteridae	2
Oedemeridae	21

Familien (systematisch)	Artenzahl	Anmerkungen
Anthicidae	21	
Meloidae	13	
Rhipiphoridae	3	
Mordellidae	48	
Melandryidae	24	
Tetratomidae	6	
Tenebrionidae	70	inkl. Alleculinae, Lagriinae
Trogidae	4	
Geotrupidae	8	
Scarabaeidae	21	
Aegialiidae	1	
Aphodiidae	62	
Melolonthidae	14	
Rutelidae	15	
Dynastidae	2	
Cetoniidae	15	
Lucanidae	7	
Cerambycidae	192	
Chrysomelidae	461	inkl. Bruchinae
Anthribidae	16	inkl. Urodoninae
Nemonychidae	2	
Rhynchitidae	19	
Attelabidae	3	
Apionidae	103	
Nanophyidae	6	
Curculionidae	679	inkl. Scolytinae, Platypodinae
Erihrinidae	8	
Dryophthoridae	4	
Raymondionymidae	1	

Familie, Reihung alphabetisch	Artenzahl
Omalisidae	1
Phalacridae	18
Phloeostichidae	1
Prostomidae	1
Psephenidae	1
Ptiliidae	56
Pyrochroidae	3
Pythidae	1
Raymondionymidae	1
Rhynchitidae	19
Rhipiphoridae	3
Rutelidae	15
Salpingidae	13
Scarabaeidae	21
Scirtidae	21
Scraptiidae	19
Scydmaenidae	52
Silphidae	20
Silvanidae	9
Spercheidae	1
Sphaeritidae	1
Sphaeriusidae	1
Sphindidae	3
Staphylinidae	1276
Tenebrionidae	70
Tetratomidae	6
Throscidae	10

Tabelle 12: Verzeichnis der in der nachfolgenden Tabelle verwendeten Abkürzungen

AGÖK	AG entomologische Ökologie Graz	KF	Krell Frank-Thorsten
AK	Adlbauer Karl	KH	Kippenberg Horst
AS	Aurenhammer Sandra	KOA	Komarek Albrecht
AV	Assing Volker	LA	Link Andreas
BC	Brancsik Carl	LGA	Lohse Gustav A.
BE	Bregant Eugen	LL	Leseigneur Lucien
BG	Benick Georg L.	LT	Lebenbauer Thomas
BM	Brojer Michaela	MA	Mauerhofer Alfred
C	Collectio	MAJ	Martinek Josef
CFA	Catalogus Faunae Austriae	NL	Neuhäuser-Happe Lorenz
FAA	Fauna Aquatica Austriaca	NMW	Naturhistorisches Museum Wien
ÖTG	Ökoteam Graz	ÖTG	Ökoteam Graz
CPC	Catalogue Palaeartic Coleoptera	PG	Pasnik Grzegorz
CV	Cosandey Vivien	PL	Papst Laura
DB	Datenbank	PR	Pace Roberto

DG	Degasperi Gregor	PV	Puthz Volker
DL	Diotti Luciano	PW	Pail Wolfgang
DM	Dutto Moreno	RL	Redtenbacher Ludwig
DRB	Drovenik Bozidar	SA	Smetana Ales
EJ	Esser Jens	SH	Schillhammer Harald
FH	Franz Herbert	SHV	Shaverdo Helena V.
FJJ	Fritz Jürgen J.	SI	Schatz Irene
GE	Elisabeth Geiser	SP	Stüben Peter E.
GL	Ganglbauer Ludwig	STM	Steidl Merkus
HA	Horion Adolf	SM	Schülke Michael
HC	Holzschuh Carolus	SR	Schuh Rudolf
HE	Holzer Erwin	TCR	Turner Clive R.
JH	Jakob Hermann	TLM	Tiroler Landesmuseum Ferdinandeum
JM	Jäch Manfred A.	WH	Wagner Heribert
KA	Kapp Andrea	MJ	Universalmuseum Joanneum Graz
KB	Klausnitzer Bernhard	ZOB	Zoologisch-Botanische Datenbank Linz
KE	Kreissl Erich	x	Nachweis

Tabelle 13: Verzeichnis der in der Steiermark vorkommenden Käferarten, mit Angaben zum Zeitraum des letzten Nachweises. Nomenklatur nach Fauna Europaea, falls nicht anders angegeben. Coll.:Basis ist die Sammlung Erwin Holzer (CHE), Zusatzinformationen bei weiteren Nachweisen sowie bei aktuelleren Meldungen als in CHE. Quellen: Literatur, div. Datenbanken und Sammlungen (privat und öffentlich), ZOBODAT, schriftl. und mündl. Mitteilungen verschiedener Experten, siehe Abkürzungsverzeichnis in der obigen Tabelle. Anmerkungen: Nomenklatur, wenn nicht Fauna Europaea „?“: kann verschiedene Bedeutung haben, z. B. Meldungen aus dem 19. Jh. (ev. ausgestorben, verschollen), nomenklatorische Zuordnung zweifelhaft, Gebietszugehörigkeit nicht genau nachvollziehbar u. a.

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975-1999	ab 2000	Anm.
<b>Haliplidae/Wassertreter</b>		BM et al. 2017				FAA2017
<i>Brychius elevatus</i> (Panzer, 1794)		FH1970	x			
<i>Haliplus confinis</i> Stephens, 1828		FH1970	x			
<i>Haliplus flavicollis</i> Sturm, 1834	CHE	KA2001		x		
<i>Haliplus fluviatilis</i> Aube, 1836	CHE	HE2014			x	
<i>Haliplus fulvicollis</i> Erichson, 1837		FH1970	x			
<i>Haliplus fulvus</i> (Fabricius, 1801)		AK1974	x			
	CN					
<i>Haliplus furcatus</i> Seidlitz, 1887	MW	DBNMW	x			
<i>Haliplus heydeni</i> Wehncke, 1875	CHE				x	
<i>Haliplus immaculatus</i> Gerhardt, 1877	CHE	HE2015			x	
<i>Haliplus laminatus</i> (Schaller, 1883)		FH1970	x			
<i>Haliplus lineatocollis</i> (Marsham, 1802)		KA2001		x		
<i>Haliplus obliquus</i> (Fabricius, 1787)		KA2001		x		
<i>Haliplus ruficollis</i> (De Geer, 1774)	CHE				x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
		CN				
<i>Haliphus sibiricus</i> Motschulsky, 1860	MW	DBNMW	x			
<i>Haliphus variegatus</i> Sturm, 1834		FH1970	x			
<i>Haliphus wehnckeii</i> Gerhardt, 1877		FH1970	x			
<i>Peltodytes caesus</i> (Duftschmid, 1805)	CHE	HE2015			x	
<b>Noteridae/Ruderschwimmer, Uferfeuchtkäfer</b>		BM et al. 2017				FAA2017
<i>Noterus clavicornis</i> (De Geer, 1774)	CHE	C/DBNM			x	
<i>Noterus crassicornis</i> (O. F. Müller, 1776)	CHE	W			x	
<b>Dytiscidae/Schwimmkäfer</b>		BM et al. 2017				FAA2017
		WH et al. 2015			x	
<i>Acilius canaliculatus</i> (Nicolai, 1822)					x	
<i>Acilius sulcatus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Agabus affinis</i> (Paykull, 1798)		FH1970	x			
		CTL				
<i>Agabus biguttatus</i> (Olivier, 1795)	M				x	
<i>Agabus bipustulatus</i> (Linnaeus, 1767)	CHE				x	
<i>Agabus biguttulus</i> (Thomsom, 1867)		SHV2002	x			
<i>Agabus congener</i> (Thunberg, 1794)	CHE				x	
<i>Agabus consperus</i> (Marsham, 1802)		FH1970	x			
<i>Agabus didymus</i> (Olivier, 1795)		BC1871	x			?
<i>Agabus guttatus</i> (Paykull, 1798)	CHE				x	
<i>Agabus labiatus</i> (Brahm, 1791)		CFA1982	x			
		CNH TCR et al.				
<i>Agabus lotti</i> Turner, Toledo & Mazzoldi, 2015	M	2015	x			
<i>Agabus melanarius</i> Aube, 1837	CHE				x	
<i>Agabus paludosus</i> (Fabricius, 1801)	CHE				x	
<i>Agabus striolatus</i> (Gyllenhal, 1808)		FH1970	x			
		C/DBNM				
<i>Agabus sturmii</i> (Gyllenhal, 1808)	CHE	W			x	
<i>Agabus undulatus</i> (Schränk, 1767)	CHE				x	
<i>Bidessus delicatulus</i> (Schaum, 1844)		CFA1982	x			
<i>Bidessus nasutus</i> Sharp, 1887	CHE	HE2008			x	
<i>Bidessus unistriatus</i> (Schränk, 1777)		FH1970	x			
<i>Colymbetes fuscus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Copelatus haemorrhoidalis</i> (Fabricius, 1787)	CHE	HE2003			x	
<i>Cybister lateralimarginalis</i> (De Geer, 1774)	CHE			x		
<i>Deronectes latus</i> (Stephens, 1829)		HC1983	x			
		CNH				
<i>Deronectes platynotus</i> (Germar, 1834))	M	DBNMW	x			
<i>Dytiscus circumcinctus</i> Ahrens, 1811		CFA1982	x			
<i>Dytiscus circumflexus</i> Fabricius, 1801		FH1970	x			
		CNH				
<i>Dytiscus dimidiatus</i> Bergsträsser, 1778	M	DBNMW			x	
<i>Dytiscus marginalis</i> Linnaeus, 1758	CHE				x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Graphoderus austriacus</i> (Sturm, 1834)	CHE			x		
<i>Graphoderus bilineatus</i> (De Geer, 1774)		FH1970	x			
<i>Graphoderus cinereus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE CNH	HE1995		x		
<i>Graphoderus zonatus</i> (Hoppe, 1795)	M	DBNMW		x		
<i>Graptodytes bilineatus</i> (Sturm, 1835)		FH1970	x			
<i>Graptodytes granularis</i> (Linnaeus, 1767)		FH1970	x			
	CNH					
<i>Graptodytes pictus</i> (Fabricius, 1787)	M	DBNMW			x	
<i>Hydaticus continentalis</i> J. Balfour-Browne, 1944		DBZOB C/DBNM		x		
<i>Hydaticus seminiger</i> (De Geer, 1774)	CHE CNH	W			x	
<i>Hydaticus transversalis</i> (Pontoppidan, 1763)	M	DBNMW		x		
<i>Hydroglyphus geminus</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Hydroporus angustatus</i> Sturm, 1835	CHE	HE2015			x	
<i>Hydroporus discretus</i> Fairmaire & Brisout, 1859		C/DBNM W			x	
<i>Hydroporus dobrogeanus</i> Ienistea, 1962		HC1983	x			
<i>Hydroporus dorsalis</i> (Fabricius, 1787)	CHE	HE2008			x	
<i>Hydroporus erythrocephalus</i> (Linnaeus, 1758)		FH1970	x			
	CNH					
<i>Hydroporus figuratus</i> (Gyllenhal, 1826)	M	DBNMW C/DBNM	x			
<i>Hydroporus ferrugineus</i> Stephens, 1829	CHE	W			x	
<i>Hydroporus foveolatus</i> Heer, 1839	CHE			x		
<i>Hydroporus incognitus</i> Sharp, 1869	CHE				x	
<i>Hydroporus kraatzii</i> Schaum, 1867		FH1970	x			
<i>Hydroporus longicornis</i> Sharp, 1871	CHE	HE2019			x	
<i>Hydroporus marginatus</i> (Duftschmid, 1805)		KA2001		x		
<i>Hydroporus melanarius</i> Sturm, 1835	CHE	HE2015			x	
<i>Hydroporus memnonius</i> Nicolai, 1822		KA2001		x		
	CNH					
<i>Hydroporus morio</i> Aube, 1838	M	DBNMW			x	
<i>Hydroporus neglectus</i> Schaum, 1845		CFA1982 SR&PL201	x			
<i>Hydroporus nigrita</i> (Fabricius, 1792)	CHE	2			x	
<i>Hydroporus nivalis</i> Heer, 1839	CHE CNH			x		
<i>Hydroporus obscurus</i> Sturm, 1835	M CNH	DBNMW	x			
<i>Hydroporus obsoletus</i> Aube, 1838	M	DBNMW	x			
<i>Hydroporus palustris</i> (Linnaeus, 1761)	CHE				x	
<i>Hydroporus planus</i> (Fabricius, 1781)	CHE				x	
<i>Hydroporus pubescens</i> (Gyllenhal, 1808)	CHE				x	
<i>Hydroporus rufifrons</i> (O. F. Müller, 1776)		FH1970	x			

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
	CNH					
<i>Hydroporus sabaudus</i> Fauvel, 1865	M	DBNMW			x	
<i>Hydroporus striola</i> (Gyllenhal, 1826)		FH1970	x			
	CNH					
<i>Hydroporus tristis</i> (Paykull, 1798)	M	DBNMW			x	
<i>Hydroporus umbrosus</i> (Gyllenhal, 1808)		CFA1982	x			
<i>Hydrovatus cuspidatus</i> Kunze, 1818	CHE	HE2015			x	
	CNH					
<i>Hygrotus confluens</i> (Fabricius, 1787)	M	DBNMW	x			
	CTL					
<i>Hygrotus decoratus</i> (Gyllenhal, 1810)	M			x		
<i>Hygrotus impressopunctatus</i> (Schaller, 1783)	CHE				x	
<i>Hygrotus inaequalis</i> (Fabricius, 1776)	CHE				x	
<i>Hygrotus parallelogrammus</i> (Ahrens, 1812)		HE2001			x	
	CNH					
<i>Hygrotus versicolor</i> Schaller, 1783	M	DBNMW			x	
<i>Hyphydrus aubei</i> Ganglbauer, 1892		FH1970	x			
<i>Hyphydrus ovatus</i> (Linnaeus, 1761)	CHE				x	
	CNH					
<i>Ilybius aenescens</i> Thomson, 1870	M	DBNMW			x	
<i>Ilybius ater</i> (De Geer, 1774)	CHE				x	
<i>Ilybius chalconatus</i> (Panzer, 1797)		CFA1982	x			
<i>Ilybius fenestratus</i> (Fabricius, 1781)		KA2001 C/DBNM		x		
<i>Ilybius fuliginosus</i> (Fabricius, 1792)	CHE	W			x	
<i>Ilybius guttiger</i> (Gyllenhal, 1808)	CHE	HE2015			x	
	CNH					
<i>Ilybius neglectus</i> (Erichson, 1837)	M	DBNMW			x	
<i>Ilybius quadriguttatus</i> (Lacordaire, 1835)	CHE	HE2014			x	
<i>Ilybius subaeneus</i> Erichson, 1837	CHE	HE2015			x	
<i>Ilybius subtilis</i> (Erichson, 1837)		BC1871	x			?
<i>Laccophilus hyalinus</i> (De Geer, 1774)	CHE				x	
<i>Laccophilus minutus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Laccophilus poecilus</i> Klug, 1834	CHE				x	
<i>Nebrioporus assimilis</i> (Paykull, 1798)		KA2001		x		
<i>Nebrioporus elegans</i> (Panzer, 1794)		FH1970	x			
<i>Oreodytes davisii</i> (Curtis, 1831)		KA2001	x			
	CNH					
<i>Oreodytes sanmarkii</i> (C. R. Sahlberg, 1826)	M	DBNMW			x	Nectoporus?
<i>Oreodytes septentrionalis</i> (Gyllenhal, 1826)		CFA1982	x			
<i>Platambus maculatus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
	CNH					
<i>Porhydrus lineatus</i> (Fabricius, 1775)	M	DBNMW	x			
	CNH					
<i>Rhantus bistratus</i> (Bergsträsser, 1778)	M	DBNMW	x			
<i>Rhantus consputus</i> (Sturm, 1834)		FH1970	x			
<i>Rhantus exoletus</i> (Forster, 1771)		FH1970	x			
<i>Rhantus frontalis</i> (Marsham, 1802)	CHE			x		

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Rhantus grapii</i> (Gyllenhal, 1808)	CHE				x	
<i>Rhantus latitans</i> Sharp, 1882		FH1970	x			
<i>Rhantus notaticollis</i> (Aube, 1837)		FH1970	x			
<i>Rhantus suturalis</i> (Mac Leay, 1825)	CHE				x	
<i>Scarodytes halensis</i> (Fabricius, 1787)		CFA1982	x			
<i>Stictotarsus griseostriatus</i> (De Geer, 1774)		FH1970	x			
		BM et al. 2017				FAA2017
<b>Gyrinidae/Taumelkäfer</b>						
	CNH					
<i>Gyrinus colymbus</i> Erichson, 1837	M	DBNMW WH et al.2015	x			
<i>Gyrinus distinctus</i> Aube, 1836					x	
<i>Gyrinus marinus</i> Gyllenhal, 1808	CHE			x		
<i>Gyrinus minutus</i> Fabricius, 1798		FH1970	x			
<i>Gyrinus paykulli</i> Ochs, 1927		FH1970	x			
<i>Gyrinus substriatus</i> Stephens, 1829	CHE				x	
<i>Orectochilus villosus</i> (O. F. Müller, 1776)	CHE				x	
<b>Sphaeriusidae/Kugelkäfer</b>						
<i>Sphaerius acaroides</i> (Waltl, 1838)		BC1871	x			?
		BM et al. 2017				FAA2017
<b>Hydraenidae/Langtasterwasserkäfer</b>						
<i>Hydraena alpicola</i> Pretner, 1931	CLA	DBLA			x	
<i>Hydraena belgica</i> d' Orchymont, 1930	CHE				x	
<i>Hydraena britteni</i> Joy, 1907	CHE				x	
<i>Hydraena dentipes</i> Germar, 1842	CHE				x	
<i>Hydraena excisa</i> Kiesenwetter, 1849	CHE				x	
<i>Hydraena gracilis</i> Germar, 1824	CHE				x	
	CNH	SR et al. 2015			x	
<i>Hydraena intermedia</i> Rosenhauer, 1847	M				x	
<i>Hydraena lapidicola</i> Kiesenwetter, 1849	CLA	DBLA			x	
<i>Hydraena melas</i> Dalla Torre, 1877	CHE				x	
	CNH					
<i>Hydraena minutissima</i> Stephens, 1829	M	DBNMW			x	
<i>Hydraena morio</i> Kiesenwetter, 1849		DBAGÖK			x	
<i>Hydraena nigrita</i> Germar, 1824	CHE				x	
	CNH					
<i>Hydraena palustris</i> Erichson, 1837	M	DBNMW C/DBNM			x	
<i>Hydraena pulchella</i> Germar, 1824	CHE	W C/DBNM			x	
<i>Hydraena pygmaea</i> Waterhouse, 1833	CHE	W			x	
		JM et al. 2005	x			
<i>Hydraena reyi</i> Kuwert, 1888						
<i>Hydraena riparia</i> Kugelann, 1794	CHE				x	
<i>Hydraena schuleri</i> Ganglbauer, 1901	CHE	HE2001			x	
	CNH					
<i>Hydraena truncata</i> Rey, 1885	M	DBNMW	x			



Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Limnebius aluta</i> Bedel, 1881		JM et al. 2005	x			
<i>Limnebius atomus</i> (Duftschmid, 1805)		JM et al. 2005	x			
<i>Limnebius crinifer</i> Rey, 1885	CNH M	DBNMW	x			
<i>Limnebius myrmidon</i> Rey, 1833		FH1970	x			
<i>Limnebius nitidus</i> (Marsham, 1802)		FH1970	x			
<i>Limnebius papposus</i> Mulsant, 1844	CHE CNH	W			x	
<i>Limnebius stagnalis</i> Guillebeau, 1890	M	DBNMW		x		
<i>Limnebius truncatellus</i> (Thunberg, 1824)	CHE CNH				x	
<i>Ochthebius colveranus</i> Ferro, 1979	M	DBNMW	x			
<i>Ochthebius exsculptus</i> Germar, 1824		FH1970	x			
<i>Ochthebius foveolatus</i> Germar, 1824		FH1970	x			
<i>Ochthebius gibbosus</i> Germar, 1824		KA2001			x	
<i>Ochthebius granulatus</i> Mulsant, 1844	CLA	DBLA			x	
<i>Ochthebius haberfelneri</i> Reitter, 1890		KA2001		x		
<i>Ochthebius melanescens</i> Dalla Torre, 1877	CHE				x	
<i>Ochthebius meridionalis</i> Rey, 1885	CHE CNH	HE2003			x	
<i>Ochthebius metallescens</i> Rosenhauer, 1847	M	DBNMW	x			
<i>Ochthebius pedicularius</i> Kuwert, 1887		FH1970	x			
<b>Hydrochidae/Rippenwasserkäfer</b>		BM et al. 2017				FAA2017
<i>Hydrochus elongatus</i> (Schaller, 1783)		FH1970	x			
<i>Hydrochus crenatus</i> (Fabricius, 1792)		WH et al. 2015			x	
<i>Hydrochus ignicollis</i> Motschulsky, 1860	CNH M	DBNMW	x			
<b>Spercheidae/Buckelwasserkäfer</b>		BM et al. 2017				FAA2017
<i>Spercheus emarginatus</i> (Schaller, 1783)	CNH M	DBNMW			x	
<b>Georissidae/Uferschlammkäfer</b>						
<i>Georissus crenulatus</i> (Rossi, 1794)	CHE		x			
<i>Georissus laesicollis</i> Germar, 1831		FH1970	x			
<i>Georissus substriatus</i> Heer, 1841	CNH M	DBNMW	x			
<b>Helophoridae</b>		BM et al. 2017				FAA2017
<i>Helophorus aequalis</i> Thomson, 1868	CHE				x	
<i>Helophorus aquaticus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Helophorus arvernicus</i> Mulsant, 1846	CHE	HE2014			x	
<i>Helophorus asperatus</i> Rey, 1885		KA2001		x		
<i>Helophorus brevipalpis</i> Bedel, 1881	CHE				x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
	CNH					
<i>Helophorus brevitarsis</i> Kuwert, 1890	M	DBNMW	x			
	CNH					
<i>Helophorus croaticus</i> Kuwert, 1886	M	DBNMW	x			
	CNH					
<i>Helophorus discrepans</i> Rey, 1885	M	DBNMW	x			
<i>Helophorus dorsalis</i> (Marsham, 1802)	CHE	HE2019			x	
<i>Helophorus flavipes</i> Fabricius, 1792	CHE				x	
<i>Helophorus glacialis</i> Villa & Villa, 1833	CHE				x	
<i>Helophorus grandis</i> Illiger, 1798	CHE	HE2007			x	
<i>Helophorus granularis</i> (Linnaeus, 1761)	CHE				x	
<i>Helophorus griseus</i> Herbst, 1793	CHE				x	
<i>Helophorus minutus</i> Fabricius, 1775	CHE				x	
<i>Helophorus montenegrinus</i> Kuwert, 1885	CHE				x	
	CNH					
<i>Helophorus nanus</i> Sturm, 1836	M	DBNMW	x			
<i>Helophorus nivalis</i> Giraud, 1852	CHE				x	
<i>Helophorus nubilus</i> Fabricius, 1777		FH1970	x			
<i>Helophorus obscurus</i> Mulsant, 1844	CHE	HE1995		x		
	CNH					
<i>Helophorus paraminutus</i> Angus, 1986	M	DBNMW	x			
<i>Helophorus pumilio</i> Erichson, 1837		FH1970	x			
	CNH					
<i>Helophorus redtenbacheri</i> Kuwert, 1885	M	DBNMW	x			
<i>Helophorus schmidti</i> Villa & Villa, 1838		KA2001		x		
		BM et al. 2017				FAA2017
<b>Hydrophilidae/Wasserkäfer</b>						
<i>Anacaena globulus</i> (Paykull, 1798)	CHE				x	
<i>Anacaena limbata</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Anacaena lutescens</i> (Stephens, 1829)	CHE				x	
		HE&KOA2 010			x	
<i>Anacaena rufipes</i> (Guillebeau, 1896)	CHE				x	
<i>Berosus frontifoveatus</i> Kuwert, 1888	CHE	HE2006			x	
	CNH					
<i>Berosus luridus</i> (Linnaeus, 1761)	M	DBNMW	x			
<i>Berosus signaticollis</i> Charpentier, 1825	CHE	HE2001			x	
<i>Berosus spinosus</i> (Steven, 1808)	CHE	HE2003			x	
<i>Cercyon alpinus</i> Vogt, 1969	CHE	HE2018			x	
<i>Cercyon analis</i> (Paykull, 1798)	CHE				x	
<i>Cercyon bifenestratus</i> Küster, 1851	CHE	HE2015			x	
<i>Cercyon convexiusculus</i> Stephens, 1829	CHE	HE2001			x	
<i>Cercyon granarius</i> Erichson, 1837		FH1970	x			
<i>Cercyon haemorrhoidalis</i> (Fabricius, 1775)	CHE			x		
<i>Cercyon impressus</i> (Sturm, 1807)	CHE			x		
<i>Cercyon laminatus</i> Sharp, 1873	CHE				x	
<i>Cercyon lateralis</i> (Marsham, 1802)	CHE				x	
<i>Cercyon marinus</i> Thomson, 1853	CHE				x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Cercyon melanocephalus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE	KA2001		x		
<i>Cercyon nigriceps</i> (Marsham, 1802)	CHE				x	
<i>Cercyon obsoletus</i> (Gyllenhal, 1808)	CHE				x	
<i>Cercyon pygmaeus</i> (Illiger, 1801)	CHE				x	
<i>Cercyon quisquilius</i> (Linnaeus, 1761)	CHE				x	
<i>Cercyon sternalis</i> (Sharp, 1918)	CHE	HE2003			x	
<i>Cercyon terminatus</i> (Marsham, 1802)	CHE			x		
	CTL					
<i>Cercyon tristis</i> (Illiger, 1801)	M				x	
<i>Cercyon unipunctatus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Cercyon ustulatus</i> (Preysslner, 1790)	CHE				x	
<i>Chaetarthria seminulum</i> (Herbst, 1797)	CHE				x	
<i>Coelostoma orbiculare</i> (Fabricius, 1775)	CHE				x	
<i>Crenitis punctatostriata</i> (Letzner, 1840)		DBZOB		x		
<i>Cryptopleurum crenatum</i> (Kugelann, 1794)	CHE	HE2020			x	
<i>Cryptopleurum minutum</i> (Fabricius, 1775)	CHE				x	
<i>Cryptopleurum subtile</i> Sharp, 1884	CHE				x	
<i>Cymbiodyta marginella</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Enochrus affinis</i> (Thunberg, 1794)	CHE	HE2014			x	
<i>Enochrus bicolor</i> (Fabricius, 1792)	CHE	HE2003			x	
<i>Enochrus coarctatus</i> (Gredler, 1863)	CHE				x	
	CNH					
<i>Enochrus fuscipennis</i> (Thomson, 1884)	M	DBNMW	x			
<i>Enochrus melanocephalus</i> (Olivier, 1792)	CHE				x	
<i>Enochrus ochropterus</i> (Marsham, 1802)	CHE				x	
<i>Enochrus quadripunctatus</i> (Herbst, 1797)	CHE				x	
<i>Enochrus testaceus</i> (Fabricius, 1801)	CHE	HE2007			x	
<i>Helochares lividus</i> (Forster, 1771)	CHE			x		
<i>Helochares obscurus</i> (O. F. Müller, 1776)	CHE				x	
<i>Hydrobius fuscipes</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Hydrochara caraboides</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Hydrochara flavipes</i> (Steven, 1808)	CHE				x	
<i>Hydrophilus aterrimus</i> Eschscholtz, 1822	CHE	HE2003			x	
<i>Hydrophilus piceus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE	HE2006			x	
<i>Laccobius alternus</i> Motschulsky, 1855	CHE	HE2007			x	
<i>Laccobius bipunctatus</i> (Fabricius, 1775)	CHE				x	
<i>Laccobius colon</i> (Stephens, 1829)	CHE	HE2015			x	
<i>Laccobius gracilis</i> Motschulsky, 1855	CHE	HE2001			x	
<i>Laccobius minutus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Laccobius obscuratus</i> (Rottenberg, 1874)		FH1970	x			
<i>Laccobius sinuatus</i> Motschulsky, 1849	CHE	HE2015			x	
<i>Laccobius striatulus</i> (Fabricius, 1801)	CHE				x	
<i>Limnoxenus niger</i> (Gmelin, 1790)	CHE			x		
<i>Megasternum concinnum</i> (Marsham, 1802)	CHE				x	
<i>Sphaeridium bipustulatum</i> Thunberg, 1794	CHE				x	
<i>Sphaeridium lunatum</i> Fabricius, 1792	CHE			x		

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Sphaeridium marginatum</i> Fabricius, 1787	CHE	HE2016			x	
<i>Sphaeridium scarabaeoides</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Sphaeridium substriatum</i> Faldermann, 1838	CHE	HE2001		x		
<b>Histeridae/Stutzkäfer</b>						
<i>Abraeus granulum</i> Erichson, 1839	CHE			x		
<i>Abraeus perpusillus</i> (Marsham, 1802)	CHE				x	
<i>Acritus minutus</i> (Herbst, 1792)		FH1974	x			
<i>Acritus nigricornis</i> (Hoffmann, 1803)		KA2001		x		
<i>Aeletes atomarius</i> (Aube, 1843)	CHE	HE2004			x	
<i>Atholus bimaculatus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Atholus corvinus</i> (Germar, 1817)	CHE				x	
<i>Atholus duodecimstriatus duodecimstriatus</i> (Schränk, 1781)	CHE				x	
<i>Atholus duodecimstriatus</i> <i>quatuordecimstriatus</i> (Gyllenhal, 1808)		FH1974	x			
<i>Carcinops pumilio</i> (Erichson, 1834)	CHE				x	
<i>Chalcionellus decemstriatus</i> (Rossi, 1792)		FH1974	x			?
<i>Cylister angustatus</i> (Hoffmann, 1803)		FH1974	x			
<i>Cylister elongatus</i> (Thunberg, 1787)		HC1971	x			
<i>Cylister linearis</i> (Erichson, 1834)	CHE	HE2016			x	
<i>Dendrophilus punctatus</i> (Herbst, 1792)	CHE				x	
<i>Dendrophilus pygmaeus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE	KA2001		x		
<i>Eblisia minor</i> (Rossi, 1792)	CHE				x	
<i>Epiurus comptus</i> Erichson, 1834	CHE	HE2006			x	
<i>Gnathoncus buyssoni</i> Auzat, 1917	CHE				x	
<i>Gnathoncus communis</i> (Marseul, 1862)	CHE	HE2002			x	
<i>Gnathoncus nannetensis</i> (Marseul, 1862)	CHE				x	
<i>Gnathoncus nidorum</i> Stockmann, 1957	CHE	HE2002			x	
<i>Gnathoncus rotundatus</i> (Kugelann, 1792)	CHE				x	
<i>Hetaerius ferrugineus</i> (Olivier, 1789)	CHE				x	
<i>Hister bissexstriatus</i> Fabricius, 1801	CHE				x	
<i>Hister funestus</i> Erichson, 1874		FH1974	x			
<i>Hister helluo</i> Truqui, 1852		HC1977	x			
<i>Hister illigeri</i> Duftschmid, 1805		FH1974	x			
<i>Hister quadrimaculatus</i> Linnaeus, 1758	CHE				x	
<i>Hister quadrinotatus</i> Scriba, 1790		FH1974	x			
<i>Hister unicolor</i> Linnaeus, 1758	CHE				x	
<i>Hololepta plana</i> (Sulzer, 1776)	CHE				x	
<i>Hypocaccus rugiceps</i> (Duftschmid, 1805)		FH1974	x			
<i>Margarinotus brunneus</i> (Fabricius, 1775)	CHE				x	
<i>Margarinotus carbonarius</i> (Hoffmann, 1803)	CHE				x	
<i>Margarinotus marginatus</i> (Erichson, 1834)		FH1974	x			
<i>Margarinotus merdarius</i> (Hoffmann, 1803)	CHE				x	
<i>Margarinotus neglectus</i> (Germar, 1813)	CHE	HE2004			x	
<i>Margarinotus obscurus</i> (Kugelann, 1792)	CHE			x		
<i>Margarinotus punctiventer</i> (Marseul, 1854)	CHE	HE2007			x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Margarinotus purpurascens</i> (Herbst, 1792)	CHE				x	
<i>Margarinotus ruficornis</i> (Grimm, 1852)	CHE				x	
<i>Margarinotus striola</i> (Sahlberg, 1819)	CHE				x	
<i>Margarinotus terricola</i> (Germar, 1824)	CHE				x	
<i>Margarinotus ventralis</i> (Marseul, 1854)		FH1974	x			
<i>Myrmetes paykulli</i> (Kanaar, 1979)		KA2001		x		
<i>Onthophilus affinis</i> Redtenbacher, 1849	CHE	HE2007			x	
<i>Onthophilus striatus</i> (Forster, 1771)	CHE			x		
<i>Paromalus flavicornis</i> (Herbst, 1792)	CHE				x	
<i>Paromalus parallelepipedus</i> (Herbst, 1792)	CHE				x	
<i>Platylomalus complanatus</i> (Panzer, 1796)	CHE	HE2015			x	
<i>Platysoma compressum</i> (Herbst, 1783)	CHE				x	
<i>Plegaderus caesus</i> (Herbst, 1792)	CHE				x	
<i>Plegaderus discisus</i> Erichson, 1839	CHE		x			
<i>Plegaderus dissectus</i> Erichson, 1839	CHE	C/DBTLM			x	
<i>Plegaderus saucius</i> Erichson, 1834		FH1974	x			?
<i>Plegaderus vulneratus</i> (Panzer, 1797)	CHE			x		
<i>Pseudepierus italicus</i> (Paykull, 1911)		GL1899	x			?
<i>Saprinus planiusculus</i> Motschulsky, 1849	CHE			x		
<i>Saprinus semistriatus</i> (Scriba, 1790)	CHE			x		
<i>Saprinus subnitescens</i> Bickhardt, 1909		FH1974	x			
<i>Saprinus tenuistrius sparsutus</i> Solskij, 1876	CHE			x		
<b>Sphaeritidae/Scheinstutzkäfer</b>						
<i>Sphaerites glabratus</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<b>Silphidae/Aaskäfer</b>						
<i>Ablattaria laevigata</i> (Fabricius, 1775)		FH1970	x			
<i>Aclypea opaca</i> (Linnaeus, 1758)	CHE			x		
<i>Aclypea undata</i> (O. F. Müller, 1776)	CHE				x	
<i>Dendroxena quadrimaculata</i> (Scopoli, 1772)	CHE				x	
<i>Nicrodes littoralis</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Nicrophorus humator</i> (Gleditsch, 1767)	CHE				x	
<i>Nicrophorus interruptus</i> Stephens, 1830	CHE				x	
<i>Nicrophorus investigator</i> Zetterstedt, 1824	CHE				x	
<i>Nicrophorus nigricornis</i> Faldermann, 1835		DBZOB	x			CPC2003- 2013
<i>Nicrophorus vespillo</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Nicrophorus vespilloides</i> Herbst, 1783	CHE				x	
<i>Oiceoptoma thoracicum</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Phosphuga atrata</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Silpha carinata</i> Herbst, 1783	CHE				x	
<i>Silpha obscura</i> Linnaeus, 1758	CHE				x	
<i>Silpha tristis</i> Illiger, 1798	CHE			x		
<i>Silpha tyrolensis</i> Laicharting, 1781	CHE				x	
<i>Thanatophilus dispar</i> (Herbst, 1753)		BC1871	x			?
<i>Thanatophilus rugosus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Thanatophilus sinuatus</i> (Fabricius, 1775)	CHE				x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<b>Agyrtidae</b>						
<i>Agyrtes bicolor</i> Laporte de Castelnau, 1840		FH1970	x			
<i>Agyrtes castaneus</i> (Fabricius, 1792)		FH1970	x			
<i>Necrophilus subterraneus</i> (Dahl, 1807)	CHE				x	
<i>Pteroloma forsstromii</i> (Gyllenhal, 1810)		FH1970	x			
<b>Leiodidae/Schwammkugel-, Nest- &amp; Pelzflohkäfer</b>						
<i>Agaricophagus cephalotes</i> Schmidt, 1841		KA2001		x		
<i>Agathidium arcticum</i> Thomson, 1862		KA2001		x		
<i>Agathidium atrum</i> (Paykull, 1798)	CHE				x	
<i>Agathidium badium</i> Erichson, 1845	CHE				x	
<i>Agathidium bohemicum</i> Reitter, 1994	CHE				x	
<i>Agathidium confusum</i> Brisout, 1863	CHE	HE2001			x	
	CTL					
<i>Agathidium dentatum</i> Mulsant & Rey, 1861	M			x		
<i>Agathidium discoideum</i> Erichson, 1845		FH1970	x			
<i>Agathidium laevigatum</i> Erichson, 1845	CHE				x	
<i>Agathidium mandibulare</i> Sturm, 1807	CHE				x	
<i>Agathidium marginatum</i> Sturm, 1807	CHE				x	
<i>Agathidium nigrinum</i> Sturm, 1807		FH1970	x			
<i>Agathidium nigripenne</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Agathidium pisanum</i> Brisout, 1872	CHE			x		
<i>Agathidium plagiatum</i> (Gyllenhal, 1810)	CHE	HE1998		x		
<i>Agathidium rotundatum</i> (Gyllenhal, 1827)	CHE				x	
<i>Agathidium seminulum</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Agathidium varians</i> (Beck, 1817)	CHE				x	
<i>Amphicyllis globiformis</i> (Sahlberg, 1833)	CHE				x	
<i>Amphicyllis globus</i> (Sahlberg, 1833)	CHE				x	
<i>Anemadus strigosus</i> (Kraatz, 1852)	CHE	HE2004			x	
<i>Anisotoma axillaris</i> Gyllenhal, 1810	CHE	HE2016			x	
<i>Anisotoma castanea</i> (Herbst, 1792)	CHE				x	
<i>Anisotoma glabra</i> (Fabricius, 1792)		FH1970	x			
<i>Anisotoma humeralis</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Anisotoma orbicularis</i> (Herbst, 1792)	CHE			x		
<i>Apocatops nigrita</i> (Erichson, 1837)	CHE				x	
<i>Bathysciola sylvestris</i> (Motschulsky, 1856)		KE1988		x		
<i>Catops coracinus</i> Kellner, 1846		FH1970	x			
<i>Catops fuliginosus</i> Erichson, 1837	CHE				x	
<i>Catops fuscus</i> (Panzer, 1794)	CHE	KA2001		x		
<i>Catops grandicollis</i> Erichson, 1837	CHE	HE2007			x	
<i>Catops kirbyi</i> (Spence, 1815)	CHE				x	
<i>Catops longulus</i> Kellner, 1846	CHE				x	
	CTL					
<i>Catops mariei</i> Jeannel, 1934	M			x		
<i>Catops morio</i> (Fabricius, 1787)		KA2001		x		
<i>Catops nigricans</i> (Spence, 1815)		FH1970	x			

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Catops nigricantoides</i> Reitter, 1901	CHE	HE2019			x	
<i>Catops nigriclavis</i> Gerhard, 1900	CHE				x	
<i>Catops picipes</i> (Fabricius, 1787)	CHE				x	
<i>Catops subfuscus</i> Kellner, 1846	CHE				x	
<i>Catops tristis</i> (Panzer, 1794)	CHE				x	
<i>Choleva agilis</i> (Illiger, 1798)	CHE			x		
<i>Choleva angustata</i> (Fabricius, 1781)	CHE	HE2015			x	
<i>Choleva cisteloides</i> (Frölich, 1799)	CHE				x	
<i>Choleva glauca</i> Britten, 1918	CHE				x	
<i>Choleva oblonga</i> Latreille, 1807	CHE				x	
<i>Choleva pozi</i> Roubal, 1916		FH1970	x			
<i>Choleva spadicea</i> (Sturm, 1839)		FH1970	x			
<i>Choleva sturmi</i> Brisout, 1863	CHE				x	
<i>Colenis immunda</i> (Sturm, 1807)	CHE				x	
<i>Colon affine</i> Sturm, 1839	CHE				x	
<i>Colon angulare</i> Erichson, 1837	CHE	HE1998		x		
<i>Colon appendiculatum</i> (Sahlberg, 1822)		FH1970	x			
<i>Colon armipes</i> Kraatz, 1854		FH1970	x			
<i>Colon barnevillei</i> Kraatz, 1858		HC1983	x			
<i>Colon brunneum</i> (Latreille, 1807)	CHE	HE2008			x	
<i>Colon calcaratum</i> Erichson, 1837		BC1871	x			?
<i>Colon claviger</i> Herbst, 1797	CHE	HE2010			x	
<i>Colon dentipes</i> (Sahlberg, 1822)	CHE	HE2008			x	
<i>Colon fuscicorne</i> Kraatz, 1852	CHE	HE2008			x	
<i>Colon latum</i> Kraatz, 1850		FH1970	x			
<i>Colon murinum</i> Kraatz, 1850	CHE				x	
<i>Colon serripes</i> (Sahlberg, 1822)	CHE	HE2004			x	
<i>Colon viennense</i> Herbst, 1797		FH1970	x			
<i>Colon zebei</i> Kraatz, 1854		FH1970	x			
<i>Cyrtoplastus seriepunctatus</i> (Brisout, 1867)	CHE			x		
<i>Cyrtusa subtestacea</i> (Gyllenhal, 1813)		BC1871	x			?
<i>Fissocatops westi</i> (Krogerus, 1931)	CHE	HE2008			x	
<i>Hydnobius danieli</i> Vogt, 1961		KA2001		x		
<i>Hydnobius multistriatus</i> (Gyllenhal, 1813)	CHE				x	
<i>Hydnobius punctatus</i> (Sturm, 1807)	CHE				x	
<i>Leiodes badius</i> (Sturm, 1807)	CHE				x	
<i>Leiodes brandisi</i> (Holdhaus, 1902)	CHE	HE2007			x	
<i>Leiodes carpathicus</i> (Ganglbauer, 1896)		KA2001		x		
<i>Leiodes cinnamomeus</i> (Panzer, 1793)	CHE			x		
<i>Leiodes dubius</i> (Kugelann, 1794)		FH1970	x			
<i>Leiodes ferrugineus</i> (Fabricius, 1787)	CHE			x		
<i>Leiodes flavescens</i> (Schmidt, 1841)		FH1970	x			
<i>Leiodes fractus</i> (Seidlitz, 1874)		HC1983		x		
<i>Leiodes furvus</i> (Erichson, 1845)		FH1970	x			
<i>Leiodes gyllenhalii</i> Stephens, 1829	CHE	HE2015			x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Leiodes hybridus</i> (Erichson, 1845)		FH1970	x			
<i>Leiodes litura</i> Stephens, 1832		KA2001		x		
<i>Leiodes lucens</i> (Fairmaire, 1855)		FH1970	x			
<i>Leiodes macropus</i> (Rye, 1873)	CHE	HE2014			x	
<i>Leiodes nigrita</i> (Schmidt, 1841)		FH1970	x			
<i>Leiodes nitidulus</i> (Erichson, 1845)	CHE				x	
<i>Leiodes obesus</i> (Schmidt, 1841)	CHE				x	
	CTL					
<i>Leiodes oblongus</i> (Erichson, 1845)	M		x			
<i>Leiodes pallens</i> (Sturm, 1807)	CHE	HE2007			x	
<i>Leiodes piceus</i> (Panzer, 1797)		FH1970	x			
<i>Leiodes politus</i> (Marsham, 1802)	CHE				x	
<i>Leiodes rhaeticus</i> (Erichson, 1845)		KA2001			x	
<i>Leiodes rotundatus</i> (Erichson, 1845)		FH1970	x			
<i>Leiodes rubiginosus</i> (Schmidt, 1841)		FH1970	x			
<i>Leiodes ruficollis</i> (Sahlberg, 1898)	CHE	HE2019			x	
<i>Leiodes rufipennis</i> (Paykull, 1798)		KA2001		x		
<i>Leiodes rugosus</i> Stephens, 1829	CHE	HE2007			x	
<i>Leiodes sparreschneideri</i> (Strand, 1943)	CHE	HE2019			x	
<i>Leiodes strigipennis</i> Daffner, 1983	CHE	HE2001			x	
<i>Leiodes triepkei</i> (Schmidt, 1841)		FH1970	x			
<i>Leptinus illyricus</i> Besuchet, 1980		KE1986a		x		
<i>Leptinus testaceus</i> Müller, 1817	CHE				x	
<i>Liocyrtusa minuta</i> (Ahrens, 1812)	CHE	HE2007			x	
<i>Liocyrtusa vittata</i> (Curtis, 1840)	CHE	HE2015			x	
<i>Liodopria serricornis</i> (Gyllenhal, 1813)	CHE				x	
<i>Nargus anisotomoides</i> (Spence, 1815)	CHE				x	
<i>Nargus badius</i> (Sturm, 1839)	CHE	HE2008			x	
<i>Nargus brunneus</i> (Sturm)		FH1970	x			
<i>Nargus velox</i> (Spence, 1815)	CHE				x	
<i>Nargus wilkini</i> (Spence, 1815)	CHE	HE2008			x	
<i>Nemadus colonoides</i> (Kraatz, 1851)	CHE				x	
	CÖT					
<i>Platypsyllus castoris</i> Ritsema, 1869	G	HE2015			x	
<i>Ptomaphagus divaricatus</i> Jeannel, 1934		HE1998		x		
<i>Ptomaphagus sericatus</i> (Chaudoir, 1845)	CHE				x	
<i>Ptomaphagus subvillosus</i> (Goeze, 1777)	CHE				x	
<i>Ptomaphagus varicornis</i> (Rosenhauer, 1847)	CHE				x	
<i>Sciodrepoides alpestris</i> Jeannel, 1934	CHE				x	
<i>Sciodrepoides fumatus</i> (Spence, 1815)	CHE				x	
<i>Sciodrepoides watsoni</i> (Spence, 1815)	CHE				x	
<i>Triarthron maerkelii</i> Märkel, 1840		KA2001		x		
<b>Scydmaenidae/Ameisenkäfer</b>						
<i>Cephennium carnicum</i> Reitter, 1881		FH1970	x			
		NL&FJJ199				
<i>Cephennium carpathicum</i> Saulcy, 1878		8		x		



Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Cephennium fraterculum</i> Besuchet, 1971		FH1970	x			
<i>Cephennium fulvum</i> Schaum, 1859		FH1970	x			
<i>Cephennium majus</i> Reitter, 1881	CHE				x	
<i>Chelonoidum latum</i> (Motschulsky, 1851)		FH1970	x			
<i>Euconnus carinthiacus</i> Ganglbauer, 1896		HC1983	x			
<i>Euconnus chrysocomus</i> (Saulcy, 1864)	CHE	HE2003			x	
<i>Euconnus claviger</i> (Müller & Kunze, 1822)	CHE				x	
<i>Euconnus denticornis</i> (Müller & Kunze, 1822)	CHE				x	
<i>Euconnus hirticollis</i> (Illiger, 1798)	CHE				x	
<i>Euconnus kiesenwetteri</i> Kiesenwetter, 1852)		DBZOB	x			
<i>Euconnus maeklinii</i> (Mannerheim, 1844)	CHE				x	
<i>Euconnus motschulskyi</i> (Sturm, 1838)	CHE				x	
<i>Euconnus oblongus</i> (Sturm, 1838)	CHE			x		
<i>Euconnus pragensis</i> (Machulka, 1923)	CHE				x	
<i>Euconnus pubicollis</i> (Müller & Kunze, 1822)	CHE				x	
<i>Euconnus rutilipennis</i> (Müller & Kunze, 1822)	CHE				x	
<i>Euconnus similis</i> (Weise, 1875)	CHE	AS2017			x	
<i>Euconnus styriacus</i> (Grimmer, 1841)	CHE				x	
<i>Euconnus wetterhallii</i> (Gyllenhal, 1813)	CHE				x	
<i>Eutheia plicata</i> (Gyllenhal, 1813)		FR1970 NL&FJJ199	x			
<i>Eutheia scydmaenoides</i> Stephens, 1830		8		x		
<i>Microscydmus minimus</i> (Chaudoir, 1845)	CHE				x	
<i>Nevraphes angulatus</i> (Müller & Kunze, 1822)	CHE				x	
<i>Nevraphes capellae</i> Reitter, 1881	CHE				x	
<i>Nevraphes carinatus</i> (Mulsant & Rye, 1861)	CHE				x	
<i>Nevraphes coecus</i> Reitter, 1887	CHE	HE2010			x	
<i>Nevraphes coronatus</i> Sahlberg, 1883		KA2001		x		
<i>Nevraphes elongatulus</i> (Müller & Kunze, 1822)	CHE				x	
<i>Nevraphes emonae</i> Reitter, 1882	CHE				x	
<i>Nevraphes frigidus</i> Holdhaus, 1902		FH1970	x			
<i>Nevraphes indigena</i> Hölzel, 1956		DBZOB	x			
<i>Nevraphes klickai</i> (Machulka, 1925)		DBZOB	x			
<i>Nevraphes rubicundus</i> (Schaum, 1841)		FH1970	x			
<i>Nevraphes strupii</i> Machulka, 1949	CHE	HE1995		x		
<i>Nevraphes styriacus</i> Franz, 1961	CHE			x		
<i>Nevraphes weiratheri</i> Machulka, 1938		FH1970	x			
<i>Scydmaenus hellwigii</i> (Herbst, 1792)	CHE				x	
<i>Scydmaenus perrisi</i> (Reitter, 1881)	CHE			x		
<i>Scydmaenus rufus</i> Müller & Kunze, 1822	CHE	HE2010			x	
<i>Scydmaenus tarsatus</i> Müller & Kunze, 1822	CHE				x	
<i>Scydmoraphes geticus</i> (Saulcy, 1876)		FH1970	x			
<i>Scydmoraphes helvolus</i> (Schaum, 1844)		KA2001	x			
<i>Scydmoraphes minutus</i> (Chaudoir, 1845)		KA2001	x			
<i>Scydmoraphes sparshalli</i> (Denny, 1825)		FH1970	x			

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Stenichnus bicolor</i> (Denny, 1825)	CHE				x	
<i>Stenichnus collaris</i> (Müller & Kunze, 1822)	CHE				x	
<i>Stenichnus godarti</i> (Latreille, 1806)	CHE				x	
<i>Stenichnus pusillus</i> (Müller & Kunze, 1822)	CHE	HE2006			x	
<i>Stenichnus scutellaris</i> (Müller & Kunze, 1822)	CHE				x	
<i>Stenichnus styriacus</i> Franz, 1960	CHE				x	
<b>Ptiliidae/Zwergkäfer, Federflügler</b>						
<i>Acrotrichis atomaria</i> (De Geer, 1774)		KA2001		x		
<i>Acrotrichis brevipennis</i> (Erichson, 1845)		FH1970	x			
<i>Acrotrichis dispar</i> (Matthews, 1865)	CHE				x	
<i>Acrotrichis fascicularis</i> (Herbst, 1793)	CHE				x	
<i>Acrotrichis grandicollis</i> (Mannerheim, 1844)	CHE				x	
		NL&FJJ199				
<i>Acrotrichis henrici</i> (Matthews, 1872)		8		x		
<i>Acrotrichis insularis</i> (Mäklin, 1852)		KA2001		x		
<i>Acrotrichis intermedia</i> (Gillmeister, 1845)	CHE				x	
<i>Acrotrichis lucidula</i> Rosskothen, 1935		KA2001		x		
<i>Acrotrichis montandoni</i> (Alibert, 1844)		KA2001		x		
<i>Acrotrichis parva</i> Rosskothen, 1935		KA2001		x		
<i>Acrotrichis pumila</i> (Erichson, 1845)						
<i>Acrotrichis rosskotheni</i> Sundt, 1971	CHE	HE2019			x	
<i>Acrotrichis rugulosa</i> Rosskothen, 1935	CHE			x		
<i>Acrotrichis sericans</i> (Heer, 1841)		KA2001		x		
<i>Acrotrichis silvatica</i> Rosskothen, 1935		KA2001		x		
<i>Acrotrichis sitkaensis</i> (Motschulsky, 1845)		KA2001		x		
<i>Acrotrichis strandi</i> Sundt, 1958		KA2001		x		
<i>Acrotrichis thoracica</i> (Waltl, 1838)		KA2001		x		
<i>Acrotrichis volans</i> (Motschulsky, 1845)		KA2001		x		
<i>Actidium aterrimum</i> (Motschulsky, 1845)		FH1970	x			
<i>Baeocrara japonica</i> (Matthews, 1884)		KA2001		x		
<i>Baeocrara variolosa</i> (Mulsant & Rey, 1873)	CHE				x	
<i>Euryptilium gillmeisteri</i> Flach, 1889		KA2001		x		
<i>Euryptilium saxonicum</i> (Gillmeister, 1845)		KA2001		x		
<i>Micridium angulicolle</i> (Fairmaire, 1857)	CHE	HE2003			x	
<i>Micridium vittatum</i> (Motschulsky, 1845)	CHE	HE2018			x	
<i>Millidium minutissimum</i> (Ljungh, 1804)		FH1970	x			
<i>Nephanes titan</i> (Newman, 1834)		FH1970	x			
<i>Nossidium pilosellum</i> (Marsham, 1802)	CHE				x	
<i>Oligella foveolata</i> (Allibert, 1844)		KA2001		x		
<i>Ptenidium formicetorum</i> (Kraatz, 1851)	CHE				x	
<i>Ptenidium fuscicorne</i> Erichson, 1845	CHE				x	
<i>Ptenidium gressneri</i> Erichson, 1845	CHE				x	
<i>Ptenidium intermedium</i> Wankowicz, 1869	CHE				x	
<i>Ptenidium laevigatum</i> Erichson, 1845	CHE				x	
<i>Ptenidium longicorne</i> Fuss, 1868	CHE	HE2001			x	
<i>Ptenidium nitidum</i> (Heer, 1841)		FH1970	x			

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Ptenidium pusillum</i> (Gyllenhal, 1808)	CHE				x	
<i>Pteryx suturalis</i> (Heer, 1841)	CHE				x	
<i>Ptiliola brevicollis</i> (Matthews, 1860)		KA2001		x		
<i>Ptiliola kunzei</i> (Heer, 1841)		FH1970	x			
<i>Ptiliolium caledonicum</i> (Sharp, 1871)		FH1970	x			
<i>Ptiliolium fuscum</i> (Erichson, 1845)		KA2001		x		
<i>Ptiliolium sahlbergi</i> (Flach, 1888)		KA2001		x		
<i>Ptiliolium spencei</i> (Allibert, 1844)		FH1970	x			
<i>Ptilium latum</i> (Gillmeister, 1845)		FH1970	x			
<i>Ptilium modestum</i> Wankowicz, 1869	CHE	HE2001		x		
<i>Ptilium myrmecophilum</i> (Allibert, 1844)		KA2001		x		
<i>Ptilium tenue</i> Kraatz, 1858		FH1970	x			
<i>Ptilium timidum</i> Besuchet, 1971		FH1970	x			
<i>Ptinella aptera</i> (Guerin-Meneville, 1839)	CHE	HE2001			x	
<i>Ptinella denticollis</i> (Fairmaire, 1857)		HE1998		x		
<i>Ptinella limbata</i> (Heer, 1841)		FH1970	x			
<i>Ptinella tenella</i> (Erichson, 1845)	CHE	HE2001		x		
<i>Smicrus filicornis</i> (Fairmaire & Laboulbene, 1855)	CHE				x	
<b>Staphylinidae/Kurzflügler, Palpenkäfer &amp; Kahnkäfer</b>		SM&SA20 15				CPC2015 Vol.II
<i>Abemus chloropterus</i> (Panzer, 1796)	CHE				x	
<i>Achenium depressum</i> (Gravenhorst, 1802)		AV2010	x			
<i>Achenium humile</i> (Nicolai, 1822)	CHE	HE2007			x	
<i>Acidota crenata</i> (Fabricius, 1793)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Acidota cruentata</i> Mannerheim, 1830	CHE	C/DBDG			x	
<i>Acrolocha amabilis</i> (Heer, 1841)		FH1970	x			
<i>Acrotona aterrima</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE			x		
<i>Acrotona benicki</i> (Allen, 1940)	CHE	HE2006			x	
<i>Acrotona exigua</i> (Erichson, 1837)		FH1970	x			
<i>Acrotona muscorum</i> (Brisout, 1860)	CHE				x	
<i>Acrotona obfuscata</i> (Gravenhorst, 1802)		KA2001		x		
<i>Acrotona parens</i> (Mulsant & Rey, 1852)	CHE	HE2001			x	
<i>Acrotona parvula</i> (Mannerheim, 1831)	CHE				x	
<i>Acrotona pygmaea</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE			x		
<i>Acrotona sylvicola</i> (Kraatz, 1856)		FH1970	x			
<i>Acrotona troglodytes</i> (Motschulsky, 1858)	CDG				x	
<i>Acrulia inflata</i> (Gyllenhal, 1813)	CHE				x	
<i>Acylophorus glaberrimus</i> (Herbst, 1784)	CHE	HE2007			x	
<i>Agaricochara latissima</i> (Stephens, 1832)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Aleochara bilineata</i> Gyllenhal, 1810	CDG				x	
<i>Aleochara binotata</i> Kraatz, 1856	CHE				x	
<i>Aleochara bipustulata</i> (Linnaeus, 1761)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Aleochara brevipennis</i> Gravenhorst, 1806	CHE				x	
<i>Aleochara cuniculorum</i> Kraatz, 1858		FH1970	x			
<i>Aleochara curtula</i> (Goeze, 1777)	CHE	C/DBDG			x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Aleochara discipennis</i> Mulsant & Rey, 1853		FH1974	x			
<i>Aleochara diversa</i> (Sahlberg, 1876)		FH1974	x			
<i>Aleochara erythroptera</i> Gravenhorst, 1806	CHE				x	
<i>Aleochara fumata</i> Gravenhorst, 1802	CHE			x		
<i>Aleochara funebris</i> Wollaston, 1864	CHE				x	
<i>Aleochara haematoptera</i> Kraatz, 1858	CHE	C/DBDG			x	
<i>Aleochara inconspicua</i> Aube, 1850		FH1970	x			
<i>Aleochara intricata</i> Mannerheim, 1830		FH1970	x			
<i>Aleochara laevigata</i> Gyllenhal, 1810	CDG				x	
<i>Aleochara lanuginosa</i> Gravenhorst, 1802	CHE				x	
<i>Aleochara lata</i> Gravenhorst, 1802	CHE CTL			x		
<i>Aleochara leonhardi heeri</i> Likovsky, 1982	M				x	
<i>Aleochara maculata</i> Brisout de Barneville, 1863		FH1970	x			
<i>Aleochara melichari</i> (Reitter, 1889)		FH1970	x			
<i>Aleochara milleri</i> Kraatz, 1862		FH1970	x			
<i>Aleochara moerens</i> Gyllenhal, 1827	CHE			x		
<i>Aleochara peeziiana</i> Lohse, 1961		FH1970	x			
<i>Aleochara penicillata</i> Peyerimhoff, 1901	CHE	HE2010			x	
<i>Aleochara puberula</i> Klug, 1833		FH1970	x			
<i>Aleochara ruficornis</i> Gravenhorst, 1802	CHE				x	
<i>Aleochara sanguinea</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Aleochara spadicea</i> (Erichson, 1837)	CHE			x		
<i>Aleochara sparsa</i> Heer, 1839	CHE	C/DBDG			x	
<i>Aleochara spissicornis</i> Erichson, 1839	CHE	HE2015			x	
<i>Aleochara stichai</i> Likovsky, 1965	CHE	C/DBDG			x	
<i>Aleochara tristis</i> Gravenhorst, 1806	CHE	HE2008			x	
<i>Aleochara verna</i> Say, 1836	CHE				x	
<i>Aleochara villosa</i> Mannerheim, 1830		FH1970	x			
<i>Alevonota gracilentia</i> (Erichson, 1839)	CDG				x	
<i>Alevonota rufotestacea</i> (Kraatz, 1856)	CHE	HE2010			x	
<i>Alianta incana</i> (Erichson, 1837)	CHE	HE2001			x	
<i>Aloconota cambrica</i> (Wollaston, 1855)	CDG				x	
<i>Aloconota currax</i> (Kraatz, 1856)	CDG				x	
<i>Aloconota eichhoffi</i> (Scriba, 1867)		FH1970	x			
<i>Aloconota ernestinae</i> (Bernhauer, 1898)		KA2001		x		
<i>Aloconota grandicornis</i> (Fauvel, 1900)	CDG CTL				x	
<i>Aloconota gregaria</i> (Erichson, 1839)	M				x	
<i>Aloconota insecta</i> (Thomson, 1856)	CDG				x	
<i>Aloconota mihoki</i> (Bernhauer, 1913)	CHE			x		
<i>Aloconota pfefferi</i> (Roubal, 1929)		FH1974	x			
<i>Aloconota planifrons</i> (Waterhouse, 1864)		KA2001		x		
<i>Aloconota subgrandis</i> (Brundin, 1954)		KA2001		x		
<i>Aloconota sulcifrons</i> (Stephens, 1832)	CDG				x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
		BG&LGA1				
<i>Alpinia alpina</i> Benick & Lohse, 1974		974	x			
<i>Amarochara forticornis</i> (Lacordaire, 1835)	CHE			x		
<i>Amarochara umbrosa</i> (Erichson, 1837)		KA2001		x		
<i>Amauronyx maerkelii</i> (Aube, 1844)		NL1996b		x		
<i>Amidobia talpa</i> (Heer, 1841)		KA2001		x		
<i>Amischa analis</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Amischa bifoveolata</i> (Mannerheim, 1830)	CHE	HE2006			x	
<i>Amischa decipiens</i> (Sharp, 1869)		KA2001		x		
<i>Amischa forcipata</i> Mulsant & Rey, 1873	CDG				x	
<i>Amischa nigrofusca</i> (Stephens, 1832)	CHE	C/DBDG			x	
		CTL				
<i>Amischa strupii</i> Scheerpeltz, 1967	M			x		
<i>Amphichroum canaliculatum</i> (Erichson, 1840)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Amphichroum hirtellum</i> Heer, 1839		KA2001		x		
<i>Anaulacaspis laevigata</i> (Duvivier, 1883)		FH1974	x			
<i>Anaulacaspis nigra</i> (Gravenhorst, 1802)		AV2016	x			
<i>Anomognathus cuspidatus</i> (Erichson, 1839)	CHE				x	
<i>Anotylus affinis</i> (Czwalina, 1870)	CHE				x	
<i>Anotylus clypeonitens</i> (Pandellé, 1867)	CHE			x		
<i>Anotylus complanatus</i> (Erichson, 1839)	CHE	C/DBDG			x	
		CTL				
<i>Anotylus fairmairei</i> (Pandellé, 1867)	M			x		
<i>Anotylus insecatus</i> (Gravenhorst, 1806)	CHE				x	
<i>Anotylus intricatus</i> (Erichson, 1840)		FH1970	x			
<i>Anotylus inustus</i> (Gravenhorst, 1806)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Anotylus mutator</i> (Lohse, 1963)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Anotylus nitidulus</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE			x		
<i>Anotylus pumilus</i> (Erichson, 1839)		BC1871	x			?
<i>Anotylus rugosus</i> (Fabricius, 1775)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Anotylus saulcyi</i> (Pandellé, 1867)		FH1970	x			
<i>Anotylus sculpturatus</i> (Gravenhorst, 1806)	CHE				x	
<i>Anotylus speculifrons</i> (Kraatz, 1857)	CHE				x	
<i>Anotylus tetracarınatus</i> (Block, 1799)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Anthobium atrocephalum</i> (Gyllenhal, 1827)	CHE	FH1970			x	
<i>Anthobium fusculum</i> (Erichson, 1839)			x			
<i>Anthobium melanocephalum</i> (Illiger, 1794)	CHE				x	
<i>Anthophagus alpestris</i> Heer, 1839	CHE				x	
<i>Anthophagus alpinus</i> (Paykull, 1790)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Anthophagus angusticollis</i> (Mannerheim, 1830)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Anthophagus bicornis</i> (Block, 1799)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Anthophagus caraboides</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Anthophagus transversus dinaricus</i> Apfelbeck, 1909		FH1974	x			
<i>Anthophagus fallax</i> Kiesenwetter, 1848		KA2001		x		

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Anthophagus forticornis</i> Kiesenwetter, 1846	CHE	HE2015			x	
<i>Anthophagus melanocephalus</i> Heer, 1839	CDG				x	
<i>Anthophagus omalinus arrowi</i> Koch, 1933	CHE	C/DBSI			x	
<i>Anthophagus rotundicollis</i> Heer, 1839	CHE	C/DBDG			x	
<i>Anthophagus spectabilis</i> Heer, 1839		FH1970	x			
<i>Apimela macella</i> (Erichson, 1839)		KA2001		x		AV2020b
<i>Aploderus caelatus</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE				x	
<i>Arpedium brachypterum</i> (Gravenhorst, 1802)	CSI				x	
<i>Arpedium quadrum</i> (Gravenhorst, 1806)	CHE	C/DBSI			x	
<i>Arrhenopeplus tesserula</i> (Curtis, 1828)		FH1970	x			
<i>Astenus anguinus</i> (Baudi, 1848)		FH1970	x			
<i>Astenus gracilis</i> (Paykull, 1789)	CHE	HE2015			x	
<i>Astenus immaculatus</i> Stephens, 1833	CHE				x	
<i>Astenus lyonessius</i> (Joy, 1908)	CHE				x	
<i>Astenus procerus</i> (Gravenhorst, 1806)	CHE				x	
<i>Astenus pulchellus</i> (Heer, 1839)	CHE	HE1995			x	
<i>Astrapaeus ulmi</i> (Rossi, 1790)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Atheta aeneicollis</i> (Sharp, 1869)		FH1970	x			
<i>Atheta aeneipennis</i> (Thomson, 1856)	CSI				x	
<i>Atheta allocera</i> Eppelsheim, 1893	CHE	HE2004			x	
<i>Atheta alpigrada</i> (Fauvel, 1900)	CDG				x	
<i>Atheta amicula</i> (Stephens, 1832)	CHE			x		
<i>Atheta amplicollis</i> (Mulsant & Rey, 1873)		KA2001		x		
<i>Atheta aquatica</i> (Thomson, 1852)		FH1970	x			
<i>Atheta aquatilis</i> (Thomson, 1867)	CSI				x	
<i>Atheta arctica</i> (Thomson, 1856)		FH1970	x			
<i>Atheta atramentaria</i> (Gyllenhal, 1810)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Atheta atricolor</i> (Sharp, 1869)		KA2001		x		
<i>Atheta basicornis</i> (Mulsant & Rey, 1852)	CHE			x		
<i>Atheta benickiella</i> Brundin, 1948		KA2001		x		
<i>Atheta boletophila</i> (Thomson, 1856)		FH1970	x			
<i>Atheta boreella</i> Brundin, 1948	CHE	C/DBSI			x	
<i>Atheta britanniae</i> Bernhauer & Scheerpeltz, 1926	CDG				x	
<i>Atheta brunneipennis</i> (Thomson, 1852)	CDG				x	
<i>Atheta cadaverina</i> (Brisout, 1860)	CHE				x	
<i>Atheta canescens</i> (Sharp, 1869)		FH1970	x			
<i>Atheta castanoptera</i> (Mannerheim, 1831)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Atheta cauta</i> (Erichson, 1837)	CHE			x		
<i>Atheta celata</i> (Erichson, 1837)	CHE			x		
	CTL					
<i>Atheta cinnamoptera</i> (Thomson, 1856)	M				x	
<i>Atheta contristata</i> (Kraatz, 1856)		KA2001		x		
<i>Atheta coriaria</i> (Kraatz, 1856)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Atheta corvina</i> (Thomson, 1856)	CHE				x	
<i>Atheta crassicornis</i> (Fabricius, 1792)	CHE	C/DBDG			x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Atheta cribripennis</i> Sahlberg, 1890		C/DBTLM		x		
<i>Atheta dadopora</i> Thomson, 1867	CHE				x	
<i>Atheta debilis</i> (Erichson, 1837)		FH1970	x			
<i>Atheta deformis</i> (Kraatz, 1856)		KA2001		x		
<i>Atheta depressicollis</i> (Fauvel, 1872)		KA2001		x		
<i>Atheta dilaticornis</i> (Kraatz, 1856)		FH1974	x			?
<i>Atheta diversa diversa</i> (Sharp, 1869)	CSI				x	
<i>Atheta ebenina</i> (Mulsant & Rey, 1874)		FH1970	x			
<i>Atheta elongatula elongatula</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Atheta episcopalis</i> Bernhauer, 1910		KA2001		x		
<i>Atheta europaea</i> Likovsky, 1984	CHE			x		
<i>Atheta euryptera</i> (Stephens, 1832)	CHE				x	
<i>Atheta excellens</i> (Kraatz, 1856)	CDG				x	
<i>Atheta excelsa</i> Bernhauer, 1911		KA2001		x		
<i>Atheta fallaciosa</i> (Sharp, 1869)	CDG				x	
<i>Atheta fimorum</i> (Brisout, 1860)	CHE	HE2006			x	
<i>Atheta foveicollis</i> (Kraatz, 1856)	CDG				x	
<i>Atheta fungi</i> (Gravenhorst, 1806)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Atheta fungicola</i> (Thomson, 1852)	CHE			x		
<i>Atheta fungivora</i> (Thomson, 1867)		FH1970	x			
<i>Atheta gagatina</i> (Baudi, 1848)	CHE				x	
<i>Atheta ganglbaueri</i> Brundin, 1948	CHE				x	
<i>Atheta gracilicollis</i> Benick, 1940	CDG				x	
<i>Atheta graminicola</i> (Gravenhorst, 1806)		KA2001		x		
<i>Atheta hansseni</i> Strand, 1943		KA2001		x		
<i>Atheta harwoodi</i> Williams, 1930	CHE				x	
<i>Atheta heymesii</i> Hubenthal, 1913		FH1970	x			
<i>Atheta hybrida</i> (Sharp, 1869)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Atheta hygrotopora</i> (Kraatz, 1856)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Atheta hypnorum</i> (Kiesenwetter, 1850)	CSI				x	
<i>Atheta incognita</i> (Sharp, 1869)	CHE	HE2001			x	
<i>Atheta incommoda</i> Brundin, 1948	CHE	HE2001		x		
<i>Atheta indubia</i> (Sharp, 1869)	CHE			x		
<i>Atheta inquinula</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE				x	
<i>Atheta intermedia</i> (Thomson, 1852)		FH1970	x			
<i>Atheta knabli</i> Benick, 1938		KA2001		x		
<i>Atheta kochi</i> Roubal, 1937		FH1970	x			
<i>Atheta laevana</i> (Mulsant & Rey, 1852)		C/DBTLM		x		
	CTL					
<i>Atheta laevicauda</i> Sahlberg, 1876	M			x		
<i>Atheta laticollis</i> (Stephens, 1832)	CHE				x	
<i>Atheta leonhardi</i> Bernhauer, 1911	CDG				x	
<i>Atheta liliputana</i> (Brisout, 1860)		KA2001		x		
<i>Atheta liliputana</i> (Brisout, 1860)	CHE				x	
<i>Atheta liturata</i> (Stephens, 1832)		FH1970	x			

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Atheta longicornis</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Atheta luridipennis</i> (Mannerheim, 1830)		KA2001		x		
<i>Atheta macrocera</i> (Thomson, 1856)		KA2001		x		
<i>Atheta malleus</i> Joy, 1913	CHE			x		
<i>Atheta marcida</i> (Erichson, 1837)	CSI				x	
<i>Atheta melanocera</i> (Thomson, 1856)		KA2001		x		
<i>Atheta monacha</i> Bernhauer, 1899	CHE	C/DBDG			x	
<i>Atheta monticola</i> (Thomson, 1852)		KA2001		x		
<i>Atheta myrmecobia</i> (Kraatz, 1856)	CHE	C/DBSI			x	
<i>Atheta negligens</i> (Mulsant & Rey, 1873)		KA2001		x		
<i>Atheta nigra</i> (Kraatz, 1856)		KA2001		x		
<i>Atheta nigripes</i> (Thomson, 1856)		C/DBTLM		x		
<i>Atheta nigrifulva</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE			x		
<i>Atheta oblita</i> (Erichson, 1839)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Atheta occulta</i> (Erichson, 1837)		FH1970	x			
<i>Atheta orbata</i> (Erichson, 1837)	CHE				x	
<i>Atheta orphana</i> (Erichson, 1837)	CHE			x		
<i>Atheta palleola</i> (Erichson, 1837)		KA2001		x		
<i>Atheta pallidicornis</i> (Thomson, 1856)	CHE				x	
<i>Atheta palustris</i> (Kiesenwetter, 1844)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Atheta paracrassicornis</i> Brundin, 1954	CHE	C/DBSI			x	
<i>Atheta parapicipennis</i> Brundin, 1954		KA2001		x		
<i>Atheta parca</i> (Mulsant & Rey, 1873)		KA2001		x		
<i>Atheta pfaundleri</i> Benick, 1940		FH1970	x			
<i>Atheta picipes</i> (Thomson, 1856)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Atheta pilicornis</i> (Thomson, 1852)		FH1970	x			
<i>Atheta pittionii</i> Scheerpeltz, 1950	CHE				x	
<i>Atheta procera</i> (Kraatz, 1856)	CDG				x	
<i>Atheta puncticollis</i> Benick, 1938		KA2001		x		
<i>Atheta putrida</i> (Kraatz, 1856)		KA2001		x		
<i>Atheta ravilla</i> (Erichson, 1839)	CHE				x	
<i>Atheta ripicola</i> Hanssen, 1932		KA2001		x		
<i>Atheta rugulosa</i> (Heer, 1839)		KA2001		x		
<i>Atheta scapularis</i> (Sahlberg, 1831)		FH1974	x			
<i>Atheta setigera</i> (Sharp, 1869)		C/DBTLM		x		
<i>Atheta sodalis</i> (Erichson, 1837)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Atheta sordidula</i> (Erichson, 1837)		KA2001		x		
<i>Atheta spatula</i> (Fauvel, 1872)		KA2001		x		
<i>Atheta spelaea</i> (Erichson, 1839)	CTL M			x		
<i>Atheta speluncicollis</i> Bernhauer, 1909		KA2001		x		
<i>Atheta strandiella</i> Brundin, 1954		FH1970	x			
<i>Atheta subglabra</i> (Sharp, 1869)	CDG				x	
<i>Atheta subrugosa</i> (Kiesenwetter, 1848)		KA2001		x		
<i>Atheta subsinuata</i> (Erichson, 1839)		KA2001		x		
<i>Atheta subterranea</i> (Mulsant & Rey, 1853)		FH1970	x			



Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Atheta subtilis</i> (Scriba, 1866)	CHE				x	
<i>Atheta terminalis</i> Gravenhorst, 1806)		FH1970	x			
<i>Atheta tibialis</i> (Heer, 1839)	CDG				x	
<i>Atheta triangulum</i> (Kraatz, 1856)	CHE				x	
<i>Atheta trinotata</i> (Kraatz, 1856)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Atheta vaga</i> (Heer, 1839)	CDG				x	
<i>Atheta voeslauensis</i> Bernhauer, 1944	CHE	HE2001			x	
<i>Atheta volans</i> (Scriba, 1859)		FH1970	x			
<i>Atheta xanthopus</i> (Thomson, 1856)		FH1970	x			
<i>Atheta zosterae</i> (Thomson, 1856)		FH1970	x			
<i>Atrecus affinis</i> (Paykull, 1789)	CHE				x	
<i>Atrecus longiceps</i> (Fauvel, 1873)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Atrecus pilicornis</i> (Paykull, 1790)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Autalia impressa</i> (Olivier, 1795)	CHE				x	
<i>Autalia longicornis</i> Scheerpeltz, 1947	CHE				x	
<i>Autalia puncticollis</i> Sharp, 1864	CHE			x		
<i>Autalia rivularis</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE				x	
<i>Batrisodes adnexus</i> (Hampe, 1863)	CHE				x	
<i>Batrisodes buqueti</i> (Aube, 1833)		NL1996b		x		
<i>Batrisodes delaporti</i> (Aube, 1833)	CHE				x	
<i>Batrisodes exsculptus</i> (Hampe, 1850)		NL1996a		x		
<i>Batrisodes oculatus</i> (Aube, 1833)		NL1996b	x			
<i>Batrisodes unisexualis</i> Besuchet, 1988	CHE				x	
<i>Batrisodes venustus</i> (Reichenbach, 1816)	CHE				x	
<i>Batrisus formicarius</i> Aube, 1833	CHE			x		
<i>Biblopectus ambiguus</i> (Reichenbach, 1816)	CHE				x	
<i>Biblopectus minutissimus</i> (Aube, 1833)		NL1996b		x		
<i>Biblopectus obtusus</i> Guillebeau, 1888		FH1970	x			
<i>Biblopectus pusillus</i> (Denny, 1825)		NL1996b		x		
<i>Biblopectus tenebrosus</i> (Reitter, 1881)		FH1970	x			
<i>Bibloporus bicolor</i> (Denny, 1825)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Bibloporus mayeti</i> Guillebeau, 1888	CHE				x	
<i>Bibloporus minutus</i> Raffray, 1914	CHE				x	
<i>Bisnius cephalotes</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE	HE2015			x	
<i>Bisnius fimetarius</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Bisnius parvus</i> (Sharp, 1874)	CHE				x	
<i>Bisnius puella</i> (Nordmann, 1837)	CDG				x	
<i>Bisnius sordidus</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE			x		
<i>Bisnius subuliformis</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE	HE1995			x	
<i>Bledius baudii</i> Fauvel, 1872		FH1970	x			
<i>Bledius bosnicus</i> Bernhauer, 1902		FH1970	x			
<i>Bledius crassicollis</i> Lacordaire, 1835	CHE	HE2007			x	
<i>Bledius cribricollis</i> Heer, 1839	CHE	HE2007			x	
<i>Bledius defensus</i> Fauvel, 1872		FH1970	x			
<i>Bledius denticollis</i> Fauvel, 1872		FH1970	x			

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Bledius dissimilis</i> Erichson, 1840		FH1970	x			
<i>Bledius erraticus</i> Erichson, 1839		KA2001		x		
<i>Bledius femoralis</i> (Gyllenhal, 1827)	CHE	HE2007		x		
<i>Bledius filipes</i> Sharp, 1911		FH1970	x			
<i>Bledius fontinalis</i> Bernhauer, 1929	CHE				x	
<i>Bledius fossor</i> Heer, 1839		FH1970	x			
<i>Bledius gallicus</i> (Gravenhorst, 1806)	CHE				x	
<i>Bledius littoralis</i> Heer, 1839		FH1970	x			
<i>Bledius longulus</i> Erichson, 1839	CHE	C/DBDG			x	
<i>Bledius morio</i> Heer, 1839		FH1970	x			
	CTL					
<i>Bledius nanus</i> Erichson, 1840	M		x			
<i>Bledius occidentalis</i> Bondroit, 1907	CHE	HE2007			x	
<i>Bledius opacus</i> (Block, 1799)	CHE				x	
<i>Bledius pallipes</i> (Gravenhorst, 1806)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Bledius pygmaeus</i> Erichson, 1839		FH1970	x			
	CTL					
<i>Bledius secessus</i> Bondroit, 1912	M		x			
<i>Bledius strictus</i> Fauvel, 1872		FH1970	x			
<i>Bledius subterraneus</i> Erichson, 1839	CHE				x	
<i>Bledius talpa</i> (Gyllenhal, 1810)		FH1970	x			
<i>Bledius tibialis</i> Heer, 1839		FH1970	x			
<i>Bohemiellina flavipennis</i> (Cameron, 1920)		FH1970	x			
<i>Bolitobius castaneus boreomontanicus</i> Schülke, 2010	CSI				x	
<i>Bolitobius cingulatus</i> Mannerheim, 1830	CHE	C/DBSI			x	
<i>Bolitochara bella</i> Märkel, 1844	CHE	C/DBDG			x	
<i>Bolitochara mulsanti</i> Sharp, 1875	CDG				x	
<i>Bolitochara obliqua</i> Erichson, 1837	CHE	C/DBDG			x	
<i>Bolitochara pulchra</i> (Gravenhorst, 1806)	CSI				x	
<i>Bolitochara tecta</i> Assing, 2014	CHE				x	
	CTL					
<i>Boreostiba piligera mira</i> (G. Benick, 1970)	M				x	
<i>Brachida exigua</i> (Heer, 1839)	CHE				x	
<i>Brachygluta fossulata</i> (Reichenbach, 1816)	CHE				x	
<i>Brachygluta haematica</i> (Reichenbach, 1816)		NL1996b		x		
<i>Brachygluta klimtschi</i> Holdhaus, 1902	CHE				x	
<i>Brachygluta lefebvrei lefebvrei</i> (Aube, 1833)		NL1996b	x			
<i>Brachygluta simplicior</i> Raffray, 1904	CHE	HE2015			x	
<i>Brachygluta sinuata</i> (Aube, 1833)	CHE				x	
<i>Brachygluta trigonoprocta</i> (Ganglbauer, 1895)		NL1996a		x		
<i>Brachygluta tristis</i> (Hampe, 1863)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Brachygluta xanthoptera</i> Reichenbach, 1816		NL1996b		x		
<i>Brachyusa concolor</i> (Erichson, 1839)		FH1970	x			
<i>Bryaxis brusinae</i> (Reitter, 1879)	CHE				x	
<i>Bryaxis bulbifer</i> (Reichenbach, 1816)	CHE				x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Bryaxis carinula</i> (Rey, 1888)	CHE				x	
<i>Bryaxis cateniger cateniger</i> Krauss, 1899	CDG				x	
<i>Bryaxis clavicornis</i> (Panzer, 1809)	CHE				x	
<i>Bryaxis curtisii curtisii</i> (Leach, 1817)	CHE				x	
<i>Bryaxis curtisii orientalis</i> (Karaman, 1952)	CHE				x	
<i>Bryaxis erichsonii carinthiacus</i> Agazzi, 1964		NL1996a		x		
<i>Bryaxis erichsonii erichsonii</i> (Kiesenwetter, 1849)		NL2000b		x		
<i>Bryaxis femoratus</i> (Aube, 1844)		NL1996b		x		
<i>Bryaxis longulus longulus</i> (Kiesenwetter, 1849)	CTL M			x		
<i>Bryaxis nodicornis</i> (Aube, 1833)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Bryaxis oreophilus</i> (Meixner, 1912)	CDG				x	
<i>Bryaxis puncticollis</i> (Denny, 1825)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Bryaxis solidus</i> (Reitter, 1881)		NL1996b	x			
	CTL M					
<i>Bryaxis stolzi</i> (Machulka, 1932)				x		
<i>Bryaxis ullrichii</i> (Motschulsky, 1851)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Bryophacis crassicornis</i> (Mäklin, 1847)	CSI				x	
<i>Bryophacis maklini</i> (J. Sahlberg, 1871)	CDG				x	
<i>Bryophacis rufus rufus</i> (Erichson, 1839)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Bryoporus cernuus</i> (Gravenhorst, 1806)	CHE	HE2015			x	
<i>Bryoporus multipunctus</i> Hampe, 1867	CHE	HE2019			x	
<i>Bythinus burrellii</i> Denny, 1825	CHE	C/DBDG			x	
<i>Bythinus macropalpus</i> Aube, 1833		NL1996b		x		
<i>Bythinus reichenbachi</i> (Machulka, 1928)		NL1998		x		
<i>Callicerus obscurus</i> Gravenhorst, 1802	CHE	HE2006			x	
<i>Callicerus rigidicornis</i> (Erichson, 1839)	CHE	HE2010			x	
<i>Calodera aethiops</i> (Gravenhorst, 1802)		FH1970	x			
<i>Calodera nigrita</i> Mannerheim, 1830		FH1970	x			
<i>Calodera riparia</i> Erichson, 1837		FH1970	x			
<i>Calodera rubens</i> Erichson, 1837		FH1970	x			
<i>Calodera uliginosa</i> Erichson, 1837		FH1970	x			
<i>Carpelimus bilineatus</i> Stephens, 1834	CHE	C/DBDG			x	
<i>Carpelimus corticinus</i> (Gravenhorst, 1806)	CHE				x	
<i>Carpelimus despectus</i> (Baudi, 1870)		FH1970	x			
<i>Carpelimus elongatulus</i> (Erichson, 1839)	CHE				x	
<i>Carpelimus exiguus</i> (Erichson, 1839)		FH1970	x			
<i>Carpelimus foveolatus</i> (C. Sahlberg, 1832)		FH1970	x			
<i>Carpelimus fuliginosus</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE				x	
<i>Carpelimus ganglbaueri</i> (Bernhauer, 1901)		FH1970	x			
<i>Carpelimus gracilis</i> (Mannerheim, 1830)	CHE				x	
<i>Carpelimus heidenreichi</i> (Benick, 1934)		FH1970	x			
<i>Carpelimus impressus</i> (Lacordaire, 1835)	CHE				x	
<i>Carpelimus lindrothi</i> (Palm, 1947)	CHE	HE1998			x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Carpelimus manchuricus</i> subtilicornis (Roubal, 1946)	CHE				x	
<i>Carpelimus nitidus</i> (Baudi, 1848)		FH1970	x			
<i>Carpelimus obesus</i> (Kiesenwetter, 1844)	CHE				x	
<i>Carpelimus opacus</i> Baudi di Selve, 1848		FH1974	x			
<i>Carpelimus politus</i> (Kiesenwetter, 1850)		FH1970	x			
<i>Carpelimus punctatellus</i> (Erichson, 1840)	CHE				x	
<i>Carpelimus pusillus</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE			x		
<i>Carpelimus rivularis</i> (Motschulsky, 1860)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Carpelimus similis</i> (Smetana, 1967)		KA2001		x		
<i>Carpelimus subtilis</i> (Erichson, 1839)		KA2001		x		
<i>Carphacis striatus</i> (Olivier, 1795)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Chennium steigerwaldi</i> Reitter, 1881		NL2000b		x		
<i>Cilea exilis</i> (Bohemann, 1848)	CHE	HE2010			x	
<i>Cilea silphoides</i> (Linnaeus, 1767)	CHE				x	
<i>Claviger longicornis</i> Müller, 1818	CDG				x	
<i>Claviger testaceus</i> Preyssler, 1790	CHE	C/DBSI			x	
<i>Coprophilus striatulus</i> (Fabricius, 1793)	CHE				x	
<i>Crataraea suturalis</i> (Mannerheim, 1830)	CHE				x	
<i>Creophilus maxillosus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE			x		
<i>Ctenistes palpalis</i> Reichenbach, 1816		NL1996b	x			
<i>Cypha longicornis</i> Paykull, 1800	CHE	HE2020			x	
<i>Cypha nitida</i> (Palm, 1936)		KA2001		x		
<i>Cypha pirazzolii</i> Baudi di Selve, 1870		FH1974	x			
<i>Cypha pulicaria</i> (Erichson, 1839)	CHE				x	
<i>Cypha seminulum</i> (Erichson, 1839)		AV2020a			x	
<i>Cyphea curtula</i> (Erichson, 1837)	CHE				x	
<i>Dacrila fallax</i> (Kraatz, 1856)	CHE	HE2006			x	
<i>Dadobia immersa</i> (Erichson, 1837)	CHE				x	
<i>Dasycerus sulcatus</i> Brongniart, 1800	CHE				x	
<i>Deinopsis erosa</i> (Stephens, 1832)	CHE			x		
<i>Deleaster dichrous</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE				x	
<i>Deliphrosoma macrocephalum</i> (Eppelsheim, 1873)		FH1970	x			
<i>Deliphrosoma prolongatum</i> (Rottenberg, 1873)	CHE				x	
<i>Deliphrum algidum</i> Erichson, 1840		KA2001		x		
<i>Deliphrum tectum</i> (Paykull, 1789)	CHE			x		
<i>Devia prospera</i> (Erichson, 1839)		FH1970	x			
<i>Dexiogya corticina</i> (Erichson, 1837)	CHE				x	
<i>Dianous coerulescens</i> (Gyllenhal, 1810)		C/DBTLM		x		
	CTL					
<i>Dilacra luteipes</i> (Erichson, 1837)	M		x			
<i>Dinaraea aequata</i> (Erichson, 1837)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Dinaraea angustula</i> (Gyllenhal, 1810)	CHE				x	
<i>Dinaraea arcana</i> (Erichson, 1839)		FH1970	x			

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Dinaraea linearis</i> (Gravenhorst, 1802)		FH1970	x			
<i>Dinarda dentata</i> (Gravenhorst, 1806)		FH1970	x			
	CTL					
<i>Dinarda maerkelii</i> Kiesenwetter, 1843	M		x			
<i>Dinothenarus fossor</i> (Scopoli, 1772)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Dinothenarus pubescens</i> (De Geer, 1774)	CHE			x		
<i>Domene scabricollis</i> (Erichson, 1840)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Dropephylla gracilicornis</i> (Fairmaire & Laboulbene, 1856)		FH1974	x			
<i>Dropephylla ioptera</i> (Stephens, 1832)	CHE	HE1995		x		
<i>Dropephylla linearis</i> (Zetterstedt, 1828)		KA2001		x		
<i>Drusilla canaliculata</i> (Fabricius, 1787)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Edaphus beszedesi</i> Reitter, 1914		NL1998		x		
<i>Emus hirtus</i> (Linnaeus, 1758)		FH1970	x			
<i>Enalodroma hepatica</i> (Erichson, 1839)	CHE	HE1998		x		
<i>Encephalus complicans</i> Stephens, 1832	CHE			x		
<i>Erichsonius cinerascens</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE				x	
<i>Erichsonius signaticornis</i> (Mulsant & Rey, 1853)		FH1970	x			
<i>Euaesthetus bipunctatus</i> (Ljungh, 1804)		FH1970	x			
<i>Euaesthetus laeviusculus</i> Mannerheim, 1844	CHE	C/DBDG			x	
<i>Euaesthetus ruficapillus</i> (Lacordaire, 1835)	CHE				x	
	CTL					
<i>Euplectus bescidicus</i> Reitter, 1881	M			x		
<i>Euplectus bonvouloiri narentinus</i> Reitter, 1881		NL1996a		x		
<i>Euplectus bonvouloiri rosae</i> Raffray, 1910		NL1996a		x		
<i>Euplectus brunneus</i> Grimmer, 1841	CHE	C/DBDG			x	
<i>Euplectus decipiens</i> Raffray, 1910		NL1996b		x		
<i>Euplectus frivaldszkyi</i> Saulcy, 1878		NL1995		x		
<i>Euplectus karstenii</i> (Reichenbach, 1816)	CHE				x	
<i>Euplectus kirbii kirbii</i> Denny, 1825	CHE				x	
<i>Euplectus mutator</i> Fauvel, 1895		NL1996a		x		
<i>Euplectus nanus</i> (Reichenbach, 1816)	CHE				x	
<i>Euplectus piceus</i> Motschulsky, 1835		NL1996b		x		
<i>Euplectus punctatus</i> Mulsant & Rey, 1861	CDG				x	
<i>Euplectus sanguineus</i> Denny, 1825		NL1996b		x		
<i>Euplectus signatus</i> (Reichenbach, 1816)	CHE			x		
	CTL					
<i>Euplectus sparsus</i> Besuchet, 1964	M			x		
<i>Euplectus tholini</i> Guillebeau, 1888	CHE				x	
<i>Euryalea murina</i> (Erichson, 1839)	CHE	HE2003			x	
<i>Euryporus picipes</i> (Paykull, 1800)	CDG				x	
<i>Euryusa brachelytra</i> Kiesenwetter, 1851		BC1871	x			?
<i>Euryusa castanoptera</i> Kraatz, 1856	CHE	HE2015			x	
<i>Euryusa optabilis</i> Heer, 1839	CHE	HE2003			x	
<i>Euryusa pipitzi</i> Eppelsheim, 1887	CHE	HE2015			x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
	CTL					
<i>Euryusa sinuata</i> Erichson, 1837	M		x			
<i>Eusphalerum alpinum</i> (Heer, 1839)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Eusphalerum anale</i> (Erichson, 1840)	CHE				x	
<i>Eusphalerum atrum</i> (Heer, 1839)	CHE	HE2014			x	
<i>Eusphalerum brandmayri</i> Zanetti, 1981	CHE	C/DBSI			x	
<i>Eusphalerum kahleni</i> Zanetti, 1986		KA2001		x		
<i>Eusphalerum kraatzii</i> (Jacquelin du Val, 1857)	CHE			x		
<i>Eusphalerum limbatum limbatum</i> (Erichson, 1840)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Eusphalerum longipenne</i> (Erichson, 1839)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Eusphalerum luteum</i> (Marsham, 1802)	CHE				x	
<i>Eusphalerum marshami</i> (Fauvel, 1869)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Eusphalerum minutum</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
	CTL					
<i>Eusphalerum nitidicolle</i> (Baudi, 1857)	M				x	
<i>Eusphalerum pallens</i> (Heer, 1841)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Eusphalerum palligerum</i> (Kiesenwetter, 1847)	CHE	C/DBSI			x	
<i>Eusphalerum petzi</i> (Bernhauer, 1910)	CHE	HE2002		x		
<i>Eusphalerum primulae</i> (Stephens, 1834)	CHE	C/DBSI			x	
<i>Eusphalerum pseudocupariae</i> (E. Strand, 1917)		FH1970	x			
<i>Eusphalerum rectangulum</i> (Baudi, 1870)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Eusphalerum rhododendri</i> (Baudi, 1848)	CHE				x	
	CTL					
<i>Eusphalerum robustum</i> (Heer, 1839)	M				x	
<i>Eusphalerum semicoleopratum</i> (Panzer, 1795)	CHE	HE2016			x	
<i>Eusphalerum signatum</i> (Märkel, 1857)	CHE	HE2015			x	
<i>Eusphalerum sorbi</i> (Gyllenhal, 1810)	CHE				x	
<i>Eusphalerum stramineum</i> (Kraatz, 1857)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Eusphalerum tenenbaumi</i> (Bernhauer, 1932)	CHE				x	
<i>Eusphalerum torquatum</i> (Marsham, 1802)		FH1970	x			
<i>Fagniezia impressa</i> (Panzer, 1805)	CHE				x	
<i>Falagria caesa</i> Erichson, 1837	CHE				x	
<i>Falagria splendens</i> Kraatz, 1858		FH1970	x			
<i>Falagria sulcatula</i> (Gravenhorst, 1806)	CHE			x		
<i>Falagrioma thoracica</i> (Stephens, 1832)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Gabrius appendiculatus</i> Sharp, 1910	CHE	C/DBDG			x	
<i>Gabrius astutoides</i> (A. Strand, 1946)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Gabrius astutus</i> (Erichson, 1840)	CHE				x	
<i>Gabrius breviventer</i> (Sperk, 1835)	CHE				x	
<i>Gabrius exiguus</i> (Nordmann, 1837)		FH1970	x			
<i>Gabrius femoralis</i> (Hochhuth, 1851)	CHE				x	
<i>Gabrius lividipes</i> (Baudi, 1848)		FH1970	x			
<i>Gabrius nigrutilus</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE				x	
<i>Gabrius osseticus</i> (Kolenati, 1846)	CHE				x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Gabrius piliger</i> Mulsant & Rey, 1876		FH1970	x			
<i>Gabrius ravasini</i> Gridelli, 1920		SH1993	x			
<i>Gabrius splendidulus</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Gabrius subnigritulus</i> Joy, 1913		KA2001		x		
<i>Gabrius suffragani</i> Joy, 1913	CHE	HE2007			x	
<i>Gabrius tirolensis</i> (Luze, 1903)		HA1965	x			
<i>Gabrius toxotes</i> Joy, 1913	CHE	C/DBDG			x	
<i>Gabrius trossulus</i> (Nordmann, 1837)	CHE				x	
<i>Gauropterus fulgidus</i> (Fabricius, 1787)	CDG	NL1998			x	
	CTL					
<i>Geodromicus kunzei</i> (Heer, 1839)	M		x			
<i>Geodromicus nigrita</i> (P.W.J. Müller, 1821)		KA2001		x		
<i>Geodromicus plagiatus</i> (Fabricius, 1798)	CDG				x	
<i>Geodromicus suturalis</i> (Lacordaire, 1835)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Geostiba circellaris</i> (Gravenhorst, 1806)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Geostiba flava</i> (Kraatz, 1856)	CHE				x	
<i>Geostiba spinicollis</i> (Kraatz, 1862)		AV2005	x			
<i>Gnypeta carbonaria</i> (Mannerheim, 1830)		FH1970	x			
<i>Gnypeta ripicola</i> (Kiesenwetter, 1844)	CHE				x	
<i>Gymnusa brevicollis</i> (Paykull, 1800)		FH1970	x			
<i>Gymnusa variegata</i> Kiesenwetter, 1845	CHE				x	
<i>Gyrophypnus angustatus</i> Stephens, 1833	CHE	HE1995			x	
<i>Gyrophypnus atratus</i> (Heer, 1839)		FH1970	x			
<i>Gyrophypnus fracticornis</i> (O. Müller, 1776)	CHE				x	
<i>Gyrophypnus punctulatus</i> (Paykull, 1789)	CHE				x	
<i>Gyrophana affinis</i> Mannerheim, 1830	CHE				x	
<i>Gyrophana bihamata</i> Thomson, 1867	CHE				x	
<i>Gyrophana boleti</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Gyrophana congrua</i> Erichson, 1837		FH1970	x			
<i>Gyrophana fasciata</i> (Marsham, 1802)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Gyrophana gentilis</i> Erichson, 1839	CHE	C/DBDG			x	
<i>Gyrophana joyi</i> Wendeler, 1924	CHE				x	
<i>Gyrophana joyoides</i> Wüsthoff, 1937	CDG				x	
<i>Gyrophana manca</i> Erichson, 1839	CHE				x	
<i>Gyrophana minima</i> Erichson, 1837	CHE				x	
<i>Gyrophana munsteri</i> Strand, 1935	CDG				x	
<i>Gyrophana nana</i> (Paykull, 1800)		KA2001		x		
<i>Gyrophana nitidula</i> (Gyllenhal, 1810)		FH1970	x			
<i>Gyrophana obsoleta</i> Ganglbauer, 1895	CHE				x	
<i>Gyrophana polita</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE			x		
<i>Gyrophana poweri</i> Crotch, 1866	CSI				x	
<i>Gyrophana pulchella</i> Heer, 1839	CHE				x	
<i>Gyrophana rugipennis</i> Mulsant & Rey, 1861		FH1970	x			
<i>Gyrophana strictula</i> Erichson, 1839	CHE				x	
<i>Gyrophana williamsi</i> Strand, 1935	CHE				x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Habrocerus capillaricornis</i> (Gravenhorst, 1806)	CHE				x	
<i>Hapalaraea pygmaea</i> (Paykull, 1800)	CHE	HE2019			x	
<i>Haploglossa gentilis</i> (Märkel, 1844)	CHE	HE2010			x	
<i>Haploglossa marginalis</i> (Gravenhorst, 1806)	CHE	HE2006			x	
<i>Haploglossa nidicola</i> (Fairmaire, 1852)		FH1970	x			
<i>Haploglossa villosula</i> (Stephens, 1832)	CHE				x	
<i>Hesperus rufipennis</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE	HE2002			x	
<i>Heterothops dissimilis</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE				x	
<i>Heterothops praevius niger</i> Kraatz, 1868	CHE				x	
<i>Heterothops quadripunctulus</i> (Gravenhorst, 1806)		FH1970	x			
<i>Holobus apicatus</i> (Erichson, 1837)	CHE			x		
<i>Holobus flavicornis</i> (Boisduval & Lacordaire, 1835)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Homalota plana</i> (Gyllenhal, 1810)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Homoeusa acuminata</i> (Märkel, 1842)	CHE	HE2010			x	
<i>Hydrosmecta carinthiaca</i> (Scheerpeltz, 1944)		FH1970	x			
<i>Hydrosmecta delicatula</i> (Sharp, 1869)		FH1970	x			
<i>Hydrosmecta fluviatilis</i> (Kraatz, 1854)		FH1970	x			
<i>Hydrosmecta fragilis</i> (Kraatz, 1854)		FH1970	x			
<i>Hydrosmecta fragilis</i> (Kraatz, 1854)		KA2001		x		
<i>Hydrosmecta gracilicornis</i> (Erichson, 1839)		FH1970	x			
<i>Hydrosmecta perpusilla</i> (Scheerpeltz, 1943)		FH1970	x			
<i>Hydrosmecta pseudofragilis</i> (Scheerpeltz, 1944)		FH1970	x			
<i>Hydrosmecta sinuatomarginata</i> (Scheerpeltz, 1943)		FH1970	x			
<i>Hygrogeus aemulus</i> (Rosenhauer, 1847)		FH1970	x			
<i>Hygronoma dimidiata</i> (Gravenhorst, 1806)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Hypnogyra angularis</i> (Ganglbauer, 1895)	CHE				x	
<i>Hypopycna rufula</i> (Erichson, 1840)		FH1970	x			
<i>Ilyobates bennetti</i> Donisthorpe, 1914	CHE	HE2015			x	
<i>Ilyobates mech</i> (Baudi, 1848)	CSI				x	
<i>Ilyobates merkli</i> Eppelsheim, 1883	CHE	HE1998		x		
<i>Ilyobates nigricollis</i> (Paykull, 1800)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Ilyobates propinquus</i> (Aube, 1850)	CHE				x	
<i>Ischnoglossa prolixa</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE	C/DBSI			x	
<i>Ischnopoda colorata</i> (Fairmaire, 1860)		FH1970	x			
	CTL					
<i>Ischnopoda leucopus</i> (Marsham, 1802)	M			x		
<i>Ischnopoda umbratica</i> Erichson, 1837	CHE				x	
<i>Ischnosoma longicorne</i> (Mäklin, 1847)	CHE	HE2014			x	
<i>Ischnosoma splendidum</i> (Gravenhorst, 1806)	CHE	C/DBSI			x	
<i>Lamprinodes saginatus</i> (Gravenhorst, 1806)		FH1970	x			
<i>Lathrobium brunnipes</i> (Fabricius, 1793)	CHE	C/DBSI			x	
<i>Lathrobium carinthiacum</i> Scheerpeltz, 1926	CDG				x	



Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Lathrobium castaneipenne</i> Kolenati, 1846	CHE			x		
<i>Lathrobium dilutum</i> Erichson, 1839	CHE			x		
<i>Lathrobium elegantulum</i> Kraatz, 1857	CHE				x	
<i>Lathrobium elongatum</i> (Linnaeus, 1767)	CHE		x			
<i>Lathrobium exsul</i> Assing, 1996		AV1996	x			
<i>Lathrobium fovulum</i> Stephens, 1833	CHE				x	
<i>Lathrobium fulvipenne</i> (Gravenhorst, 1806)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Lathrobium geminum</i> Kraatz, 1857	CHE			x		
<i>Lathrobium impressum</i> Heer, 1841	CHE				x	
<i>Lathrobium laevipenne</i> Heer, 1839	CHE	C/DBDG			x	
<i>Lathrobium longulum</i> Gravenhorst, 1802	CHE				x	
<i>Lathrobium pallidipenne</i> Hochhuth, 1851	CHE				x	
<i>Lathrobium pallidum</i> Nordmann, 1837		FH1970	x			
<i>Lathrobium rufipenne</i> Gyllenhal, 1813		HA1965	x			
<i>Lathrobium spadiceum</i> Erichson, 1840	CHE				x	
<i>Lathrobium testaceum</i> Kraatz, 1857	CDG				x	
<i>Leptacinus batychrus</i> (Gyllenhal, 1827)	CHE CTL				x	
<i>Leptacinus formicetorum</i> Märkel, 1841	M		x			
<i>Leptacinus intermedius</i> Donisthorpe, 1936	CHE				x	
<i>Leptacinus pusillus</i> (Stephens, 1833)	CHE			x		
<i>Leptacinus sulcifrons</i> (Stephens, 1833)	CHE				x	
<i>Leptobium gracile</i> (Gravenhorst, 1802)		FH1970	x			
<i>Leptusa abdominalis alpestris</i> Scheerpeltz, 1935	CHE	C/DBSI			x	
<i>Leptusa abdominalis carinthiaca</i> Scheerpeltz, 1948	CTL M CTL			x		
<i>Leptusa assingi</i> Pace, 1996	M				x	
<i>Leptusa flavicornis</i> Brancsik, 1874	CDG				x	
<i>Leptusa florum</i> Scheerpeltz, 1926	CHE			x		
<i>Leptusa fumida</i> (Erichson, 1839)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Leptusa gracilipes</i> Krauss, 1899	CDG				x	
<i>Leptusa gracillima</i> Pace, 1983		PR1989		?		
<i>Leptusa granulicauda</i> Eppelsheim, 1890	CDG CTL				x	
<i>Leptusa hlisnikovskyi</i> Pace, 1983	M CTL			x		
<i>Leptusa hoelzeli hoelzeli</i> Scheerpeltz, 1948	M			x		
<i>Leptusa hoelzeli kreissli</i> Scheerpeltz, 1966	CHE				x	
<i>Leptusa koralpicola</i> Pace, 1983	CDG				x	
<i>Leptusa laevicauda</i> (Scheerpeltz, 1958)	CDG				x	
<i>Leptusa norica</i> Pace, 1979		KA2001		x		
<i>Leptusa oreophila</i> Penecke, 1901	CDG				x	
<i>Leptusa petzeniensis petzeniensis</i> Pace, 1979		PR1989	x			
	CTL					
<i>Leptusa petzeniensis tubuspinifera</i> Pace, 1989	M				x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Leptusa piceata</i> (Mulsant & Rey, 1853)	CDG				x	
<i>Leptusa priesneri</i> Pace, 1989		KA2001		x		
<i>Leptusa pulchella</i> (Mannerheim, 1831)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Leptusa ruficollis</i> (Erichson, 1839)	CDG				x	
<i>Leptusa sudetica</i> Lokay, 1900	CHE	C/DBDG			x	
<i>Leptusa wechseliensis</i> Pace, 1980		KA2001		x		
	CTL					
<i>Leptusa winkleri endogaea</i> Scheerpeltz, 1957	M			x		
<i>Lesteva bavarica</i> Lohse, 1956	CDG				x	
<i>Lesteva benicki</i> Lohse, 1958		KA2001		x		
<i>Lesteva sicula heeri</i> Fauvel, 1871		FH1974	x			
<i>Lesteva longoelytrata</i> (Goeze, 1777)	CHE				x	
<i>Lesteva monticola</i> Kiesenwetter, 1847	CHE	C/DBDG			x	
<i>Lesteva omissa carinthiaca</i> Lohse, 1955		FH1970	x			
	CTL					
<i>Lesteva pubescens</i> Mannerheim, 1830	M			x		
	CTL					
<i>Lesteva punctata</i> Erichson, 1839	M			x		
<i>Liogluta alpestris</i> (Heer, 1839)	CHE	C/DBSI			x	
<i>Liogluta granigera</i> (Kiesenwetter, 1850)	CSI				x	
<i>Liogluta longiuscula</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE	C/DBDG			x	
	CTL					
<i>Liogluta micans</i> (Mulsant & Rey, 1852)	M			x		
<i>Liogluta microptera</i> Thomson, 1867	CHE	C/DBDG			x	
<i>Liogluta pagana</i> (Erichson, 1839)	CDG				x	
<i>Liogluta roettgeni</i> Bernhauer, 1903		FH1974	x			
<i>Liogluta wuesthoffi</i> (Benick, 1938)	CDG				x	
<i>Lithocharis nigriceps</i> Kraatz, 1859	CHE				x	
<i>Lithocharis ochracea</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE				x	
<i>Lobrathium multipunctum</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE				x	
<i>Lomechusa emarginata</i> (Paykull, 1789)	CHE	HE2010			x	
<i>Lomechusa paradoxa</i> Gravenhorst, 1806		FH1970	x			
<i>Lomechusa pubicollis</i> Brisout, 1860	CHE				x	
<i>Lomechusoides strumosus</i> (Fabricius, 1792)		FH1970	x			
<i>Lordithon bimaculatus</i> (Schrank, 1798)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Lordithon exoletus</i> (Erichson, 1839)	CHE				x	
<i>Lordithon lunulatus</i> (Linnaeus, 1760)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Lordithon pulchellus</i> (Mannerheim, 1830)	CHE		x			
<i>Lordithon speciosus</i> (Erichson, 1839)		KA2001		x		
<i>Lordithon thoracicus</i> (Fabricius, 1777)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Lordithon trimaculatus</i> (Fabricius, 1793)	CDG				x	
<i>Lordithon trinotatus</i> (Erichson, 1839)	CHE				x	
<i>Lyprocorrhe anceps</i> (Erichson, 1837)	CHE				x	
<i>Manda mandibularis</i> (Gyllenhal, 1827)	CHE	HE2015			x	
<i>Maurachelia roubali</i> Lohse, 1970		KA2001		x		

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Medon apicalis</i> (Kraatz, 1857)		KA2001		x		
<i>Medon brunneus</i> (Erichson, 1839)	CHE				x	
<i>Medon ferrugineus</i> (Erichson, 1840)	CHE	HE2008			x	
<i>Medon fuscus</i> (Mannerheim, 1830)		FH1970	x			
<i>Medon ripicola</i> (Kraatz, 1854)		FH1970	x			
<i>Medon rufiventris</i> (Nordmann, 1837)	CHE	HE2006			x	
<i>Megarathrus bellevoeyi</i> Saulcy, 1862		FH1970	x			
<i>Megarathrus denticollis</i> Beck, 1817	CHE				x	
<i>Megarathrus depressus</i> (Paykull, 1789)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Megarathrus hemipterus</i> (Illiger, 1794)	CHE			x		
<i>Megarathrus nitidulus</i> Kraatz, 1857		KA2001		x		
<i>Megarathrus prosseni</i> Schatzmayr, 1904	CHE CTL				x	
<i>Megarathrus stercorarius</i> Mulsant & Rey, 1878	M			x		
<i>Meotica exilis</i> (Erichson, 1837)		FH1970	x			
<i>Meotica pallens</i> (Redtenbacher, 1849)	CHE				x	
<i>Metopsia similis</i> Zerche, 1998	CHE	C/DBDG			x	
<i>Micropeplus fulvus</i> Erichson, 1840	CHE				x	
<i>Micropeplus longipennis</i> Kraatz, 1859		KA2001		x		
<i>Micropeplus marietti</i> Jacquelin du Val, 1857	CHE				x	
<i>Micropeplus porcatus</i> (Paykull, 1789)	CHE				x	
<i>Micropeplus ripicola</i> Kerstens, 1964	CHE				x	
<i>Micropeplus staphylinoides</i> (Marsham, 1802)		FH1970	x			
<i>Milichilinus decorus</i> (Erichson, 1839)	CHE	HE2015			x	
<i>Mniusa incrassata</i> (Mulsant & Rey, 1852)	CDG				x	
<i>Mycetoporus ambiguus</i> Luze, 1901	CHE	HE2016			x	
<i>Mycetoporus angularis</i> Mulsant & Rey, 1853	CTL	FH1970	x			
<i>Mycetoporus baudueri</i> Mulsant & Rey, 1875	M			x		
<i>Mycetoporus bimaculatus</i> Lacordaire, 1835	CHE				x	
<i>Mycetoporus brucki</i> (Pandellé, 1869)	CDG				x	
<i>Mycetoporus caliginosus</i> Schülke, 2009		C/DBTLM			x	
<i>Mycetoporus clavicornis</i> (Stephens, 1832)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Mycetoporus corpulentus</i> Luze, 1901		FH1970	x			
<i>Mycetoporus despectus</i> A. Strand, 1969	CDG				x	
<i>Mycetoporus dispersus</i> Schülke & Kocian, 2000	CHE	HE2010			x	
<i>Mycetoporus eppelsheimianus</i> Fagel, 1968		C/DBTLM		x		
<i>Mycetoporus forticornis</i> Fauvel, 1875	CHE				x	
<i>Mycetoporus glaber</i> (Sperk, 1835)	CHE	HE2014			x	?
<i>Mycetoporus inaris</i> Luze, 1901		FH1974	x			
<i>Mycetoporus lepidus</i> Gravenhorst, 1806	CHE	C/DBDG			x	
<i>Mycetoporus longulus</i> Mannerheim, 1830	CHE				x	
<i>Mycetoporus maerkelii</i> Kraatz, 1857	CSI				x	
<i>Mycetoporus montanus</i> Luze, 1901		C/DBTLM		x		
<i>Mycetoporus monticola</i> Fowler, 1888	CDG				x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Mycetoporus mulsanti</i> Ganglbauer, 1895	CSI				x	
<i>Mycetoporus niger</i> Fairmaire & Laboulbene, 1856	CHE CTL	C/DBSI			x	
<i>Mycetoporus nigrans</i> Mäklin, 1853	M				x	
<i>Mycetoporus nigricollis</i> Stephens, 1835	CHE	C/DBSI			x	
<i>Mycetoporus piceolus</i> Rey, 1883		KA2001		x		
<i>Mycetoporus punctipennis</i> Scriba, 1868	CHE				x	
<i>Mycetoporus punctus</i> (Gravenhorst, 1806)	CHE CTL	C/DBDG			x	
<i>Mycetoporus reichei</i> (Pandellé, 1869)	M			x		
<i>Mycetoporus rufescens</i> (Stephens, 1832)		KA2001		x		
<i>Mycetoporus solidicornis subpronus</i> Reitter, 1909		NL1998		x		
<i>Mycetoporus wingelmuelleri</i> Luze, 1901		FH1970	x			
<i>Myllaena brevicornis</i> (Matthews, 1838)	CDG				x	
<i>Myllaena dubia</i> (Gravenhorst, 1806)	CHE			x		
<i>Myllaena elongata</i> (Matthews, 1838)	CHE				x	
<i>Myllaena infuscata</i> Kraatz, 1853	CHE				x	
<i>Myllaena intermedia</i> Erichson, 1837	CHE				x	
<i>Myllaena kraatzi</i> Sharp, 1871		FH1970	x			
<i>Myllaena minuta</i> (Gravenhorst, 1806)	CHE			x		
<i>Myrmecocephalus concinnus</i> (Erichson, 1839)	CHE	HE2015			x	
<i>Myrmoecia confragrosa</i> (Hochhuth, 1849)	CHE	HE2010			x	
<i>Myrmoecia plicata</i> (Erichson, 1837)		FH1970	x			
<i>Nehemitropia lividipennis</i> (Mannerheim, 1830)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Neobisnius lathrobioides</i> (Baudi, 1848)	CHE	HE2004			x	
<i>Neobisnius procerulus</i> (Gravenhorst, 1806)	CHE				x	
<i>Neobisnius prolixus</i> (Erichson, 1840)		FH1970	x			
<i>Neobisnius villosulus</i> (Stephens, 1833)	CHE				x	
<i>Neohilara subterranea</i> (Mulsant & Rey, 1853)	CHE			x		
<i>Notothecta flavipes</i> (Gravenhorst, 1806)	CHE	C/DBSI			x	
<i>Nudobius lentus</i> (Gravenhorst, 1806)	CHE				x	
<i>Ocalea badia</i> Erichson, 1837	CHE	C/DBDG			x	
<i>Ocalea concolor</i> Kiesenwetter, 1847		KA2001		x		
<i>Ocalea latipennis</i> Sharp, 1870		C/DBTLM		x		
<i>Ocalea picata</i> (Stephens, 1832)		C/DBTLM		x		
<i>Ocalea rivularis</i> Miller, 1851		FH1970	x			
<i>Ochtheophilum collare</i> (Reitter, 1884)	CHE	HE1999		x		
<i>Ochtheophilum fracticorne</i> (Paykull, 1800)	CHE				x	
<i>Ochtheophilus andalusiacus</i> (Fagel, 1957)		KA2001		x		
<i>Ochtheophilus aureus</i> (Fauvel, 1871)	CTL M		?			Neuherz ?
<i>Ochtheophilus carnicus</i> (Scheerpeltz, 1950)		KA2001		x		
<i>Ochtheophilus omalinus</i> (Erichson, 1840)		KA2001		x		

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Ochtheophilus praepositus</i> Mulsant & Rey, 1878	CDG				x	
<i>Ochtheophilus scheerpeltzi</i> (Fagel, 1951)		FH1970	x			
<i>Ochtheophilus tatricus</i> (Smetana, 1967)		KA2001		x		
<i>Ocypus aeneocephalus</i> (De Geer, 1774)	CHE				x	
<i>Ocypus alpestris</i> Erichson, 1840	CHE	HE2001			x	
<i>Ocypus alpicola</i> Erichson, 1840	CHE	HE2010			x	
<i>Ocypus brevipennis</i> (Heer, 1839)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Ocypus brunnipes</i> (Fabricius, 1781)	CHE				x	
<i>Ocypus fulvipennis</i> Erichson, 1840	CHE	HE2010	x			
<i>Ocypus fuscatus</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE				x	
<i>Ocypus megalcephalus</i> (Nordmann, 1837)	CHE	C/DBSI			x	
<i>Ocypus mus</i> (Brullé, 1832)		FH1970	x			
<i>Ocypus nitens</i> (Schrank, 1781)	CHE				x	
<i>Ocypus olens</i> (O. Müller, 1764)	CHE	HE2007			x	
<i>Ocypus ophthalmicus ophthalmicus</i> (Scopoli, 1763)	CHE				x	
<i>Ocypus picipennis fallaciosus</i> (J. Müller, 1926)	CHE				x	
<i>Ocypus tenebricosus</i> (Gravenhorst, 1846)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Ocyusa maura</i> (Erichson, 1837)	CHE	HE2014			x	
<i>Ocyusa picina</i> (Aube, 1850)	CHE				x	
<i>Oligota granaria</i> Erichson, 1837	CHE				x	
<i>Oligota inflata</i> Mannerheim, 1830		NL1998		x		
<i>Oligota parva</i> Kraatz, 1862	CDG				x	
<i>Oligota pumilio</i> Kiesenwetter, 1858	CHE				x	
<i>Oligota pusillima</i> (Gravenhorst, 1806)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Olisthaerus substriatus</i> (Paykull, 1790)		FH1970	x			
<i>Olophrum assimile</i> (Paykull, 1800)	CHE				x	
<i>Olophrum consimile</i> (Gyllenhal, 1810)	CSI				x	
<i>Olophrum fuscum</i> (Gravenhorst, 1806)	CDG				x	
<i>Olophrum piceum</i> (Gyllenhal, 1810)		FH1970	x			
<i>Omalium caesum</i> Gravenhorst, 1806	CHE				x	
<i>Omalium excavatum</i> Stephens, 1834	CHE	C/DBDG			x	
<i>Omalium exiguum</i> Gyllenhal, 1810		FH1970	x			
<i>Omalium ferrugineum</i> Kraatz, 1857		C/DBTLM		x		
<i>Omalium funebre</i> Fauvel, 1871		C/DBTLM		x		
<i>Omalium laticolle</i> Kraatz, 1857		FH1970	x			
<i>Omalium oxyacanthae</i> Gravenhorst, 1806	CSI				x	
<i>Omalium rivulare</i> (Paykull, 1789)	CHE				x	
<i>Omalium rugatum</i> Mulsant & Rey, 1880	CHE	C/DBDG			x	
<i>Omalium septentrionis</i> Thomson, 1857	CHE			x		
<i>Omalium strigicolle</i> Wankowicz, 1869	CDG				x	
<i>Omalium validum</i> Kraatz, 1857	CHE	C/DBDG			x	
<i>Ontholestes haroldi</i> (Eppelsheim, 1884)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Ontholestes murinus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Ontholestes tessellatus</i> (Geoffroy, 1785)	CHE				x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Orochares angustatus</i> (Erichson, 1840)		FH1970	x			
<i>Othius angustus</i> Stephens, 1833	CHE				x	
<i>Othius brevipennis</i> Kraatz, 1857	CHE	C/DBDG			x	
<i>Othius crassus</i> Motschulsky, 1858	CHE				x	
<i>Othius laeviusculus</i> Stephens, 1833	CHE				x	
<i>Othius lapidicola</i> Märkel & Kiesenwetter, 1848	CDG				x	
<i>Othius punctulatus</i> (Goeze, 1777)	CHE				x	
<i>Oxypoda acuminata</i> (Stephens, 1832)	CHE				x	
<i>Oxypoda alternans</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE				x	
<i>Oxypoda annularis</i> (Mannerheim, 1830)	CDG				x	
<i>Oxypoda bicolor</i> Mulsant & Rey, 1853	CDG				x	
<i>Oxypoda brevicornis</i> (Stephens, 1832)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Oxypoda carbonaria</i> (Heer, 1841)	CHE			x		
<i>Oxypoda elongatula</i> Aube, 1850		FH1970	x			
<i>Oxypoda exoleta</i> Erichson, 1839		FH1970	x			
<i>Oxypoda ferruginea</i> Erichson, 1839		FH1970	x			
<i>Oxypoda flavicornis</i> Kraatz, 1856		KA2001		x		
<i>Oxypoda formiceticola</i> Märkel, 1841		KA2001		x		
<i>Oxypoda formosa</i> Kraatz, 1856	CDG				x	
<i>Oxypoda funebris</i> Kraatz, 1856		FH1970	x			
<i>Oxypoda haemorrhoea</i> (Mannerheim, 1830)		KA2001		x		
<i>Oxypoda lentula</i> Erichson, 1837		FH1970	x			
<i>Oxypoda longipes</i> Mulsant & Rey, 1861	CHE			x		
<i>Oxypoda lugubris</i> Kraatz, 1856	CDG				x	
<i>Oxypoda nigricornis</i> Motschulsky, 1860		KA2001		x		
<i>Oxypoda nigrocincta</i> Mulsant & Rey, 1875		FH1970	x			
<i>Oxypoda nimbicola</i> Fauvel, 1900	CDG				x	
<i>Oxypoda opaca</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE				x	
<i>Oxypoda parvipennis</i> Fauvel, 1891	CHE	C/DBDG			x	
<i>Oxypoda praecox</i> Erichson, 1839		FH1970	x			
<i>Oxypoda procerula</i> Mannerheim, 1830		FH1970	x			
<i>Oxypoda recondita</i> Kraatz, 1856	CHE	HE1998		x		
<i>Oxypoda rufa</i> Kraatz, 1856	CSI				x	
<i>Oxypoda rugicollis</i> Kraatz, 1856		FH1970	x			
<i>Oxypoda rugulosa</i> Kraatz, 1856		FH1970	x			
<i>Oxypoda skalitzkyi</i> Bernhauer, 1902		KA2001		x		
<i>Oxypoda soror</i> Thomson, 1855		KA2001		x		
	CTL					
<i>Oxypoda spectabilis</i> Märkel, 1844	M		x			
<i>Oxypoda testacea</i> Erichson, 1837		FH1970	x			
	CTL					
<i>Oxypoda tirolensis</i> Gredler, 1863	M				x	
<i>Oxypoda vicina</i> Kraatz, 1856		FH1970	x			
<i>Oxypoda vittata</i> Märkel, 1842	CDG				x	
<i>Oxyporus maxillosus</i> Fabricius, 1793		FH1970	x			

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Oxyporus rufus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Oxytelus fulvipes</i> Erichson, 1839	CHE	HE2001		x		
<i>Oxytelus laqueatus</i> (Marshall, 1802)		C/DBTLM		x		
<i>Oxytelus migrator</i> Fauvel, 1904	CHE	HE2001			x	
<i>Oxytelus piceus</i> (Linnaeus, 1767)	CHE				x	
<i>Oxytelus sculptus</i> Gravenhorst, 1806	CHE				x	
<i>Paederidus rubrothoracicus</i> (Goeze, 1777)		FH1970	x			
<i>Paederidus ruficollis</i> (Fabricius, 1777)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Paederus balcanicus</i> Koch, 1938	CHE	HE2003			x	
<i>Paederus brevipennis</i> Lacordaire, 1835	CHE				x	
<i>Paederus caligatus</i> Erichson, 1840		HA1965	x			
<i>Paederus fuscipes</i> Curtis, 1826	CHE				x	
<i>Paederus limnophilus</i> Erichson, 1840	CHE				x	
<i>Paederus littoralis</i> Gravenhorst, 1802	CHE	C/DBDG			x	
<i>Paederus riparius</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Paederus schoenherri</i> Czwalina, 1889	CHE				x	
<i>Parabolitobius formosus</i> (Gravenhorst, 1806)	CHE	C/DBSI			x	
<i>Parabolitobius inclinans</i> (Gravenhorst, 1806)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Paraphloeostiba gayndahensis</i> (MacLeay, 1873)	CHE	HE2003			x	
<i>Parocyusa cingulata</i> (Kraatz, 1856)		FH1970	x			
<i>Parocyusa longitarsis</i> (Erichson, 1837)	CHE	C/DBSI			x	
<i>Parocyusa rubicunda</i> (Erichson, 1837)	CHE	HE2010			x	
<i>Pella cognata</i> (Märkel, 1842)	CHE				x	
<i>Pella funesta</i> (Gravenhorst, 1806)	CHE				x	
<i>Pella hampei</i> (Kraatz, 1862)		FH1974	x			
<i>Pella humeralis</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Pella laticollis</i> (Märkel, 1842)	CHE				x	
<i>Pella limbata</i> (Paykull, 1789)	CHE			x		
<i>Pella lugens</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Pella similis</i> (Märkel, 1844)	CHE			x		
<i>Phacophallus parumpunctatus</i> (Gyllenhal, 1827)	CTL M			x		
<i>Philonthus addendus</i> Sharp, 1867	CHE	C/DBDG			x	
<i>Philonthus aerosus</i> Kiesenwetter, 1851	CHE			x		
<i>Philonthus alberti</i> Schillhammer, 2000	CHE				x	
<i>Philonthus albipes</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE				x	
<i>Philonthus alpinus</i> Eppelsheim, 1875		FH1970	x			
<i>Philonthus atratus</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE				x	
<i>Philonthus caerulescens</i> (Lacordaire, 1835)		FH1970	x			
<i>Philonthus carbonarius</i> (Gravenhorst, 1802)	CDG				x	
<i>Philonthus cochleatus</i> Scheerpeltz, 1937		FH1970	x			
<i>Philonthus cognatus</i> Stephens, 1832	CHE	C/DBDG			x	
<i>Philonthus concinnus</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE				x	
<i>Philonthus confinis</i> A. Strand, 1941	CHE	HE2001			x	
<i>Philonthus corruscus</i> (Gravenhorst, 1802)	CDG				x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Philonthus cruentatus</i> (Gmelin, 1790)		DBZOB		x		
	CTL					
<i>Philonthus cyanipennis</i> (Fabricius, 1793)	M		x			
<i>Philonthus debilis</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE				x	
<i>Philonthus decorus</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Philonthus discoideus</i> (Gravenhorst, 1802)		FH1970	x			
<i>Philonthus ebeninus</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE	HE2015			x	
<i>Philonthus frigidus</i> Märkel & Kiesenwetter, 1848	CHE	C/DBDG			x	
<i>Philonthus fumarius</i> (Gravenhorst, 1806)	CHE	HE2007			x	
<i>Philonthus jurgans</i> Tottenham, 1937		C/DBTLM		x		
<i>Philonthus laevicollis</i> (Lacordaire, 1835)	CHE				x	
<i>Philonthus laminatus</i> (Creutzer, 1799)	CHE				x	
<i>Philonthus lepidus</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE				x	
	CTL					
<i>Philonthus longicornis</i> Stephens, 1832	M				x	
<i>Philonthus mannerheimi</i> Fauvel, 1869	CHE				x	
<i>Philonthus marginatus</i> (O. Müller, 1764)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Philonthus montivagus</i> Heer, 1839	CHE	C/DBDG			x	
<i>Philonthus nigrita</i> (Gravenhorst, 1806)	CHE				x	
<i>Philonthus nimbicola</i> Fauvel, 1874	CDG				x	
	CTL					
<i>Philonthus nitidus</i> (Fabricius, 1787)	M			x		
<i>Philonthus parvicornis</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE	HE2014			x	
<i>Philonthus politus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE			x		
<i>Philonthus pseudovarians</i> A. Strand, 1941	CHE	HE2001		x		
<i>Philonthus punctus</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE	HE2003			x	
<i>Philonthus quisquiliarius</i> (Gyllenhal, 1810)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Philonthus rectangulus</i> Sharp, 1874	CHE				x	
<i>Philonthus rotundicollis</i> (Menetries, 1832)	CHE			x		
<i>Philonthus rubripennis</i> (Stephens, 1832)	CHE				x	
<i>Philonthus salinus</i> Kiesenwetter, 1844	CHE	HE2014			x	
<i>Philonthus sanguinolentus</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE				x	
<i>Philonthus spinipes</i> Sharp, 1874	CHE	HE1995		x		
<i>Philonthus splendens</i> (Fabricius, 1793)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Philonthus succicola</i> Thomson, 1860	CHE	C/DBDG			x	
<i>Philonthus temporalis</i> Mulsant & Rey, 1853	CHE	C/DBDG			x	
<i>Philonthus tenuicornis</i> Mulsant & Rey, 1853	CHE				x	
<i>Philonthus umbratilis</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Philonthus varians</i> (Paykull, 1789)	CHE				x	
<i>Philonthus ventralis</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE				x	
<i>Philorinum sordidum</i> (Stephens, 1834)		FH1974	x			
<i>Phloeocharis subtilissima</i> Mannerheim, 1830	CHE	C/DBDG			x	
<i>Phloeonomus minimus</i> (Erichson, 1839)	CHE				x	
<i>Phloeonomus punctipennis</i> Thomson, 1867	CHE				x	



Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Phloeonomus pusillus</i> (Gravenhorst, 1806)	CHE				x	
<i>Phloeopora corticalis</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Phloeopora scribae</i> (Eppelsheim, 1884)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Phloeopora teres</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE				x	
<i>Phloeopora teres</i> Gravenhorst, 1802		KA2001		x		
<i>Phloeopora testacea</i> (Mannerheim, 1831)	CHE				x	
<i>Phloeostiba lapponica</i> (Zetterstedt, 1838)	CHE				x	
<i>Phloeostiba plana</i> (Paykull, 1792)	CHE				x	
<i>Phyllodrepa floralis</i> (Paykull, 1789)	CHE			x		
<i>Phyllodrepa melanocephala</i> (Fabricius, 1787)	CHE				x	
<i>Phyllodrepa nigra</i> (Gravenhorst, 1806)	CHE				x	
<i>Phyllodrepa puberula</i> Bernhauer, 1903	CHE	HE2006		x		
<i>Phyllodrepa salicis</i> (Gyllenhal, 1810)		FH1970	x			
<i>Phyllodrepoidea crenata</i> (Gravenhorst, 1802)		FH1970	x			
<i>Phymatura brevicollis</i> (Kraatz, 1856)		KA2001		x		
<i>Placusa adscita</i> Erichson, 1839	CHE				x	
<i>Placusa atrata</i> (Mannerheim, 1830)	CHE				x	
<i>Placusa complanata</i> Erichson, 1839	CHE				x	
<i>Placusa depressa</i> Mäklin, 1845	CHE			x		
<i>Placusa incompleta</i> Sjöberg, 1934	CHE				x	
<i>Placusa pumilio</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE				x	
<i>Placusa tachyporoides</i> (Waltl, 1838)	CHE				x	
<i>Planeustomus palpalis</i> (Erichson, 1839)		FH1970	x			
<i>Plataraea dubiosa</i> (Benick, 1934)	CHE				x	
<i>Plataraea elegans</i> (Benick, 1934)		FH1970	x			
<i>Platydomene angusticollis</i> (Lacordaire, 1835)		FH1970	x			
<i>Platydomene picipes</i> (Erichson, 1840)		FH1970	x			
<i>Platydomene sodalis</i> (Kraatz, 1857)		FH1970	x			
<i>Platydomene springeri</i> (Koch, 1937)		FH1970	x			
<i>Platydracus chalcocephalus</i> (Fabricius, 1801)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Platydracus flavopunctatus</i> (Latreille, 1804)		BC1871	x			?
<i>Platydracus fulvipes</i> (Scopoli, 1763)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Platydracus latebricola</i> (Gravenhorst, 1806)	CHE	C/DBSI			x	
<i>Platydracus stercorarius</i> (Olivier, 1795)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Platystethus alutaceus</i> Thomson, 1861	CHE				x	
<i>Platystethus arenarius</i> (Geoffroy, 1785)	CHE				x	
<i>Platystethus capito</i> Heer, 1839	CHE				x	
<i>Platystethus cornutus</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE	HE1995		x		
<i>Platystethus degener</i> Mulsant & Rey, 1878	CHE	HE2006			x	
<i>Platystethus laevis</i> Märkel & Kiesenwetter, 1848		KA2001		x		
<i>Platystethus nitens</i> (C. Sahlberg, 1832)	CHE				x	
<i>Platystethus nodifrons</i> Mannerheim, 1830		FH1970	x			
<i>Platystethus spinosus</i> Erichson, 1840		FH1970	x			
<i>Plectophloeus erichsoni erichsoni</i> (Aube, 1844)		NL1996b		x		
<i>Plectophloeus fischeri</i> (Aube, 1833)	CHE				x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Plectophloeus fleischeri</i> Machulka, 1929		NL1996c		x		
<i>Plectophloeus nubigena nubigena</i> Reitter, 1877		NL1996b		x		
<i>Poromniusa crassa</i> (Eppelsheim, 1883)		KA2001		x		
<i>Poromniusa prociua</i> (Erichson, 1837)	CHE	HE1998			x	
<i>Pronomaea picea</i> Heer, 1841		FH1970	x			
<i>Proteinus atomarius</i> Erichson, 1840	CDG				x	
<i>Proteinus brachypterus</i> (Fabricius, 1792)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Proteinus crenulatus</i> Pandellé, 1867	CSI				x	
<i>Proteinus laevigatus</i> Hochhuth, 1872	CHE				x	
<i>Proteinus longicornis</i> Doderer, 1923	CDG				x	
<i>Proteinus ovalis</i> Stephens, 1834	CHE	HE1995			x	
<i>Pselaphaulax dresdensis</i> (Herbst, 1792)		NL1996b	x			
<i>Pselaphus heisei</i> Herbst, 1792	CHE	C/DBSI			x	
<i>Pseudocalea brevicornis</i> (Kraatz, 1856)		FH1970	x			
<i>Pseudomedon obscurellus</i> (Erichson, 1840)	CHE	HE2015			x	
<i>Pseudomedon obsoletus</i> (Nordmann, 1837)		KA2001		x		
<i>Pseudomicrodota paganettii</i> (Bernhauer, 1909)		FH1974	x			
<i>Pseudosemiris kaufmanni</i> (Eppelsheim, 1887)		FH1970	x			
<i>Quedius alpestris</i> Heer, 1839	CDG				x	
<i>Quedius boops</i> (Gravenhorst, 1802)		FH1970	x			
<i>Quedius brevicornis</i> (Thomson, 1860)	CHE	HE2015			x	
<i>Quedius brevis</i> Erichson, 1840	CHE	C/DBDG			x	
<i>Quedius cincticollis</i> Kraatz, 1857	CDG				x	
<i>Quedius cinctus</i> (Paykull, 1790)	CHE				x	
<i>Quedius cruentus</i> (Olivier, 1795)	CHE				x	
<i>Quedius curtipennis</i> Bernhauer, 1908	CHE	HE1995			x	
<i>Quedius dilatatus</i> (Fabricius, 1787)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Quedius dubius dubius</i> (Heer, 1839)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Quedius dubius fimbriatus</i> Erichson, 1840	CHE	C/DBSI			x	
<i>Quedius fulgidus</i> (Fabricius, 1793)	CHE				x	
<i>Quedius fuliginosus</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Quedius fulvicollis</i> (Stephens, 1833)		KA2001		x		
<i>Quedius fumatus</i> (Stephens, 1833)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Quedius haberfelneri</i> Eppelsheim, 1891	CDG				x	
<i>Quedius humeralis</i> Stephens, 1832		FH1974	x			
<i>Quedius invreae</i> Gridelli, 1924	CHE	HE1995		x		
<i>Quedius lateralis</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE	HE2006			x	
<i>Quedius levicollis</i> (Brullé, 1832)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Quedius limbatus</i> (Heer, 1839)		FH1970	x			
<i>Quedius longicornis</i> Kraatz, 1857	CHE				x	
<i>Quedius lucidulus</i> Erichson, 1839	CHE	C/DBSI			x	
<i>Quedius maurorufus</i> (Gravenhorst, 1806)		FH1970	x			
<i>Quedius maurus</i> (C. Sahlberg, 1830)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Quedius meridiocarpaticus</i> Smetana, 1958	CHE	HE2014			x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Quedius mesomelinus mesomelinus</i> (Marsham, 1802)	CHE				x	
<i>Quedius mesomelinus skoraszewskyi</i> Korge, 1961	CHE	C/DBDG			x	
<i>Quedius microps</i> Gravenhorst, 1847		FH1970	x			
<i>Quedius molochinus</i> (Gravenhorst, 1806)	CDG				x	
<i>Quedius muelleri</i> Gridelli, 1924	CHE				x	
<i>Quedius nemoralis</i> Baudi, 1848		FH1970	x			
<i>Quedius nigrocaeruleus</i> Fauvel, 1876		FH1970	x			
<i>Quedius nitipennis</i> (Stephens, 1833)	CHE			x		
<i>Quedius obscuripennis</i> Bernhauer, 1901	CHE	C/DBDG			x	
<i>Quedius ochripennis</i> (Menetries, 1832)		FH1970	x			
<i>Quedius ochropterus</i> Erichson, 1840	CHE	C/DBDG			x	
<i>Quedius paradisiannus</i> (Heer, 1839)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Quedius persimilis</i> Mulsant & Rey, 1876	CHE	HE2001		x		
<i>Quedius plagiatus</i> Mannerheim, 1843	CHE				x	
<i>Quedius punctatellus</i> (Heer, 1839)	CDG				x	
<i>Quedius puncticollis</i> (Thomson, 1867)	CHE	FH1970			x	
<i>Quedius riparius</i> F. Kellner, 1843			x			
<i>Quedius scintillans</i> (Gravenhorst, 1806)	CHE	C/DBDG		x		
<i>Quedius scitus</i> (Gravenhorst, 1806)	CDG	FH1970			x	
<i>Quedius scribae</i> Ganglbauer, 1895		FH1970	x			
<i>Quedius semiobscurus</i> (Marsham, 1802)			x			
<i>Quedius sturanyi</i> Ganglbauer, 1895	CHE	C/DBDG			x	
<i>Quedius suturalis</i> Kiesenwetter, 1845	CHE	C/DBDG			x	
<i>Quedius truncicola</i> Fairmaire & Laboulbene, 1856	CHE	HE2003			x	
<i>Quedius umbrinus</i> Erichson, 1839	CHE	C/DBDG			x	
<i>Quedius unicolor</i> Kiesenwetter, 1847	CDG				x	
<i>Quedius xanthopus</i> Erichson, 1839	CHE	C/DBDG			x	
<i>Rabigus pullus</i> (Nordmann, 1837)	CHE	HE2015			x	
<i>Rabigus tenuis</i> (Fabricius, 1793)	CHE				x	
<i>Reichenbachia juncorum</i> Leach, 1817	CHE			x		
<i>Rhomphocallus bernhaueri</i> (Deville, 1907)	CHE	HE1998			x	
<i>Rhopalocerina clavigera</i> (Scriba, 1859)		KA2001		x		
<i>Rhopalotella validiuscula</i> (Kraatz, 1856)		FH1970	x			
<i>Rugilus angustatus</i> (Geoffroy, 1785)	CHE				x	
<i>Rugilus erichsonii</i> (Fauvel, 1867)	CHE				x	
<i>Rugilus mixtus</i> (Lohse, 1956)	CHE	HE2004			x	
<i>Rugilus orbiculatus</i> (Paykull, 1789)	CHE				x	
<i>Rugilus rufipes</i> Germar, 1836	CHE	C/DBDG			x	
<i>Rugilus similis</i> (Erichson, 1839)	CHE				x	
<i>Rugilus subtilis</i> (Erichson, 1840)	CHE				x	
<i>Rybaxis longicornis</i> (Leach, 1817)	CHE				x	
<i>Saulcyella schmidtii</i> (Maerkel, 1844)		NL1996b	x			
<i>Scaphidium quadrimaculatum</i> Olivier, 1790	CHE				x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Scaphisoma agaricinum</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Scaphisoma assimile</i> Erichson, 1845		NL1998		x		
<i>Scaphisoma balcanicum</i> Tamanini, 1954	CHE	HE2016			x	
<i>Scaphisoma boleti</i> (Panzer, 1793)	CHE				x	
<i>Scaphisoma boreale</i> Lundblad, 1952	CHE	HE2016			x	
<i>Scaphisoma inopinatum</i> Löbl, 1967		HC1977	x			
<i>Scaphisoma limbatum</i> Erichson, 1845		FH1970	x			
<i>Scaphisoma obenbergeri</i> Löbl, 1963	CHE				x	
<i>Scaphisoma subalpinum</i> Reitter, 1881	CHE				x	
<i>Scaphium immaculatum</i> (Olivier, 1790)		BC1871	x			?
<i>Schistoglossa aubei</i> (Brisout, 1860)		FH1970	x			
	CTL					
<i>Schistoglossa viduata</i> (Erichson, 1837)	M		x			
<i>Scopaeus bicolor</i> Baudi, 1848		FH1970	x			
<i>Scopaeus championi</i> Binaghi, 1935		FJ1998	x			
<i>Scopaeus debilis</i> Hochhuth, 1851	CHE	HE2006			x	
<i>Scopaeus gracilis</i> (Sperk, 1835)	CHE				x	
<i>Scopaeus laevigatus</i> (Gyllenhal, 1827)	CHE				x	
<i>Scopaeus minutus</i> Erichson, 1840	CHE	C/DBDG			x	
<i>Scopaeus pusillus</i> Kiesenwetter, 1843	CHE			x		
<i>Scopaeus ryei</i> Wollaston, 1872	CHE				x	
<i>Scopaeus sericans</i> Mulsant & Rey, 1855		FJ2012	x			?
<i>Scopaeus sulcicollis</i> (Stephens, 1833)	CHE				x	
<i>Sepedophilus bipunctatus</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE	FH1970			x	
<i>Sepedophilus bipustulatus</i> (Gravenhorst, 1802)			x			
<i>Sepedophilus constans</i> (Fowler, 1888)	CHE			x		
<i>Sepedophilus immaculatus</i> (Stephens, 1832)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Sepedophilus littoreus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Sepedophilus marshami</i> (Stephens, 1832)	CHE	HE2014			x	
<i>Sepedophilus nigripennis</i> (Stephens, 1832)	CHE	HE2010			x	
<i>Sepedophilus obtusus</i> (Luze, 1902)	CHE	HE1998			x	
<i>Sepedophilus pedicularius</i> (Gravenhorst, 1802)		FH1970	x			
<i>Sepedophilus testaceus</i> (Fabricius, 1793)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Siagonium humerale</i> Germar, 1836	CHE	HE2019			x	
<i>Siagonium quadricorne</i> Kirby & Spence, 1815	CHE	HE2016			x	
<i>Silusa rubiginosa</i> Erichson, 1837	CHE			x		
<i>Silusa rubra</i> (Erichson, 1839)	CSI				x	
<i>Staphylinus caesareus</i> Cederhjelm, 1798	CHE				x	
<i>Staphylinus dimidiaticornis</i> Gemminger, 1851	CHE				x	
<i>Staphylinus erythropterus</i> Linnaeus, 1758	CHE				x	
<i>Staphylinus rubricornis</i> (Adam, 1987)		FH1970	x			
<i>Stenus ampliventris</i> J. Sahlberg, 1890	CHE	HE2014			x	
<i>Stenus argus</i> Gravenhorst, 1806	CHE				x	
<i>Stenus asphaltinus</i> Erichson, 1840	CHE	KA2001			x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Stenus assequens</i> Rey, 1884				x		
<i>Stenus ater</i> Mannerheim, 1830	CHE				x	
<i>Stenus aterrimus</i> Erichson, 1839	CHE				x	
<i>Stenus bifoveolatus</i> Gyllenhal, 1827	CHE				x	
<i>Stenus biguttatus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Stenus bimaculatus</i> Gyllenhal, 1810	CHE	C/DBDG			x	
	CTL					
<i>Stenus binotatus</i> Ljungh, 1804	M		x			
<i>Stenus boops</i> Ljungh, 1810	CHE	C/DBDG			x	
<i>Stenus brunnipes</i> Stephens, 1833	CHE	C/DBDG			x	
<i>Stenus canaliculatus</i> Gyllenhal, 1827	CHE				x	
<i>Stenus carbonarius</i> Gyllenhal, 1827	CHE				x	
<i>Stenus cautus</i> Erichson, 1839	CHE	HE2014			x	
<i>Stenus cicindeloides</i> (Schaller, 1783)	CHE				x	
<i>Stenus circularis</i> Gravenhorst, 1802	CDG	C/DBDG			x	
<i>Stenus clavicornis</i> (Scopoli, 1763)	CHE				x	
<i>Stenus comma</i> Le Conte, 1863	CHE				x	
<i>Stenus crassus</i> Stephens, 1833	CHE				x	
<i>Stenus cribratus</i> Kiesenwetter, 1850		FH1970 PV mündl.	x			
		Mitt.	x			
<i>Stenus dilatatus</i> L. Benick, 1929						
<i>Stenus eumerus</i> Kiesenwetter, 1850	CHE	C/DBDG			x	
<i>Stenus europaeus</i> Puthz, 1966	CHE				x	
<i>Stenus flavipalpis</i> Thomson, 1860	CDG				x	
<i>Stenus flavipes</i> Stephens, 1833	CHE				x	
<i>Stenus formicetorum</i> Mannerheim, 1843	CHE	HE2008			x	
<i>Stenus fossulatus</i> Erichson, 1840	CHE	C/DBDG			x	
<i>Stenus fulvicornis</i> Stephens, 1833	CHE				x	
<i>Stenus fuscicornis</i> Erichson, 1840	CHE				x	
<i>Stenus fuscipes</i> Gravenhorst, 1802	CHE				x	
<i>Stenus gallicus</i> Fauvel, 1873	CHE				x	
<i>Stenus geniculatus</i> Gravenhorst, 1806			x			
<i>Stenus glacialis</i> Heer, 1839	CDG				x	
<i>Stenus gracilipes</i> Kraatz, 1857			x			
<i>Stenus guttula</i> Müller, 1821	CDG	KA2001			x	
<i>Stenus guynemeri</i> Jacquelin du Val, 1850	CDG	KA2001		x		
<i>Stenus humilis</i> Erichson, 1839	CHE	PV1992			x	
<i>Stenus hypoproditor</i> Puthz, 1965			x			
<i>Stenus impressus</i> Germar, 1824	CHE				x	
<i>Stenus incanus</i> Erichson, 1839	CHE	C/DBDG			x	
<i>Stenus incrassatus</i> Erichson, 1839	CHE	HE2007			x	
<i>Stenus indifferens</i> Puthz, 1967		FH1974	x			
<i>Stenus juno</i> (Paykull, 1789)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Stenus kolbei</i> Gerhardt, 1893	CHE				x	
<i>Stenus latifrons</i> Erichson, 1839		KA2001		x		
<i>Stenus longipes</i> Heer, 1839		KA2001		x		

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Stenus ludyi</i> Fauvel, 1886	CHE	C/DBDG			x	
<i>Stenus lustrator</i> Erichson, 1839		FH1970	x			
<i>Stenus maculiger</i> Weise, 1875	CDG				x	
<i>Stenus melanarius</i> Stephens, 1833	CHE				x	
<i>Stenus montivagus</i> Heer, 1841		HA1963	x			
<i>Stenus morio</i> Gravenhorst, 1806	CHE				x	
<i>Stenus nanus</i> Stephens, 1833		FH1970	x			
	CTL					
<i>Stenus nigritulus</i> Gyllenhal, 1827	M		x			
<i>Stenus nitens</i> Stephens, 1833		FH1970	x			
<i>Stenus nitidiusculus</i> Stephens, 1833	CDG				x	
<i>Stenus niveus</i> Fauvel, 1865		FH1970	x			
<i>Stenus ochropus</i> Kiesenwetter, 1858	CHE CTL				x	
<i>Stenus opticus</i> Gravenhorst, 1806	M		x			
<i>Stenus pallipes</i> Gravenhorst, 1802		FH1970	x			
<i>Stenus pallitarsis</i> Stephens, 1833		FH1970	x			
<i>Stenus palposus</i> Zetterstedt, 1838		FH1970	x			
<i>Stenus palustris</i> Erichson, 1839		FH1970	x			
<i>Stenus parcior</i> Bernhauer, 1929	CDG				x	
<i>Stenus phyllobates</i> Penecke, 1901	CHE	C/DBDG			x	
<i>Stenus picipennis</i> Erichson, 1840		FH1970	x			
<i>Stenus picipes</i> Stephens, 1833	CHE	HE2014			x	
<i>Stenus planifrons misael</i> Bondroit, 1912	CHE				x	
<i>Stenus prometheus</i> Puthz, 1967		PV2003	x			
<i>Stenus providus</i> Erichson, 1839	CHE	C/DBDG			x	
<i>Stenus pubescens</i> Stephens, 1833		KA2001		x		
<i>Stenus pusillus</i> Stephens, 1833	CHE				x	
<i>Stenus ruralis</i> Erichson, 1840	CDG				x	
<i>Stenus scrutator</i> Erichson, 1840		FH1970	x			
<i>Stenus similis</i> (Herbst, 1784)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Stenus solutus</i> Erichson, 1840	CHE	HE2007			x	
<i>Stenus stigmula</i> Erichson, 1840		FH1970	x			
		PV mündl.				
<i>Stenus subaeneus</i> Erichson, 1840	CMB	Mitt.	x			
<i>Stenus subdepressus</i> Mulsant & Rey, 1861		FH1970	x			
<i>Stenus sylvester</i> Erichson, 1839		FH1970	x			
<i>Stenus tarsalis</i> Ljungh, 1810	CHE				x	
<i>Stichoglossa gobanzi</i> (Reitter, 1891)		FH1970	x			
<i>Sunius melanocephalus</i> (Fabricius, 1793)	CHE				x	
<i>Syntomium aeneum</i> (P. Müller, 1821)	CHE				x	
<i>Tachinus bipustulatus</i> (Fabricius, 1793)	CHE	HE2015			x	
<i>Tachinus corticinus</i> Gravenhorst, 1802	CHE	C/DBDG			x	
<i>Tachinus elongatus</i> Gyllenhal, 1810	CDG				x	
<i>Tachinus fimetarius</i> Gravenhorst, 1802	CHE				x	
<i>Tachinus humeralis</i> Gravenhorst, 1802	CHE	HE2006			x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Tachinus laticollis</i> Gravenhorst, 1802	CHE	C/DBDG			x	
<i>Tachinus latiusculus</i> Märkel & Kiesenwetter, 1848	CTL M			x		
<i>Tachinus lignorum</i> (Linnaeus, 1758)	CSI				x	
<i>Tachinus marginellus</i> (Fabricius, 1781)	CHE				x	
<i>Tachinus pallipes</i> (Gravenhorst, 1806)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Tachinus proximus</i> Kraatz, 1855	CHE	C/DBDG			x	
<i>Tachinus rufipennis</i> Gyllenhal, 1810	CSI				x	
<i>Tachinus rufipes</i> (Linnaeus, 1758)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Tachinus scapularis</i> Stephens, 1832		FH1970	x			
<i>Tachinus subterraneus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Tachyporus abdominalis</i> (Fabricius, 1781)	CHE				x	
<i>Tachyporus atriceps</i> Stephens, 1832	CHE				x	
<i>Tachyporus austriacus</i> Luze, 1901		FH1970	x			
<i>Tachyporus chrysomelinus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Tachyporus corpulentus</i> J. Sahlberg, 1876		FH1970	x			
<i>Tachyporus dispar</i> (Paykull, 1789)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Tachyporus formosus</i> Matthews, 1838	CHE	HE2007			x	
<i>Tachyporus hypnorum</i> (Fabricius, 1775)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Tachyporus nitidulus</i> (Fabricius, 1781)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Tachyporus obscurellus</i> Zetterstedt, 1838		SM2011		x		
<i>Tachyporus obtusus</i> (Linnaeus, 1767)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Tachyporus pusillus</i> Gravenhorst, 1806	CHE				x	
<i>Tachyporus ruficollis</i> Gravenhorst, 1802	CHE	C/DBDG			x	
<i>Tachyporus scitulus</i> Erichson, 1839	CHE	HE2014			x	
<i>Tachyporus solutus</i> Erichson, 1839	CHE				x	
<i>Tachyporus transversalis</i> Gravenhorst, 1806	CHE				x	
<i>Tachyusa balteata</i> Erichson, 1839		FH1970	x			
<i>Tachyusa coarctata</i> Erichson, 1837		FH1970	x			
<i>Tachyusa coarctatoides</i> Passnik, 2006		PG2006	x			
<i>Tachyusa constricta</i> Erichson, 1837	CHE	C/DBDG			x	
<i>Tachyusa nitella</i> Fauvel, 1895	CHE	HE2010			x	
<i>Tachyusa objecta</i> Mulsant & Rey, 1870		FH1970	x			
<i>Tachyusa scitula</i> Erichson, 1837		FH1970	x			
<i>Tachyusida gracilis</i> (Erichson, 1837)		FH1970	x			
<i>Tasgius ater</i> (Gravenhorst, 1802)		FH1970	x			
<i>Tasgius globulifer</i> (Geoffroy, 1785)	CHE				x	
<i>Tasgius melanarius</i> (Heer, 1839)	CHE				x	
<i>Tasgius morsitans</i> (Rossi, 1790)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Tasgius pedator</i> (Gravenhorst, 1802)	CDG	HE2007			x	
<i>Tasgius winkleri</i> (Bernhauer, 1906)	CHE	HE1999			x	
<i>Taxicera deplanata</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Taxicera dolomitana</i> Bernhauer, 1900	CDG				x	
<i>Taxicera sericophila</i> (Baudi, 1869)	CDG				x	
<i>Taxicera truncata</i> (Eppelsheim, 1875)		KA2001		x		

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
	CTL					
<i>Tectusa montana</i> (Kraatz, 1856)	M				x	
<i>Tetartopeus angustatus angustatus</i> (Lacordaire, 1835)		FH1970	x			
<i>Tetartopeus quadratus</i> (Paykull, 1789)		FH1970	x			
<i>Tetartopeus rufonitidus</i> (Reitter, 1909)	CHE	HE2010			x	
<i>Tetartopeus scutellaris</i> (Nordmann, 1837)		FH1970	x			
<i>Tetartopeus terminatus</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE				x	
<i>Thamiaraea cinnamomea</i> (Gravenhorst, 1802)	CHE	HE2003			x	
<i>Thamiaraea hospita</i> (Märkel, 1844)	CHE				x	
<i>Thiasophila angulata</i> (Erichson, 1837)	CHE				x	
<i>Thiasophila canaliculata</i> Mulsant & Rey, 1874	CHE				x	
<i>Thiasophila wockii</i> (Schneider, 1862)	CHE			x		
<i>Thinobius atomus</i> Fauvel, 1871		FH1970	x			
<i>Thinobius brevipennis</i> Kiesenwetter, 1850		FH1970	x			
<i>Thinobius brunneipennis</i> Kraatz, 1857		FH1970	x			
<i>Thinobius ciliatus</i> Kiesenwetter, 1844		FH1974	x			
<i>Thinobius delicatulus</i> Kraatz, 1857		FH1970	x			
<i>Thinobius heterogaster</i> Fauvel, 1889		FH1970	x			
<i>Thinobius linearis</i> Kraatz, 1857		FH1970	x			
<i>Thinobius major</i> Kraatz, 1857		FH1970	x			
<i>Thinobius petzi</i> Bernhauer, 1908		FH1970	x			
<i>Thinodromus arcuatus</i> (Stephens, 1834)	CHE				x	
<i>Thinodromus dilatatus</i> (Erichson, 1839)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Thinodromus distinctus</i> (Fairmaire & Laboulbene, 1856)	CTL M		x			
<i>Thinodromus hirticollis</i> Mulsant & Rey, 1878		FH1970	x			
<i>Thinonoma atra</i> (Gravenhorst, 1806)	CHE	HE2006			x	
<i>Thoracophorus corticinus</i> Motschulsky, 1837		FH1970	x			
<i>Tinotus morion</i> (Gravenhorst, 1802)		KA2001		x		
<i>Tomoglossa luteicornis</i> (Erichson, 1837)	CDG				x	
<i>Trichiusa immigrata</i> Lohse, 1984	CHE	C/DBDG			x	
<i>Trichonyx sulcicollis</i> (Reichenbach, 1816)	CHE			x		
<i>Trichophya pilicornis</i> (Gyllenhal, 1810)	CHE	C/DBSI			x	
<i>Trimium aemonae</i> Reitter, 1881	CHE	C/DBSI			x	
<i>Trimium brevicorne</i> (Reichenbach, 1816)	CHE				x	
<i>Trissemus antennatus serricornis</i> (Schmidt- Goebel, 1838)	CHE				x	
<i>Tychus dalmatinus</i> Reitter, 1881		NL2000a	x			
<i>Tychus niger</i> (Paykull, 1800)	CDG				x	
<i>Tyrus mucronatus mucronatus</i> (Panzer, 1805)	CHE				x	
<i>Xantholinus distans</i> Mulsant & Rey, 1853		FH1974	x			
<i>Xantholinus elegans</i> (Olivier, 1795)	CHE	HE2015			x	
<i>Xantholinus laevigatus</i> Jacobsen, 1849	CHE	C/DBDG			x	
<i>Xantholinus linearis</i> (Olivier, 1795)	CHE				x	
<i>Xantholinus longiventris</i> Heer, 1839	CHE	C/DBDG			x	



Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Xantholinus tricolor</i> (Fabricius, 1787)	CHE	C/DBDG			x	
<i>Xylodromus affinis</i> (Gerhardt, 1877)		FH1970	x			
<i>Xylodromus concinnus</i> (Marsham, 1802)	CHE				x	
<i>Xylodromus depressus</i> (Gravenhorst, 1802)		KA2001		x		
<i>Xylodromus testaceus</i> (Erichson, 1840)	CHE	HE2001			x	
<i>Xylostiba bosnica</i> (Bernhauer, 1902)	CHE	HE1998			x	
<i>Xylostiba monilicornis</i> (Gyllenhal, 1810)	CHE				x	
<i>Zeteotomus brevicornis</i> (Erichson, 1839)		FH1970	x			
<i>Zoosetha rufescens</i> (Kraatz, 1856)	CDG				x	
<i>Zyras collaris</i> (Paykull, 1800)	CHE	HE2010			x	
<i>Zyras fulgidus</i> (Gravenhorst, 1806)		FH1970	x			
<i>Zyras haworthi</i> (Stephens, 1832)	CHE	HE2010			x	
<b>Lycidae/Netzkäfer</b>						
<i>Benibotarus taygetanus</i> (Pic, 1905)	CHE	HE2016			x	
<i>Dictyoptera aurora</i> (Herbst, 1874)	CHE				x	
<i>Lopheros rubens</i> (Gyllenhal, 1817)	CHE				x	
<i>Lygistoropterus sanguineus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Platycis cosnardi</i> (Chevrolat, 1839)	CHE				x	
<i>Platycis minutus</i> (Fabricius, 1787)	CHE				x	
<i>Pyropterus nigroruber</i> (De Geer, 1774)	CHE				x	
<b>Omalisidae/Breithalsfliegenkäfer</b>						
<i>Omalisus fontisbellaquaei</i> Geoffroy, 1785	CHE				x	
<b>Lampyridae/Leuchtkäfer</b>						
<i>Lamprohiza splendidula</i> (Linnaeus, 1767)	CHE				x	
<i>Lampyris noctiluca</i> (Linnaeus, 1767)	CHE				x	
<i>Phosphaenus hemipterus</i> (Goeze, 1777)		FH1974	x			
<b>Cantharidae/Weichkäfer</b>						
<i>Ancistronycha abdominalis</i> (Fabricius, 1798)	CHE				x	
<i>Ancistronycha erichsonii</i> Bach, 1854	CHE				x	
<i>Ancistronycha violacea</i> (Paykull, 1798)	CHE	HE2016			x	
<i>Armidia signata</i> (Germar, 1814)		FH1974	x			
<i>Cantharis fibulata</i> Märkel, 1852	CHE	HE2014			x	CPC2003- 2013
<i>Cantharis figurata</i> Mannerheim, 1843	CHE				x	
<i>Cantharis flavilabris</i> Fallen, 1807	CHE	ÖTG2017b			x	
<i>Cantharis fusca</i> Linnaeus, 1758	CHE				x	
<i>Cantharis gemina</i> Dahlgren, 1974	CLA	DBLA	x			
<i>Cantharis lateralis</i> Linnaeus, 1758	CHE	HE2010			x	
<i>Cantharis livida</i> Linnaeus, 1758	CHE				x	
<i>Cantharis nigricans</i> Müller, 1766	CHE				x	
<i>Cantharis obscura</i> Linnaeus, 1758	CHE				x	
<i>Cantharis pagana</i> Rosenhauer, 1847	CHE				x	
<i>Cantharis pallida</i> Goeze, 1777	CHE				x	
<i>Cantharis paludosa</i> Fallen, 1807	CHE				x	
<i>Cantharis paradoxa</i> Hicker, 1960	CHE				x	
<i>Cantharis pellucida</i> Fabricius, 1792	CHE				x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Cantharis pulicaria</i> Fabricius, 1781		FH1974	x			
<i>Cantharis quadripunctata</i> (Müller, 1776)	CHE				x	
<i>Cantharis rufa</i> Linnaeus, 1758	CHE				x	
<i>Cantharis rustica</i> Fallen, 1807	CHE				x	
<i>Cantharis terminata</i> Faldermann, 1835	CHE				x	
<i>Cantharis tristis</i> Fabricius, 1797	CHE				x	
<i>Cordicantharis longicollis</i> (Kiesenwetter, 1859)		FH1974	x			
<i>Cratosilis denticollis</i> (Schummel, 1844)	CHE CTL				x	
<i>Crudosilis ruficollis</i> (Fabricius, 1775)	M				x	
<i>Malthinus balteatus</i> Suffrian, 1851	CHE	HE2010			x	
<i>Malthinus biguttatus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Malthinus facialis</i> Thomson, 1864		FH1974	x			
<i>Malthinus fasciatus</i> (Olivier, 1790)	CHE				x	
<i>Malthinus flaveolus</i> (Herbst, 1786)	CHE				x	
<i>Malthinus frontalis</i> (Marshall, 1802)	CHE	HE2003			x	
<i>Malthinus glabellus</i> Kiesenwetter, 1852	CHE	HE2015			x	
<i>Malthinus moravicus</i> Svihla, 1997	CHE				x	
<i>Malthinus seriepunctatus</i> Kiesenwetter, 1852	CHE				x	
<i>Malthinus turcicus</i> Pic, 1899	CHE	HE2007			x	
<i>Malthodes alpicola</i> Kiesenwetter, 1852	CHE	HE2015			x	
<i>Malthodes atratus</i> Baudi, 1859		KA2001		x		
<i>Malthodes boicus</i> Kiesenwetter, 1863		KA2001		x		
<i>Malthodes brevicollis</i> (Paykull, 1798)	CHE			x		
<i>Malthodes caudatus</i> Weise, 1892		FH1974	x			
<i>Malthodes crassicornis</i> (Maeklin, 1846)		FH1974	x			?
<i>Malthodes debilis</i> Kiesenwetter, 1852		KA2001		x		
<i>Malthodes dimidiaticollis</i> (Rosenhauer, 1847)		BC1871	x			?
<i>Malthodes dispar</i> (Germar, 1824)	CHE				x	
<i>Malthodes europaeus</i> Wittmer, 1970	CHE	HE1995		x		
<i>Malthodes flavoguttatus</i> Kiesenwetter, 1852	CHE				x	
<i>Malthodes fuscus</i> (Waltl, 1838)	CHE			x		
<i>Malthodes guttifer</i> Kiesenwetter, 1852	CHE				x	
<i>Malthodes hexacanthus</i> Kiesenwetter, 1852	CHE				x	
<i>Malthodes liegeli</i> Weise, 1890	CHE			x		
<i>Malthodes lobatus</i> Kiesenwetter, 1852		FH1974	x			
<i>Malthodes marginatus</i> (Latreille, 1806)	CHE				x	
<i>Malthodes maurus</i> (Laporte de Castelnau, 1840)	CHE				x	
<i>Malthodes minimus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Malthodes mysticus</i> Kiesenwetter, 1852	CHE				x	
<i>Malthodes penninus icaricus</i> Wittmer, 1940	CHE				x	
<i>Malthodes pumilus</i> (Brebisson, 1835)	CHE				x	
<i>Malthodes spathifer</i> Kiesenwetter, 1852		FH1974	x			
<i>Malthodes spretus</i> Kiesenwetter, 1852	CHE				x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Malthodes subductus</i> Kiesenwetter, 1863		ÖTG2017b			x	
<i>Malthodes transeuropaeus</i> Wittmer, 1970	CHE				x	
<i>Malthodes trifurcatus atramentarius</i> Kiesenwetter, 1852	CHE	C/DBTLM			x	
<i>Malthodes trifurcatus trifurcatus</i> Kiesenwetter, 1852	CHE				x	
<i>Metacantharis clypeata</i> (Illiger, 1798)	CHE				x	
<i>Metacantharis discoidea</i> (Ahrens, 1812)	CHE				x	
<i>Podabrus alpinus</i> (Paykull, 1798)	CHE				x	
<i>Podistra prolixa</i> (Märkel, 1852)	CHE				x	
<i>Podistra rufotestacea</i> (Letzner, 1845)	CHE				x	
<i>Podistra schoenherri</i> (Dejean, 1837)	CHE				x	
<i>Rhagonycha atra</i> (Linnaeus, 1767)		KA2001		x		
<i>Rhagonycha elongata</i> (Fallen, 1807)		FH1974	x			
<i>Rhagonycha femoralis</i> (Brulle, 1832)	CHE			x		
<i>Rhagonycha fugax</i> Mannerheim, 1843		KA2001		x		
<i>Rhagonycha fulva</i> (Scopoli, 1763)	CHE				x	
<i>Rhagonycha fuscitibia</i> Rey, 1891	CHE				x	
<i>Rhagonycha gallica</i> Pic, 1923	CHE				x	
<i>Rhagonycha interposita</i> Dahlgren, 1978	CHE	HE2006			x	
<i>Rhagonycha lignosa</i> (Müller, 1764)	CHE				x	
<i>Rhagonycha lutea</i> (Müller, 1764)	CHE				x	
<i>Rhagonycha maculicollis</i> Märkel, 1852	CHE				x	
<i>Rhagonycha nigriceps</i> (Waltl, 1838)	CHE				x	
<i>Rhagonycha nigripes</i> Redtenbacher, 1842	CHE				x	
<i>Rhagonycha nigriventris</i> Motschulsky, 1860	CHE				x	
<i>Rhagonycha rorida</i> (Kiesenwetter, 1867)		FH1974	x			
<i>Rhagonycha testacea</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Rhagonycha translucida</i> (Krynicky, 1832)	CHE				x	
<i>Silis nitidula</i> (Fabricius, 1792)	CHE	HE2006			x	
<b>Drilidae/Schneckenhauskäfer</b>						
<i>Drilus concolor</i> Ahrens, 1812	CHE				x	
<b>Malachiidae/Zipfelkäfer</b>						
<i>Anthocomus equestris</i> (Fabricius, 1781)	CHE				x	
<i>Anthocomus fasciatus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Anthocomus rufus</i> (Herbst, 1784)	CHE				x	
<i>Anthomalachius strangulatus</i> (Abeille de Perrin, 1885)	CHE	HE2002			x	
<i>Attalus alpinus</i> (Giraud, 1851)		FH1974	x			
<i>Attalus analis</i> (Panzer, 1796)	CHE				x	
<i>Axinotarsus marginalis</i> (Laporte de Castelnau, 1840)	CHE				x	
<i>Axinotarsus pulicarius</i> (Fabricius, 1777)	CHE				x	
<i>Axinotarsus ruficollis</i> (Olivier, 1790)	CHE				x	
<i>Cerapheles terminatus</i> (Menetries, 1832)	CHE	HE2006			x	
<i>Charopus concolor</i> (Fabricius, 1801)	CHE				x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Charopus flavipes</i> (Paykull, 1798)	CHE				x	
		JM et al. 2013			x	
<i>Charopus madidus</i> Kiesenwetter, 1863					x	
<i>Clanoptilus affinis</i> (Erichson, 1840)		FH1974	x			
<i>Clanoptilus ambiguus</i> (Peyron, 1877)	CHE	HE2002			x	
<i>Clanoptilus elegans</i> (Olivier, 1790)	CHE				x	
<i>Clanoptilus emarginatus</i> (Krauss, 1902)	CHE				x	
<i>Clanoptilus geniculatus</i> (Germar, 1824)	CHE				x	
<i>Clanoptilus marginellus</i> (Olivier, 1790)	CHE			x		
<i>Clanoptilus spinipennis</i> (Germar, 1824)		FH1974	x			
<i>Cordylepherus viridis</i> (Fabricius, 1787)	CHE	HE2010			x	
<i>Ebaeus appendiculatus</i> Erichson, 1840		KA2001		x		
<i>Ebaeus ater</i> Kiesenwetter, 1863		KA2001		x		
<i>Ebaeus coerulescens</i> Erichson, 1840	CHE	HE1998		x		
<i>Ebaeus flavicornis</i> Erichson, 1840	CHE				x	
<i>Ebaeus pedicularis</i> (Fabricius, 1777)	CHE			x		
<i>Hypebaeus flavipes</i> (Fabricius, 1787)	CHE				x	
<i>Malachius aeneus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Malachius bipustulatus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Malachius rubidus</i> Erichson, 1840	CHE			x		
<i>Malachius scutellaris</i> Erichson, 1840		BC1871	x			?
<i>Sphinginus coarctatus</i> (Erichson, 1840)	CHE				x	
<i>Troglops albicans</i> (Linnaeus, 1767)	CHE				x	
<b>Dasytidae/Haarkäfer</b>						
<i>Aplocnemus impressus</i> (Marsham, 1802)	CHE	HE2007			x	
<i>Aplocnemus nigricornis</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Aplocnemus tarsalis</i> (Sahlberg, 1822)	CHE			x		
<i>Danacea morosa</i> Kiesenwetter, 1863	CHE				x	
<i>Danacea nigritarsis nigritarsis</i> (Küster, 1850)	CHE				x	
<i>Danacea pallipes</i> (Panzer, 1795)	CHE				x	
<i>Dasytes aeratus</i> Stephens, 1829	CHE				x	
<i>Dasytes alpigradus</i> Kiesenwetter, 1863	CHE				x	
<i>Dasytes caeruleus</i> (De Geer, 1774)	CHE				x	
<i>Dasytes fuscus</i> (Illiger, 1801)	CHE			x		
<i>Dasytes niger</i> (Linnaeus, 1767)	CHE				x	
<i>Dasytes nigroaeneus</i> Küster, 1850	CHE				x	
<i>Dasytes nigrocyaneus</i> Mulsant & Rey, 1868	CHE	HE2007			x	
<i>Dasytes obscurus</i> Gyllenhal, 1813	CHE				x	
<i>Dasytes plumbeus</i> (Müller, 1776)	CHE				x	
<i>Dasytes subaeneus</i> Schönherr, 1817		FH1974	x			
<i>Dasytes subalpinus austriacus</i> Lohse, 1977	CHE			x		
<i>Dasytes virens</i> (Marsham, 1802)	CHE				x	
<i>Dolichosoma lineare</i> (Rossi, 1792)	CHE	HE2002			x	
<i>Trichoceble floralis</i> (Olivier, 1790)	CHE	HE2008			x	
<b>Cleridae/Buntkäfer</b>						
<i>Clerus mutillarius</i> Fabricius, 1775	CHE	HE2004			x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Denops albofasciatus</i> (Charpentier, 1825)	CHE	HE2001			x	
<i>Korynetes caeruleus</i> (De Geer, 1775)	CHE				x	
<i>Korynetes ruficornis</i> Sturm, 1837	CHE	HE1995		x		
<i>Necrobia ruficollis</i> (Fabricius, 1775)	CHE				x	
<i>Necrobia rufipes</i> (De Geer, 1775)	CHE				x	
<i>Necrobia violacea</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Opetiopalpus scutellaris</i> (Panzer, 1797)		BC1871	x			?
<i>Opilo domesticus</i> (Sturm, 1837)		KC1865	x			?
<i>Opilo mollis</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Opilo pallidus</i> (Olivier, 1795)	CHE	HE2004			x	
<i>Thanasimus femoralis</i> (Zetterstedt, 1828)	CHE				x	
<i>Thanasimus formicarius</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Tilloidea unifasciata</i> (Fabricius, 1787)	CHE	HE2004			x	
<i>Tillus elongatus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
		AK&FJJ199				
<i>Tillus pallidipennis</i> Bielz, 1850		5		x		
<i>Trichodes alvearius</i> (Fabricius, 1792)		BC1871	x			?
<i>Trichodes apiarius</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Trichodes favarius</i> (Illiger, 1802)	CHE				x	
<b>Derodontidae/Knopfkäfer</b>						
<i>Derodontus macularis</i> (Fuss, 1850)	CHE			x		
<i>Laricobius erichsoni</i> Rosenhauer, 1846	CHE	ÖTG2017a			x	
<b>Trogoitidae/Jagdkäfer</b>						
<i>Calitys scabra</i> (Thunberg, 1784)		FH1974	x			
<i>Grynocharis oblonga</i> (Linnaeus, 1758)		HE2015			x	
<i>Nemozoma elongatum</i> (Linnaeus, 1761)	CHE				x	
<i>Ostoma ferruginea</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Peltis grossa</i> (Linnaeus, 1758)		HE2018			x	
<i>Temnochila coerulea</i> (Olivier, 1790)		FH1974	x			
<i>Tenebroides fuscus</i> (Goeze, 1777)	CHE	HE2019			x	
<i>Tenebroides mauritanicus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Thymalus limbatus</i> (Fabricius, 1787)	CHE				x	
<b>Lymexylidae/Werftkäfer</b>						
<i>Hylecoetus dermestoides</i> (Linnaeus, 1861)	CHE				x	
<i>Lymexylon navale</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<b>Elateridae/Schnellkäfer</b>						
<i>Actenicerus siaelandicus</i> (O. F. Müller, 1764)	CHE				x	
<i>Adrastus axillaris</i> Erichson, 1841	CHE				x	
<i>Adrastus lacertosus</i> Erichson, 1841	CHE				x	
<i>Adrastus limbatus</i> (Fabricius, 1776)		KA2001		x		
<i>Adrastus montanus</i> (Scopoli, 1763)	CHE				x	
<i>Adrastus pallens</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Adrastus rachifer</i> (Fourcroy, 1785 )	CHE				x	
<i>Agriotes acuminatus</i> (Stephens, 1830)	CHE				x	
<i>Agriotes brevis</i> Candeze, 1863	CHE	HE2004			x	
<i>Agriotes lineatus</i> (Linnaeus, 1767)	CHE				x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Agriotes obscurus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Agriotes pilosellus</i> (Schönherr, 1817)	CHE				x	
<i>Agriotes sputator</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Agriotes ustulatus</i> (Schaller, 1783)	CHE				x	
<i>Agrypnus murinus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Ampedus balteatus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Ampedus brunnicornis</i> Germar, 1844	CHE	HE2004			x	
<i>Ampedus cardinalis</i> (Schiödte, 1865)	CHE	HE2003			x	
<i>Ampedus cinnabarinus</i> (Eschscholtz, 1829)	CHE				x	
<i>Ampedus erythrogonus</i> (P. W. Müller, 1821)	CHE				x	
<i>Ampedus forticornis</i> (Schwarz, 1900)	CHE				x	
<i>Ampedus glycerus</i> (Herbst, 1784)	CHE				x	
<i>Ampedus hjorti</i> (Rye, 1905)		FH1974	x			
<i>Ampedus nemoralis</i> Bouwer, 1980	CHE				x	
<i>Ampedus nigerrimus</i> (Lacordaire in Boisduval & Lacordaire, 1835)	CHE				x	
<i>Ampedus nigrinus</i> (Herbst, 1784)	CHE				x	
<i>Ampedus nigroflavus</i> (Goeze, 1777)		FH1974	x			
<i>Ampedus pomonae</i> (Stephens, 1830)		FH1974	x			
<i>Ampedus pomorum</i> (Herbst, 1784)	CHE				x	
<i>Ampedus praeustus</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Ampedus quercicola</i> (Buysson, 1887)	CHE	HE2001			x	
<i>Ampedus rufipennis</i> (Stephens, 1830)	CHE				x	
<i>Ampedus sanguineus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Ampedus sanguinolentus</i> (Schrank, 1776)	CHE				x	
<i>Ampedus scrofa</i> (Germar, 1844)	CHE				x	
<i>Ampedus sinuatus</i> Germar, 1844	CHE				x	
<i>Ampedus triangulum</i> (Dorn, 1925)	CHE	HE2006			x	
<i>Ampedus tristis</i> (Linnaeus, 1758)		FH1974	x			
<i>Anostirus castaneus</i> (Linnaeus, 1758)		FH1974	x			
<i>Anostirus purpureus</i> (Poda, 1761)	CHE				x	
<i>Anostirus sulphuripennis</i> (Germar, 1843)	CHE				x	
<i>Aplotarsus incanus</i> (Gyllenhal, 1827)	CHE			x		
<i>Athous austriacus</i> Desbrochers des Loges, 1873	CHE				x	
<i>Athous bicolor</i> (Goeze, 1777)	CHE				x	
<i>Athous cavifrons</i> L. Redtenbacher, 1858		FH1974	x			
<i>Athous haemorrhoidalis</i> (Fabricius, 1801)	CHE				x	
<i>Athous subfuscus</i> (O. F. Müller, 1764)	CHE				x	
<i>Athous vittatus</i> (Gmelin, 1790)	CHE				x	
<i>Athous zebei</i> Bach, 1854	CHE				x	
<i>Betarmon bisbimaculatus</i> (Fabricius, 1803)	CHE				x	
<i>Brachygonus megerlei</i> (Lacordaire in Boisduval & Lacordaire, 1835)	CHE				x	
<i>Calambus bipustulatus</i> (Linnaeus, 1767)	CHE	HE2003			x	
<i>Cardiophorus discicollis</i> (Herbst, 1806)		BC1871	x			?

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Cardiophorus ebeninus</i> (Germar, 1824)	CHE			x		
<i>Cardiophorus gramineus</i> (Scopoli, 1763)	CHE				x	
<i>Cardiophorus nigerrimus</i> Erichson, 1840	CHE				x	
<i>Cardiophorus ruficollis</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Cardiophorus vestigialis</i> Erichson, 1840		FH1974	x			
<i>Cidnopus aeruginosus</i> (Olivier, 1790)	CHE				x	
<i>Cidnopus pilosus</i> (Leske, 1785)	CHE				x	
<i>Ctenicera cuprea</i> (Fabricius, 1775)	CHE				x	
<i>Ctenicera heyeri</i> (Saxesen, 1838)		FH1974	x			
<i>Ctenicera pectinicornis</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Ctenicera virens</i> (Schrank, 1781)	CHE				x	
<i>Dalopius marginatus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Danosoma fasciatum</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Denticollis linearis</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Denticollis rubens</i> Piller et Mitterpacher, 1783	CHE				x	
<i>Diacanthous undulatus</i> (De Geer, 1774)	CHE				x	
<i>Dicronychus cinereus</i> (Herbst, 1784)	CHE				x	
<i>Dima elateroides</i> Charpentier, 1825		HE2016			x	
<i>Drapetes mordelloides</i> (Host, 1789)	CHE				x	CPC2003- 2013
<i>Drasterius bimaculatus</i> (Rossi, 1790)	CHE	HE2002			x	
<i>Eanus costalis</i> (Paykull, 1800)		FH1974	x			
<i>Eanus guttatus</i> (Germar, 1817)	CHE				x	
<i>Ectinus aterrimus</i> (Linnaeus, 1761)		FH1974	x			
<i>Elater ferrugineus</i> Linnaeus, 1758	CHE	HE2003			x	
<i>Hemicrepidius hirtus</i> (Herbst, 1784)	CHE				x	
<i>Hemicrepidius niger</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Hypnoidus riparius</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Hypnoidus rivularius</i> (Gyllenhal, 1808)	CHE			x		
<i>Hypoganus inunctus</i> Panzer, 1795)	CHE				x	
<i>Idolus picipennis</i> (Bach, 1862)	CHE				x	
<i>Ischnodes sanguinicollis</i> (Panzer, 1793)	CHE	HE2001			x	
<i>Lacon lepidopterus</i> (Panzer, 1801)	CHE	HE2018			x	
<i>Lacon querceus</i> (Herbst, 1784)	CHE	HE2003			x	
<i>Limonius minutus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Liotrichus affinis</i> (Paykull, 1800)	CHE				x	
<i>Megapenthes lugens</i> (L. Redtenbacher, 1842)	CHE	HE2016			x	
<i>Melanotus brunnipes</i> (Germar, 1824)		FH1974	x			
<i>Melanotus castanipes</i> (Paykull, 1800)	CHE				x	
<i>Melanotus crassicollis</i> (Erichson, 1841)	CHE				x	
<i>Melanotus punctolineatus</i> (Pelerin, 1829)	CHE				x	
<i>Melanotus villosus</i> (Fourcroy, 1785)	CHE				x	
<i>Metanomus infuscatus</i> (Eschscholtz, 1829)	CHE			x		
<i>Negastrius pulchellus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Negastrius sabulicola</i> (Boheman, 1852)		FH1974	x			
<i>Neopristilophus intensivus</i> (Germar, 1823)		BC1871	x			?

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Nothodes parvulus</i> (Panzer, 1799)	CHE				x	
<i>Oedostethus tenuicornis</i> (Germar, 1824)		FH1974	x			
<i>Paracardiophorus musculus</i> (Erichson, 1840)		FH1974	x			
<i>Paraphotistus impressus</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Paraphotistus nigricornis</i> (Panzer, 1799)	CHE				x	
<i>Pheletes aeneoniger</i> (De Geer, 1774)	CHE				x	
<i>Pheletes quercus</i> (Olivier, 1790)	CHE				x	
<i>Podeonius acuticornis</i> (Germar, 1824)	CHE	HE2003			x	
<i>Procrærus tibialis</i> (Lacordaire in Boisduval & Lacordaire, 1835)	CHE				x	
<i>Prosternon tessellatum</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Quasimus minutissimus</i> (Germar, 1822)	CHE				x	
<i>Reitterelater dubius</i> Platia & Cate, 1990	CHE	HE2001			x	
<i>Selatosomus aeneus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Selatosomus confluens rugosus</i> (Germar, 1835)	CHE				x	
<i>Selatosomus cruciatus</i> (Linnaeus, 1758)		HE2016			x	
<i>Selatosomus latus</i> (Fabricius, 1798)	CHE			x		
<i>Selatosomus melancholicus</i> (Fabricius, 1798)		FH1974	x			
<i>Sericus brunneus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Sericus subaeneus</i> (W. Redtenbacher, 1842)	CHE				x	
<i>Stenagostus rhombeus</i> (Olivier, 1790)	CHE				x	
<i>Stenagostus rufus</i> (De Geer, 1774)	CHE				x	
<i>Synaptus filiformis</i> (Fabricius, 1781)	CHE				x	
<i>Zorochros dermestoides</i> (Herbst, 1806)	CHE				x	CPC2003- 2013
<i>Zorochros dufouri</i> (Buysson, 1900)	CHE				x	
<i>Zorochros flavipes</i> (Aube, 1850)	CHE				x	
<i>Zorochros meridionalis</i> (Laporte de Castelnau, 1840)	CHE				x	
<i>Zorochros quadriguttatus</i> (Laporte de Castelnau, 1840)		FH1974	x			
<i>Zorochros stibicki</i> Leseigneur, 1970	CHE	HE2006			x	
<b>Eucnemidae/Kammkäfer</b>						
<i>Dromaeolus barnabita</i> (Villa, 1837)	CHE	HE2002			x	
<i>Eucnemis capucina</i> Ahrens, 1812	CHE	HE2007			x	
<i>Hylis foveicollis</i> (Thomson, 1874)	CHE	HE2015			x	
<i>Hylis olexai</i> (Palm, 1955)	CHE	HE2015			x	
<i>Hylis procerulus</i> (Mannerheim, 1823)	CHE	HE2020			x	
<i>Isoriphis melasoides</i> (Laporte de Castelnau, 1835)	CHE	HE2007			x	
<i>Melasis buprestoides</i> (Linnaeus, 1761)	CHE	HE2003			x	
<i>Microrhagus emyi</i> (Rouget, 1856)	CHE				x	
<i>Microrhagus lepidus</i> Rosenhauer, 1847	CHE	HE2001			x	
<i>Microrhagus pygmaeus</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Rhacopus sahlbergi</i> (Mannerheim, 1823)	CHE	HE2015			x	
<i>Thambus frivaldszkyi</i> Bonvouloir, 1871	CHE	HE2014			x	



Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Xylophilus corticalis</i> (Paykull, 1800)	CHE	HE2016			x	
<b>Throscidae/Hüpfkäfer</b>						
<i>Aulonothroscus brevicollis</i> (Bonvouloir, 1859)	CHE				x	
<i>Trixagus carinifrons</i> (Bonvouloir, 1859)	CHE	HE2018			x	
<i>Trixagus dermestoides</i> (Linnaeus, 1766)	CHE				x	
<i>Trixagus duvalii</i> (Bonvouloir, 1859)	CHE	HE2004			x	
<i>Trixagus elateroides</i> (De Heer, 1841)	CHE	HE2006			x	
<i>Trixagus exul</i> (Bonvouloir, 1859)	CHE	HE2006			x	
<i>Trixagus gracilis</i> Wollaston, 1854	CHE	HE2001			x	
<i>Trixagus leseigneurii</i> Muona, 2002	CHE	HE2018			x	
<i>Trixagus meybohmi</i> Leseigneur, 2005	CHE	HE2015			x	LL2005
<i>Trixagus obtusus</i> (Curtis, 1827)	CHE	HE2006			x	
<b>Buprestidae/Prachtkäfer</b>						
<i>Acmaeodera degener</i> (Scopoli, 1763)		BE1978		x		
<i>Acmaeoderella flavofasciata</i> (Piller & Mitterpacher, 1783)		BE1981	x			?
<i>Agrilus albogularis albogularis</i> Gory, 1841		DBZOB	x			
<i>Agrilus angustulus</i> (Illiger, 1803)	CHE				x	
<i>Agrilus ater</i> (Linnaeus, 1767)		BE1981	x			
<i>Agrilus auricollis</i> Kiesenwetter, 1857	CHE	BE1999		x		
<i>Agrilus betuleti</i> (Ratzeburg, 1837)	CHE				x	
<i>Agrilus biguttatus</i> (Fabricius, 1776)	CHE				x	
<i>Agrilus cinctus</i> (Olivier, 1790)		BC1871	x			?
<i>Agrilus convexicollis</i> Redtenbacher, 1849	CHE				x	
<i>Agrilus croaticus</i> Abeille de Perrin, 1897		FH1974	x			
<i>Agrilus cuprescens</i> Menetries, 1832	CHE				x	
<i>Agrilus cyanescens</i> Ratzeburg, 1837	CHE				x	
<i>Agrilus derasofasciatus</i> Boisduval & Lacordaire, 1835	CHE				x	
<i>Agrilus graminis</i> Gory & Laporte, 1837	CHE				x	
<i>Agrilus guerini</i> Boisduval & Lacordaire, 1835		BE1999		x		
<i>Agrilus hastulifer</i> Ratzeburg, 1837	CHE	HE2004			x	
<i>Agrilus hyperici</i> (Creutzer, 1799)	CHE				x	
<i>Agrilus integerrimus</i> Ratzeburg, 1837	CHE				x	
<i>Agrilus laticornis</i> (Illiger, 1803)	CHE				x	
<i>Agrilus litura</i> Kiesenwetter, 1857	CHE				x	
<i>Agrilus obscuricollis</i> Kiesenwetter, 1857	CHE				x	
<i>Agrilus olivicolor</i> Kiesenwetter, 1857	CHE				x	
<i>Agrilus pratensis</i> (Ratzeburg, 1837)	CHE				x	
<i>Agrilus ribesi</i> Schaefer, 1946	CHE			x		
<i>Agrilus roscidus</i> Kiesenwetter, 1857	CHE				x	
<i>Agrilus sinuatus</i> (Olivier, 1790)	CHE				x	
<i>Agrilus subauratus</i> (Gebler, 1833)		FH1974	x			
<i>Agrilus sulcicollis</i> Boisduval & Lacordaire, 1835	CHE				x	
<i>Agrilus suvurovi</i> Obenberger, 1935	CHE		x			

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Agrilus viridis</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Anthaxia candens</i> (Panzer, 1793)		FJJ1998		x		
<i>Anthaxia deaurata</i> (Gmelin, 1790)		FH1974	x			
<i>Anthaxia fulgurans</i> (Schrank, 1789)	CHE				x	
<i>Anthaxia godeti</i> Gory & Laporte, 1839	CHE	DBLA			x	
<i>Anthaxia helvetica</i> Stierlin, 1868	CHE				x	
<i>Anthaxia hungarica</i> (Scopoli, 1772)		FH1974	x			
<i>Anthaxia istriana</i> Rosenhauer, 1847	CHE	HE2015			x	
<i>Anthaxia manca</i> (Linnaeus, 1767)		BE1999		x		
<i>Anthaxia millefolii</i> (Fabricius, 1801)		BE1981	x			?
<i>Anthaxia morio</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Anthaxia nigrojubata</i> Roubal, 1913	CHE				x	
<i>Anthaxia nitidula</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Anthaxia podolica</i> Mannerheim, 1837	CHE				x	
<i>Anthaxia quadripunctata</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Anthaxia salicis</i> (Fabricius, 1777)		FJJ1998		x		
<i>Anthaxia sepulchralis</i> (Fabricius, 1801)	CTL M			x		
<i>Anthaxia semicuprea</i> Küster, 1852	CHE	FJJ1998		x		
<i>Aphanisticus elongatus</i> Villa & Villa, 1835	CHE				x	
<i>Aphanisticus emarginatus</i> (Olivier, 1790)		BE1981	x			
<i>Aphanisticus pusillus</i> (Olivier, 1790)		FH1974	x			
<i>Buprestis haemorrhoidalis</i> Herbst, 1780	CHE				x	
<i>Buprestis novemmaculata</i> Linnaeus, 1758		BE1981	x			?
<i>Buprestis octoguttata</i> Linnaeus, 1758	CHE				x	
<i>Buprestis rustica</i> Linnaeus, 1758	CHE	ÖTG2017b			x	
<i>Buprestis splendens</i> Fabricius, 1775		FH1974	x			
<i>Chalcophora mariana</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Chrysobothris affinis</i> (Fabricius, 1794)	CHE				x	
<i>Chrysobothris chrysostigma</i> (Linnaeus, 1758)	CHE			x		
<i>Chrysobothris igniventris</i> Reitter, 1895	CHE				x	
<i>Chrysobothris solieri</i> Laporte & Gory, 1839		FH1974 AK&BE199 3	x			
<i>Coraebus elatus</i> (Fabricius, 1787)				x		
<i>Coraebus florentinus</i> (Herbst, 1801)	CHE			x		
<i>Coraebus rubi</i> (Linnaeus, 1767)		HE2014			x	
<i>Coraebus undatus</i> (Fabricius, 1787)		BE1981	x			
<i>Dicerca aenea</i> (Linnaeus, 1766)		BC1871	x			?
<i>Dicerca alni</i> (Fischer, 1824)		FH1974	x			
<i>Dicerca berolinensis</i> (Herbst, 1779)	CHE	HE2014			x	
<i>Dicerca moesta</i> (Fabricius, 1793)	CAS	HE2019			x	
<i>Eurythyrea austriaca</i> (Linnaeus, 1767)		BE1981	x			?
<i>Eurythyrea quercus</i> (Herbst, 1784)	CHE	HE2001			x	
<i>Melanophila acuminata</i> (De Geer, 1774)		FH1974	x			
<i>Meliboeus fulgidicollis</i> (Lucas, 1846)	CHE	HE2003			x	
<i>Perotis lugubris</i> (Fabricius, 1777)		BC1871	x			?

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Phaenops cyanea</i> (Fabricius, 1775)	CHE				x	
<i>Phaenops knoteki</i> Reitter, 1898		BE1981	x			
<i>Poecilnota variolosa</i> (Paykull, 1799)		BE1981	x			
<i>Ptosima undecimmaculata</i> (Herbst, 1784)	CHE				x	
<i>Omalisia dives</i> (Guillebeau, 1889)	CHE			x		
		KE&BE197				
<i>Omalisia mirifica</i> (Mulsant, 1855)		7	x			
<i>Omalisia rutilans</i> (Fabricius, 1777)		FH1974	x			
<i>Sphenoptera antiqua</i> (Illiger, 1803)		FH1974	x			
<i>Sphenoptera barbarica</i> (Gmelin, 1790)		KE1986b		x		
<i>Trachypteris picta decostigma</i> (Fabricius, 1787)		BE1981	x			
<i>Trachys fragariae</i> Brisout de Barneville, 1874	CHE				x	
<i>Trachys minutus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Trachys scrobiculatus</i> Kiesenwetter, 1857	CHE				x	
<i>Trachys troglodytes</i> Gyllenhal, 1817	CHE			x		
<i>Trachys troglodytiformis</i> Obenberger, 1918		BE1981	x			?
<b>Clambidae/Punktkäfer</b>						
<i>Calyptomerus alpestris</i> Redtenbacher, 1849	CHE	ÖTG2017a			x	
<i>Clambus pubescens</i> Redtenbacher, 1849	CHE				x	
<i>Clambus armadillo</i> De Geer, 1774	CHE				x	
<i>Clambus minutus</i> (Sturm, 1807)	CHE	HE2006			x	
<i>Clambus nigrellus</i> Reitter, 1914	CHE			x		
<i>Clambus nigriclavus</i> Stephens, 1835		KA2001		x		
<i>Clambus pilosellus</i> Reitter, 1876		FH1970	x			
<i>Clambus punctulum</i> (Beck, 1817)	CHE				x	
<b>Dascillidae/Moorweichkäfer</b>						
<i>Dascillus cervinus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
		BM et al. 2017				FAA2017
<b>Scirtidae/Sumpfkäfer, Sumpffieberkäfer</b>						
<i>Contacyphon coarctatus</i> Paykull, 1799	CHE				x	
<i>Contacyphon furcillatus</i> Nyholm, 1949		FH1974	x			
	CNH					
<i>Contacyphon kongsbergensis</i> Munster, 1924	M	DBNMW			x	
<i>Contacyphon laevipennis</i> Tournier, 1868	CHE				x	
<i>Contacyphon padi</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Contacyphon palustris</i> C. G. Thomson, 1855	CHE				x	
<i>Contacyphon pubescens</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Contacyphon ruficeps</i> Tournier, 1868	CHE				x	
<i>Contacyphon variabilis</i> (Thunberg, 1787)	CHE				x	
<i>Elodes elongatus</i> Tournier, 1868		FH1974	x			
<i>Elodes minutus</i> (Linnaeus, 1767)	CHE				x	
<i>Elodes pseudominutus</i> Klausnitzer, 1971	CHE			x		
<i>Hydrocyphon deflexicollis</i> (P. W. J. Müller, 1821)		DBAGÖK			x	Larve
<i>Microcara testacea</i> (Linnaeus, 1776)		AK1974	x			

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Odeles gredleri</i> Kiesenwetter, 1863		FH1974	x			
<i>Odeles hausmanni</i> Gredler, 1857		FH1974	x			
<i>Odeles marginata</i> Fabricius, 1798	CHE			x		
<i>Odeles styriaca</i> Klausnitzer, 2008	CHE	KB2008, HE2014		x		
<i>Prionocyphon serricornis</i> (P. W. J. Müller, 1821)	CHE					x
<i>Scirtes hemisphaericus</i> (Linnaeus, 1767)	CHE					x
<i>Scirtes orbicularis</i> (Panzer, 1793)	CHE	HE2003				x
<b>Eucinetidae/Purzelkäfer</b>						
<i>Eucinetus haemorrhoidalis</i> (Germar, 1818)	CHE	HE1995		x		
		BM et al. 2017				FAA2017
<b>Dryopidae/Hakenkäfer</b>						
<i>Dryops auriculatus</i> (Geoffroy, 1785)	CHE			x		
<i>Dryops ernesti</i> Gozis, 1886	CHE					x
<i>Dryops lutulentus</i> (Erichson, 1847)		FH1974	x			
<i>Dryops nitidulus</i> (Heer, 1841)	CHE					x
<i>Dryops striatopunctatus</i> (Heer, 1841)		FH1974	x			
<i>Dryops viennensis</i> (Laporte de Castelnau, 1840)	CHE					x
<i>Pomatinus substriatus</i> (Müller, 1806)	CHE	HE2003				x
		BM et al. 2017				FAA2017
<b>Elmidae/Klauenkäfer</b>						
<i>Elmis aenea</i> (Müller, 1806)	CHE	C/DBNM W				x
<i>Elmis latreillei</i> Bedel, 1878	CHE	ÖTG2017b				x
<i>Elmis maugetii</i> Latreille, 1798	CHE					x
<i>Elmis obscura</i> (Müller, 1806)	CHE	DBAGÖK				x
<i>Elmis rietscheli</i> Steffan, 1958	CHE	HE2001				x
<i>Elmis rioloides</i> (Kuwert, 1890)		DBAGÖK				x
<i>Esolus angustatus</i> (Müller, 1821)	CHE					x
<i>Esolus parallelepipedus</i> (Müller, 1806)	CHE	C/DBNM W				x
<i>Limnius intermedius</i> Fairmaire, 1881		C/DBNM W	x			?
<i>Limnius perrisi</i> (Dufuor, 1843)	CHE					x
<i>Limnius volckmari</i> (Panzer, 1793)	CHE					x
<i>Macronychus quadrituberculatus</i> Müller, 1806	CHE	HE2003				x
<i>Oulimnius tuberculatus</i> (Müller, 1806)	M	CNH DBNMW				x
<i>Potamophilus acuminatus</i> (Fabricius, 1792)		DBAGÖK				x
<i>Riolus cupreus</i> (Müller, 1806)		DBAGÖK				x
<i>Riolus subviolaceus</i> (Müller, 1817)	CHE					x
<b>Heteroceridae/Sägekäfer</b>						
<i>Augyles crinitus</i> (Kiesenwetter, 1850)	CNH M	DBNMW		x		
<i>Augyles hispidulus</i> (Kiesenwetter, 1843)	CNH M	DBNMW	x			

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
	CNH					
<i>Augyles pruinosus</i> (Kiesenwetter, 1851)	M	DBNMW	x			
	CNH					
<i>Augyles sericans</i> (Kiesenwetter, 1843)	M	DBNMW	x			
<i>Heterocerus fenestratus</i> (Thunberg, 1784)	CHE				x	
	CNH					
<i>Heterocerus flexuosus</i> Stephens, 1828	M	DBNMW	x			
	CNH					
<i>Heterocerus fossor</i> Kiesenwetter, 1843	M	DBNMW	x			
<i>Heterocerus fuscus</i> Kiesenwetter, 1843	CHE				x	
<i>Heterocerus marginatus</i> (Fabricius, 1787)	CHE				x	
<i>Heterocerus obsoletus</i> Curtis, 1828	CHE	HE2014			x	
<b>Psephenidae</b>		BM et al. 2017				FAA2017
<i>Eubria palustris</i> (Germar, 1818)		KA2001		x		
<b>Limnichidae/Uferpillenkäfer</b>						
		JM et al. 2016				
<i>Limnichus incanus</i> Kiesenwetter, 1851			x			
<i>Limnichus pygmaeus</i> (Sturm, 1807)	CHE	HE2006			x	
<i>Limnichus sericeus</i> (Duftschmidt, 1825)	CHE				x	
<i>Pelochares versicolor</i> (Waltl, 1833)	CHE	HE2001			x	
<b>Dermestidae/Speckkäfer</b>						
<i>Anthrenus fuscus</i> Olivier, 1789	CHE				x	
<i>Anthrenus mroczkowskii</i> Kalik, 1954	CHE	HE2018		x		
<i>Anthrenus museorum</i> (Linnaeus, 1761)	CHE				x	
<i>Anthrenus olgae</i> Kalik, 1946	CHE	HE1998			x	
<i>Anthrenus pimpinellae</i> (Fabricius, 1775)	CHE				x	
<i>Anthrenus scrophulariae</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Anthrenus verbasci</i> (Linnaeus, 1767)	CHE				x	
<i>Attagenus brunneus</i> Faldermann, 1835	CHE	HE1998		x		
<i>Attagenus pellio</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Attagenus punctatus</i> (Scopoli, 1771)	CHE				x	
<i>Attagenus schaefferi</i> (Herbst, 1792)	CHE				x	
<i>Attagenus unicolor</i> (Brahm, 1791)	CHE				x	
<i>Ctesias serra</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Dermestes bicolor</i> Fabricius, 1781		FH1974	x			
<i>Dermestes erichsoni</i> Ganglbauer, 1904		FH1974	x			
<i>Dermestes frischii</i> Kugelann, 1792	CHE				x	
<i>Dermestes fuliginosus</i> Rossi, 1792	CHE	HE2010			x	
<i>Dermestes gyllenhalii</i> Castelnau, 1840		FH1974	x			
<i>Dermestes lanarius</i> Illiger, 1801	CHE				x	
<i>Dermestes lardarius</i> Linnaeus, 1758	CHE				x	
<i>Dermestes maculatus</i> De Geer, 1774		HC1983	x			
<i>Dermestes murinus</i> Linnaeus, 1758	CHE				x	
<i>Dermestes olivieri</i> Lepesme, 1939		BC1871	x			?
<i>Dermestes undulatus</i> Brahm, 1790	CHE				x	
<i>Globicornis corticalis</i> (Eichhoff, 1863)	CHE	HE1995		x		

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Globicornis emarginata</i> (Gyllenhal, 1808)		FH1974	x			
<i>Globicornis nigripes</i> (Fabricius, 1792)	CHE	HE2006			x	
<i>Megatoma undata</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Orphilus niger</i> (Rossi, 1790)		BC1871	x			?
<i>Thylodrias contractus</i> Motschulsky, 1839	CMJ				x	
<i>Trinodes hirtus</i> (Fabricius, 1781)	CHE				x	
<i>Trogoderma angustum</i> (Solier, 1849)	CHE	HE1999		x		
<i>Trogoderma glabrum</i> (Herbst, 1783)	CHE				x	
<b>Nosodendridae</b>						
<i>Nosodendron fasciculare</i> (Olivier, 1790)	CHE				x	
<b>Byrrhidae/Pillenkäfer</b>						
<i>Byrrhus alpinus</i> Gory, 1829	CHE				x	
<i>Byrrhus arietinus</i> Steffahny, 1842	CHE				x	
<i>Byrrhus fasciatus</i> (Forster, 1771)	CHE				x	
<i>Byrrhus gigas</i> Fabricius, 1787	CHE			x		
	CTL					
<i>Byrrhus glabratus</i> Heer, 1841	M			x		
<i>Byrrhus luniger</i> Germar, 1817	CHE				x	
<i>Byrrhus picipes</i> Duftschmid, 1825		KA2001		x		
<i>Byrrhus pilula</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Byrrhus pustulatus</i> (Forster, 1771)	CHE				x	
<i>Byrrhus signatus</i> Sturm, 1823	CHE	ÖTG2017b			x	
<i>Chaetophora spinosa</i> (Rossi, 1794)	CHE				x	
<i>Curimopsis austriaca</i> (Franz, 1967)	CHE	HE2018		x		
<i>Curimopsis nigrita</i> (Palm, 1934)		DBNMW	x			
<i>Curimopsis paleata</i> (Erichson, 1846)	CHE				x	
<i>Curimopsis setigera</i> (Illiger, 1798)	CHE		x			
<i>Curimopsis setosa</i> (Waltl, 1838)		KA2001		x		
<i>Curimus erinaceus</i> (Duftschmid, 1825)	CHE	ÖTG2017b			x	
<i>Cytilus auricomus</i> (Duftschmid, 1825)	CHE	HE1995		x		
<i>Cytilus sericeus</i> (Forster, 1771)	CHE				x	
<i>Lamprobyrrhulus nitidus</i> (Schaller, 1783)	CHE				x	
<i>Morychus aeneus</i> (Fabricius, 1775)		FH1974	x			
<i>Pedilophorus auratus</i> (Duftschmid, 1825)	CHE				x	
<i>Porcinolus murinus</i> (Fabricius, 1794)	CHE	HE2007			x	
<i>Simplocaria acuminata</i> Erichson, 2008	CHE				x	
<i>Simplocaria carpathica</i> Hampe, 1853		HE1983	x			
<i>Simplocaria maculosa</i> Erichson, 1847	CHE	HE2007			x	
<i>Simplocaria semistriata</i> (Fabricius, 1794)	CHE				x	
<b>Byturidae/Blütenfresser</b>						
<i>Byturus ochraceus</i> (Scriba, 1790)	CHE				x	
<i>Byturus tomentosus</i> (De Geer, 1774)	CHE				x	
<b>Bothrideridae/Schwielkäfer</b>						
<i>Anommatus reitteri</i> Ganglbauer, 1899		KE1988		x		
<i>Bothrideres bipunctatus</i> (Gmelin, 1790)	CHE	HE2019			x	
<i>Oxylaemus cylindricus</i> (Panzer, 1796)	CHE				x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Teredus cylindricus</i> (Olivier, 1790)	CHE	HE2004			x	
<b>Cerylonidae/Rindenkäfer</b>						
<i>Cerylon deplanatum</i> Gyllenhal, 1827	CHE	HE2006			x	
<i>Cerylon fagi</i> Brisout de Barneville, 1867	CHE				x	
<i>Cerylon ferrugineum</i> Stephens, 1830	CHE				x	
<i>Cerylon histeroides</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Philothermus evanescens</i> (Reitter, 1876)	CHE				x	
<b>Alexiidae/Kugelkäfer</b>						
<i>Sphaerosoma globosum</i> (Sturm, 1807)	CHE				x	
		NL&FJJ199				
<i>Sphaerosoma pilosum</i> (Panzer, 1793)		8		x		
<i>Sphaerosoma punctatum</i> (Reitter, 1978)		FH1974	x			
<b>Nitidulidae/Glanzkäfer</b>						
<i>Acanthogethes brevis</i> (Sturm, 1845)		HC1977	x			
<i>Acanthogethes solidus</i> (Illiger, 1794)	CHE				x	
<i>Afrogethes planiusculus</i> (Heer, 1841)	CHE	HE2019			x	
<i>Afrogethes tristis</i> (Sturm, 1845)	CHE				x	
<i>Amphotis marginata</i> (Fabricius, 1781)	CHE				x	
<i>Astylogethes subrugosus</i> (Gyllenhal, 1808)	CHE	HE2010			x	
<i>Astylogethes substrigosus</i> (Erichson, 1845)	CHE				x	
<i>Boragogethes symphyti</i> (Heer, 1841)	CHE				x	
<i>Brassicogethes aeneus</i> (Fabricius, 1775)	CHE				x	
<i>Brassicogethes anthracinus</i> (C. Brisout de Barneville, 1863)	CTL M				x	
<i>Brassicogethes coeruleovirens</i> Först.		FH1974	x			
<i>Brassicogethes coracinus</i> (Sturm, 1845)	CHE CTL				x	
<i>Brassicogethes czwalinai</i> (Reitter, 1871)	M				x	
<i>Brassicogethes humerosus</i> (Reitter, 1871)	CHE			x		
<i>Brassicogethes longulus</i> (Schilsky, 1894)	CHE	HE1995		x		
<i>Brassicogethes matronalis</i> (Audisio & Spornraft, 1990)	CHE	HE2007			x	
<i>Brassicogethes subaeneus</i> (Sturm, 1845)	CHE				x	
<i>Brassicogethes viridescens</i> (Fabricius, 1787)	CHE				x	
<i>Carpophilus hemipterus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE	HE1992			x	
<i>Carpophilus marginellus</i> Motschulsky, 1858	CHE				x	
<i>Carpophilus sexpustulatus</i> (Fabricius, 1791)	CHE				x	
<i>Clypeogethes lepidii</i> (Miller, 1851)		FH1974	x			
<i>Cryptarcha strigata</i> (Fabricius, 1787)	CHE				x	
<i>Cryptarcha undata</i> (Olivier, 1790)	CHE				x	
<i>Cychramus luteus</i> (Fabricius, 1787)	CHE				x	
<i>Cychramus variegatus</i> (Herbst, 1792)	CHE				x	
<i>Cyllodes ater</i> (Herbst, 1792)	CHE				x	
<i>Epuraea aestiva</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Epuraea angustula</i> Sturm, 1844		KA2001		x		
<i>Epuraea argus</i> Reitter, 1894		FH1974	x			

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Eपुरaea biguttata</i> (Thunberg, 1784)	CHE				x	
<i>Eपुरaea binotata</i> Reitter, 1872	CHE				x	
<i>Eपुरaea boreella</i> (Zetterstedt, 1828)		KA2001		x		
<i>Eपुरaea distincta</i> (Grimmer, 1841)	CHE				x	
<i>Eपुरaea fageticola</i> Audisio, 1991		FH1974	x			
<i>Eपुरaea guttata</i> (Olivier, 1811)	CHE	HE2006			x	
<i>Eपुरaea laeviuscula</i> (Gyllenhal, 1827)		KA2001		x		
<i>Eपुरaea limbata</i> (Fabricius, 1787)	CHE				x	
<i>Eपुरaea longula</i> Erichson, 1845	CHE				x	
<i>Eपुरaea marseuli</i> Reitter, 1872	CHE				x	
<i>Eपुरaea melanocephala</i> (Marsham, 1802)	CHE				x	
<i>Eपुरaea melina</i> Erichson, 1843	CHE				x	
<i>Eपुरaea muehli</i> Reitter, 1908	CHE				x	
<i>Eपुरaea neglecta</i> (Heer, 1841)	CHE				x	
<i>Eपुरaea oblonga</i> (Herbst, 1793)	CHE		x			
<i>Eपुरaea ocularis</i> Fairmaire, 1849	CHE	HE2010			x	CPC2003- 2013
<i>Eपुरaea pallescens</i> (Stephens, 1835)	CHE				x	
<i>Eपुरaea pygmaea</i> (Gyllenhal, 1808)	CHE				x	
<i>Eपुरaea rufomarginata</i> (Stephens, 1832)	CHE				x	
<i>Eपुरaea silacea</i> (Herbst, 1784)		FH1974	x			
<i>Eपुरaea terminalis</i> Mannerheim, 1823	CHE				x	
<i>Eपुरaea thoracica</i> Tournier, 1872		FH1974	x			
<i>Eपुरaea unicolor</i> (Olivier, 1790)	CHE				x	
<i>Eपुरaea variegata</i> (Herbst, 1793)	CHE				x	
<i>Fabogethes brachialis</i> (Erichson, 1845)	CHE				x	
<i>Fabogethes nigrescens</i> (Stephens, 1830)	CHE				x	
<i>Genistogethes bidentatus</i> (C. Brisout de Barneville, 1863)	CHE				x	
<i>Genistogethes carinulatus</i> (Förster, 1849)	CHE				x	
<i>Glischrochilus hortensis</i> (Fourcroy, )	CHE			x		
<i>Glischrochilus quadriguttatus</i> (Fabricius, 1776)	CHE				x	
<i>Glischrochilus quadripunctatus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Glischrochilus quadrisignatus</i> (Say, 1835)	CHE				x	
<i>Ipidia binotata</i> Reitter, 1875	CHE	HE2016			x	
<i>Lamiogethes atramentarius</i> (Förster, 1849)	CHE				x	
<i>Lamiogethes bidens</i> (C. Brisout de Barneville, 1863)	CHE				x	
<i>Lamiogethes brunnicornis</i> (Sturm, 1845)		FH1974	x			
<i>Lamiogethes difficilis</i> (Heer, 1841)	CHE				x	
<i>Lamiogethes haemorrhoidalis</i> (Förster, 1849)		HC1971	x			
<i>Lamiogethes jelineki</i> (Audisio, 1976)	CHE				x	
<i>Lamiogethes kunzei</i> (Erichson, 1845)	CHE			x		
<i>Lamiogethes morosus</i> (Erichson, 1845)	CHE				x	
<i>Lamiogethes ochropus</i> (Sturm, 1845)	CHE				x	



Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Lamiogethes pedicularius</i> (Gyllenhal, 1808)	CHE				x	
<i>Lamiogethes persicus</i> (Faldermann, 1837)	CHE				x	
<i>Lamiogethes serripes</i> (Gyllenhal, 1827)		FH1974	x			
<i>Lamiogethes sulcatus</i> (C. Brisout de Barneville, 1863)	CHE				x	
<i>Meligethes atratus</i> (Olivier, 1790)	CHE				x	
<i>Meligethes denticulatus</i> (Heer, 1841)	CHE				x	
<i>Meligethes flavimanus</i> Stephens, 1830	CHE				x	
<i>Nitidula bipunctata</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Nitidula carnaria</i> (Schaller, 1783)	CHE	HE2007			x	
<i>Nitidula rufipes</i> (Linnaeus, 1767)	CHE				x	
<i>Omosita colon</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Omosita depressa</i> (Linnaeus, 1758)	CHE			x		
<i>Omosita discoidea</i> (Fabricius, 1775)	CHE				x	
<i>Pityophagus ferrugineus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Pocadius adustus</i> Reitter, 1888	CHE				x	
<i>Pocadius ferrugineus</i> (Fabricius, 1775)	CHE				x	
<i>Pria dulcamarae</i> (Scopoli, 1763)	CHE				x	
<i>Sagittogethes ater</i> C. Brisout de Barneville, 1863)		BC1871	x			?
<i>Sagittogethes distinctus</i> (Sturm, 1845)	CHE	HE1995		x		
<i>Sagittogethes incanus</i> (Sturm, 1845)	CHE				x	
<i>Sagittogethes maurus</i> (Sturm, 1845)	CHE				x	
<i>Sagittogethes obscurus</i> (Erichson, 1845)		FH1974	x			
<i>Sagittogethes ovatus</i> (Sturm, 1845)	CHE	HE2019			x	
<i>Sagittogethes umbrosus</i> (Sturm, 1845)	CHE				x	
<i>Soronia grisea</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Soronia punctatissima</i> (Illiger, 1794)	CHE				x	
<i>Stachygethes assimilis</i> (Sturm, 1845)	CHE				x	
<i>Stachygethes nanus</i> (Erichson, 1845)		FH1974	x			
<i>Stachygethes ruficornis</i> (Marsham, 1802)	CHE				x	
<i>Stelidota geminata</i> (Say, 1825)	CHE	HE2010			x	
<i>Thalycra fervida</i> (Olivier, 1790)	CHE				x	
<i>Thymogethes acicularis</i> (C. Brisout de Barneville, 1863)	CHE	HE2014			x	
<i>Thymogethes egenus</i> (Erichson, 1845)	CHE				x	
<i>Thymogethes exilis</i> (Sturm, 1845)	CHE	HE1998		x		
<i>Thymogethes gagathinus</i> (Erichson, 1845)	CHE				x	
<i>Thymogethes lugubris</i> (Sturm, 1845)	CHE				x	
<i>Urophorus rubripennis</i> (Heer, 1841)		BC1871	x			?
<b>Kateretidae/Riedglanzkäfer</b>						
<i>Brachypterolus antirrhini</i> (Murray, 1864)		BC1871	x			?
<i>Brachypterolus linariae</i> (Stephens, 1830)	CHE				x	
<i>Brachypterolus pulicarius</i> (Linnaeus, 1758)		HE1998		x		
<i>Brachypterus fulvipes</i> Erichson, 1843	CHE				x	
<i>Brachypterus urticae</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Heterhelus scutellaris</i> (Heer, 1841)	CHE				x	
<i>Heterhelus solani</i> (Heer, 1841)	CHE				x	
<i>Kateretes pedicularius</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Kateretes pusillus</i> (Thunberg, 1794)		FH1974	x			
<b>Cybocephalidae</b>						
<i>Cybocephalus fodori</i> Endrody-Younga, 1965	CHE	HE2006			x	
<i>Cybocephalus politus</i> Gyllenhal, 1813	CHE				x	
<b>Monotomidae/Rindenglanzkäfer</b>						
<i>Monotoma angusticollis</i> (Gyllenhal, 1827)	CHE				x	
<i>Monotoma bicolor</i> A. Villa & G. B. Villa, 1835	CHE				x	
<i>Monotoma brevicollis</i> Aube, 1837	CHE				x	
<i>Monotoma conicicollis</i> Aube, 1837	CHE		x			
<i>Monotoma longicollis</i> (Gyllenhal, 1827)	CHE				x	
<i>Monotoma picipes</i> Herbst, 1793	CHE				x	
<i>Monotoma quadricollis</i> Aube, 1837	CHE	HE2003			x	
<i>Monotoma spinicollis</i> Aube, 1837		KA2001		x		
<i>Monotoma testacea</i> Motschulsky, 1845		FH1974	x			
<i>Rhizophagus aeneus</i> Richter, 1820	CHE	HE2010			x	
<i>Rhizophagus bipustulatus</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Rhizophagus cribratus</i> Gyllenhal, 1827	CHE				x	
<i>Rhizophagus depressus</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Rhizophagus dispar</i> (Paykull, 1800)	CHE				x	
<i>Rhizophagus ferrugineus</i> (Paykull, 1800)	CHE				x	
<i>Rhizophagus grandis</i> Gyllenhal, 1827	CHE	HE2016			x	
<i>Rhizophagus nitidulus</i> (Fabricius, 1798)	CHE				x	
<i>Rhizophagus parallellocollis</i> Gyllenhal, 1827	CHE			x		
<i>Rhizophagus parvulus</i> (Paykull, 1800)	CHE	HE2004			x	
<i>Rhizophagus perforatus</i> Erichson, 1845	CHE				x	
<i>Rhizophagus picipes</i> (Olivier, 1790)	CHE				x	
<b>Cucujidae/Plattkäfer</b>						
<i>Cucujus cinnaberinus</i> (Scopoli, 1763)	CHE				x	
<i>Pediacus depressus</i> (Herbst, 1797)	CHE				x	
<b>Silvanidae/Raubplattkäfer</b>						
<i>Ahasverus advena</i> (Waltl, 1834)	CHE				x	
<i>Dendrophagus crenatus</i> (Paykull, 1799)	CHE	HE2016			x	
<i>Oryzaephilus mercator</i> (Fauvel, 1889)	CHE			x		
<i>Oryzaephilus surinamensis</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Psammoecus bipunctatus</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Silvanoprus fagi</i> (Guerin-Meneville, 1844)	CHE				x	
<i>Silvanus bidentatus</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Silvanus unidentatus</i> (Olivier, 1790)	CHE				x	
<i>Uleiota planata</i> (Linnaeus, 1761)	CHE				x	
<b>Phloeostichidae</b>						
<i>Phloeostichus denticollis</i> Redtenbacher, 1842	CHE				x	
<b>Erotylidae/Pilzkäfer</b>						

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Combocerus glaber</i> (Schaller, 1783)		FH1974	x			
<i>Dacne bipustulata</i> (Thunberg, 1781)	CHE				x	
<i>Dacne notata</i> (Gmelin, 1790)		FH1974	x			
<i>Dacne pontica</i> (Bedel, 1868)	CHE	HE2001			x	
<i>Dacne rufifrons</i> (Fabricius, 1775)		FH1974	x			
<i>Triplax aenea</i> (Schaller, 1783)		KA2001			x	
<i>Triplax collaris</i> (Schaller, 1783)		BC1871	x			?
<i>Triplax lepida</i> (Faldermann, 1837)	CHE				x	
<i>Triplax rufipes</i> (Fabricius, 1787)	CHE				x	
<i>Triplax russica</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Triplax scutellaris</i> Charpentier, 1825		ÖTG2017b			x	
<i>Tritoma bipustulata</i> Fabricius, 1775	CHE				x	
<i>Tritoma subbasalis</i> (Reitter, 1896)		FH1974	x			
<b>Biphyllidae/Buchenpilzkäfer</b>						
<i>Diplocoelus fagi</i> Guerin-Meneville, 1838	CHE				x	
<b>Cryptophagidae/Schimmelkäfer</b>						
<i>Antherophagus silaceus</i> Herbst, 1792		FH1974	x			
<i>Antherophagus pallens</i> Linnaeus, 1758	CHE				x	
<i>Antherophagus similis</i> (Curtis, 1835)	CHE				x	
<i>Atomaria analis</i> Erichson, 1846	CHE				x	
<i>Atomaria apicalis</i> Erichson, 1846	CHE				x	
<i>Atomaria atra</i> Herbst, 1793	CHE	HE2007			x	
<i>Atomaria atrata</i> Reitter, 1875		FH1974	x			
<i>Atomaria atricapilla</i> Stephens, 1830	CHE				x	
<i>Atomaria attila</i> Reitter, 1878		FH1974	x			
<i>Atomaria badia</i> Erichson, 1846		KA2001		x		
<i>Atomaria barani</i> C. Brisout de Barneville, 1863	CHE	HE2007			x	
<i>Atomaria bella</i> Reitter, 1875	CHE				x	
<i>Atomaria bicolor</i> Erichson, 1846		FH1974	x			
<i>Atomaria diluta</i> Erichson, 1846	CHE			x		
<i>Atomaria elongatula</i> Erichson, 1846	CHE				x	
<i>Atomaria fimetarius</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Atomaria fuscata</i> (Schönherr, 1808)	CHE				x	
<i>Atomaria fuscipes</i> (Gyllenhal, 1808)		FH1974	x			
<i>Atomaria gibbula</i> Erichson, 1848	CHE				x	
<i>Atomaria grandicolis</i> C. Brisout de Barneville, 1882	CTL M			x		
<i>Atomaria gravidula</i> Erichson, 1846	CHE				x	
<i>Atomaria gutta</i> Newman, 1834	CHE	HE2007			x	
<i>Atomaria impressa</i> Erichson, 1846		FH1974	x			
<i>Atomaria jonica</i> Reitter, 1888	CHE				x	
<i>Atomaria lewisi</i> Reitter, 1877	CHE	HE1995			x	
<i>Atomaria linearis</i> Stephens, 1830	CHE				x	
<i>Atomaria morio</i> Kolenati, 1846		KA2001		x		
<i>Atomaria munda</i> Erichson, 1846		FH1974	x			

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Atomaria nigripennis</i> (Kugelann, 1794)		FH1974	x			
<i>Atomaria nigrirostris</i> Stephens, 1830	CHE				x	
<i>Atomaria nigriventis</i> Stephens, 1830		FH1974	x			
<i>Atomaria nitidula</i> Marsham, 1802		KA2001		x		
<i>Atomaria ornata</i> Heer, 1841	CHE			x		
<i>Atomaria peltata</i> Kraatz, 1853	CHE				x	
<i>Atomaria plicata</i> Reitter, 1875		KA2001		x		
	CM					
<i>Atomaria pseudatra</i> Reitter, 1888	A			x		
<i>Atomaria pulchra</i> Erichson, 1846	CHE				x	
<i>Atomaria pusilla</i> (Paykull, 1798)	CHE				x	
<i>Atomaria rubella</i> Heer, 1841	CHE	HE2001			x	
<i>Atomaria rubida</i> Reitter, 1875		FH1974	x			
<i>Atomaria subangulata</i> J. Sahlberg, 1926		FH1974	x			
<i>Atomaria testacea</i> Stephens, 1830	CHE				x	
<i>Atomaria turgida</i> Erichson, 1846	CHE				x	
<i>Atomaria umbrina</i> (Gyllenhal, 1827)		FH1974	x			
<i>Atomaria unifasciata</i> Erichson, 1846		FH1974	x			
<i>Atomaria vespertina</i> Mäklin, 1853		FH1974	x			
<i>Atomaria zetterstedti</i> (Zetterstedt, 1838)	CHE	HE2007			x	
<i>Caenoscelis ferruginea</i> (C. R. Sahlberg, 1820)	CHE				x	
<i>Caenoscelis sibirica</i> Reitter, 1889	CHE			x		
<i>Cryptophagus acutangulus</i> Gyllenhal, 1828	CHE			x		
<i>Cryptophagus badius</i> Sturm, 1845		KA2001		x		
<i>Cryptophagus cellaris</i> (Scopoli, 1763)	CHE				x	
<i>Cryptophagus croaticus</i> Reitter, 1879	CHE				x	
<i>Cryptophagus cylindrellus</i> Johnson, 2007		FH1974	x			
<i>Cryptophagus dentatus</i> (Herbst, 1793)	CHE				x	EJ2017
<i>Cryptophagus distinguendus</i> Sturm, 1845	CHE	HE2007			x	
<i>Cryptophagus dorsalis</i> C. R. Sahlberg, 1819	CHE				x	
<i>Cryptophagus fallax</i> Balfour-Browne, 1953		FH1974	x			
<i>Cryptophagus fuscicornis</i> Sturm, 1845	CHE				x	
<i>Cryptophagus inaequalis</i> Reitter, 1878	CHE			x		
<i>Cryptophagus intermedius</i> Bruce, 1934		FH1974	x			
<i>Cryptophagus labilis</i> Erichson, 1846	CHE	HE2001			x	
<i>Cryptophagus lapponicus</i> Gyllenhal, 1827		FH1974	x			
<i>Cryptophagus laticollis</i> P. H. Lucas, 1846	CHE			x		
<i>Cryptophagus lycoperdi</i> (Scopoli, 1763)	CHE				x	
<i>Cryptophagus lysholmi</i> Munster, 1932		FH1974	x			
<i>Cryptophagus micaceus</i> Rey, 1889	CHE	HE2003			x	
<i>Cryptophagus montanus</i> C. Brisout de Barneville, 1863		KA2001		x		
<i>Cryptophagus nitidulus</i> Miller, 1858		KA2001		x		
<i>Cryptophagus pallidus</i> Sturm, 1845	CHE				x	
<i>Cryptophagus populi</i> Paykull, 1800	CHE				x	
<i>Cryptophagus pubescens</i> Sturm, 1845	CHE				x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Cryptophagus punctipennis</i> C. N. F. Brisout de Barneville, 1863	CHE				x	
<i>Cryptophagus quadridentatus</i> Mannerheim, 1843	CHE				x	EJ2017
<i>Cryptophagus quercinus</i> Kraatz, 1852		FH1974	x			
<i>Cryptophagus reflexus</i> Rey, 1982	CHE				x	
<i>Cryptophagus saginatus</i> Sturm, 1845	CHE				x	
<i>Cryptophagus scanicus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Cryptophagus schmidti</i> Sturm, 1845	CHE	HE2007			x	
<i>Cryptophagus scutellatus</i> Newman, 1834	CHE				x	
<i>Cryptophagus setulosus</i> Sturm, 1845	CHE				x	
<i>Cryptophagus sporadum</i> Bruce, 1934		KA2001		x		
	CTL					
<i>Cryptophagus straussi</i> Ganglbauer, 1897	M			x		
<i>Cryptophagus subdepressus</i> Gyllenhal, 1827	CHE			x		
<i>Cryptophagus subfumatus</i> Kraatz, 1856		KA2001		x		
<i>Curelius exiguus</i> (Erichson, 1846)	CHE				x	
<i>Ephistemus globulus</i> (Paykull, 1798)	CHE				x	
<i>Ephistemus reitteri</i> Casey, 1900	CHE	HE2001			x	
<i>Henoticus serratus</i> (Gyllenhal, 1808)		FH1974	x			
<i>Micrambe abietis</i> (Paykull, 1798)	CHE				x	
<i>Micrambe bimaculata</i> (Panzer, 1798)	CHE	HE2007 SR&PL201			x	
<i>Micrambe pilosula</i> Erichson, 1846	CHE	2			x	
<i>Micrambe longitarsis</i> J. Sahlberg, 1900		FH1974	x			
<i>Ootypus globosus</i> Waltl, 1838		FH1974	x			
<i>Paramecosoma melanocephalum</i> (Herbst, 1793)	CHE	HE2016			x	
<i>Spavius glaber</i> (Gyllenhal, 1808)	CHE	KA2001		x		
<i>Telmatophilus brevicollis</i> Aube, 1862	CHE	HE2007			x	
<i>Telmatophilus caricis</i> (Olivier, 1790)	CHE				x	
<i>Telmatophilus schonherrii</i> (Gyllenhal, 1808)	CHE			x		CPC2003-2013
<i>Telmatophilus sparganii</i> (Ahrens, 1812)	CHE	HE2014			x	
<i>Telmatophilus typhae</i> (Fallen, 1802)	CHE				x	
<b>Languriidae/Getreidekäfer</b>						
<i>Cryptophilus integer</i> (Heer, 1841)	CHE				x	
<i>Cryptophilus obliteratus</i> Reitter, 1874	CHE	HE2007			x	CPC2003-2013
<b>Phalacridae/Glattkäfer</b>						
<i>Olibrus aeneus</i> (Fabricius, 1792)	CHE	HE2007			x	
<i>Olibrus affinis</i> (Sturm, 1807)	CHE				x	
<i>Olibrus baudueri</i> Flach, 1888	CHE	HE1995		x		
<i>Olibrus bicolor</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Olibrus bimaculatus</i> Küster, 1848	CHE				x	
<i>Olibrus corticalis</i> (Panzer, 1797)	CHE				x	
<i>Olibrus flavicornis</i> (Sturm, 1807)	CHE				x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Olibrus gerhardti</i> Flach, 1888	CHE				x	
<i>Olibrus liquidus</i> Erichson, 1845	CHE				x	
<i>Olibrus millefolii</i> (Paykull, 1800)	CHE				x	
<i>Olibrus norvegicus</i> Munster, 1901	CHE	HE2007			x	
<i>Olibrus pygmaeus</i> (Sturm, 1807)	CHE	HE2007		x		
<i>Phalacrus nigrinus</i> (Marsham, 1802)	CHE	HE2007			x	
<i>Phalacrus corruscus</i> (Panzer, 1797)		FH1974	x			
<i>Phalacrus substriatus</i> Gyllenhal, 1813	CHE				x	
<i>Stilbus oblongus</i> (Erichson, 1845)	CHE				x	
<i>Stilbus pannonicus</i> Franz, 1968	CHE	HE2019			x	
<i>Stilbus testaceus</i> (Panzer, 1797)	CHE				x	
<b>Laemophloeidae/Halsplattkäfer</b>						
<i>Cryptolestes abietis</i> (Wankowicz, 1865)		FH1974	x			
<i>Cryptolestes alternans</i> (Erichson, 1846)	CHE				x	
<i>Cryptolestes clematidis</i> (Erichson, 1846)		FH1974	x			
<i>Cryptolestes corticinus</i> (Erichson, 1846)	CHE	HE2003			x	
<i>Cryptolestes duplicatus</i> (Waltl, 1839)	CHE				x	
<i>Cryptolestes ferrugineus</i> (Stephens, 1831)	CHE				x	
<i>Cryptolestes hypobori</i> (Perris, 1855)		DBZOB	x			
<i>Cryptolestes juniperi</i> (Grouvelle, 1874)		DBZOB	x			
<i>Cryptolestes pusilloides</i> (Steel & Howe, 1952)	CHE	HE2001		x		
<i>Cryptolestes pusillus</i> (Schönherr, 1817)	CHE				x	
<i>Cryptolestes spartii</i> (Curtis, 1834)		FH1974	x			
<i>Cryptolestes turcicus</i> (Grouvelle, 1876)	CHE	HE2003			x	
<i>Laemophloeus kraussi</i> Ganglbauer, 1897	CHE	HE2001			x	
<i>Laemophloeus monilis</i> (Fabricius, 1787)	CHE	HE2001			x	
<i>Laemophloeus muticus</i> (Fabricius, 1787)		BC1871	x			?
<i>Lathropus sepicola</i> (Müller, 1821)	CHE	HE1996		x		
<i>Notolaemus castaneus</i> (Erichson, 1845)	CHE				x	
<i>Notolaemus unifasciatus</i> (Latreille, 1804)	CHE	HE2002			x	
<i>Placonotus testaceus</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<b>Latridiidae/Moderkäfer</b>						
<i>Cartodere constricta</i> (Gyllenhal, 1827)	CHE				x	
<i>Cartodere nodifer</i> (Westwood, 1839)	CHE				x	
<i>Corticaria alleni</i> Johnson, 1974	CHE	HE2019			x	
<i>Corticaria bella</i> Redtenbacher, 1849	CHE	HE2015			x	
<i>Corticaria elongata</i> (Gyllenhal, 1827)	CHE				x	
	CTL					
<i>Corticaria fagi</i> Wollaston, 1845	M		x			
<i>Corticaria ferruginea</i> Marsham, 1802		FH1974	x			
<i>Corticaria foveola</i> Beck, 1817	CHE				x	
<i>Corticaria fulva</i> (Comolli, 1837)	CHE			x		
<i>Corticaria impressa</i> (Olivier, 1790)	CHE	HE2007			x	
<i>Corticaria lapponica</i> (Zetterstedt, 1838)	CHE	HE2019			x	
<i>Corticaria lateritia</i> Mannerheim, 1844		FH1974	x			
<i>Corticaria rubripes</i> Mannerheim, 1844		FH1974	x			

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Corticaria longicollis</i> (Zetterstedt, 1838)	CHE				x	
<i>Corticaria longicornis</i> (Herbst, 1783)	CHE				x	
<i>Corticaria obscura</i> Brisout, 1863	CHE				x	
<i>Corticaria peezi</i> Johnson, 2007	CHE	HE1998		x		
<i>Corticaria pineti</i> Lohse, 1960	CHE	HE1995		x		
<i>Corticaria polypori</i> Sahlberg, 1900	CHE	HE2002			x	
<i>Corticaria pubescens</i> (Gyllenhal, 1827)	CHE				x	
<i>Corticaria saginata</i> Mannerheim, 1844		FH1974	x			
<i>Corticaria serrata</i> (Paykull, 1798)	CHE				x	
<i>Corticaria umbilicata</i> (Beck, 1817)	CHE				x	
<i>Corticarina lambiana</i> Sharp, 1910	CHE				x	
<i>Corticarina minuta</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Corticarina parvula</i> (Mannerheim, 1844)	CHE				x	
<i>Corticarina similata</i> (Gyllenhal, 1827)	CHE				x	
<i>Corticarina truncatella</i> (Mannerheim, 1844)	CHE	HE2002			x	
<i>Cortinicara gibbosa</i> (Herbst, 1793)	CHE				x	
<i>Dienerella clathrata</i> (Mannerheim, 1844)	CHE				x	
<i>Dienerella filiformis</i> (Gyllenhal, 1827)	CHE				x	
<i>Dienerella filum</i> (Aube, 1850)		FH1974	x			
<i>Dienerella parilis</i> (Rey, 1889)		HE1998		x		
<i>Dienerella ruficollis</i> (Marsham, 1802)	CHE				x	
<i>Dienerella separanda</i> (Reitter, 1887)		FH1974	x			
<i>Dienerella vincenti</i> Johnson, 2007	CHE				x	
<i>Enicmus atriceps</i> Hansen, 1962	CHE	HE2015			x	
	CÖT					
<i>Enicmus fungicola</i> Thomson, 1868	G	ÖTG2017a			x	
<i>Enicmus brevicornis</i> (Mannerheim, 1844)	CHE	HE2006			x	
<i>Enicmus histrio</i> Joy & Tomlin, 1910	CHE				x	
<i>Enicmus planipennis</i> Strand, 1940	CHE	HE2010			x	
<i>Enicmus rugosus</i> (Herbst, 1793)	CHE				x	
<i>Enicmus testaceus</i> (Stephens, 1830)	CHE				x	
<i>Enicmus transversus</i> (Olivier, 1790)	CHE				x	
<i>Latridius assimilis</i> (Mannerheim, 1844)	CHE	HE1996		x	x	
<i>Latridius brevicollis</i> (Thomson, 1868)		FH1974	x			
<i>Latridius consimilis</i> (Mannerheim, 1844)	CHE				x	
<i>Latridius gemellatus</i> (Mannerheim, 1844)		KA2001		x		
<i>Latridius hirtus</i> (Gyllenhal, 1827)	CHE				x	
<i>Latridius minutus</i> (Linnaeus, 1767)	CHE				x	
<i>Latridius porcatus</i> Herbst, 1793	CHE				x	
<i>Melanophthalma algirina</i> Motschulsky, 1866	CHE	HE2015			x	
<i>Melanophthalma distinguenda</i> (Comolli, 1837)	CHE				x	
<i>Melanophthalma maura</i> Motschulsky, 1866	CHE				x	
<i>Melanophthalma parvicollis</i> (Mannerheim, 1844)	CHE	HE2010			x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Melanophthalma rhenana</i> Rücker & Johnson, 2007	CHE	HE2015			x	
<i>Melanophthalma rispini</i> Rücker & Johnson, 2007	CHE	HE2014			x	
<i>Melanophthalma suturalis</i> (Mannerheim, 1844)	CHE	HE2010			x	
<i>Melanophthalma transversalis</i> (Gyllenhal, 1827)	CHE				x	
<i>Stephostethus alternans</i> (Mannerheim, 1844)	CHE				x	
<i>Stephostethus angusticollis</i> (Gyllenhal, 1827)	CHE				x	
<i>Stephostethus lardarius</i> (De Geer, 1775)		DBZOB	x			
<i>Stephostethus pandellei</i> (Brisout, 1863)	CHE				x	
<i>Stephostethus rugicollis</i> (Olivier, 1790)	CHE				x	
<i>Thes bergrothi</i> (Reitter, 1880)	CHE				x	
<b>Mycetophagidae/Baumschwammkäfer</b>						
<i>Litargus balteatus</i> Le Conte, 1856	CHE	HE2002			x	
<i>Litargus connexus</i> (Geoffroy, 1785)	CHE				x	
<i>Mycetophagus ater</i> (Reitter, 1879)	CHE	HE2015			x	
<i>Mycetophagus atomarius</i> (Fabricius, 1787)	CHE				x	
<i>Mycetophagus fulvicollis</i> Fabricius, 1793	CHE				x	
<i>Mycetophagus multipunctatus</i> Hellwig, 1792	CHE				x	
<i>Mycetophagus piceus</i> (Fabricius, 1777)	CHE	HE2007			x	
<i>Mycetophagus populi</i> Fabricius, 1798	CHE	HE2006			x	
<i>Mycetophagus quadriguttatus</i> Müller, 1821	CHE				x	
<i>Mycetophagus quadripustulatus</i> (Linnaeus, 1761)	CHE				x	
<i>Pseudotriphyllus suturalis</i> (Fabricius, 1801)	CHE	HE1998		x		
<i>Triphyllus bicolor</i> (Fabricius, 1777)	CHE				x	
<i>Typhaea decipiens</i> Lohse, 1989	CHE	HE2010			x	
<i>Typhaea stercorea</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<b>Zopheridae</b>						
<i>Bitoma crenata</i> (Fabricius, 1775)	CHE				x	
<i>Colobicus hirtus</i> (Rossi, 1790)	CHE				x	
<i>Colydium elongatum</i> (Fabricius, 1787)	CHE				x	
<i>Colydium filiforme</i> Fabricius, 1792		FH1974	x			
<i>Coxelus pictus</i> (Sturm, 1807)	CHE				x	
<i>Diodesma subterranea</i> Latreille, 1829	CHE			x		
<i>Endophloeus markovichianus</i> (Piller & Mitterpacher, 1783)	CHE				x	
<i>Langelandia anophthalma</i> Aube, 1842	CHE			x		
<i>Orthocerus clavicornis</i> (Linnaeus, 1758)	CHE			x		
<i>Pycnomerus terebrans</i> (Olivier, 1790)	CHE				x	
<i>Rhopalocerus rondanii</i> (Villa & Villa, 1833)	CHE	HE2015			x	
<i>Synchita humeralis</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Synchita separanda</i> (Reitter, 1882)	CHE	HE2006			x	
<i>Synchita undata</i> Guerin-Meneville, 1844	CHE	HE2016			x	
<i>Xylolaemus fasciculosus</i> (Gyllenhal, 1827)		BC1871	x			?



Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<b>Corylophidae/Faulholzkäfer</b>						
	CTL					
<i>Arthrolips convexiuscula</i> (Motschulsky, 1849)	M		x			
<i>Arthrolips nana</i> (Mulsant & Rey, 1861)	CHE				x	
<i>Arthrolips obscura</i> (C. R. Sahlberg, 1833)	CHE				x	
<i>Clypastrea brunnea</i> (C. Brisout de Barneville, 1863)	CHE				x	
<i>Clypastrea reitteri</i> Bowstead, 1999	CHE	HE2014			x	
<i>Corylophus cassidoides</i> (Marsham, 1802)	CHE			x		
<i>Orthoperus atomus</i> (Gyllenhal, 1808)	CHE				x	
<i>Orthoperus brunnipes</i> (Gyllenhal, 1808)		FH1974	x			
<i>Orthoperus corticalis</i> (Redtenbacher, 1849)	CHE			x		
<i>Orthoperus intersitus</i> Bruce, 1951	CHE	HE1995		x		
<i>Orthoperus nigrescens</i> Stephens, 1829	CHE				x	
<i>Orthoperus punctatus</i> Wankowicz, 1865		HE2008			x	
<i>Orthoperus rogeri</i> Kraatz, 1874	CHE	HE2018			x	
<i>Sericoderus lateralis</i> (Gyllenhal, 1827)	CHE				x	
<b>Endomychidae/Stäublingskäfer</b>						
<i>Dapsa denticollis</i> (Germar, 1817)		FH1974	x			
<i>Endomychus coccineus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Leiestes seminiger</i> (Gyllenhal, 1808))	CHE	HE2019			x	
<i>Lycoperdina bovistae</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Lycoperdina succincta</i> (Linnaeus, 1767)	CHE			x		
<i>Mycetaea subterranea</i> (Fabricius, 1801))	CHE				x	
<i>Mycetina cruciata</i> (Schaller, 1783)	CHE				x	
<i>Symbiotes armatus</i> Reitter, 1881	CHE	HE2018			x	
<i>Symbiotes gibberosus</i> (Lucas, 1846)	CHE				x	
<b>Coccinellidae/Marienkäfer</b>						
<i>Adalia bipunctata</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Adalia conglomerata</i> (Linnaeus, 1758)	CHE			x		
<i>Adalia decempunctata</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Anatis ocellata</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Anisosticta novemdecimpunctata</i> (Linnaeus, 1758)	CHE		x			
<i>Aphidecta obliterated</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Calvia decemguttata</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Calvia quatuordecimguttata</i> Linnaeus, 1758	CHE				x	
<i>Calvia quindecimguttata</i> (Fabricius, 1777)	CHE	HE2008			x	
<i>Ceratomegilla alpina alpina</i> Villa, A., G. B., 1835		DBZOB	x			
<i>Ceratomegilla alpina redtenbacheri</i> Capra, 1928	CHE				x	
<i>Ceratomegilla notata</i> (Laicharting, 1781)	CHE			x		
<i>Ceratomegilla undecimnotata</i> (Schneider, D. H., 1792)	CHE				x	
<i>Chilocorus bipustulatus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Chilocorus renipustulatus</i> (Scriba, 1790)	CHE				x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Clitostethus arcuatus</i> (Rossi, 1794)	CHE				x	
<i>Coccidula rufa</i> (Herbst, 1783)	CHE				x	
<i>Coccidula scutellata</i> Herbst, 1783	CHE				x	
<i>Coccinella hieroglyphica</i> Linnaeus, 1758		FH1974	x			
<i>Coccinella magnifica</i> Redtenbacher, 1843	CHE	HE2007 WH et al.			x	
<i>Coccinella quinquepunctata</i> Linnaeus, 1758	CHE	2015			x	
<i>Coccinella septempunctata</i> Linnaeus, 1758	CHE				x	
<i>Coccinella undecimpunctata undecimpunctata</i> Linnaeus, 1758		FH1974	x			
<i>Coccinula quatuordecimpustulata</i> (Linnaeus, 1758)	CHE			x		
<i>Cynegetis impunctata</i> Linnaeus, 1767	CHE				x	
<i>Exochomus oblongus</i> Weidenbach, 1859		ÖTG2017b			x	
<i>Exochomus quadripustulatus</i> Linnaeus, 1758	CHE				x	
<i>Halyzia sedecimguttata</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Harmonia axyridis</i> Pallas, 1773	CHE	HE2008			x	
<i>Harmonia quadripunctata</i> (Pontoppidan, 1763)	CHE				x	
<i>Henosepilachna elaterii</i> (Rossi, 1794)		FH1974	x			
<i>Hippodamia septemmaculata</i> De Geer, 1775	CHE				x	
<i>Hippodamia tredecimpunctata</i> Linnaeus, 1758	CHE				x	
<i>Hippodamia variegata</i> Goeze, 1777	CHE				x	
<i>Hyperaspis campestris</i> (Herbst, 1783)	CHE				x	
<i>Hyperaspis concolor</i> Suffrian, 1843		KE1959	x			
<i>Hyperaspis inexpectata</i> Günther, 1959		FH1974	x			
	CTL					
<i>Hyperaspis pseudopustulata</i> Mulsant, 1853	M		x			
<i>Hyperaspis reppensis</i> (Herbst, 1783)		FH1974	x			
<i>Myrrha octodecimguttata octodecimguttata</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Myzia oblongoguttata</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Nephus bipunctatus</i> (Kugelann, 1794)	CHE	HE2003			x	
<i>Nephus quadrimaculatus</i> (Herbst, 1783)	CHE				x	
<i>Nephus redtenbacheri</i> (Mulsant, 1846)	CHE				x	
<i>Oenopia conglobata</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Oenopia impustulata</i> (Linnaeus, 1758)		FH1974	x			
<i>Platynaspis luteorubra</i> (Goeze, 1777)	CHE				x	
<i>Propylea quatuordecimpunctata</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Psyllobora vigintiduopunctata</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Rhyzobius chrysomeloides</i> (Herbst, 1792)	CHE				x	
<i>Rhyzobius litura</i> (Fabricius, 1787)		FH1974	x			?
<i>Scymnus abietis</i> Paykull, 1798	CHE				x	
<i>Scymnus apetzi</i> Mulsant, 1846		FH1974	x			
<i>Scymnus apetzoides</i> Capra & Fürsch, 1967	CHE				x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Scymnus ater</i> Kugelann, 1794	CHE	HE2003			x	
<i>Scymnus auritus</i> Thunberg, 1795	CHE				x	
<i>Scymnus doriae</i> Capra, 1924		FH1974	x			
<i>Scymnus femoralis</i> (Gyllenhal, 1827)		FH1974	x			
<i>Scymnus ferrugatus</i> (Moll, 1785)	CHE				x	
<i>Scymnus frontalis</i> (Fabricius, 1787)	CHE				x	
<i>Scymnus haemorrhoidalis</i> Herbst, 1797	CHE				x	
<i>Scymnus impexus</i> Mulsant, 1850	CHE			x		
<i>Scymnus interruptus</i> (Goeze, 1777)	CHE				x	
<i>Scymnus limbatus</i> Stephens, 1831	CHE	HE2020			x	
<i>Scymnus nigrinus</i> Kugelann, 1794	CHE				x	
<i>Scymnus rubromaculatus</i> (Goeze, 1778)	CHE				x	
<i>Scymnus schmidti</i> Fürsch, 1958	CHE				x	
<i>Scymnus subvillosus</i> (Goeze, 1777)		KE1975	x			
<i>Scymnus suturalis</i> Thunberg, 1795	CHE				x	
<i>Sospita vigintiguttata</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Stethorus pusillus</i> (Herbst, 1797)	CHE				x	
<i>Subcoccinella vigintiquatuorpunctata</i> Linnaeus, 1758	CHE				x	
<i>Tetrabrachys connatus</i> Kapur, 1948	CMJ	KE1959	x			?
<i>Tytthaspis sedecimpunctata</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Vibidia duodecimguttata</i> (Poda, 1761)	CHE				x	
<b>Sphindidae/Trockenpilzkäfer</b>						
<i>Aspidiphorus lareyniei</i> Jacquelin Du Val, 1859	CHE	HE2007			x	
<i>Aspidiphorus orbiculatus</i> (Gyllenhal, 1808)	CHE				x	
<i>Sphindus dubius</i> (Gyllenhal, 1808)	CHE				x	
<b>Ciidae/Schwammkäfer</b>						
<i>Cis alter</i> Silverberg, 1991		AS2017			x	
<i>Cis bidentatus</i> (Olivier, 1790)	CHE	ÖTG2017b			x	
<i>Cis boleti</i> (Scopoli, 1763)	CHE				x	
<i>Cis castaneus</i> Herbst, 1793	CHE				x	CPC2003- 2013
<i>Cis comptus</i> Gyllenhal, 1827	CHE				x	
<i>Cis dentatus</i> Mellie, 1848	CHE	ÖTG2017b			x	
<i>Cis fagi</i> Waltl, 1839	CHE				x	
<i>Cis festivus</i> (Panzer, 1793)	CHE				x	CPC2003- 2013
<i>Cis fissicornis</i> Mellie, 1848	CHE				x	
<i>Cis fusciclavis</i> Nyholm, 1953	CHE				x	CPC2003- 2013
<i>Cis glabratus</i> Mellie, 1848	CHE			x		
<i>Cis jacquemartii</i> Mellie, 1848		KA2001		x		
<i>Cis lineatocribratus</i> Mellie, 1848	CHE			x		
<i>Cis micans</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	CPC2003- 2013
<i>Cis punctulatus</i> Gyllenhal, 1827	CHE				x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Cis pygmaeus</i> Marsham, 1802	CHE	HE2014			x	CPC2003- 2013
<i>Cis quadridens</i> Mellie, 1848		ÖTG2017b			x	
<i>Cis rugulosus</i> Mellie, 1848	CHE				x	
<i>Cis striatulus</i> Mellie, 1848	CHE				x	
<i>Cis submicans</i> Abeille de Perrin, 1874	CHE				x	CPC2003- 2013
<i>Cis vestitus</i> Mellie, 1848	CHE				x	CPC2003- 2013
<i>Cis villosulus</i> Marsham, 1802	CHE				x	CPC2003- 2013
<i>Ennearthron cornutum</i> (Gyllenhal, 1827)	CHE				x	
<i>Hadreule elongatulum</i> (Gyllenhal, 1827)	CHE	HE2015			x	
<i>Octotemnus glabriculus</i> (Gyllenhal, 1827)	CHE				x	
<i>Octotemnus mandibularis</i> (Gyllenhal, 1813)		KA2001		x		
<i>Orthocis alni</i> (Gyllenhal, 1813)	CHE				x	
<i>Orthocis linearis</i> (J. Sahlberg, 1901)	CHE	HE2015			x	
<i>Orthocis lucasi</i> (Abeille de Perrin, 1874)	CHE				x	
<i>Rhopalodontus baudueri</i> Abeille de Perrin, 1874	CHE				x	
<i>Rhopalodontus perforatus</i> (Gyllenhal, 1813)	CHE				x	
<i>Strigocis bicornis</i> (Mellie, 1848)	CHE				x	
<i>Sulcaxis fronticornis</i> (Panzer, 1809)	CHE	HE2001			x	
<i>Sulcaxis nitidus</i> Fabricius, 1792	CHE				x	CPC2003- 2013
<i>Xylographus bostrichoides</i> (Dufour, 1843)		FH1974	x			
<b>Lyctidae/Splintholzkäfer</b>						
<i>Lyctus brunneus</i> (Stephens, 1830)	CHE	AK1998		x		
<i>Lyctus cavicollis</i> J. L. Le Conte, 1805	CHE	HE2016			x	
<i>Lyctus linearis</i> (Goeze, 1777)	CHE				x	
<i>Lyctus pubescens</i> Panzer, 1793	CHE				x	
<i>Trogoxylon impressum</i> (Comolli, 1837)	CHE	HE1998		x		
<i>Trogoxylon parallelopedum</i> (Melsheimer, 1846)	CHE	HE2008			x	
<b>Bostrichidae/Bohrkäfer</b>						
<i>Bostrichus capucinus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Lichenophanes varius</i> (Illiger, 1801)		HE2016			x	
<i>Psoa viennensis</i> Herbst, 1797		FH1974	x			
<i>Rhyzopertha dominica</i> (Fabricius, 1792)	CHE	HE2002			x	
<i>Sinoxylon perforans</i> (Schrank, 1798)	CHE	HE2001			x	
<i>Stephanopachys linearis</i> (Kugelann, 1792)		FH1974	x			
<i>Stephanopachys substriatus</i> (Paykull, 1800)		FH1974	x			
<i>Xylopertha retusa</i> (Olivier, 1790)	CHE				x	
<b>Anobiidae/Pochkäfer &amp; Diebskäfer</b>						
<i>Anobium hederæ</i> Ihssen, 1949	CHE	HE2006			x	
<i>Anobium inexpectatum</i> Lohse, 1954	CHE				x	
<i>Anobium punctatum</i> (De Geer, 1774)	CHE				x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Cacotemnus rufipes</i> (Fabricius, 1792)		FH1974	x			
<i>Cacotemnus thomsoni</i> (Kraatz, 1881)	CHE	HE2018			x	
<i>Caenocara affine</i> (Sturm, 1837)	CHE	HE2008			x	
<i>Caenocara bovistae</i> (Hoffmann, 1803)	CHE				x	
<i>Dorcatoma androgyna</i> Büche, 2001	CHE	HE2007			x	
<i>Dorcatoma chrysomelina</i> Sturm, 1837	CHE	HE2001			x	
<i>Dorcatoma dresdensis</i> Herbst, 1792	CHE				x	
<i>Dorcatoma flavicornis</i> (Fabricius, 1792)	CHE	HE2003			x	
<i>Dorcatoma minor</i> Zahradnik, 1993	CHE	HE2004			x	
<i>Dorcatoma punctulata</i> Mulsant & Rey, 1864	CHE	HE2001			x	
<i>Dorcatoma robusta</i> A. Strand, 1938	CHE				x	
<i>Dorcatoma substriata</i> Hummel, 1829	CHE				x	
<i>Dryophilus anobioides</i> Chevrolat, 1832	CHE	HE1996		x		
<i>Dryophilus pusillus</i> (Gyllenhal, 1808)	CHE				x	
<i>Epauloecus unicolor</i> (Piller & Mitterpacher, 1783)	CHE				x	
<i>Episernus angulicollis</i> Thomson, 1863	CHE	HE2010			x	
<i>Episernus ganglbaueri</i> Schilsky, 1898		FH1974	x			
<i>Episernus granulatus</i> Weise, 1887	CHE				x	
<i>Episernus striatellus</i> (Brisout de Barneville in Grenier, 1863)	CHE			x		
<i>Ernobius abietinus</i> (Gyllenhal, 1808)	CHE				x	
<i>Ernobius abietis</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Ernobius angusticollis</i> (Ratzeburg, 1837)	CHE				x	
<i>Ernobius explanatus</i> (Mannerheim, 1843)		FH1974	x			
<i>Ernobius kiesenwetteri</i> Schilsky, 1898	CHE	HE2007			x	
<i>Ernobius longicornis</i> (Sturm, 1837)	CHE	HE2003			x	
<i>Ernobius mollis</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Ernobius nigrinus</i> (Sturm, 1837)	CHE				x	
<i>Ernobius pini</i> (Sturm, 1837)	CHE				x	
<i>Gastrallus immarginatus</i> (P. W. J. Müller, 1821)	CHE				x	
<i>Gastrallus knizeki</i> Zahradnik, 1996	CHE	HE2002			x	
<i>Gastrallus laevigatus</i> (Olivier, 1790)	CHE				x	
<i>Gibbium psylloides</i> (Czempinski, 1778)	CHE		x			
<i>Grynobius planus</i> (Fabricius, 1787)		MA&HE19 85	x			
<i>Hadrobregmus denticollis</i> (Creutzer in Panzer, 1796)	CHE	HE2002			x	
<i>Hadrobregmus pertinax</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Hedobia pubescens</i> (Olivier, 1790)	CHE	HE2003			x	
<i>Hemicoelus costatus</i> (Aragona, 1830)	CHE				x	
<i>Hemicoelus fulvicornis</i> (Sturm, 1837)	CHE				x	
<i>Hemicoelus nitidus</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Hemicoelus rufipennis</i> (Duftschmid, 1825)	CHE				x	
<i>Lasioderma serricorne</i> (Fabricius, 1792)	CHE	HE2018			x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Mesocoelopus niger</i> (P. W. J. Müller, 1821)	CHE	HE2003			x	
<i>Microbregma emarginatum</i> (Duftschmid, 1825)	CHE				x	
<i>Niptus hololeucus</i> (Faldermann, 1835)	CHE			x		
<i>Ochina latreillii</i> (Bonelli, 1812)	CHE	HE2010			x	
<i>Ochina ptinoides</i> (Marsham, 1802)		FH1974	x			
<i>Oligomerus brunneus</i> (Olivier, 1790)	CHE				x	
<i>Priobium carpini</i> (Herbst, 1793)	CHE				x	
<i>Ptilinus pectinicornis</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Ptinomorphus imperialis</i> (Linnaeus, 1767)	CHE				x	
<i>Ptinomorphus regalis</i> (Duftschmid, 1825)	CHE				x	
<i>Ptinus bicinctus</i> Sturm, 1837		KA2001		x		
<i>Ptinus calcaratus</i> Kiesenwetter, 1877	CHE	HE2001			x	
<i>Ptinus capellae</i> Reitter, 1880	CHE				x	
<i>Ptinus coarcticollis</i> Sturm, 1837		FH1974	x			
<i>Ptinus dubius</i> Sturm, 1837	CHE	HE2015			x	
<i>Ptinus fur</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Ptinus latro</i> Fabricius, 1775		FH1974	x			
<i>Ptinus obesus</i> P. H. Lucas, 1949	CHE	HE2020				
<i>Ptinus pilosus</i> P. W. J. Müller, 1821	CHE				x	
<i>Ptinus raptor</i> Sturm, 1837	CHE				x	
<i>Ptinus rufipes</i> Olivier, 1790	CHE				x	
<i>Ptinus schlerethi</i> (Reitter, 1884)	CHE	HE2006			x	
<i>Ptinus sexpunctatus</i> Panzer, 1789	CHE				x	
<i>Ptinus subpilosus</i> Sturm, 1837	CHE				x	
<i>Ptinus villiger</i> (Reitter, 1884)		KA2001		x		
<i>Stagetus elongatus</i> (Mulsant & Rey, 1861)	CHE				x	
<i>Stegobium paniceum</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Xestobium plumbeum</i> (Illiger, 1801)	CHE				x	
<i>Xestobium rufovillosum</i> (De Geer, 1774)	CHE				x	
<i>Xyletinus ater</i> (Creutzer in Panzer, 1796)	CHE				x	
<i>Xyletinus distinguendus</i> Kofler, 1970		HE2007		x		
<i>Xyletinus fibyensis</i> Lundblad, 1949	CHE	HE2007			x	
<b>Oedemeridae/Scheinbockkäfer</b>						
<i>Anogcodes ferrugineus</i> (Schrank, 1776)	CHE	HE2015			x	
<i>Anogcodes fulvicollis</i> (Scopoli, 1763)	CHE				x	
<i>Anogcodes rufiventris</i> (Scopoli, 1763)	CHE				x	
<i>Anogcodes ustulatus</i> (Scopoli, 1763)	CHE				x	
<i>Calopus serraticornis</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Chrysanthia geniculata</i> (W. Schmidt, 1846)	CHE				x	
<i>Chrysanthia viridissima</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Ischnomera caerulea</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Ischnomera cinerascens</i> (Pandelle in Grenier, 1867)	CHE				x	
<i>Ischnomera cyanea</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Ischnomera sanguinicollis</i> (Fabricius, 1787)		FH1974	x			

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Nacerdes carniolica</i> (Gistel, 1834)	CHE				x	
<i>Nacerdes gracilis</i> (W. Schmidt, 1846)		FH1974	x			
<i>Oedemera femorata</i> (Scopoli, 1763)	CHE				x	
<i>Oedemera flavipes</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Oedemera lurida</i> (Marsham, 1802)	CHE				x	
<i>Oedemera monticola</i> Svihla, 1978		ÖTG2017b			x	
<i>Oedemera podagrariae</i> (Linnaeus, 1767)	CHE				x	
<i>Oedemera pthysica</i> (Scopoli, 1763)	CHE				x	
<i>Oedemera tristis</i> W. Schmidt, 1846	CHE				x	
<i>Oedemera virescens</i> (Linnaeus, 1767)	CHE				x	
<b>Pythidae/Drachenkäfer</b>						
<i>Pytho depressus</i> Linnaeus, 1767		KA2001		x		
<b>Salpingidae/Scheinrüssler</b>						
<i>Aglenus brunneus</i> (Gyllenhal, 1813)	CHE	HE2001			x	
<i>Colposis mutilatus</i> (Beck, 1817)		KA2001		x		
<i>Lissodema cursor</i> (Gyllenhal, 1813)	CHE				x	
<i>Lissodema denticolle</i> (Gyllenhal, 1813)	CHE				x	
<i>Rabdocerus foveolatus</i> (Ljungh, 1823)	CHE				x	
<i>Rabdocerus gabrieli</i> (Gerhardt, 1901)	CHE				x	
<i>Salpingus aeneus</i> (Olivier, 1807)		BC1871	x			?
<i>Salpingus planirostris</i> (Fabricius, 1787)	CHE				x	
<i>Salpingus ruficollis</i> (Linnaeus, 1761)	CHE				x	
<i>Sphaeriestes aeratus</i> (Mulsant, 1859)	CHE				x	
<i>Sphaeriestes castaneus</i> (Panzer, 1796)	CHE				x	
<i>Sphaeriestes stockmanni</i> (Bistrom, 1977)		DBZOB	x			
<i>Vincenzellus ruficollis</i> (Panzer, 1794)	CHE				x	
<b>Mycteridae/Haarscheinrüssler</b>						
<i>Mycterus curculioides</i> (Fabricius, 1781)		FH1974	x			
<b>Prostomidae/Schau felkäfer</b>						
<i>Prostomis mandibularis</i> (Fabricius, 1801)	CHE	HE2002			x	
<b>Pyrochroidae/Feuerkäfer</b>						
<i>Pyrochroa coccinea</i> (Linnaeus, 1761)	CHE				x	
<i>Pyrochroa serraticornis</i> (Scopoli, 1763)	CHE				x	
<i>Schizotus pectinicornis</i> (Linnaeus, 1758)	CAS	DBAS			x	
<b>Scraptiidae/Seidenkäfer</b>						
<i>Anaspis brunnipes</i> Mulsant, 1856	CHE				x	
<i>Anaspis costai</i> Emery, 1876	CHE				x	
<i>Anaspis flava</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Anaspis frontalis</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Anaspis kiesenwetteri</i> Emery, 1876		KA2001		x		
<i>Anaspis latiuscula</i> Mulsant, 1856		FH1974	x			
<i>Anaspis lurida</i> Stephens, 1832		FH1974	x			
<i>Anaspis marginicollis</i> Lindberg, 1925	CHE				x	
<i>Anaspis melanopa</i> (Forster, 1771)	CHE	HE2015			x	
<i>Anaspis melanostoma</i> Costa, 1854	CHE			x		

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Anaspis palpalis</i> Gerhardt, 1876	CHE	HE1995		x		
<i>Anaspis ruficollis</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Anaspis rufilabris</i> (Gyllenhal, 1827)	CHE				x	
<i>Anaspis septentrionalis</i> Champion, 1891	CHE	HE2019			x	
<i>Anaspis thoracica</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Anaspis varians</i> Mulsant, 1856	CHE				x	
<i>Anaspis viennensis</i> Schilsky, 1895	CHE	HE2015			x	
<i>Cyrtanaspis phalerata</i> (Germar, 1831)	CHE	HE2019			x	
<i>Scraptia fuscata</i> Müller, 1821	CHE				x	
<b>Aderidae/Baummulmkäfer</b>						
<i>Aderus populneus</i> (Creutzer in Panzer, 1796)	CHE				x	
<i>Anidorus nigrinus</i> (Germar, 1824)	CHE				x	
<i>Euglenes nitidifrons</i> (Thomson, 1886)	CHE				x	
<i>Euglenes oculatus</i> (Paykull, 1798)	CHE				x	
<i>Euglenes pygmaeus</i> (De Geer, 1774)	CHE	HE2004			x	
<b>Anthicidae/Halskäfer</b>						
<i>Anthelephila pedestris</i> (Rossi, 1790)	CHE	HE2002			x	
<i>Anthicus antherinus</i> (Linnaeus, 1761)	CHE				x	
<i>Anthicus axillaris</i> W. L. E. Schmidt, 1842		FH1974	x			
<i>Anthicus flavipes</i> (Panzer, 1797)		DRB1994 PW&HE20	x			
<i>Anthicus luteicornis</i> W. L. E. Schmidt, 1842	CHE	04			x	
<i>Anthicus schmidtii</i> Rosenhauer, 1847		FH1974	x			
<i>Anthicus sellatus</i> (Panzer, 1796)		FH1974	x			
<i>Cordicomus gracilis</i> (Panzer, 1797)	CHE				x	
<i>Endomia tenuicollis</i> (Rossi, 1792)		FH1974	x			
<i>Hirticomus hispidus</i> (Rossi, 1792)	CHE	HE2002			x	
<i>Hirticomus quadriguttatus</i> (Rossi, 1792)		FH1974	x			
<i>Mecynotarsus serricornis</i> (Panzer, 1796)		FH1974	x			
<i>Notoxus cavifrons appendicinus</i> Desbrochers des Loges, 1874	CHE	HE2015			x	
<i>Notoxus brachycerus</i> (Faldermann, 1837)	CHE				x	
<i>Notoxus monoceros</i> (Linnaeus, 1760)	CHE	HE2002			x	
<i>Notoxus trifasciatus</i> Rossi, 1792		FH1974	x			
<i>Omonadus bifasciatus</i> (Rossi, 1792)	CHE	HE2015			x	
<i>Omonadus floralis</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Omonadus formicarius</i> (Goeze, 1777)	CHE				x	
<i>Pseudotomoderus compressicollis</i> (Motschulsky, 1839)	CHE	HE2015			x	
<i>Stricticomus tobias</i> (De Marseul, 1879)	CHE	HE2003			x	
<b>Meloidae/Ölkäfer</b>						
<i>Apalus bimaculatus</i> (Linnaeus, 1761)		HE2019			x	
<i>Epicauta rufidorsum</i> (Goeze, 1777)		FH1974	x			
<i>Euzonitis quadrimaculata</i> (Pallas, 1782)		HC1977	x			
<i>Lytta vesicatoria</i> (Linnaeus, 1758)		HE2016			x	
<i>Meloe brevicollis</i> Panzer, 1793		FH1974	x			



Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Meloe cicatricosus</i> Leach, 1815		FH1974	x			
<i>Meloe proscarabaeus</i> Linnaeus, 1758		FH1974	x			
<i>Meloe rugosus</i> Marsham, 1802	CHE				x	
<i>Meloe scabriusculus</i> Brandt & Erichson, 1832		FH1974	x			
<i>Meloe variegatus</i> Donovan, 1793		FH1974	x			
<i>Meloe violaceus</i> Marsham, 1802	CHE			x		
<i>Mylabris variabilis</i> (Pallas, 1781)		FH1974	x			
<i>Sitaris muralis</i> (Forster, 1771)		HE2016			x	
<b>Ripiphoridae</b>						
<i>Macrosiagon tricuspidatum</i> (Lepechin, 1774)		BC1871	x			?
<i>Metoecus paradoxus</i> (Linnaeus, 1761)	CHE				x	
<i>Ripidius quadriceps</i> Abeille de Perrin, 1872	CHE	HE2016			x	
<b>Mordellidae/Stachelkäfer</b>						
<i>Curtimorda bisignata</i> (Redtenbacher, 1849)	CHE	HE2004			x	
<i>Curtimorda maculosa</i> (Naezen, 1794)	CHE				x	
<i>Hoshihananomia perlata</i> (Sulzer, 1776)		BC1871	x			?
<i>Mordella aculeata</i> Linnaeus, 1758	CHE				x	
<i>Mordella brachyura</i> Mulsant, 1856	CHE				x	
<i>Mordella holomelaena</i> Apfelbeck, 1914	CHE				x	
<i>Mordella huetheri</i> Ermisch, 1956	CHE				x	
<i>Mordella leucaspis</i> Küster, 1849	CHE				x	
<i>Mordella pygidialis</i> Apfelbeck, 1914		FH1974	x			
<i>Mordella viridescens</i> Costa, 1854		FH1974	x			
<i>Mordellaria aurofasciata</i> (Comolli, 1837)	CHE	HE2003			x	
<i>Mordellistena acuticollis</i> Schilsky, 1895	CHE				x	
<i>Mordellistena austriaca</i> Schilsky, 1898	CHE	HE2014			x	
<i>Mordellistena bicoloripilosa</i> Ermisch, 1967	CHE	HE2007			x	
<i>Mordellistena brevicauda</i> (Boheman, 1849)	CHE				x	
<i>Mordellistena confinis</i> Costa, 1854	CHE	HE2020			x	
<i>Mordellistena connata</i> Ermisch, 1969	CHE	HE2006			x	
<i>Mordellistena dieckmanni</i> Ermisch, 1963	CHE	HE1995		x		
<i>Mordellistena episternalis</i> Mulsant, 1856		FH1974	x			
<i>Mordellistena falsoparvula</i> Ermisch, 1956	CHE				x	
<i>Mordellistena fuscogemellata</i> Ermisch, 1963	CHE	HE2015			x	
<i>Mordellistena humeralis</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Mordellistena inexpectata</i> Ermisch, 1967	CHE	HE1995		x		
<i>Mordellistena klapperichi</i> Ermisch, 1956	CHE				x	
<i>Mordellistena koelleri</i> Ermisch, 1956	CHE				x	
<i>Mordellistena neuwaldeggiana</i> (Panzer, 1796)	CHE				x	
<i>Mordellistena parvula</i> (Gyllenhal, 1827)	CHE				x	
<i>Mordellistena pentas</i> Mulsant, 1856	CHE	HE2018			x	
<i>Mordellistena perroudi</i> Mulsant, 1856		FH1974	x			
<i>Mordellistena pseudonana</i> Ermisch, 1956	CHE				x	
<i>Mordellistena pumila</i> (Gyllenhal, 1810)	CHE				x	
<i>Mordellistena purpureonigrans</i> Ermisch, 1963	CHE				x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Mordellistena pygmaeola</i> Ermisch, 1956	CHE	HE2014			x	
<i>Mordellistena reichei</i> Emery, 1876	CHE	HE2020			x	
<i>Mordellistena reitteri</i> Schilsky, 1894	CHE				x	
<i>Mordellistena secreta</i> Horak, 1983	CHE				x	
<i>Mordellistena tarsata</i> Mulsant, 1856	CHE	HE2003			x	
<i>Mordellistena thuringiaca</i> Ermisch, 1963	CHE	HE2020			x	
<i>Mordellistena variegata</i> (Fabricius, 1798)	CHE				x	
<i>Mordellistenula perrisi</i> (Mulsant, 1857)		FH1974	x			
<i>Mordellochroa abdominalis</i> (Fabricius, 1775)	CHE				x	
<i>Mordellochroa milleri</i> (Emery, 1876)	CHE	HE2007			x	
<i>Mordellochroa tournieri</i> (Emery, 1876)	CHE	HE2007			x	
<i>Tomoxia bucephala</i> (Costa, 1854)	CHE				x	
<i>Variimorda basalis</i> (Costa, 1854)	CHE				x	
<i>Variimorda briantea</i> (Comolli, 1837)	CHE				x	
<i>Variimorda mendax</i> Mequignon, 1946	CHE	HE2019			x	
<i>Variimorda villosa</i> (Schrank, 1781)	CHE				x	
<b>Melandryidae/Düsterkäfer</b>						
<i>Abdera affinis</i> (Paykull, 1799)	CHE				x	
<i>Abdera bifasciata</i> (Marsham, 1802)	CHE				x	
<i>Abdera flexuosa</i> (Paykull, 1799)	CHE	HE1995		x		
<i>Abdera quadrifasciata</i> (Curtis, 1829)	CHE				x	
<i>Anisoxya fuscula</i> (Illiger, 1798)	CHE				x	
<i>Conopalpus testaceus</i> (Olivier, 1790)	CHE				x	
<i>Dircaea australis</i> Fairmaire, 1856		FH1974	x			
<i>Dolotarsus lividus</i> (C. Sahlberg, 1833)	CHE				x	
<i>Hypulus bifasciatus</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Melandrya barbata</i> (Fabricius, 1792)		FH1974	x			
<i>Melandrya caraboides</i> (Linnaeus, 1760)	CHE				x	
<i>Orchesia blandula</i> Brancsik, 1874				x		
	CM					
<i>Orchesia fasciata</i> (Illiger, 1798)	A			x		
<i>Orchesia grandicollis</i> Rosenhauer, 1847	CHE				x	
<i>Orchesia luteipalpis</i> Mulsant, 1857	CHE	HE2015			x	
<i>Orchesia micans</i> (Panzer, 1794)	CHE				x	
<i>Orchesia minor</i> Walker, 1837	CHE				x	
<i>Orchesia undulata</i> Kraatz, 1853	CHE				x	
<i>Phloiotrya rufipes</i> (Gyllenhal, 1810)	CHE				x	
<i>Phloiotrya tenuis</i> (Hampe, 1850)	CHE				x	
<i>Serropalpus barbatus</i> (Schaller, 1783)	CHE				x	
<i>Wanachia triguttata</i> (Gyllenhal, 1810)	CHE	HE2018			x	
<i>Xylita laevigata</i> (Hellenius, 1786)	CHE				x	
<i>Zilora obscura</i> (Fabricius, 1794)	CHE	HE2018			x	
<b>Tetratomidae/Keulendüsterkäfer</b>						
<i>Eustrophus dermestoides</i> (Hellwig, 1792)	CHE	HE2016			x	
<i>Hallomenus axillaris</i> (Illiger, 1807)	CHE	HE2002			x	
<i>Hallomenus binotatus</i> (Quensel, 1790)	CHE				x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Mycetoma suturale</i> (Panzer, 1797)		FH1974	x			
<i>Tetratoma ancora</i> Fabricius, 1790	CHE	HE2007			x	
<i>Tetratoma fungorum</i> Fabricius, 1790	CHE				x	
<b>Tenebrionidae/Schwarzkäfer, Pflanzenkäfer &amp; Haarkäfer</b>						
<i>Agnathus decoratus</i> Germar, 1825		FH1974	x			
<i>Allecula aterrima</i> Rosenhauer, 1847	CHE	HE2004			x	
<i>Allecula morio</i> (Fabricius, 1787)	CHE				x	
<i>Allecula rhenana</i> Bach, 1856	CHE				x	
<i>Alphitobius diaperinus</i> (Panzer, 1797)	CHE				x	
<i>Alphitophagus bifasciatus</i> (Say, 1824)	CHE				x	
<i>Blaps lethifera</i> Marsham, 1802	CHE		x			
<i>Blaps mortisaga</i> (Linnaeus, 1758)	CHE			x		
<i>Bolitophagus reticulatus</i> (Linnaeus, 1767)	CHE				x	
<i>Crypticus quisquilius</i> (Linnaeus, 1761)	CHE				x	
<i>Cteniopus flavus</i> (Scopoli, 1763)		FH1974	x			
<i>Diaclina fagi</i> (Panzer, 1799)	CHE	HE2004			x	
<i>Diaperis boleti</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Eledona agricola</i> (Herbst, 1783)	CHE				x	
<i>Gnathocerus cornutus</i> (Fabricius, 1798)		FH1974	x			
<i>Gonodera luperus</i> (Herbst, 1783)	CHE				x	
<i>Helops rossii</i> Germar, 1817		DBZOB	x			
<i>Hymenalia rufipes</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Hypophloeus bicolor</i> (Olivier, 1790)	CHE				x	
<i>Hypophloeus bicoloroides</i> Roubal, 1933	CHE	HE2019			x	
<i>Hypophloeus fasciatus</i> Fabricius, 1790	CHE				x	
<i>Hypophloeus fraxini</i> Kugelann, 1794		FH1974	x			
<i>Hypophloeus linearis</i> Fabricius, 1790	CHE CTL				x	
<i>Hypophloeus longulus</i> Gyllenhal, 1827	M		x			
<i>Hypophloeus unicolor</i> (Piller & Mitterpacher, 1783)	CHE				x	
<i>Isomira hypocrita</i> Mulsant, 1856	CHE				x	
<i>Isomira icteropa</i> (Küster, 1852)	CHE	HE1998		x		
<i>Isomira marcida</i> (Kiesenwetter, 1863)	CHE	HE1998			x	
<i>Isomira moroi</i> Hölzel, 1958	CHE	HE2019		x		CV et al. 2017
<i>Isomira murina</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Isomira semiflava</i> (Küster, 1852)	CHE	ÖTG2017b			x	
<i>Laena viennensis</i> (Sturm, 1807)	CHE				x	
<i>Lagria atripes</i> Mulsant & Guillebeau, 1855	CHE				x	
<i>Lagria hirta</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Latheticus oryzae</i> Waterhouse, 1880	CHE	HE2002			x	
<i>Melanimon tibiale</i> (Fabricius, 1781)		FH1974	x			
<i>Menephilus cylindricus</i> (Herbst, 1784)	CHE	HE1995		x		
<i>Mycetochara axillaris</i> (Paykull, 1799)	CHE				x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Mycetochara flavipes</i> (Fabricius, 1792)	CHE	HE2010			x	
<i>Mycetochara humeralis</i> (Fabricius, 1787)	CHE	HE2001			x	
<i>Mycetochara linearis</i> (Illger, 1794)	CHE				x	
<i>Mycetochara pygmaea</i> (Redtenbacher, 1874)		FH1974	x			
<i>Mycetochara quadrimaculata</i> (Latreille, 1804)	CHE	HE2002			x	
<i>Mycetochara straussi</i> (Seidlitz, 1896)	CHE				x	CPC2003- 2013
<i>Myrmexichenus subterraneus</i> Chevrolat, 1835	CHE	HE2002			x	
<i>Nalassus dermestoides</i> (Illiger, 1798)	CHE				x	
<i>Neomida haemorrhoidalis</i> (Fabricius, 1787)	CHE	HE2010			x	
<i>Omophlus rufitarsis</i> (Leske, 1785)		FH1974	x			
<i>Opatrum riparium</i> Scriba, 1865		FH1974	x			
<i>Opatrum sabulosum sabulosum</i> (Linnaeus, 1761)	CHE				x	
<i>Palorus depressus</i> (Fabricius, 1790)	CHE				x	
<i>Palorus subdepressus</i> (Wollaston, 1864)	CHE	HE2002			x	
<i>Pedinus femoralis</i> (Linnaeus, 1767)		FH1974	x			
<i>Pentaphyllus chrysomeloides</i> (Rossi, 1792)		FH1974	x			
<i>Pentaphyllus testaceus</i> (Hellwig, 1792)	CHE				x	
<i>Platydemia dejeani</i> Laporte de Castelnau & Brulle, 1831	CHE				x	
<i>Platydemia violaceum</i> (Fabricius, 1790)	CHE				x	
<i>Platyscelis polita</i> (Sturm, 1807)	CHE			x		
<i>Prionychus ater</i> (Fabricius, 1775)	CHE				x	
<i>Prionychus melanarius</i> (Germar, 1813)	CHE				x	
<i>Pseudocistela ceramboides</i> (Linnaeus, 1761)	CHE				x	
<i>Scaphidema metallicum</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Stenomax aeneus</i> (Scopoli, 1763)	CHE				x	
<i>Tenebrio molitor</i> Linnaeus, 1758	CHE				x	
<i>Tenebrio opacus</i> Duftschmid, 1812	CHE				x	
<i>Tribolium castaneum</i> (Herbst, 1797)	CHE				x	
<i>Tribolium confusum</i> Jaqcquelin du Val, 1868	CHE		x			
<i>Tribolium madens</i> (Charpentier, 1825)	CHE				x	
<i>Uloma culinaris</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Uloma rufa</i> (Piller & Mitterpacher, 1784)	CHE				x	
<b>Trogidae/Erdkäfer</b>						
<i>Trox hispidus</i> Pontoppidan, 1763		BC1871	x			?
<i>Trox perrisii</i> Fairmaire, 1868	CHE	HE2002			x	
<i>Trox sabulosus</i> (Linnaeus, 1758)		AK1974	x			
<i>Trox scaber</i> (Linnaeus, 1767)	CHE				x	
<b>Geotrupidae/Mistkäfer</b>						
<i>Anoplotrupes stercorosus</i> (Scriba, 1791)	CHE				x	
<i>Bolbelasmus unicornis</i> Schrank, 1789		HE2019			x	
<i>Geotrupes mutator</i> (Marshall, 1802)		FH1974	x			
<i>Geotrupes puncticollis</i> Malinowsky, 1811	CHE				x	
<i>Geotrupes stercorarius</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Bolboceras armiger</i> (Scopoli, 1772)	CHE				x	
<i>Trypocopris alpinus</i> (Sturm & Hagenbach, 1825)	CHE				x	
<i>Trypocopris vernalis</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<b>Scarabaeidae/Blatthornkäfer</b>						
<i>Caccobius schreberi</i> (Linnaeus, 1758)	CHE	HE2019			x	
<i>Copris lunaris</i> (Linnaeus, 1758)	CHE	HE2015			x	
<i>Euoniticellus fulvus</i> (Goeze, 1777)	CHE	HE2014			x	
<i>Euonthophagus amyntas alces</i> Fabricius, 1792		BC1871	x			?
<i>Ochodaeus chrysomeloides</i> (Schrank, 1781)		FH1974	x			
<i>Onthophagus baraudi</i> Nicolas, 1964		KA2001		x		
<i>Onthophagus coenobita</i> (Herbst, 1783)	CHE				x	
<i>Onthophagus fracticornis</i> (Preyssler, 1790)	CHE				x	
<i>Onthophagus furcatus</i> (Fabricius, 1781)		FH1974	x			
<i>Onthophagus gibbulus</i> (Pallas, 1781)		FH1974	x			
<i>Onthophagus illyricus</i> (Scopoli, 1763)	CHE	HE2004			x	
<i>Onthophagus joannae</i> Goljan, 1953	CHE				x	
<i>Onthophagus lemur</i> (Fabricius, 1781)		FH1974	x			
<i>Onthophagus nuchicornis</i> (Linnaeus, 1758)		FH1974	x			
<i>Onthophagus ovatus</i> (Linnaeus, 1767)	CHE				x	
<i>Onthophagus ruficapillus</i> Brullé, 1832	CMJ		x			
<i>Onthophagus semicornis</i> (Panzer, 1798)		BC1871	x			?
<i>Onthophagus taurus</i> (Schreber, 1759)		FH1974	x			
<i>Onthophagus vacca</i> (Linnaeus, 1767)		FH1974	x			
<i>Onthophagus verticicornis</i> (Laicharting, 1781)	CHE	HE2019			x	
<i>Sisyphus schaefferi</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<b>Aegialiidae</b>						
<i>Psammoporus sabuleti</i> (Panzer, 1797)		FH1974	x			
<b>Aphodiidae/Dungkäfer</b>						
<i>Acanthobodilus immundus</i> (Creutzer, 1799)		BC1871	x			?
<i>Acrossus depressus</i> (Kugelann, 1792)	CHE				x	
<i>Acrossus luridus</i> (Fabricius, 1775)		BC1871	x			?
<i>Acrossus rufipes</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Agoliinus nemoralis</i> (Erichson, 1848)	CHE			x		
<i>Agoliinus piceus</i> (Gyllenhal, 1808)		FH1974	x			
<i>Agoliinus satyrus</i> (Reitter, 1892)		FH1974	x			
<i>Agolius abdominalis</i> (Bonelli, 1812)	CHE	C/DBTLM			x	
<i>Agrilinus ater</i> (De Geer, 1774)	CHE				x	
<i>Agrilinus constans</i> (Duftschmid, 1805)		FH1974	x			
<i>Agrilinus convexus</i> (Erichson, 1848)	CHE	HE2008			x	
<i>Agrilinus rufus</i> (Moll, 1782)	CHE				x	
<i>Agrilinus sordidus</i> (Fabricius, 1775)		KA2001		x		
<i>Amidorus obscurus</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Ammoecius brevis</i> Erichson, 1848	CHE			x		
<i>Aphodius fimetarius</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Aphodius foetens</i> (Fabricius, 1787)		FH1974	x			

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Aphodius foetidus</i> (Herbst, 1783)		FH1974	x			
<i>Bodilus ictericus</i> (Laicharting, 1781)		KE1990	x			
<i>Calamosternus granarius</i> (Linnaeus, 1767)	CHE				x	
<i>Chilothorax conspurcatus</i> (Linnaeus, 1758)		BC1871	x			?
<i>Chilothorax distinctus</i> (O. F. Müller, 1776)	CHE				x	
<i>Chilothorax melanostictus</i> (W. Schmidt, 1840)		BC1871	x			?
<i>Chilothorax paykulli</i> (Bedel, 1907)		KA2001		x		
<i>Chilothorax pictus</i> (Sturm, 1805)		BC1871	x			?
<i>Colobopterus erraticus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Diastictus vulneratus</i> (Sturm, 1805)	CHE	HE2014			x	
<i>Esymus merdarius</i> (Fabricius, 1775)		FH1974	x			
<i>Esymus pusillus</i> (Herbst, 1789)	CHE				x	
<i>Euheptaulacus carinatus</i> (Germar, 1824)		KE1990	x			
<i>Euheptaulacus sus</i> (Herbst, 1783)		FH1974	x			
<i>Euheptaulacus villosus</i> (Gyllenhal, 1806)		FH1974	x			
<i>Eupleurus subterraneus</i> (Linnaeus, 1758)		FH1974	x			
	CTL					
<i>Heptaulacus testudinarius</i> (Fabricius, 1775)	M		x			
<i>Labarrus lividus</i> (Olivier, 1789)		BC1871	x			?
<i>Limarus maculatus</i> (Sturm, 1800)	CHE	HE2004			x	
<i>Liothorax plagiatus</i> (Linnaeus, 1767)	CHE	HE2008			x	
<i>Melinopterus consputus</i> (Creutzer, 1799)	CHE	HE2018			x	
<i>Melinopterus prodromus</i> (Brahm, 1790)	CHE				x	
<i>Melinopterus sphacelatus</i> (Panzer, 1798)		FH1974	x			
<i>Neagolius limbolarius</i> (Reitter, 1892)		DBZOB	x			
<i>Neagolius montivagus</i> (Erichson, 1848)	CHE				x	
<i>Neagolius pollicatus</i> (Erichson, 1848)		KA2001		x		
<i>Neagolius praecox</i> (Erichson, 1848)	CHE	C/DBTLM			x	
<i>Nialus varians</i> (Duftschmid, 1805)	CHE				x	
<i>Nimbus contaminatus</i> (Herbst, 1783)		FH1974	x			
	CTL					
<i>Nimbus obliteratus</i> (Panzer, 1823)	M		x			
<i>Nobius serotinus</i> (Panzer, 1799)		BC1871	x			?
<i>Oromus alpinus</i> (Scopoli, 1763)	CHE				x	
<i>Otophorus haemorrhoidalis</i> (Linnaeus, 1758)	CHE	ÖTG2017b			x	
<i>Oxyomus sylvestris</i> (Scopoli, 1763)	CHE				x	
<i>Parammoecius corvinus</i> (Erichson, 1848)	CHE				x	
<i>Parammoecius gibbus</i> (Germar in Ahrens, 1817)	CHE				x	
<i>Planolinus borealis</i> (Gyllenhal, 1827)	CHE	HE2015			x	
<i>Planolinus uliginosus</i> (Hardy, 1847)	CHE				x	
<i>Pleurophorus caesus</i> (Creutzer, 1796)	CHE	HE2004			x	
<i>Psammodyus asper</i> (Fabricius, 1775)		FH1974	x			
<i>Rhyssemus germanus</i> (Linnaeus, 1767)	CHE				x	
<i>Sigorus porcus</i> (Fabricius, 1792)		FH1974	x			
<i>Teuchestes fossor</i> (Linnaeus, 1758)	CHE	WH2016			x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Trichonotulus scrofa</i> (Fabricius, 1787)		FH1974	x			
<i>Volinus sticticus</i> (Panzer, 1798)	CHE				x	
<b>Melolonthidae/Maikäfer</b>						
<i>Amphimallon assimile</i> (Herbst, 1790)		KE1990		x		
<i>Amphimallon burmeisteri</i> Brenske, 1886	CHE				x	
<i>Amphimallon ochraceum</i> (Knoch, 1801)		FH1974	x			
<i>Amphimallon solstitiale</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Holochelus aequinoctialis</i> (Herbst, 1790)		FH1974	x			
<i>Holochelus vernus</i> (Germar, 1823)	CHE			x		
<i>Maladera holosericea</i> (Scopoli, 1772)	CHE	HE2004			x	
<i>Melolontha hippocastani</i> Fabricius, 1801	CHE				x	
<i>Melolontha melolontha</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Melolontha pectoralis</i> Megerle, 1812	CHE				x	
<i>Omalopecta ruricola</i> (Fabricius, 1775)	CHE				x	
<i>Polyphylla fullo</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Rhizotrogus aestivus</i> (Olivier, 1789)	CHE				x	
<i>Serica brunnea</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<b>Rutelidae/Gartenkäfer</b>						
<i>Anisoplia agricola</i> (Poda, 1761)		FH1974	x			
<i>Anisoplia austriaca</i> (Herbst, 1783)		AK1980		x		
<i>Anomala dubia</i> (Scopoli, 1763)	CHE				x	
<i>Anisoplia flavipennis</i> Brullé, 1832		BR1871	x			?
<i>Anisoplia villosa</i> (Goeze, 1777)		KE1990	x			?
<i>Anomala vitis</i> (Fabricius, 1775)		FH1974	x			
<i>Chaetopteropecta segetum</i> (Herbst, 1783)	CHE	HE2010			x	
<i>Hoplia argentea</i> (Poda, 1761)	CHE				x	
<i>Hoplia graminicola</i> (Fabricius, 1792)		AK1980		x		
<i>Hoplia philanthus</i> (Fuesslin, 1775)	CHE				x	
<i>Hoplia praticola</i> Duftschmid, 1805	CHE				x	
<i>Hoplia subnuda</i> Reitter, 1903	CHE				x	
<i>Mimela aurata</i> (Fabricius, 1801)	CHE				x	
<i>Mimela junii</i> (Duftschmid, 1805)		BC1871	x			?
<i>Phyllopertha horticola</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<b>Dynastidae/Nashornkäfer, Riesenkäfer</b>						
<i>Oryctes nasicornis</i> Linnaeus, 1758	CMJ CD	BC1871	x			?
<i>Pentodon bidens punctatus</i> Villers, 1789	M				x	
<b>Cetoniidae/Rosenkäfer</b>						
<i>Cetonia aurata</i> (Linnaeus, 1761)	CHE				x	
<i>Gnorimus nobilis</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Gnorimus variabilis</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Osmoderma eremita</i> (Scopoli, 1763)	CHE				x	
<i>Oxythyrea funesta</i> (Poda, 1761)	CHE				x	
<i>Protaetia affinis</i> (Andersch, 1797)		BC1871	x			?
<i>Protaetia cuprea metallica</i> (Herbst, 1782)	CHE				x	
<i>Protaetia cuprea obscura</i> (Andersch, 1797)	CHE				x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Protaetia fieberi</i> (Kraatz, 1880)	CHE	HE2002			x	
<i>Protaetia lugubris</i> (Herbst, 1786)	CHE	HE2002			x	
<i>Protaetia speciosissima</i> (Scopoli, 1786)	CHE	HE2002			x	KF et al. 2012
<i>Trichius fasciatus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Trichius sexualis</i> Bedel, 1906	CHE				x	
<i>Tropinota hirta</i> (Poda, 1761)	CHE				x	
<i>Valgus hemipterus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<b>Lucanidae/Hirschkäfer, Schröter</b>						
<i>Aesalus scarabaeoides</i> (Panzer, 1794)	CHE				x	
<i>Ceruchus chrysomelinus</i> (Hochenwart, 1785)	CHE	DBAS			x	
<i>Dorcus parallelipedus</i> (Linnaeus, 1785)	CHE				x	
<i>Lucanus cervus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Platycerus caprea</i> (De Geer, 1774)	CHE			x		
<i>Platycerus caraboides</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Sinodendron cylindricum</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<b>Cerambycidae/Bockkäfer</b>						
<i>Acanthocinus aedilis</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Acanthocinus carinulatus</i> (Gebler, 1833)		RL1874	x			?
<i>Acanthocinus griseus</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Acanthocinus reticulatus</i> (Razoumov, 1789)	CHE	HE2004			x	
<i>Acmaeops marginatus</i> (Fabricius, 1781)		FH1974	x			
<i>Acmaeops pratensis</i> (Laicharting, 1784)		AK1990		x		
<i>Acmaeops septentrionis</i> Thomson, 1866	CHE				x	
<i>Aegomorphus clavipes</i> (Schrank, 1781)	CHE	AS2017			x	
<i>Aegosoma scabricorne</i> (Scopoli, 1763)	CHE				x	
<i>Agapanthia asphodeli</i> (Latreille, 1804)		BC1871	x			?
<i>Agapanthia cardui</i> (Linnaeus, 1767)	CHE				x	
<i>Agapanthia dahli</i> (Richter, 1821)		FH1974	x			
<i>Agapanthia intermedia</i> Ganglbauer, 1884		AK2001		x		
<i>Agapanthia villosoviridescens</i> (De Geer, 1775)	CHE				x	
<i>Agapanthia violacea</i> (Fabricius, 1775)		AK2001		x		
<i>Alosterna tabacicolor</i> (De Geer, 1775)	CHE				x	
<i>Anaesthetis testacea</i> (Fabricius, 1781)	CHE				x	
<i>Anaglyptus mysticus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Anastrangalia dubia</i> (Scopoli, 1763)	CHE				x	
<i>Anastrangalia reyi</i> (Heyden, 1889)	CHE	ÖTG2017b			x	
<i>Anastrangalia sanguinolenta</i> (Linnaeus, 1761)	CHE				x	
<i>Anisarhtron barbipes</i> (Schrank, 1845)	CHE	AK2001			x	
<i>Anisorus quercus</i> (Goeze, 1783)		BC1871	x			?
<i>Anoplodera rufipes</i> (Schaller, 1783)		BC1871	x			?
<i>Anoplodera sexguttata</i> (Fabricius, 1775)	CHE				x	
<i>Arhopalus rusticus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Aromia moschata</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Asemum striatum</i> (Linnaeus, 1758)	CHE			x		
<i>Axinopalpis gracilis</i> (Krynicky, 1832)	CHE				x	



Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Brachyta interrogationis</i> (Linnaeus, 1758)		AK2010a			x	
<i>Calamobius filum</i> (Rossi, 1790)		BC1871	x			?
<i>Callidium aeneum</i> (De Geer, 1775)	CHE				x	
<i>Callidium coriaceum</i> Paykull, 1800	CHE	AK2010b			x	
<i>Callidium violaceum</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Callimus angulatus</i> (Schrank, 1789)	CHE				x	
<i>Carinatodorcadion aethiops</i> (Scopoli, 1763)		AK2001	x			
<i>Carinatodorcadion fulvum</i> (Scopoli, 1763)		BC1871	x			?
<i>Cerambyx cerdo</i> Linnaeus, 1758	CHE				x	
<i>Cerambyx scopolii</i> Fuessly, 1775	CHE				x	
<i>Chlorophorus annularis</i> (Fabricius, 1787)		AK2001		x		
<i>Chlorophorus figuratus</i> (Scopoli, 1763)	CHE				x	
<i>Chlorophorus herbstii</i> (Brahm, 1790)		AK2001	x			
<i>Chlorophorus sartor</i> (Müller, 1766)		AK2001		x		
<i>Chlorophorus varius</i> (Müller, 1766)	CHE				x	
<i>Clytus arietis</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Clytus lama</i> Mulsant, 1847	CHE				x	
<i>Clytus rhamni</i> Germar, 1817		FH1974	x			
<i>Clytus tropicus</i> (Panzer, 1795)		AK1990		x		
<i>Cornumutilla quadrivittata</i> (Gebler, 1830)		GL1882	x			?
<i>Cortodera femorata</i> (Fabricius, 1787)	CHE				x	
<i>Cortodera humeralis</i> (Schaller, 1783)	CHE				x	
<i>Cyrtoclytus capra</i> (Germar, 1824)		AK2010b			x	
<i>Deilus fugax</i> (Olivier, 1790)	CHE			x		
<i>Deroplia genei</i> (Aragona, 1830)	CHE	HE2001			x	
<i>Dinoptera collaris</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Ergates faber</i> (Linnaeus, 1761)	CHE	AK1994		x		
<i>Evodinus borealis</i> (Gyllenhal, 1827)		RL1874	x			?
<i>Evodinus clathratus</i> (Fabricius, 1792)	CHE	AK2010b			x	
<i>Exocentrus adpersus</i> Mulsant, 1846	CHE				x	
<i>Exocentrus lusitanus</i> (Linnaeus, 1767)	CHE				x	
<i>Exocentrus punctipennis</i> Mulsant & Guillebeau, 1856	CHE	HE2004			x	
<i>Gaurotes virginea</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Glaphyra marmottani</i> (Brisout, 1863)		AK1990	x			
<i>Glaphyra umbellatarum</i> (Schreber, 1759)	CHE				x	
<i>Gracilia minuta</i> (Fabricius, 1781)		FH1974	x			
<i>Grammoptera abdominalis</i> (Stephens, 1831)	CHE				x	
<i>Grammoptera ruficornis</i> (Fabricius, 1781)	CHE				x	
<i>Grammoptera ustulata</i> (Schaller, 1783)	CHE				x	
<i>Hylotrupes bajulus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Isotomus speciosus</i> (Schneider, 1787)		AK1994		x		
<i>Judolia sexmaculata</i> (Linnaeus, 1758)	CHE	AK2010b			x	
<i>Lamia textor</i> (Linnaeus, 1758)		AK2001		x		
<i>Leioderes kollari</i> Redtenbacher, 1849	CHE	AK2001			x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Leiopus linnei</i> Wallin, Nylander & Kvamme, 2009	CHE	HE2014			x	CPC2003-2013
<i>Leiopus nebulosus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE	HE2014			x	
<i>Leiopus punctulatus</i> (Paykull, 1800)		FH1974	x			
<i>Leptura aethiops</i> Poda, 1761	CHE	AS2017			x	
<i>Leptura annularis</i> Fabricius, 1801	CHE	AK2010b			x	
<i>Leptura aurulenta</i> Fabricius, 1792	CHE				x	
<i>Leptura quadrifasciata</i> Linnaeus, 1758	CHE				x	
<i>Lepturalia nigripes</i> De Geer, 1775		FH1974	x			
<i>Lepturobosca virens</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Lioderina linearis</i> (Hampe, 1870)		AK1990	x			
<i>Menesia bipunctata</i> (Zoubkoff, 1829)	CHE	AK2001		x		
<i>Mesosa curculionoides</i> (Linnaeus, 1761)	CHE				x	
<i>Mesosa nebulosa</i> (Fabricius, 1781)	CHE				x	
<i>Molorchus minor</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Monochamus galloprovincialis pistar</i> (Germar, 1818)	CAS	ÖTG2017b			x	
<i>Monochamus saltuarius</i> (Gebler, 1830)	CHE	AK2010b			x	
<i>Monochamus sartor</i> (Fabricius, 1787)	CHE	AS2017			x	
<i>Monochamus sutor</i> (Linnaeus, 1758)	CHE	AS2017			x	
	CTL					
<i>Morimus asper funereus</i> Mulsant, 1862	M		x			
<i>Musaria affinis</i> (Harrer, 1784)	CHE			x		
<i>Necydalis major</i> Linnaeus, 1758		AK1990	x			
<i>Necydalis ulmi</i> Chevrolat, 1838		BC1871	x			?
<i>Nivellia sanguinosa</i> (Gyllenhal, 1827)		FH1974	x			
<i>Oberea erythrocephala</i> (Schrank, 1776)	CHE				x	
<i>Oberea euphorbiae</i> (Germar, 1813)		AK1994	x			
<i>Oberea linearis</i> (Linnaeus, 1761)	CHE	AK1990		x		
<i>Oberea oculata</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Oberea pedemontana</i> Chevrolat, 1856		AK1990		x		
<i>Oberea pupillata</i> (Gyllenhal, 1817)	CHE				x	
<i>Obrium brunneum</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Obrium cantharinum</i> (Linnaeus, 1767)	CHE				x	
<i>Oplosia cinerea</i> (Mulsant, 1839)		AK1990	x			
<i>Opsilia coerulescens</i> (Scopoli, 1763)	CHE			x		
<i>Opsilia molybdaena</i> (Dalman, 1817)		BC1871	x			?
<i>Opsilia uncinata</i> (Redtenbacher, 1842)	CHE	HE1995		x		
<i>Oxymirus cursor</i> Linnaeus, 1758	CHE	ÖTG2017b			x	
<i>Pachyta lamed</i> (Linnaeus, 1758)		AK2010b			x	
<i>Pachyta quadrimaculata</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Pachytodes cerambyciformis</i> (Schrank, 1781)	CHE				x	
<i>Pachytodes erraticus</i> (Dalman, 1817)		FH1974	x			
<i>Paracorymbia fulva</i> (De Geer, 1775)	CHE				x	
<i>Paracorymbia maculicornis</i> (De Geer, 1775)	CHE				x	
<i>Pedestredorcadion arenarium</i> (Scopoli, 1763)		AK2001		x		

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Pedestredorcadion pedestre</i> (Poda, 1761)	CHE				x	
<i>Pedostrangalia pubescens</i> (Fabricius, 1787)	CHE	ÖTG2017b			x	
<i>Pedostrangalia revestita</i> (Linnaeus, 1767)	CHE				x	
<i>Phymatodes testaceus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Phytoecia cylindrica</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Phytoecia icterica</i> (Schaller, 1783)	CHE				x	
<i>Phytoecia nigricornis</i> (Fabricius, 1781)	CHE				x	
<i>Phytoecia pustulata</i> (Schränk, 1776)	CHE				x	
<i>Phytoecia virgula</i> (Charpentier, 1825)		AK2001		x		
<i>Pidonida lurida</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Plagionotus arcuatus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Plagionotus detritus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE	AK2001			x	
<i>Plagionotus floralis</i> (Pallas, 1776)		AK2001	x			
<i>Poecilium alni</i> (Linnaeus, 1767)	CHE				x	
<i>Poecilium glabratum</i> (Charpentier, 1825)		AK2001			x	
<i>Poecilium lividum</i> (Rossi, 1794)		BC1871	x			?
<i>Poecilium pusillum</i> (Fabricius, 1787)		AK2015			x	
<i>Poecilium rufipes</i> (Fabricius, 1776)	CHE				x	
<i>Pogonocherus decoratus</i> Fairmaire, 1855	CHE				x	
<i>Pogonocherus fasciculatus</i> (De Geer, 1775)	CHE				x	
<i>Pogonocherus hispidulus</i> (Piller & Mitterpacher, 1783)	CHE				x	
<i>Pogonocherus hispidus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Pogonocherus ovatus</i> (Goeze, 1777)	CHE				x	
<i>Prionus coriarius</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Pronocera angusta</i> (Kriechbaumer, 1844)		BC1871	x			?
<i>Pseudovadonia livida</i> (Fabricius, 1776)	CHE				x	
<i>Purpuricenus kaehleri</i> (Linnaeus, 1758)		MAJ1875	x			?
<i>Pyrrhidium sanguineum</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Rhagium bifasciatum</i> Fabricius, 1775	CHE				x	
<i>Rhagium inquisitor</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Rhagium mordax</i> (De Geer, 1775)	CHE				x	
<i>Rhagium sycophanta</i> (Schränk, 1781)	CHE	HE2001			x	
<i>Rhamnusium bicolor</i> (Schränk, 1781)		AK1990		x		
<i>Ropalopus clavipes</i> (Fabricius, 1775)		BC1871	x			?
<i>Ropalopus femoratus</i> (Linnaeus, 1758)		AK2001		x		
<i>Ropalopus ungaricus</i> (Herbst, 1784)	CAS	AS2017			x	
<i>Rosalia alpina</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Rutpela maculata</i> (Poda, 1761)	CHE				x	
<i>Saperda carcharias</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Saperda octopunctata</i> (Scopoli, 1772)		AK1990		x		
<i>Saperda perforata</i> (Pallas, 1773)	CHE				x	
<i>Saperda populnea</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Saperda punctata</i> (Linnaeus, 1767)	CHE	HE1999		x		
<i>Saperda scalaris</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Saperda similis</i> Laicharting, 1784		AK1994		x		

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Saphanus piceus</i> (Laicharting, 1784)	CHE				x	
<i>Semanotus undatus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE	AK2001		x		
<i>Spondylis buprestoides</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Stenhomalus bicolor</i> (Kraatz, 1852)		AK2003			x	
<i>Stenocorus meridianus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Stenopterus ater</i> Linnaeus, 1767		BC1871	x			?
<i>Stenopterus flavicornis</i> Küster, 1846	CHE	HE2001			x	
<i>Stenopterus rufus</i> Linnaeus, 1767	CHE				x	
<i>Stenostola dubia</i> (Laicharting, 1784)	CHE				x	
<i>Stenostola ferrea</i> (Schrank, 1776)		AK1990		x		
<i>Stenurella bifasciata</i> (Müller, 1776)	CHE				x	
<i>Stenurella melanura</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Stenurella nigra</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Stenurella septempunctata</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Stictoleptura erythroptera</i> (Hagenbach, 1822)		AK2003		x		
<i>Stictoleptura rubra</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Stictoleptura scutellata</i> (Fabricius, 1781)	CHE				x	
<i>Strangalia attenuata</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Tetropium castaneum</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Tetropium fuscum</i> (Fabricius, 1787)	CHE				x	
<i>Tetropium gabrieli</i> Weise, 1905	CHE				x	
<i>Tetrops praeustus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Tetrops starkii</i> Chevrolat, 1859	CHE				x	
<i>Tragosoma depsarium</i> (Linnaeus, 1767)		AK2010b AK&HE20			x	
<i>Trichoferus pallidus</i> (Olivier, 1790)	CHE	02 AK&HE20			x	
<i>Vadonia unipunctata</i> (Fabricius, 1787)	CHE	02			x	
<i>Xylosteus spinolae</i> Frivaldszky, 1838		AK2016			x	
<i>Xylotrechus antilope</i> (Schönherr, 1817)	CHE	HE2001			x	
<i>Xylotrechus arvicola</i> (Olivier, 1795)		AK1994		x		
<i>Xylotrechus pantherinus</i> (Savenius, 1825)		AK2015			x	
<i>Xylotrechus rusticus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<b>Chrysomelidae/Blatt-, Samen- &amp; Rüsselsamenkäfer</b>		GE2004				
<i>Acanthoscelides obtectus</i> (Say, 1831)	CHE				x	
<i>Acanthoscelides pallidipennis</i> (Motschulsky, 1783)	CHE	HE2004			x	
<i>Agelastica alni</i> (Linnaeus, 1758)	CHE			x		
<i>Altica carduorum</i> Guerin-Meneville, 1858	CHE	HE2003			x	
<i>Altica carinthiaca</i> Weise, 1888	CHE			x		
<i>Altica helianthemis</i> (Allard, 1859)	CHE			x		
<i>Altica lythri</i> Aube, 1843	CHE	HE2010			x	
<i>Altica oleracea</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Altica palustris</i> (Weise, 1888)	CHE			x		
<i>Aphthona abdominalis</i> (Duftschmid, 1825)	CHE	HE2014			x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Aphthona atrocaerulea</i> (Stephens, 1831)	CHE	HE2003			x	
<i>Aphthona atrovirens</i> (Förster, 1849)	CHE			x		
<i>Aphthona cyparissiae</i> (Koch, 1803)	CHE				x	
<i>Aphthona euphorbiae</i> (Schrank, 1781)	CHE				x	
<i>Aphthona flava</i> Guillebeau, 1894	CHE				x	
<i>Aphthona herbigrada</i> (Curtis, 1837)		FH1974	x			
<i>Aphthona lacertosa</i> (Rosenhauer, 1847)	CHE				x	
<i>Aphthona lutescens</i> (Gyllenhal, 1808)	CHE				x	
<i>Aphthona nonstriata</i> Goeze, 1777	CHE				x	
<i>Aphthona ovata</i> Foudras, 1860	CHE				x	
<i>Aphthona pallida</i> (Bach, 1856)		FH1974	x			
<i>Aphthona pygmaea</i> (Kutschera, 1861)	CHE				x	
<i>Aphthona stussineri</i> Weise, 1888		FH1974	x			
<i>Aphthona venustula</i> (Kutschera, 1861)	CHE				x	
<i>Apteropeda orbiculata</i> (Marsham, 1802)		FH1974	x			
<i>Apteropeda splendida</i> Allard, 1860		FH1974	x			
<i>Batophila rubi</i> (Paykull, 1799)	CHE				x	
<i>Bromius obscurus obscurus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Bruchidius ater</i> (Marsham, 1802)	CHE				x	
<i>Bruchidius cisti</i> (Fabricius, 1775)	CHE	HE1995		x		
<i>Bruchidius imbricornis</i> (Panzer, 1795)		DBZOB	x			
<i>Bruchidius lividimanus</i> (Gyllenhal, 1833)	CHE				x	
<i>Bruchidius marginalis</i> (Fabricius, 1775)	CHE				x	
<i>Bruchidius pauper</i> (Boheman, 1829)		FH1974	x			
<i>Bruchidius varius</i> (Olivier, 1795)	CHE				x	
<i>Bruchus affinis</i> Frölich, 1799	CHE	HE1995		x		
<i>Bruchus atomarius</i> (Linnaeus, 1761)	CHE				x	
<i>Bruchus loti</i> Paykull, 1800	CHE				x	
<i>Bruchus luteicornis</i> Illiger, 1794	CHE				x	
<i>Bruchus occidentalis</i> (Lukyanovich & Ter-Minasyan, 1957)	CHE	HE1995		x		CPC2003-2013
<i>Bruchus pisorum</i> (Linnaeus, 1758)	CHE	HE2008			x	
<i>Bruchus rufimanus</i> Boheman, 1833	CHE				x	
<i>Bruchus rufipes</i> Herbst, 1783	CHE				x	
<i>Bruchus viciae</i> Olivier, 1795	CHE				x	
<i>Calomicrus circumfusus</i> (Marsham, 1802)	CHE			x		
<i>Calomicrus pinicola</i> (Duftschmid, 1825)	CHE				x	
<i>Cassida atrata</i> Fabricius, 1787		FH1974	x			
<i>Cassida aurora</i> Weise, 1907	CHC	HC1977	x			
<i>Cassida azurea</i> Fabricius, 1801		CFA1979	x			
<i>Cassida berolinensis</i> Suffrian, 1844		FH1974	x			?
<i>Cassida denticollis</i> Suffrian, 1844	CHE				x	
<i>Cassida flaveola</i> Thunberg, 1794	CHE				x	
<i>Cassida hemisphaerica</i> Herbst, 1799	CHE				x	
<i>Cassida inopinata</i> Sassi & Borowiec, 2006	CHE	HE2010		x		
<i>Cassida leucanthemi</i> Bordy, 1995	CHE	HE2010		x		

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Cassida margaritacea</i> Schaller, 1783	CHE				x	
<i>Cassida murraea</i> Linnaeus, 1767		FH1974	x			
<i>Cassida nebulosa</i> Linnaeus, 1758	CHE				x	
<i>Cassida nobilis</i> Linnaeus, 1758	CHE	HE2004			x	
<i>Cassida panzeri</i> Weise, 1907		FH1974	x			
<i>Cassida prasina</i> Illiger, 1798	CHE	HE2016			x	
<i>Cassida rubiginosa</i> O. F. Müller, 1776	CHE				x	
<i>Cassida sanguinolenta</i> O. F. Müller, 1776	CHE				x	
<i>Cassida sanguinosa</i> Suffrian, 1844		KA2001		x		
<i>Cassida stigmatica</i> Suffrian, 1844	CHE	HE2004			x	
<i>Cassida subreticulata</i> Suffrian, 1844		FH1974	x			
<i>Cassida vibex</i> Linnaeus, 1767	CHE				x	
<i>Cassida viridis</i> Linnaeus, 1758	CHE				x	
	CM					
<i>Cassida vittata</i> Villers, 1789	A			x		
<i>Chaetocnema aerea</i> (Letzner, 1846)		FH1974	x			
<i>Chaetocnema angustula</i> (Rosenhauer, 1847)		FH1974	x			
<i>Chaetocnema arida</i> Foudras, 1860	CHE				x	
<i>Chaetocnema aridula</i> (Gyllenhal, 1827)	CHE				x	
<i>Chaetocnema chlorophana</i> (Duftschmid, 1825)	CHE				x	
<i>Chaetocnema concinna</i> (Marsham, 1802)	CHE				x	
<i>Chaetocnema conducta</i> (Motschulsky, 1838)	CHE	HE2003			x	
<i>Chaetocnema hortensis</i> (Geoffroy, 1785)	CHE				x	
<i>Chaetocnema mannerheimii</i> (Gyllenhal, 1827)	CHE	HE2007			x	
<i>Chaetocnema picipes</i> Stephens, 1831	CHE				x	
<i>Chaetocnema sahlbergii</i> (Gyllenhal, 1827)	CHE				x	
<i>Chaetocnema semicoerulea</i> (Koch, 1803)		FH1974	x			
<i>Chaetocnema tibialis</i> (Illiger, 1807)		FH1974	x			
	CTL					
<i>Cheilotoma musciformis</i> (Goeze, 1777)	M			x		
<i>Chrysochus asclepiadeus</i> (Pallas, 1773)	CAS	HE2016			x	
<i>Chrysolina analis</i> (Linnaeus, 1767)	CHE				x	
<i>Chrysolina carnifex</i> (Fabricius, 1792)		CFA1979	x			
<i>Chrysolina cerealis cerealis</i> (Linnaeus, 1767)	CHE		x			
<i>Chrysolina coeruleans</i> (Scriba, 1791)	CHE				x	
<i>Chrysolina cuprina</i> (Duftschmid, 1825)	CHE				x	
<i>Chrysolina fastuosa</i> (Scopoli, 1763)	CHE				x	
<i>Chrysolina fimbrialis</i> (Küster, 1845)	CHE	HE2003 MA&HE19			x	
<i>Chrysolina geminata</i> (Paykull, 1799)		85		x		
<i>Chrysolina globosa</i> (Panzer, 1805)	CHE				x	
<i>Chrysolina graminis</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Chrysolina haemoptera</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Chrysolina herbacea</i> (Duftschmid, 1825)	CHE				x	
<i>Chrysolina hyperici</i> (Forster, 1771)	CHE				x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Chrysolina kuesteri</i> (Helliesen, 1912)		FH1974	x			
<i>Chrysolina latecincta holdhausi</i> (Franz, 1938)		FH1974	x			
<i>Chrysolina lichenis ahena</i> (Germar, 1824)	CHE CTL	KA2001		x		
<i>Chrysolina lichenis moraviaca</i> (Weise, 1882)	M		x			
<i>Chrysolina limbata</i> (Fabricius, 1775)		FH1974	x			
<i>Chrysolina marcasitica</i> (Germar, 1824)	CHE				x	
<i>Chrysolina marginata</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Chrysolina olivieri</i> (Bedel, 1892)		DBZOB		x		
<i>Chrysolina oricalcia</i> (O. F. Müller, 1776)	CHE				x	
<i>Chrysolina polita</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Chrysolina pseudolurida</i> (Roubal, 1917)	CHE	HE2015			x	CPC2003- 2013
<i>Chrysolina purpurascens crassimargo</i> (Germar, 1824)	CHE				x	
<i>Chrysolina rufa crassicollis</i> (Suffrian, 1851)		C/DBTLM		x		
<i>Chrysolina rufa frieseri</i> Bechyne, 1950	CHE		x			
<i>Chrysolina rufa rufa</i> (Duftschmid, 1825)	CHE				x	
<i>Chrysolina sanguinolenta</i> (Linnaeus, 1758)	CHE			x		
<i>Chrysolina staphylaea</i> (Linnaeus, 1758)	CHE	C/DBAS			x	
<i>Chrysolina sturmi</i> (Westhoff, 1882)	CHE	C/DBAS			x	
<i>Chrysolina varians</i> (Schaller, 1783)	CHE				x	
<i>Chrysomela cuprea</i> Fabricius, 1775	CHE				x	
<i>Chrysomela lapponica</i> Linnaeus, 1758		CFA1979	x			?
<i>Chrysomela populi</i> Linnaeus, 1758	CHE				x	
<i>Chrysomela saliceti</i> Suffrian, 1851		KA2001		x		
<i>Chrysomela tremulae</i> Fabricius, 1787	CHE				x	
<i>Chrysomela vigintipunctata</i> Scopoli, 1763	CHE				x	
<i>Clytra laeviuscula</i> Ratzeburg, 1837	CHE				x	
<i>Clytra quadripunctata</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Colaphus sophiae</i> (Schaller, 1783)		BC1871	x			?
<i>Coptocephala rubicunda</i> (Laicharting, 1781)	CHE				x	
<i>Coptocephala scopolina</i> (Linnaeus, 1767)		FH1974	x			?
<i>Coptocephala unifasciata</i> (Scopoli, 1763)	CHE	HE2014			x	
<i>Crepidodera aurata</i> (Marsham, 1802)	CHE				x	
<i>Crepidodera aurea</i> (Geoffroy, 1785)	CHE				x	
<i>Crepidodera fulvicornis</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Crepidodera lamina</i> (Bedel, 1901)	CHE			x		
<i>Crepidodera nitidula</i> (Linnaeus, 1758)	CHE			x		
<i>Crepidodera pluta</i> (Latreille, 1804)	CHE	HE2015			x	
<i>Crioceris asparagi</i> (Linnaeus, 1758)	CHE CST			x		
<i>Crioceris duodecimpunctata</i> (Linnaeus, 1758)	M				x	
<i>Crioceris quatuordecimpunctata</i> (Scopoli, 1763)		CFA1979				
<i>Crioceris quinquepunctata</i> (Scopoli, 1763)	CHE	HE2015			x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Cryptocephalus albolineatus</i> Suffrian, 1847		FH1974	x			
<i>Cryptocephalus apicalis</i> Gebler, 1830		ÖTG2017b			x	
<i>Cryptocephalus aureolus aureolus</i> Suffrian, 1847	CHE				x	CPC2003-2013
<i>Cryptocephalus aureolus illyricus</i> Franz, 1949		FH1974	x			CPC2003-2013
<i>Cryptocephalus aureolus monticola</i> Breit, 1918		SR&PL2012			x	CPC2003-2013
<i>Cryptocephalus bameuli</i> Duhaldeborde, 1999	CHE	HE2006			x	
<i>Cryptocephalus biguttatus</i> (Scopoli, 1763)	CHE				x	
<i>Cryptocephalus bilineatus</i> (Linnaeus, 1767)	CHE				x	
<i>Cryptocephalus bimaculatus</i> Fabricius, 1781		CFA1979	x			?
<i>Cryptocephalus bipunctatus</i> (Linnaeus, 1767)	CHE				x	
<i>Cryptocephalus bohemiensis</i> Drapiez, 1819		FH1974	x			?
<i>Cryptocephalus chrysopus</i> Gmelin, 1790	CHE	HE2006			x	
<i>Cryptocephalus connexus</i> G. A. Olivier, 1807		FH1974	x			
<i>Cryptocephalus cordiger</i> (Linnaeus, 1758)		FH1974	x			
<i>Cryptocephalus coryli</i> (Linnaeus, 1758)	CHE			x		
<i>Cryptocephalus decemmaculatus</i> (Linnaeus, 1758)		FH1974	x			
<i>Cryptocephalus distinguendus</i> Schneider, 1792		FH1974	x			
<i>Cryptocephalus elegantulus</i> Gravenhorst, 1807	CHE				x	
<i>Cryptocephalus elongatus</i> Germar, 1824		BC1871	x			?
<i>Cryptocephalus exiguus</i> Schneider, 1792	CHE	HE1995		x		
<i>Cryptocephalus flavipes</i> Fabricius, 1781	CHE				x	
<i>Cryptocephalus frenatus</i> Laicharting, 1781		FH1974	x			
<i>Cryptocephalus frontalis</i> Marsham, 1802		FH1974	x			
<i>Cryptocephalus fulvus</i> (Goeze, 1777)	CHE				x	
<i>Cryptocephalus hypochaeridis</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Cryptocephalus imperialis</i> Laicharting, 1781		HE2016			x	
<i>Cryptocephalus janthinus</i> Germar, 1824	CHE	HE2006			x	
<i>Cryptocephalus labiatus</i> (Linnaeus, 1761)	CHE				x	
<i>Cryptocephalus laetus</i> (Fabricius, 1792)		BC1871	x			?
<i>Cryptocephalus marginatus</i> Fabricius, 1781	CHE			x		
<i>Cryptocephalus marginellus</i> G. A. Olivier, 1791		BC1871	x			?
<i>Cryptocephalus moraei</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Cryptocephalus nitidulus</i> Fabricius, 1787	CHE			x		
<i>Cryptocephalus nitidus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Cryptocephalus ocellatus</i> Drapiez, 1819	CHE				x	
<i>Cryptocephalus octomaculatus</i> Rossi, 1790	CHE	HE2002			x	
<i>Cryptocephalus octopunctatus</i> (Scopoli, 1763)	CHE				x	
<i>Cryptocephalus pallifrons</i> Gyllenhal, 1813		FH1974	x			
<i>Cryptocephalus parvulus</i> O. F. Müller, 1776	CHE		x			
<i>Cryptocephalus pini</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	



Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Cryptocephalus planifrons</i> Weise, 1882		CFA1979	x			?
<i>Cryptocephalus populi</i> Suffrian, 1848	CHE	HE2001		x		
<i>Cryptocephalus punctiger</i> Paykull, 1799		FH1974	x			
<i>Cryptocephalus pusillus</i> Fabricius, 1777	CHE				x	
<i>Cryptocephalus pygmaeus</i> <i>pygmaeus</i> Fabricius, 1792	CHE				x	
<i>Cryptocephalus pygmaeus vittula</i> Suffrian, 1848	CHE				x	
<i>Cryptocephalus quadriguttatus</i> Richter, 1820		FH1974	x			
<i>Cryptocephalus quadripustulatus</i> Gyllenhal, 1813	CHE				x	
<i>Cryptocephalus quatuordecimmaculatus</i> Schneider, 1792		BC1871	x			?
<i>Cryptocephalus quinquepunctatus</i> (Scopoli, 1763)	CHE	ÖTG2017b			x	
<i>Cryptocephalus rufipes</i> (Goeze, 1777)		KA2001		x		
<i>Cryptocephalus saliceti</i> Zebe, 1855	CHE			x		
<i>Cryptocephalus schaefferi</i> Schrank, 1789		CFA1979	x			
<i>Cryptocephalus sericeus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE	C/DBAS			x	
<i>Cryptocephalus sexpunctatus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Cryptocephalus signatifrons</i> Suffrian, 1847	CHE	ÖTG2017b			x	
<i>Cryptocephalus strigosus</i> Germar, 1824	CHE				x	
<i>Cryptocephalus transiens</i> Franz, 1949	CHE				x	
<i>Cryptocephalus villosulus</i> Suffrian, 1847		FH1974	x			?
<i>Cryptocephalus violaceus</i> Laicharting, 1781	CHE				x	
<i>Cryptocephalus virens</i> Suffrian, 1847		FH1974	x			
<i>Cryptocephalus vittatus</i> Fabricius, 1775		DBZOB	x			
<i>Derocrepis rufipes</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Diabrotica virgifera</i> Le Conte, 1858	CHE	HE2014			x	
<i>Dibolia alpestris</i> Mohr, 1981	CHE	HE2015			x	
<i>Dibolia cryptocephala</i> (Koch, 1803)	CHE	HE2003			x	
<i>Dibolia depressiuscula</i> Letzner, 1847		FH1974	x			
<i>Dibolia femoralis</i> Redtenbacher, 1849	CHE	HE2014			x	
<i>Dibolia foersteri</i> Bach, 1859	CHE				x	
<i>Dibolia rugulosa</i> Redtenbacher, 1849	CHE	HE2015			x	
	CM					
<i>Donacia aquatica</i> (Linnaeus, 1758)	A			x		
<i>Donacia bicolora</i> Zschach, 1788	CHE			x		
<i>Donacia brevicornis</i> Ahrens, 1810		FH1974	x			
<i>Donacia cinerea</i> Herbst, 1784	CHE				x	
<i>Donacia clavipes</i> Fabricius, 1793	CHE			x		
		C/DBNM				
<i>Donacia crassipes</i> Fabricius, 1775		W	x			
		C/DBNM				
<i>Donacia dentata</i> Hoppe, 1795		W	x			
		C/DBNM				
<i>Donacia impressa</i> Paykull, 1799		W	x			

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Donacia marginata</i> Hoppe, 1795	CHE	HE2006			x	
<i>Donacia obscura</i> Gyllenhal, 1813	CHE	HE2010 C/DBNM			x	
<i>Donacia reticulata</i> Gyllenhal, 1817		W	x			
<i>Donacia semicuprea</i> Panzer, 1796	CHE			x		
<i>Donacia simplex</i> Fabricius, 1775	CHE				x	
<i>Donacia thalassina</i> Germar, 1811		C/DBNM W	x			
<i>Donacia tomentosa</i> Ahrens, 1819		BC1871, GE2018	x			?
	CM					
<i>Donacia versicolorea</i> (Brahms, 1790)	A		x			
<i>Donacia vulgaris</i> Zschach, 1788	CHE				x	
<i>Entomoscelis adonidis</i> (Pallas, 1771)		BC1871	x			?
<i>Entomoscelis sacra</i> (Linnaeus, 1771)		CFA1979	x			
<i>Epitrix atropae</i> Foudras, 1860	CHE				x	
<i>Epitrix pubescens</i> (Koch, 1803)	CHE				x	
<i>Galeruca pomonae</i> (Scopoli, 1763)	CHE				x	
<i>Galeruca rufa</i> Germar, 1824		BC1871	x			?
<i>Galeruca tanacetii</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Galerucella calmariensis</i> (Linnaeus, 1767)		FH1974	x			
<i>Galerucella lineola</i> (Fabricius, 1781)	CHE				x	
<i>Galerucella nymphaeae</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Galerucella pusilla</i> (Duftschmid, 1825)	CHE				x	
<i>Galerucella tenella</i> (Linnaeus, 1761)		FH1974	x			
<i>Gastrophysa polygoni</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Gastrophysa viridula</i> (De Geer, 1775)	CHE				x	
<i>Gonioctena decemnotata</i> (Marsham, 1802)	CHE				x	
<i>Gonioctena flavicornis</i> (Suffrian, 1851)		HC1977	x			
<i>Gonioctena fornicata</i> (Bruggemann, 1873)		CFA1979	x			
	CTL					
<i>Gonioctena holdhausi</i> (Leeder, 1950)	M			x		
<i>Gonioctena intermedia</i> (Helliesen, 1913)	CHE	C/DBAS			x	
<i>Gonioctena interposita</i> (Franz & Palmen, 1950)	CHE				x	
<i>Gonioctena linnaeana</i> (Schrank, 1781)	CHE			x		
<i>Gonioctena nivosa</i> (Suffrian, 1851)		KA2001		x		
<i>Gonioctena olivacea</i> (Forster, 1771)		FH1974	x			
<i>Gonioctena pallida</i> (Linnaeus, 1758)	CHE	AS2017			x	
<i>Gonioctena quinquepunctata</i> (Fabricius, 1787)	CHE				x	
<i>Gonioctena viminalis</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Hermaeophaga mercurialis</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Hippuriphila modeeri</i> (Linnaeus, 1761)	CHE				x	
<i>Hispa atra</i> Linnaeus, 1767	CHE				x	
<i>Hydrothassa glabra</i> (Herbst, 1783)		KA2001		x		
<i>Hydrothassa marginella</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Hypocassida subferruginea</i> (Schrank, 1767)	CHE				x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Labidostomis humeralis</i> (D. H. Schneider, 1792)	CHE				x	
<i>Labidostomis longimana</i> (Linnaeus, 1760)	CHE				x	
<i>Labidostomis tridentata</i> (Linnaeus, 1758)	CHE			x		
<i>Lachnaia sexpunctata</i> (Scopoli, 1763)	CHE			x		
<i>Lema cyanella</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Leptinotarsa decemlineata</i> (Say, 1824)	CHE				x	
<i>Liliocerus lili</i> (Scopoli, 1763)	CHE				x	
<i>Liliocerus merdigera</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Liliocerus schneideri</i> (Weise, 1900)	CHE	HE2008			x	
<i>Liliocerus tibialis</i> (Villa, 1838)	CHE			x		
<i>Lochmaea caprea</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Lochmaea crataegi</i> (Forster, 1771)	CHE				x	
<i>Lochmaea suturalis</i> (Thomson, 1866)		FH1974	x			
<i>Longitarsus aeneicollis</i> (Faldermann, 1837)		FH1974	x			
<i>Longitarsus aeruginosus</i> (Foudras, 1860)	CHE	HE2003		x		
<i>Longitarsus anchusae</i> (Paykull, 1799)	CHE	HE2014			x	
<i>Longitarsus apicalis</i> (Beck, 1817)	CHE			x		
<i>Longitarsus atricillus</i> (Linnaeus, 1761)	CHE				x	
<i>Longitarsus ballotae</i> (Marsham, 1802)	CHE				x	
<i>Longitarsus brunneus</i> (Duftschmid, 1825)	CHE			x		
<i>Longitarsus celticus</i> Leonardi, 1975		DBZOB	x			
<i>Longitarsus cerinthes</i> (Schränk, 1798)		KA2001		x		
<i>Longitarsus curtus</i> (Allard, 1860)	CHE			x		
<i>Longitarsus exoletus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE			x		
<i>Longitarsus fulgens</i> (Foudras, 1860)	CHE	HE2014			x	
<i>Longitarsus ganglbaueri</i> Heikertinger, 1912	CHE				x	
<i>Longitarsus gracilis</i> Kutschera, 1864		FH1974	x			
<i>Longitarsus holsaticus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Longitarsus kutschera</i> (Rye, 1872)	CHE				x	
<i>Longitarsus languidus</i> Kutschera, 1863		FH1974	x			
<i>Longitarsus lateripunctatus personatus</i> Weise, 1893	CHE	HE2014			x	
<i>Longitarsus lewisii</i> (Baly, 1874)	CHE				x	
<i>Longitarsus linnaei</i> (Duftschmid, 1825)	CHE				x	
<i>Longitarsus longipennis</i> Kutschera, 1863		FH1974	x			
<i>Longitarsus longiseta</i> Weise, 1889		FH1974	x			
<i>Longitarsus luridus</i> (Scopoli, 1763)	CHE				x	
<i>Longitarsus lycopi</i> (Foudras, 1860)	CHE				x	
<i>Longitarsus melanocephalus</i> (De Geer, 1775)	CHE				x	
<i>Longitarsus minusculus</i> (Foudras, 1860)	CHE	HE2014			x	
<i>Longitarsus monticola</i> Kutschera, 1863	CHE				x	
<i>Longitarsus nanus</i> (Foudras, 1860)		FH1974	x			
<i>Longitarsus nasturtii</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Longitarsus niger</i> (Koch, 1803)		FH1974	x			
<i>Longitarsus nigerrimus</i> (Gyllenhal, 1827)		FH1974	x			

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Longitarsus nigrofasciatus</i> (Goeze, 1777)	CHE				x	
<i>Longitarsus noricus</i> Leonardi, 1976	CHE	HE1995		x		
<i>Longitarsus obliteratus</i> (Rosenhauer, 1947)	CHE			x		
<i>Longitarsus pallidicornis</i> Kutschera, 1863		KA2001		x		
<i>Longitarsus parvulus</i> (Paykull, 1799)	CHE				x	
<i>Longitarsus pellucidus</i> (Foudras, 1860)	CHE				x	
<i>Longitarsus pratensis</i> (Panzer, 1794)	CHE				x	
<i>Longitarsus quadriguttatus</i> Pontoppidan, 1765		FH1974	x			
<i>Longitarsus reichei</i> (Allard, 1860)	CHE	HE2014			x	
<i>Longitarsus rubellus</i> (Foudras, 1860)	CHE				x	
<i>Longitarsus rubiginosus</i> (Foudras, 1860)	CHE				x	
<i>Longitarsus salviae</i> Gruev, 1975	CHE	HE2014			x	
<i>Longitarsus scutellaris</i> (Rey, 1874)	CHE	HE1995		x		
<i>Longitarsus succineus</i> (Foudras, 1860)	CHE				x	
<i>Longitarsus suturellus</i> (Duftschmid, 1825)	CHE				x	
<i>Longitarsus symphyti</i> Heikertinger, 1912		KA2001		x		
<i>Longitarsus tabidus</i> (Fabricius, 1775)	CHE				x	
<i>Luperus flavipes</i> (Linnaeus, 1767)	CHE				x	
<i>Luperus longicornis</i> (Fabricius, 1781)	CHE				x	
		MA&HE19				
<i>Luperus luperus</i> (Sulzer, 1776)		85		x		
	CTL					
<i>Luperus nigripes</i> Kiesenwetter, 1861	M		x			
<i>Luperus saxonicus</i> (Gmellin, 1790)		CFA1979	x			
<i>Luperus viridipennis</i> Germar, 1824	CHE				x	
<i>Luperus xanthopoda</i> (Schrank, 1781)	CHE				x	
<i>Lythraria salicariae</i> (Paykull, 1800)	CHE				x	
<i>Mantura chrysanthemii</i> (Koch, 1903)	CHE	HE2010			x	
<i>Mantura mathewsi</i> (Stephens, 1832)		KA2001		x		
<i>Mantura pallidicornis</i> (Waltl, 1839)	CHE				x	
<i>Mantura rustica</i> (Linnaeus, 1766)		FH1974	x			
<i>Minota carpathica</i> Heikertinger, 1911	CHE				x	
<i>Minota halmae</i> (Apfelbeck, 1906)	CHE				x	
<i>Minota impuncticollis</i> (Allard, 1860)	CHE	HE1998		x		
<i>Minota obesa</i> (Waltl, 1839)	CHE				x	
<i>Mniophila muscorum</i> (Koch, 1803)	CHE				x	
	CTL					
<i>Neocrepidodera brevicollis</i> (J. Daniel, 1904)	M			x		
<i>Neocrepidodera cyanescens</i> (Duftschmid, 1825)	CHE				x	
<i>Neocrepidodera cyanipennis</i> (Kutschera, 1860)		DBZOB		x		
<i>Neocrepidodera femorata</i> (Gyllenhal, 1813)	CHE				x	
<i>Neocrepidodera ferruginea</i> (Scopoli, 1763)	CHE				x	
<i>Neocrepidodera melanostoma</i> (Redtenbacher, 1849)	CHE	DBAS			x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Neocrepidodera motschulskii</i> Konstantinov, 1881	CHE				x	
<i>Neocrepidodera nigritula</i> (Gyllenhal, 1813)	CHE				x	
<i>Neocrepidodera peirolerii</i> (Kutschera, 1860)	CHE				x	
	CTL					
<i>Neocrepidodera simplicipes</i> (Kutschera, 1860)	M				x	
<i>Neocrepidodera transversa</i> (Marsham, 1802)	CHE				x	
<i>Neophaedon pyritosus</i> (Rossi, 1792)	CHE				x	
<i>Ochrosis ventralis</i> (Illiger, 1807)		FH1974	x			
<i>Oomorplus concolor</i> (Sturm, 1807)	CHE				x	
<i>Oreina alpestris variabilis</i> (Weise, 1883)		KA2001		x		
	CTL					
<i>Oreina bifrons bifrons</i> (Fabricius, 1792)	M		x			
						CPC2003-2013
<i>Oreina bifrons stussineri</i> (Weise, 1884)	CHE	DBAS			x	
<i>Oreina cacaliae cacaliae</i> (Schrank, 1785)	CHE	DBAS			x	
	CTL					
<i>Oreina elongata elongata</i> (Suffrian, 1851)	M		x			
<i>Oreina elongata styriaca</i> (Franz, 1949)	CHE	ÖTG2017b			x	
<i>Oreina frigida</i> (Weise, 1883)	CHE				x	
<i>Oreina intricata anderschi</i> (Duftschmid, 1825)	CHE			x		
<i>Oreina melancholica melancholica</i> (Heer, 1845)	CTL					
	M				x	
<i>Oreina plagiata commutata</i> (Suffrian, 1861)		C/DBTLM KH&LT200			x	
		6			x	CPC2003-2013
<i>Oreina retenta</i> Weise, 1884						
<i>Oreina speciosa speciosa</i> (Linnaeus, 1767)	CHE				x	
<i>Oreina speciosissima speciosissima</i> (Scopoli, 1763)	CHE	DBAS			x	
<i>Oreina virgulata virgulata</i> (Germar, 1824)	CHE				x	
<i>Oreina viridis viridis</i> (Duftschmid, 1825)	CHE	ÖTG2017b			x	
<i>Orestia alpina</i> (Germar, 1824)	CHE			x		
<i>Orsodacne cerasi</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Orsodacne lineola</i> (Panzer, 1795)		CFA1979	x			
<i>Oulema duftschmidi</i> (Redtenbacher, 1874)	CHE	HE2002			x	
<i>Oulema erichsonii</i> (Suffrian, 1841)		FH1974	x			
<i>Oulema gallaeciana</i> (Heyden, 1879)	CHE				x	
<i>Oulema melanopus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Oulema rufocyanea</i> (Suffrian, 1847)	CHE		x			
<i>Oulema septentrionis</i> (Weise, 1880)		FH1974	x			
<i>Pachnephorus pilosus</i> (Rossi, 1790)	CHE			x		
<i>Pachnephorus villosus</i> (Duftschmid, 1825)	CHE	HE1999		x		
<i>Pachybrachis fimbriolatus</i> Suffrian, 1848		FH1974	x			
<i>Pachybrachis hieroglyphicus</i> (Laicharting, 1781)		KA2001		x		
<i>Pachybrachis hippophaes</i> Suffrian, 1848	CAS	ÖTG2017b			x	
<i>Pachybrachis sinuatus</i> Mulsant & Rey, 1859	CHE				x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Pachybrachis tessellatus</i> (G. A. Olivier, 1791)	CHE				x	
<i>Phaedon armoraciae</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Phaedon cochleariae</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Phaedon laevigatus</i> (Duftschmid, 1825)	CHE				x	
<i>Phratora atrovirens</i> (Cornelius, 1857)		HC1971	x			
<i>Phratora laticollis</i> (Suffrian, 1851)	CHE				x	
<i>Phratora polaris leederi</i> Steinhausen, 1993		CFA1979	x			
<i>Phratora tibialis</i> (Suffrian, 1851)	CHE			x		
<i>Phratora vitellinae</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Phratora vulgatissima</i> (Linnaeus, 1758)	CHE			x		
<i>Phyllobrotica adusta</i> (Creutzer, 1799)		FH1974	x			?
<i>Phyllobrotica quadrimaculata</i> (Linnaeus, 1758)	CHE			x		
<i>Phyllotreta armoraciae</i> (Koch, 1803)	CHE				x	
<i>Phyllotreta astrachanica</i> Lopatin, 1977	CHE				x	
<i>Phyllotreta atra</i> (Fabricius, 1775)	CHE				x	
<i>Phyllotreta christinae</i> Heikertinger, 1941	CHE	HE2003			x	
<i>Phyllotreta cruciferae</i> (Goeze, 1777)	CHE				x	
<i>Phyllotreta diademata</i> Foudras, 1860	CHE				x	?
<i>Phyllotreta exclamationis</i> (Thunberg, 1784)	CHE				x	
<i>Phyllotreta flexuosa</i> (Illiger, 1794)		FH1974	x			
<i>Phyllotreta ganglbaueri</i> Heikertinger, 1909	CHE			x		
<i>Phyllotreta nemorum</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Phyllotreta nigripes</i> (Fabricius, 1775)	CHE				x	
<i>Phyllotreta nodicornis</i> (Marsham, 1802)	CHE	HE2003			x	
<i>Phyllotreta ochripes</i> (Curtis, 1837)	CHE				x	
<i>Phyllotreta procera</i> (Redtenbacher, 1849)	CHE	HE2006			x	
<i>Phyllotreta scheuchii</i> Heikertinger, 1941	CHE	HE2010			x	
<i>Phyllotreta striolata</i> (Fabricius, 1803)	CHE				x	
<i>Phyllotreta tetrastigma</i> (Comolli, 1837)	CHE				x	
<i>Phyllotreta undulata</i> Kutschera, 1860	CHE				x	
<i>Phyllotreta vittula</i> (Redtenbacher, 1849)	CHE				x	
<i>Phyllotreta zieglerei</i> Lohse, 1980		C/DBTLM		x		
<i>Plagiodera versicolora</i> (Laicharting, 1781)	CHE				x	
<i>Plagiosterna aenea</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Plateumaris braccata</i> (Scopoli, 1772)	CHE			x		
<i>Plateumaris consimilis</i> (Schrank, 1781)	CHE				x	
<i>Plateumaris discolor</i> (Panzer, 1795)		FH1974	x			?
<i>Plateumaris rustica</i> (Kunze, 1818)	CHE			x		
<i>Plateumaris sericea</i> (Linnaeus, 1761)	CHE				x	
<i>Podagrica fuscicornis</i> (Linnaeus, 1766)	CHE				x	
<i>Podagrica malvae</i> (Illiger, 1807)	CHE	HE2010			x	
<i>Podagrica menetriesi</i> (Faldermann, 1837)	CHE	HE2008			x	
<i>Prasocuris junci</i> (Brahm, 1790)	CHE			x		
<i>Prasocuris phellandrii</i> (Linnaeus, 1758)		FH1974	x			
<i>Psylliodes aerea</i> Foudras, 1860		FH1974	x			

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Psylliodes affinis</i> (Paykull , 1799)	CHE				x	
<i>Psylliodes brisouti</i> Bedel, 1898	CHE	HE1995		x		
<i>Psylliodes chalcomera</i> (Illiger, 1807)		FH1974	x			
<i>Psylliodes chrysocephala</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Psylliodes cucullata</i> (Illiger, 1807)		FH1974	x			
<i>Psylliodes cuprea</i> (Koch, 1803)	CHE				x	
<i>Psylliodes dulcamarae</i> (Koch, 1803)	CHE	DBAS			x	
<i>Psylliodes glabra</i> (Duftschmid, 1825)	CHE	ÖTG2017b			x	
<i>Psylliodes hyoscyami</i> (Linnaeus, 1758)		FH1974	x			
<i>Psylliodes illyrica</i> Leonardi & Gruev, 1993	CHE	HE2007			x	
<i>Psylliodes instabilis</i> Foudras, 1860	CHE				x	
<i>Psylliodes napi</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Psylliodes picina</i> (Marsham, 1802)	CHE				x	
<i>Psylliodes picipes</i> Redtenbacher, 1849	CHE	C/DBTLM			x	
<i>Psylliodes subaenea styriaca</i> Heikertinger, 1921	CAS CTL	ÖTG2017b			x	
<i>Psylliodes vindobonensis</i> Heikertiner, 1914	M				x	
<i>Pyrrhalta viburni</i> (Paykull, 1799)	CHE				x	
<i>Sclerophaedon carniolicus</i> (Germar, 1824)	CHE			x	x	
<i>Sclerophaedon orbicularis</i> (Suffrian, 1851)	CHE			x		K kontr.
<i>Sermylassa halensis</i> (Linnaeus, 1767)		FH1974	x			
<i>Smaragdina affinis</i> (Illiger, 1794)	CHE				x	
<i>Smaragdina aurita</i> (Linnaeus, 1767)	CHE				x	
<i>Smaragdina flavicollis</i> (Charpentier, 1825)	CHE				x	
<i>Smaragdina salicina</i> (Scopoli, 1763)	CHE				x	
<i>Smaragdina xanthaspis</i> (Germar, 1824)	CHE				x	
<i>Spermophagus calystegiae</i> (Lukyanovich & Ter-Minasyan, 1957)	CHE	HE2010			x	
<i>Spermophagus sericeus</i> (Geoffroy, 1785)	CHE	HE1998		x		
<i>Sphaeroderma rubidum</i> (Graells, 1858)	CHE				x	
<i>Sphaeroderma testaceum</i> (Fabricius, 1775)	CHE CTL				x	
<i>Sternoplatys segnis</i> Weise, 1884	M				x	
<i>Timarcha gibba</i> (Hagenbach, 1825)		BC1871	x			?
<i>Timarcha goettingensis</i> (Linnaeus, 1758)		FH1974	x			
<i>Timarcha metallica</i> (Laicharting, 1781)	CHE				x	
<i>Timarcha tenebricosa</i> (Fabricius, 1775)		BC1871	x			?
<i>Xanthogaleruca luteola</i> (Müller, 1766)	CHE CM	HE2015			x	
<i>Zeugophora flavicollis</i> (Marsham, 1802)	A			x		
<i>Zeugophora subspinosa</i> (Fabricius, 1781)	CHE				x	
<b>Anthribidae/Breitrüssler</b>						
<i>Allandrus undulatus</i> (Panzer, 1785)		FH1974	x			
<i>Anthribus nebulosus</i> Forster, 1770	CHE				x	
<i>Bruchela rufipes rufipes</i> (Olivier, 1790)		FH1974	x			

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Choragus sheppardi</i> Kirby, 1819	CHE	HE2006			x	
<i>Dissoleucas niveirostris</i> (Fabricius, 1798)	CHE				x	
<i>Enedreytes sepicola</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Gonotropis dorsalis</i> (Thunberg, 1796)	CHE		x			
<i>Noxius curtirostris</i> (Mulsant & Rey, 1861)	CHE	HE2010			x	
<i>Opanthribus tessellatus</i> (Boheman, 1829)	CHE		x			
<i>Phaeochrotes pudens</i> (Gyllenhal, 1833)	CHE				x	
<i>Platyrhinus resinosus</i> (Scopoli, 1763)	CHE				x	
<i>Platystomos albinus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Pseudochoragus piceus</i> (Schaum, 1845)		FH1974	x			
<i>Rhaphitropis marchica</i> (Herbst, 1797)	CHE				x	
<i>Tropideres albirostris</i> (Schaller, 1783)	CHE	HE2002			x	
<i>Ulorhinus bilineatus</i> (Germar, 1819)	CHE				x	
<b>Nemonychidae</b>						
<i>Cimberis attelaboides</i> (Fabricius, 1787)	CHE				x	
<i>Doydirhynchus austriacus</i> (Olivier, 1807)	CHE				x	
<b>Rhynchitidae/Triebstecher</b>						
<i>Byctiscus betulae</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Byctiscus populi</i> (Linnaeus, 1758)	CHE			x		
<i>Chonostropheus tristis</i> (Fabricius, 1794)		FH1974	x			
<i>Deporaus betulae</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Deporaus mannerheimi</i> (Hummel, 1823)		FH1974	x			
<i>Haplorhynchites caeruleus</i> (De Geer, 1775 )	CHE	HE2007			x	
<i>Involvulus aethiops</i> (Bach, 1854)		FH1974	x			
<i>Involvulus cupreus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Lasiorrhynchites cavifrons</i> (Gyllenhal, 1833)		HE2001		x		
<i>Lasiorrhynchites olivaceus</i> (Gyllenhal, 1833)	CHE				x	
<i>Lasiorrhynchites praeustus</i> (Boheman, 1845)	CHE	HE2006			x	
<i>Neocoenorrhinus aeneovirens</i> (Marsham, 1802)	CHE	HE2001			x	
<i>Neocoenorrhinus germanicus</i> (Herbst, 1797)	CHE				x	
<i>Neocoenorrhinus interpunctatus</i> (Stephens, 1831)		HE2020			x	
<i>Neocoenorrhinus pauxillus</i> (Germar, 1824)	CHE				x	
<i>Rhynchites bacchus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE	HE2008			x	
<i>Tatianaerhynchites aequatus</i> (Linnaeus, 1767)	CHE				x	
<i>Temnocerus nanus</i> (Paykull, 1792)	CHE			x		
<i>Temnocerus tomentosus</i> (Gyllenhal, 1839)	CHE				x	
<b>Attelabidae/Blattroller</b>						
<i>Apoderus coryli</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Apoderus erythropterus</i> (Gmelin, 1790)		FH1974	x			
<i>Attelabus nitens</i> (Scopoli, 1763)	CHE				x	
<b>Apionidae/Spitzmausrüssler</b>						
<i>Aizobius sedi</i> (Germar, 1818)	CHE			x		
<i>Alocentron curvirostre</i> (Gyllenhal, 1833)		BC1871	x			?
<i>Apion cruentatum</i> Walton, 1844	CHE				x	



Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Apion frumentarium</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Apion haematodes</i> W. Kirby, 1808	CHE			x		
<i>Apion rubens</i> Stephens, 1839		FH1974	x			
<i>Aspidapion aeneum</i> (Fabricius, 1775)	CHE				x	
<i>Aspidapion radiolus</i> (Marsham, 1802)	CHE	HE2006			x	
<i>Aspidapion validum</i> (Germar, 1817)	CHE				x	
<i>Betulapion simile</i> (W. Kirby, 1811)	CHE				x	
<i>Catapion curtisii</i> (Stephens, 1831)		FH1974	x			
<i>Catapion jaffense</i> (Desbrochers, 1896)	CHE	HE1995		x		
<i>Catapion meieri</i> (Desbrochers, 1901)	CHE				x	
<i>Catapion pubescens</i> (W. Kirby, 1811)	CHE				x	
<i>Catapion seniculus</i> (W. Kirby, 1808)	CHE				x	
<i>Ceratapion armatum</i> (Gerstaecker, 1854)		KA2001		x		
<i>Ceratapion basicorne</i> (Illiger, 1807)		FH1974	x			
<i>Ceratapion carduorum</i> (W. Kirby, 1808)		FH1974	x			
<i>Ceratapion gibbirostre</i> (Gyllenhal, 1813)	CHE				x	
<i>Ceratapion onopordi</i> (W. Kirby, 1808)	CHE				x	
<i>Ceratapion penetrans</i> (Germar, 1817)	CHE	HE2008			x	
<i>Cyanapion afer</i> (Gyllenhal, 1833)	CHE				x	
<i>Cyanapion columbinum</i> (Germar, 1817)	CHE				x	
<i>Cyanapion gyllenhalii</i> (W. Kirby, 1808)	CHE			x		
<i>Cyanapion platalea</i> (Germar, 1817)		FH1974	x			
<i>Cyanapion spencii</i> (W. Kirby, 1808)	CHE				x	
<i>Diplapion detritum</i> (Mulsant & Rey, 1858)	CHE	HE2003			x	
<i>Diplapion stolidum</i> (Germar, 1817)	CHE			x		
<i>Eutrichapion ervi</i> (W. Kirby, 1808)	CHE				x	
<i>Eutrichapion melancholicum</i> (Wencker, 1864)	CHE	HE2010			x	
<i>Eutrichapion punctiger</i> (Paykull, 1792)	CHE	HE2014			x	
<i>Eutrichapion viciae</i> (Paykull, 1800)	CHE				x	
<i>Eutrichapion vorax</i> (Herbst, 1797)	CHE	HE2014			x	
<i>Exapion compactum</i> (Desbrochers, 1888)	CHE				x	
<i>Exapion corniculatum</i> (Germar, 1817)	CHE	HE2014			x	
<i>Exapion difficile</i> (Herbst, 1797)		FH1974	x			
<i>Exapion elongatulum</i> (Desbrochers, 1891)	CHE				x	
<i>Exapion formaneki</i> (Wagner, 1929)		FH1974	x			
<i>Exapion fuscirostre</i> (Fabricius, 1775)	CHE	HE2014			x	
<i>Helianthemapion aciculare</i> (Germar, 1817)		FH1974	x			
	CTL					
<i>Hemitrichapion juniperi</i> (Boheman, 1839)	M		x			
<i>Hemitrichapion lanigerum</i> (Gemmingen, 1871)		KA2001		x		
<i>Hemitrichapion pavidum</i> (Germar, 1817)	CHE				x	
<i>Hemitrichapion reflexum</i> (Gyllenhal, 1833)	CHE	HE1995		x		
<i>Hemitrichapion waltoni</i> (Stephens, 1839)		KA2001		x		
<i>Holotrichapion aethiops</i> (Herbst, 1797)		KA2001		x		
<i>Holotrichapion ononis</i> (W. Kirby, 1808)		FH1974	x			
<i>Holotrichapion pisi</i> (Fabricius, 1801)	CHE				x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Ischnopteration aeneomicans</i> (Wencker, 1864)	CHE	HE1995		x		
<i>Ischnopteration loti</i> (W. Kirby, 1808)	CHE				x	
<i>Ischnopteration virens</i> (Herbst, 1797)	CHE				x	
<i>Ixapion variegatum</i> (Wencker, 1864)		HC1977		x		
<i>Kalcapion pallipes</i> (W. Kirby, 1808)	CHE				x	
<i>Malvapion malvae</i> (Fabricius, 1775)	CHE			x		
<i>Melanapion minimum</i> (Herbst, 1797)	CHE				x	
<i>Omphalapion buddebergi</i> (Bedel, 1887)		FH1974	x			
<i>Omphalapion dispar</i> (Germar, 1817)		FH1974	x			
<i>Omphalapion hookerorum</i> (W. Kirby, 1808)	CHE	HE1998		x		
<i>Omphalapion laevigatum</i> (Paykull, 1792)	CHE	HE2004			x	
<i>Oryxolaemus flavifemoratus</i> (Herbst, 1797)		FH1974	x			
<i>Oxystoma cerdo</i> (Gerstaecker, 1854)	CHE				x	
<i>Oxystoma cracca</i> (Linnaeus, 1767)	CHE				x	
<i>Oxystoma dimidiatum</i> (Desbrochers, 1897)		FH1974	x			
<i>Oxystoma ochropus</i> (Germar, 1818)		MA1976	x			
<i>Oxystoma opeticum</i> (Bach, 1854)		FH1974	x			
<i>Oxystoma pomonae</i> (Fabricius, 1798)		FH1974	x			
<i>Oxystoma subulatum</i> (W. Kirby, 1808)	CHE				x	
<i>Perapion affine</i> (W. Kirby, 1808)	CHE				x	
		MA&HE19				
<i>Perapion curtirostre</i> (Germar, 1817)	CHE	85		x		
<i>Perapion marchicum</i> (Herbst, 1797)	CHE	HE2007			x	
<i>Perapion violaceum</i> (W. Kirby, 1808)	CHE				x	
<i>Pirapion immune</i> (W. Kirby, 1808)		FH1974	x			
<i>Pirapion redemptum</i> (Schatzmayr, 1920)	CHE			x		
<i>Protapion apricans</i> (Herbst, 1797)	CHE				x	
<i>Protapion assimile</i> (W. Kirby, 1808)	CHE				x	
<i>Protapion dissimile</i> (Germar, 1817)	CHE	HE1996		x		
<i>Protapion filirostre</i> (W. Kirby, 1808)	CHE				x	
<i>Protapion fulvipes</i> (Geoffroy, 1785)	CHE				x	
<i>Protapion gracilipes</i> (Dietrich, 1857)	CHE				x	
<i>Protapion interjectum</i> (Desbrochers, 1895)	CHE	HE1995		x		
<i>Protapion nigrirtarse</i> (W. Kirby, 1808)	CHE				x	
<i>Protapion ononidis</i> (Gyllenhal, 1827)	CHE	HE2014			x	
<i>Protapion trifolii</i> (Linnaeus, 1768)	CHE				x	
<i>Protapion varipes</i> (Germar, 1817)	CHE				x	
<i>Pseudapion moschatae</i> (Hoffmann, 1938)		HC1977	x			
<i>Pseudapion rufirostre</i> (Fabricius, 1775)	CHE	HE2006			x	
<i>Pseudoperapion brevirostre</i> (Herbst, 1797)	CHE				x	
<i>Pseudoprotapion astragali</i> (Paykull, 1800)	CHE				x	
<i>Pseudostenapion simum</i> (Germar, 1817)	CHE				x	
<i>Rhopalapion longirostre</i> (Olivier, 1807)	CHE				x	
<i>Squamapion atomarium</i> (W. Kirby, 1808)	CHE				x	
<i>Squamapion cineraceum</i> (Wencker, 1864)	CHE				x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Squamapion elongatum</i> (Germar, 1817)	CHE				x	
		MA&HE19				
<i>Squamapion flavimanum</i> (Gyllenhal, 1833)		85		x		
<i>Squamapion hoffmanni</i> (Wagner, 1930)	CHE	HE2007			x	
<i>Squamapion oblivium</i> (Schilsky, 1902)	CHE	HE2015			x	
<i>Squamapion vicinum</i> (W. Kirby, 1808)	CHE				x	
<i>Stenopterapion meliloti</i> (W. Kirby, 1808)	CHE				x	
<i>Stenopterapion tenue</i> (W. Kirby, 1808)	CHE				x	
<i>Synapion ebeninum</i> (W. Kirby, 1808)	CHE				x	
<i>Taeniapion rufulum</i> (Wencker, 1864)		DRB1994		x		
<i>Taeniapion urticarium</i> (Herbst, 1784)	CHE				x	
<i>Trichopterapion holosericeum</i> (Gyllenhal, 1833)	CHE				x	
<b>Nanophyidae/Zwerggrüssler</b>						
<i>Nanophyes marmoratus</i> (Goeze, 1777)	CHE				x	
<i>Nanophyes brevis</i> Boheman, 1845	CHE	HE2006			x	
<i>Nanophyes globulus</i> (Germar, 1821)		HC1977	x			
<i>Nanomimus circumscriptus</i> (Aube, 1864)		FH1974	x			
<i>Microon sahlbergi</i> (C. R. Sahlberg, 1835)	CHE	HE1995 WH et al.		x		
<i>Dieckmanniellus helveticus</i> (Tournier, 1867)		2015			x	
<b>Curculionidae/Rüssel-, Borken- und Kernkäfer</b>						
<i>Acalles aubei</i> Boheman, 1837	CHE				x	
<i>Acalles camelus</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
		NL&FJJ199				
<i>Acalles dubius</i> A. Solari & F. Solari, 1907		8		x		
<i>Acalles echinatus</i> (Germar, 1824)	CHE				x	
<i>Acalles fallax</i> Boheman, 1844	CHE				x	
<i>Acalles lemur</i> (Germar, 1824)		FH1974	x			
<i>Acalles parvulus</i> Boheman, 1837		SP2006	x			
<i>Acallocrates colonnellii</i> Bahr, 2003	CHE	HE2007			x	
<i>Acalyptus carpini</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Acalyptus sericeus</i> Gyllenhal, 1835		FH1974	x			
<i>Adexius scrobipennis</i> Gyllenhal, 1834	CHE				x	
<i>Adosomus roridus</i> (Pallas, 1781)		DBZOB	x			
<i>Amalorrhynchus melanarius</i> (Stephens, 1831)	CHE	ÖTG2017b			x	
<i>Amalus scortillum</i> (Herbst, 1795)	CHE	HE2008			x	
<i>Anoplus plantaris</i> (Naezen, 1794)	CHE			x		
<i>Anoplus roboris</i> Suffrian, 1840	CHE				x	
<i>Anoplus setulosus</i> Kirsch, 1870	CHE				x	
<i>Anthonomus bituberculatus</i> Thomson, 1868	CHE			x		
<i>Anthonomus conspersus</i> Desbrochers, 1868	CHE				x	
<i>Anthonomus humeralis</i> (Panzer, 1794)	CHE				x	
<i>Anthonomus pedicularius</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Anthonomus phyllocola</i> (Herbst, 1795)	CHE				x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Anthonomus pinivorax</i> Silfverberg, 1977		HC1983	x			
	CTL					
<i>Anthonomus piri</i> Kollar, 1837	M			x		
<i>Anthonomus pomorum</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Anthonomus rectirostris</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Anthonomus rubi</i> (Herbst, 1795)	CHE				x	
<i>Anthonomus rufus</i> Gyllenhal, 1836	CHE			x		
<i>Anthonomus ulmi</i> (De Geer, 1775)	CHE			x		
<i>Archarius crux</i> (Fabricius, 1776)	CHE				x	
<i>Archarius pyrrhoceras</i> (Marsham, 1802)	CHE				x	
<i>Archarius salicivorus</i> (Paykull, 1792)	CHE				x	
<i>Aulacobaris chlorizans</i> (Germar, 1824)		BC1871	x			?
<i>Aulacobaris coerulescens</i> (Scopoli, 1763)	CHE				x	
<i>Aulacobaris lepidii</i> (Germar, 1824)	CHE				x	
<i>Aulacobaris picicornis</i> (Marsham, 1802)		FH1974	x			
<i>Auleutes epilobii</i> (Paykull, 1800)		FH1974	x			
<i>Bagous alismatis</i> (Marsham, 1802)		FH1974	x			
<i>Bagous bagdatensis</i> Pic, 1904		FH1974	x			
<i>Bagous collignensis</i> (Herbst, 1797)		FH1974	x			
<i>Bagous frit</i> (Herbst, 1795)		BC1871	x			?
<i>Bagous glabrirostris</i> (Herbst, 1795)		FH1974	x			
<i>Bagous longitarsis</i> Thomson, 1868		HC1983	x			
<i>Bagous lutosus</i> (Gyllenhal, 1813)		FH1974	x			
<i>Bagous lutulentus</i> Gyllenhal, 1813	CHE	HE2015			x	
<i>Bagous rufimanus</i> Pericart, 1989	CHE				x	
<i>Bagous subcarinatus</i> Gyllenhal, 1836		HC1983	x			
<i>Bagous tempestivus</i> (Herbst, 1795)	CHE	HE2001		x		
<i>Bagous tubulus</i> Caldara & O'Brien, 1994		FH1974	x			
<i>Bangasternus orientalis</i> (Capiomont, 1873)		FH1974	x			
<i>Baris analis</i> (Olivier, 1790)	CHE	HE2019			x	
<i>Baris artemisiae</i> (Herbst, 1795)	CHE			x		
<i>Barynotus alternans</i> Boheman, 1834	CHE			x		
<i>Barynotus moerens</i> (Fabricius, 1792)	CHE	HE2007		x		
<i>Barynotus obscurus</i> (Fabricius, 1775)	CHE				x	
<i>Barypeithes chevrolati</i> (Boheman, 1843)	CHE				x	
<i>Barypeithes pellucidus</i> (Boheman, 1834)	CHE				x	
<i>Barypeithes styriacus</i> (Seidlitz, 1868)	CHE	HE2014			x	
<i>Barypeithes vallestris</i> (Hampe, 1870)		FH1974	x			
	CTL					
<i>Bothynoderes declivis</i> (Olivier, 1807)	M		x			
<i>Brachiodontus alpinus</i> (Hampe, 1867)	CAS	ÖTG2017b			x	
<i>Brachonyx pineti</i> (Paykull, 1792)	CHE				x	
<i>Brachyderes incanus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Brachysomus echinatus</i> (Bonsdorff, 1785)	CHE				x	
<i>Brachysomus hirtus</i> (Boheman, 1845)		FH1974	x			
<i>Brachysomus hispidus</i> (Redtenbacher, 1849)	CHE				x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Brachysomus setiger</i> (Gyllenhal, 1840)		FH1974	x			
<i>Brachysomus subnudus</i> (Seidlitz, 1868)	CHE	HE2010			x	
<i>Brachytemnus porcatus</i> (Germar, 1824)	CHE	HE2006			x	
<i>Bradybatus creutzeri</i> Germar, 1824	CHE	HE2014			x	
<i>Bradybatus fallax</i> Gerstaecker, 1860	CHE			x		
<i>Bradybatus kellneri</i> Bach, 1854	CHE	HE2010			x	
<i>Calosirus terminatus</i> (Herbst, 1795)		FH1974	x			
<i>Ceutorhynchus alliariae</i> H. Brisout, 1860	CHE	HE2008			x	
<i>Ceutorhynchus assimilis</i> (Paykull, 1800)	CHE				x	
<i>Ceutorhynchus atomus</i> Boheman, 1845	CHE				x	
<i>Ceutorhynchus barbareae</i> Suffrian, 1847		FH1974	x			
<i>Ceutorhynchus chalibaeus</i> Germar, 1824		KA2001		x		
<i>Ceutorhynchus cochleariae</i> (Gyllenhal, 1813)	CHE				x	
<i>Ceutorhynchus coerulescens</i> Gyllenhal, 1837		SH1993		x		
<i>Ceutorhynchus constrictus</i> (Marsham, 1802)		FH1974	x			
<i>Ceutorhynchus dubius</i> C. Brisout, 1883		FH1974	x			
<i>Ceutorhynchus erysimi</i> (Fabricius, 1787)	CHE				x	
<i>Ceutorhynchus franzi</i> Dieckmann, 1971		FH1974	x			
<i>Ceutorhynchus griseus</i> C. Brisout, 1869		FH1974	x			
<i>Ceutorhynchus hirtulus</i> Germar, 1824		MA1976	x			
<i>Ceutorhynchus hutchinsiae</i> Tempere, 1975		SH1993	x			
<i>Ceutorhynchus ignitus</i> Germar, 1824	CHE	HE1995		x		
<i>Ceutorhynchus inaeffectatus</i> Gyllenhal, 1837		FH1974	x			
<i>Ceutorhynchus interjectus</i> Schultze, 1903		FH1974	x			
<i>Ceutorhynchus leprieuri</i> C. Brisout, 1881		HC1977	x			
<i>Ceutorhynchus minutus</i> (Reich, 1797)	CHE				x	
<i>Ceutorhynchus nanus</i> Gyllenhal, 1837		FH1974	x			
<i>Ceutorhynchus napi</i> Gyllenhal, 1837	CHE				x	
<i>Ceutorhynchus obstructus</i> (Marsham, 1802)	CHE				x	
<i>Ceutorhynchus pallidactylus</i> (Marsham, 1802)	CHE				x	
<i>Ceutorhynchus pandellei</i> C. Brisout, 1869		FH1974	x			
<i>Ceutorhynchus pectoralis</i> Weise, 1895	CHE		x			
<i>Ceutorhynchus pervicax</i> Weise, 1883	CHE			x		
<i>Ceutorhynchus picitarsis</i> Gyllenhal, 1837	CHE	BE1981	x			
<i>Ceutorhynchus plumbeus</i> C. Brisout, 1869		SH1993	x			
<i>Ceutorhynchus puncticollis</i> Boheman, 1845		JM1994	x			
<i>Ceutorhynchus pyrrhorhynchus</i> (Marsham, 1802)		FH1974	x			
<i>Ceutorhynchus querceti</i> (Gyllenhal, 1813)		FH1974	x			
<i>Ceutorhynchus rapae</i> Gyllenhal, 1837	CHE			x		
<i>Ceutorhynchus striatellus</i> Schultze, 1900		FH1974	x			
<i>Ceutorhynchus sulcatus</i> C. Brisout, 1869		FH1974	x			
<i>Ceutorhynchus sulcicollis</i> (Paykull, 1800)	CHE		x			
<i>Ceutorhynchus syrtes</i> Germar, 1824		FH1974	x			
<i>Ceutorhynchus typhae</i> (Herbst, 1795)	CHE				x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Ceutorhynchus unguicularis</i> C. G. Thomson, 1871	CM A			x		
<i>Chlorophanus graminicola</i> Schönherr, 1832	CHE	AS2017			x	
<i>Chlorophanus viridis balcanicus</i> Behne, 1989	CHE CTL				x	
<i>Chlorophanus viridis viridis</i> (Linnaeus, 1758)	M				x	
<i>Cionus alauda</i> (Herbst, 1784)	CHE			x		
<i>Cionus ganglbaueri</i> Wingelmüller, 1914	CHE				x	
<i>Cionus hortulanus</i> (Geoffroy, 1785)	CHE				x	
<i>Cionus leonhardi</i> Wingelmüller, 1914		FH1974	x			
<i>Cionus longicollis montanus</i> Wingelmüller, 1914	CHE				x	
<i>Cionus nigritarsis</i> Reitter, 1904	CHE				x	
<i>Cionus olens</i> (Fabricius, 1792)		DRB1994		x		
<i>Cionus olivieri</i> Rosenschold, 1838		FH1974	x			
<i>Cionus scrophulariae</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Cionus thapsus</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Cionus tuberculosus</i> (Scopoli, 1763)	CHE				x	
<i>Cleonis pigra</i> (Scopoli, 1763)		HE2015			x	
<i>Cleopomiarus distinctus</i> (Boheman, 1845)		ÖTG2017b			x	
<i>Cleopomiarus graminis</i> (Gyllenhal, 1813)	CHE				x	
<i>Cleopus pulchellus</i> (Herbst, 1795)		KA2001		x		
<i>Cleopus solani</i> (Fabricius, 1792)	CHE			x		
<i>Coeliastes lamii</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Coeliodes proximus</i> Schultze, 1895	CHE	HE2010			x	
<i>Coeliodes rana</i> (Fabricius, 1787)	CHE				x	
<i>Coeliodes ruber</i> (Marsham, 1802)	CHE	HE2007			x	
<i>Coeliodes transversealbofasciatus</i> (Goeze, 1777)	CHE	HE2007			x	
<i>Coeliodes trifasciatus</i> Bach, 1854	CHE				x	
<i>Coeliodinus nigritarsis</i> (Hartmann, 1895)		FH1974	x			
<i>Coeliodinus rubicundus</i> (Herbst, 1795)	CHE		x			
<i>Coelositona cinerascens</i> Fahaeus, 1840	CHE	HE2010			x	
<i>Coryssomerus capucinus</i> (Beck, 1817)		FH1974	x			
<i>Cossonus cylindricus</i> Sahlberg, 1835		FH1974	x			
<i>Cossonus linearis</i> (Fabricius, 1775)	CHE			x		
<i>Cossonus parallelepipedus</i> (Herbst, 1795)	CHE CTL	C/DBTLM			x	
<i>Cotaster cuneipennis</i> (Aube, 1850)	M		x			DL et al. 2015
<i>Cotaster spezziai</i> Diotti, Pesarini & Caldara, 2015	CHE	AS2017			x	DL et al. 2015 CPC2003- 2013
<i>Cryphalus asperatus</i> Gyllenhal, 1813	CHE				x	
<i>Cryphalus intermedius</i> Ferrari, 1867	CHE	HE2007			x	
<i>Cryphalus piceae</i> (Ratzeburg, 1837)	CHE				x	
<i>Cryphalus saltuarius</i> Weise, 1891		FH1974	x			
<i>Cryptorhynchus lapathi</i> (Linnaeus, 1758)	CHE		x			

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Crypturgus cinereus</i> (Herbst, 1793)	CHE				x	
<i>Crypturgus hispidulus</i> Thomson, 1870	CHE				x	
<i>Crypturgus pusillus</i> (Gyllenhal, 1813)	CHE			x		
<i>Crypturgus subcribrosus</i> Eggers, 1933	CHE	HE2019 PW&HE20			x	
<i>Curculio betulae</i> (Stephens, 1831)	CHE	04			x	
<i>Curculio elephas</i> (Gyllenhal, 1836)	CHE				x	
<i>Curculio glandium</i> Marsham, 1802	CHE				x	
<i>Curculio nucum</i> Linnaeus, 1758	CHE				x	
<i>Curculio pellitus</i> (Boheman, 1843)	CHE				x	
<i>Curculio venosus</i> (Gravenhorst, 1807)	CHE				x	
<i>Curculio villosus</i> Fabricius, 1781	CHE	HE2007			x	
<i>Datonychus angulosus</i> (Boheman, 1845)	CHE			x		
<i>Datonychus arquata</i> (Herbst, 1795)	CHE				x	
<i>Datonychus melanostictus</i> (Marsham, 1802)	CHE	HE2016			x	
<i>Datonychus paszlavszkyi</i> (Kuthy, 1890)		FH1974	x			
<i>Dendroctonus micans</i> (Kugelann, 1794)		FH1974	x			
<i>Dichotrachelus vulpinus kraussi</i> Penecke, 1894	CHE	ÖTG2017b			x	
<i>Dodecastichus geniculatus</i> (Germar, 1817)	CHE				x	
<i>Dodecastichus inflatus</i> (Gyllenhal, 1834)	CHE				x	
<i>Dodecastichus mastix</i> (Olivier, 1807)	CHE				x	
<i>Dodecastichus obsoletus</i> (Stierlin, 1861)	CHE				x	
<i>Dodecastichus pulverulentus</i> (Germar, 1824)	CHE	AS2017			x	
<i>Donus zoilus</i> (Scopoli, 1763)	CHE				x	
<i>Dorytomus dejeani</i> Faust, 1882	CHE				x	
<i>Dorytomus dorsalis</i> (Linnaeus, 1758)		HC1977	x			
<i>Dorytomus filirostris</i> (Gyllenhal, 1836)	CHE	HE2008 NL&FJJ199			x	
<i>Dorytomus hirtipennis</i> Bedel, 1884		8		x		
<i>Dorytomus ictor</i> (Herbst, 1795)	CHE			x		
<i>Dorytomus longimanus</i> (Forster, 1771)		FH1974	x			
<i>Dorytomus melanophthalmus</i> (Paykull, 1792)	CHE				x	
<i>Dorytomus minutus</i> (Gyllenhal, 1836)		FH1974	x			
<i>Dorytomus nordenskioldi</i> Faust, 1882	CHE			x		
<i>Dorytomus occalescens</i> (Gyllenhal, 1836)	CHE	HE2014			x	
<i>Dorytomus rubrirostris</i> Gravenhorst, 1807	CHE				x	CPC2003- 2013
<i>Dorytomus rufatus</i> (Bedel, 1888)	CHE				x	
<i>Dorytomus salicinus</i> (Gyllenhal, 1827)		FH1974	x			
<i>Dorytomus salicis</i> Walton, 1851	CTL M		x			
<i>Dorytomus schoenherri</i> Faust, 1882	M			x		
<i>Dorytomus suratus</i> (Gyllenhal, 1836)		FH1974	x			
<i>Dorytomus taeniatus</i> (Fabricius, 1781)	CHE				x	
<i>Dorytomus tortrix</i> (Linnaeus, 1761)	CHE				x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Dorytomus tremulae</i> (Fabricius, 1787)	CHE	HE2014			x	
<i>Dorytomus villosulus</i> (Gyllenhal, 1836)		DBZOB	x			
<i>Dryocoetes alni</i> (Georg, 1856)	CHE				x	
<i>Dryocoetes autographus</i> (Ratzeburg, 1837)	CHE				x	
<i>Dryocoetes hectographus</i> Reitter, 1913	CHE				x	
<i>Dryocoetes villosus</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Ellescus bipunctatus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Ellescus scanicus</i> (Paykull, 1792)	CHE				x	
<i>Ernoporicus caucasicus</i> (Lindemann, 1876)		HC1983	x			
<i>Ernoporicus fagi</i> (Fabricius, 1778)	CHE				x	
<i>Ernoporus tiliae</i> (Panzer, 1793)	CHE				x	
<i>Eubrychius velutus</i> (Beck, 1817)		FH1974	x			
<i>Eucoeliodes mirabilis</i> (A. Villa & J. B. Villa, 1835)	CHE				x	
<i>Euryommatus mariae</i> Roger, 1857		FH1974	x			?
<i>Eusomus ovulum</i> Germar, 1824	CHE				x	
<i>Gasterocercus depressirostris</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Glocianus distinctus</i> (C. Brisout, 1870)		FH1974 NL&FJJ199	x			
<i>Glocianus moelleri</i> (C. G. Thomson, 1868)		8		x		
<i>Glocianus punctiger</i> (C. R. Sahlberg, 1835)	CHE				x	
<i>Gnathotrichus materiarius</i> (Fitch, 1858)	CHE	HE2015			x	
<i>Graptus austriacus</i> (Otto, 1894)	CHE				x	
<i>Graptus kaufmanni kaufmanni</i> (Stierlin, 1884)	CHE				x	
<i>Graptus triguttatus wau</i> (Schrank, 1781)		FH1974	x			
<i>Graptus weberi</i> (Penecke, 1901)	CHE				x	
<i>Gronops lunatus</i> (Fabricius, 1775)		BC1871	x			?
<i>Gymnetron beccabungae</i> (Linnaeus, 1761)		FH1974	x			
<i>Gymnetron rostellum</i> (Herbst, 1795)		FH1974	x			
<i>Gymnetron rotundicolle</i> Gyllenhal, 1838		HE2020			x	
<i>Gymnetron veronicae</i> (Germar, 1821)		MA1976	x			
<i>Hadroplontus litura</i> (Fabricius, 1775)		FH1974	x			
<i>Hadroplontus trimaculatus</i> (Fabricius, 1775)	CHE		x			
<i>Hexarthrum exiguum</i> (Boheman, 1838)		HC1983	x			
<i>Hylastes angustatus</i> (Herbst, 1793)	CHE				x	
<i>Hylastes ater</i> (Paykull, 1800)	CHE				x	
<i>Hylastes attenuatus</i> Erichson, 1836	CHE				x	
<i>Hylastes brunneus</i> Erichson, 1836	CHE				x	
<i>Hylastes cunicularius</i> Erichson, 1836	CHE				x	
<i>Hylastes opacus</i> Erichson, 1836	CHE	HE2002			x	
<i>Hylastinus obscurus</i> (Marsham, 1802))	CHE				x	
<i>Hylesinus crenatus</i> (Fabricius, 1787)	CHE				x	
<i>Hylesinus fraxini</i> (Panzer, 1779)	CHE				x	
<i>Hylesinus toranio</i> (Danthoine, 1788)	CHE				x	
<i>Hylesinus wachtli orni</i> Fuchs, 1906	CHE				x	
<i>Hylobius abietis</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	



Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Hylobius excavatus</i> (Laicharting, 1781)	CHE	DBLA			x	
<i>Hylobius transversovittatus</i> (Goeze, 1777)	CHE	HE2006			x	
<i>Hylurgops glabratus</i> (Zetterstedt, 1828)	CHE				x	
<i>Hylurgops palliatus</i> (Gyllenhal, 1813)	CHE				x	
<i>Hylurgus ligniperda</i> (Fabricius, 1787)	CHE	HE2006			x	
<i>Hypera arator</i> (Linnaeus, 1758)	CHE	C/DBTLM			x	
<i>Hypera conmaculata</i> (Herbst, 1795)		KA2001		x		
<i>Hypera diversipunctata</i> (Schränk, 1798)	CHE				x	
<i>Hypera egregia</i> (Capiomont, 1868)		FH1974	x			
<i>Hypera melancholica</i> (Fabricius, 1792)		FH1974	x			
<i>Hypera meles</i> (Fabricius, 1792)	CHE	HE2008			x	
<i>Hypera miles</i> (Paykull, 1792)	CHE				x	
<i>Hypera nigrirostris</i> (Fabricius, 1775)	CHE				x	
<i>Hypera plantaginis</i> (De Geer, 1775)	CHE				x	
<i>Hypera postica</i> (Gyllenhal, 1813)	CHE				x	
<i>Hypera rumicis</i> (Linnaeus, 1758)		FH1974	x			
<i>Hypera striata</i> (Boheman, 1834)	CHE				x	
<i>Hypera venusta</i> (Fabricius, 1781)	CHE				x	
<i>Ips acuminatus</i> (Gyllenhal, 1827)	CHE	HE2006			x	
<i>Ips amitinus</i> (Eichhoff, 1871)	CHE			x		
<i>Ips cembrae</i> (Heer, 1836)	CHE				x	
<i>Ips duplicatus</i> (Sahlberg, 1836)		CFA1980	x			
<i>Ips mansfeldi</i> (Wachtl, 1879)		CFA1980	x			
<i>Ips sexdentatus</i> (Börner, 1776)	CHE	HE2004			x	
<i>Ips typographus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Isochnus angustifrons</i> (West, 1916)		KA2001		x		
<i>Isochnus foliorum</i> (Müller, 1764)	CHE				x	
<i>Isochnus sequensi</i> Stierlin, 1894	CHE				x	
<i>Kissophagus hederæ</i> (Schmitt, 1843)	CHE	HE2015			x	
<i>Kissophagus novaki</i> Reitter, 1894	CHE	HE2015			x	
<i>Kyklioacalles navieresi</i> Boheman, 1837	CHE	HE2019			x	
<i>Kyklioacalles roboris</i> Curtis, 1834	CHE				x	
<i>Larinus jaceæ</i> (Fabricius, 1775)	CHE				x	
<i>Larinus obtusus</i> Gyllenhal, 1835	CHE				x	
<i>Larinus planus</i> (Fabricius, 1792)	CHE	HE2010			x	
<i>Larinus pollinis</i> (Laicharting, 1781)	CHE			x		
<i>Larinus sturnus</i> (Schaller, 1783)	CHE				x	
<i>Larinus turbinatus</i> Gyllenhal, 1835	CHE				x	
<i>Leiosoma baudii</i> Bedel, 1884	CHE				x	CPC2003- 2013
<i>Leiosoma concinnum</i> Boheman, 1842	CHE				x	
<i>Leiosoma cribrum</i> (Gyllenhal, 1834)	CHE				x	
<i>Leiosoma cyanopterum</i> Redtenbacher, 1849	CHE				x	
<i>Leiosoma deflexum</i> (Panzer, 1795)	CHE				x	
<i>Leiosoma kirschi</i> Gredler, 1866		FH1974	x			
<i>Lepyryus armatus</i> Weise, 1893	CHE				x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Lepyrus palustris</i> (Scopoli, 1763)	CHE				x	
<i>Lignyodes bischoffi</i> (Blatchley, 1916)	CHE				x	
<i>Lignyodes enucleator</i> (Panzer, 1798)	CHE	HE2003			x	
<i>Limnobaris dolorosa</i> (Goeze, 1777)	CHE				x	
<i>Limnobaris t-album atriplicis</i> (Fabricius, 1777)	CHE				x	
<i>Liophloeus lentus</i> Germar, 1824	CHE				x	
<i>Liophloeus tessulatus</i> (Müller, 1776)	CHE				x	
<i>Liparus coronatus</i> (Goeze, 1777)		FH1974	x			
<i>Liparus germanus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Liparus glabrirostris</i> Küster, 1849	CHE				x	
<i>Lixus angustus</i> (Herbst, 1795)		HC1983	x			
<i>Lixus brevipes</i> C. Brisout, 1866		HC1983	x			
<i>Lixus cardui</i> Olivier, 1807	CHE	HE2002			x	
<i>Lixus fasciculatus</i> Boheman, 1835	CHE	HE2001			x	
<i>Lixus iridis</i> Olivier, 1807		HE2016			x	
<i>Lixus paraplecticus</i> (Linnaeus, 1758)		HC1983	x			
<i>Lixus pulverulentus</i> (Scopoli, 1763)		FH1974	x			
<i>Lixus punctiventris</i> Boheman, 1835		HC1977	x			
<i>Lixus vilis</i> (Rossi, 1790)		HE2015			x	
<i>Lymantor aceris</i> (Lindemann, 1875)	CHE				x	
<i>Magdalis armigera</i> (Geoffroy, 1785)	CHE				x	
<i>Magdalis barbicornis</i> (Latreille, 1804)	CHE				x	
<i>Magdalis carbonaria</i> (Linnaeus, 1758)		KA2001			x	
<i>Magdalis caucasica</i> (Tournier, 1872)		FH1974	x			
<i>Magdalis cerasi</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Magdalis duplicata</i> Germar, 1819	CHE				x	
<i>Magdalis exarata</i> (H. Brisout de Barneville, 1862)	CHE	HE2002			x	
<i>Magdalis flavicornis</i> (Gyllenhal, 1836)	CHE				x	
<i>Magdalis frontalis</i> (Gyllenhal, 1827)	CHE			x		
<i>Magdalis fuscicornis</i> (Desbrochers, 1870)	CHE	HE2002			x	
<i>Magdalis linearis</i> (Gyllenhal, 1827)	CHE			x		
<i>Magdalis memnonia</i> (Gyllenhal, 1837)	CHE		x			
<i>Magdalis nitida</i> (Gyllenhal, 1827)	CHE				x	
<i>Magdalis nitidipennis</i> (Boheman, 1843)		MA1976	x			
<i>Magdalis phlegmatica</i> (Herbst, 1797)	CHE				x	
<i>Magdalis rufa</i> Germar, 1824	CHE				x	
<i>Magdalis ruficornis</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Magdalis violacea</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Mecaspis alternans</i> (Herbst, 1795)	CHE	HE2019			x	
<i>Mecinus collaris</i> Germar, 1821		FH1974	x			
<i>Mecinus labilis</i> (Herbst, 1795)	CHE	HE2008			x	
<i>Mecinus pascuorum</i> (Gyllenhal, 1813)		FH1974	x			
<i>Mecinus pyraster</i> (Herbst, 1795)	CHE				x	
<i>Melanobaris laticollis</i> (Marsham, 1802)		FH1974	x			

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
		SR et al.				
<i>Miarus abeillei</i> Desbrochers, 1893		2011	x			
<i>Miarus abnormis</i> Solari, 1947	CHE				x	
<i>Miarus ajugae</i> (Herbst, 1795)	CHE				x	
<i>Miarus campanulae</i> Linnaeus, 1767	CHE		x			
<i>Miarus monticola</i> Petri, 1912	CHE				x	
<i>Micrelus ericae</i> (Gyllenhal, 1813)	CHE			x		
<i>Microplontus campestris</i> (Gyllenhal, 1837)		FH1974	x			
<i>Microplontus rugulosus</i> (Herbst, 1795)		MA1976	x			
<i>Microplontus triangulum</i> (Boheman, 1845)	CHE	HE2015			x	
<i>Minyops carinatus</i> (Linnaeus, 1767)		FH1974	x			
	CTL					
<i>Minyops variolosus</i> (Fabricius, 17759)	M		x			
<i>Mogulones abbreviatulus</i> (Fabricius, 1792)	CHE			x		
<i>Mogulones albosignatus</i> (Gyllenhal, 1837)		FH1974	x			
<i>Mogulones amplipennis</i> (Schultze, 1897)		FH1974	x			
<i>Mogulones angulicollis</i> (Schultze, 1897)		FH1974	x			
<i>Mogulones asperifoliarum</i> (Gyllenhal, 1813)	CHE			x		
<i>Mogulones borraginis</i> (Fabricius, 1792)		FH1974	x			
<i>Mogulones crucifer</i> (Pallas, 1771)		HE2018			x	
	CTL					
<i>Mogulones diecki</i> (H. Brisout, 1870)	M			x		
<i>Mogulones euphorbiae</i> (C. Brisout, 1866)		FH1974	x			
<i>Mogulones geographicus</i> (Goeze, 1777)	CHE			x		
<i>Mogulones javetii</i> (Gerhardt, 1867)		FH1974	x			
<i>Mogulones larvatus</i> (Schultze, 1897)		HE2020			x	
<i>Mogulones pallidicornis</i> (Gougelet & H. Brisout, 1860)	CHE	HE2010			x	
<i>Mogulones raphani</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Mogulones t-album</i> (Gyllenhal, 1837)		FH1974	x			
<i>Mogulones trisignatus</i> (Gyllenhal, 1837)		FH1974	x			
<i>Mononychus punctumalbum</i> (Herbst, 1784)	CHE				x	
<i>Nedyus quadrimaculatus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Neoglanis comatus</i> (Boheman, 1842)	CHE				x	
<i>Neoglanis elegans</i> (Boheman, 1842)	CHE				x	
<i>Neoglanis intermedius</i> (Boheman, 1842)	CHE				x	
<i>Neoglanis ovalis</i> (Boheman, 1842)	CHE				x	
<i>Neoglanis oxalidis</i> (Herbst, 1795)	CHE			x		
<i>Neoglanis palumbarius</i> (Germar, 1821)		AS2017			x	
<i>Neoglanis rubi</i> (Krauss, 1900)	CAS	ÖTG2017b			x	
<i>Neoglanis segnis</i> (Capiomont, 1868)	CHE	AS2017			x	
<i>Neoglanis tessellatus</i> (Boheman, 1834)		FH1974	x			
<i>Neoglanis velutinus</i> (Boheman, 1842)	CAS	ÖTG2017b			x	
<i>Neoglanis viennensis</i> (Herbst, 1795)	CHE				x	
<i>Neophytobius granatus</i> (Gyllenhal, 1835)		FH1974	x			

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Neophytobius quadrinodosus</i> (Gyllenhal, 1813)	CHE	HE2015			x	
<i>Neoplinthus tigratus porculus</i> Fabricius, 1801	CHE				x	
<i>Omiamima vindobonensis</i> (Formanek, 1908)		FH1974	x			
<i>Onyxacalles boehmei</i> Kostal & Holecova, 2001		KA2001		x		
<i>Onyxacalles croaticus</i> (H. Brisout de Barneville, 1867)		KA2001		x		
<i>Onyxacalles pyrenaicus</i> (Boheman, 1844)	CHE				x	
<i>Oprohinus consputus</i> (Germar, 1824)		FH1974	x			
<i>Oprohinus suturalis</i> (Fabricius, 1775)	CHE	HE1995		x		
<i>Orchestes avellanae</i> (Donovan, 1797)	CHE				x	
<i>Orchestes fagi</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Orchestes pilosus</i> (Fabricius, 1781)	CHE	HE2014			x	
<i>Orchestes quedenfeldtii</i> Gerhardt, 1865	CHE	HE2014			x	
<i>Orchestes quercus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Orchestes rusci</i> (Herbst, 1795)		MA1976	x			
<i>Orchestes sparsus</i> Fahaeus, 1843		HC1977	x			
<i>Orchestes subfasciatus</i> Gyllenhal, 1835		FH1974	x			
<i>Orchestes testaceus</i> (Müller, 1776)	CHE				x	
<i>Oreorrhynchaeus alpicola</i> Otto, 1894		FH1974	x			
<i>Orobitis cyanea</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Orobitis nigrinus</i> Reitter, 1885		FH1974	x			
<i>Orthochaetes setiger</i> (Beck, 1817)	CHE	ÖTG2017b			x	
<i>Orthotomicus laricis</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Orthotomicus proximus</i> (Eichhoff, 1867)		FH1974	x			
<i>Orthotomicus suturalis</i> (Gyllenhal, 1827)	CHE				x	
<i>Otiorhynchus alpicola</i> Boheman, 1843	CHE				x	
<i>Otiorhynchus ambigener</i> Penecke, 1922	CHE				x	
<i>Otiorhynchus anthracinus</i> (Scopoli, 1763)		FH1974	x			
<i>Otiorhynchus apfelbecki</i> Stierlin, 1887		FH1974	x			
<i>Otiorhynchus armadillo</i> (Rossi, 1792)	CHE				x	
<i>Otiorhynchus auricapillus</i> Germar, 1824	CHE				x	
<i>Otiorhynchus auricomus</i> Germar, 1824	CHE	ÖTG2017b			x	
<i>Otiorhynchus austriacus</i> (Fabricius, 1801)	CHE				x	
	CTL					
<i>Otiorhynchus azaleae</i> Penecke, 1894	M			x		
<i>Otiorhynchus bisulcatus</i> (Fabricius, 1781)	CHE				x	
<i>Otiorhynchus chaldeus</i> Stierlin, 1861		KA2001		x		
<i>Otiorhynchus chrysocomus</i> Germar, 1824	CHE				x	
<i>Otiorhynchus coecus</i> Germar, 1824	CAS	AS2017			x	
<i>Otiorhynchus crataegi</i> Germar, 1824	CHE				x	
<i>Otiorhynchus duinensis</i> Germar, 1824		FH1974	x			
<i>Otiorhynchus equestris</i> (Richter, 1820)	CHE			x		
	CTL					
<i>Otiorhynchus eremicola</i> Rosenhauer, 1847	M			x		
<i>Otiorhynchus foraminosus</i> Boheman, 1843	CHE				x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Otiorhynchus fraxini</i> Germar, 1824		FH1974	x			
<i>Otiorhynchus frigidus</i> Mulsant, 1859		FH1974	x			
<i>Otiorhynchus gemmatus</i> (Scopoli, 1763)	CHE				x	
<i>Otiorhynchus globulus</i> Gredler, 1866		FH1974	x			
	CTL					
<i>Otiorhynchus kuenburgi</i> Stierlin, 1896	M		x			
<i>Otiorhynchus labilis</i> Stierlin, 1883	CHE			x		
<i>Otiorhynchus laevigatus</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Otiorhynchus lasius</i> (Germar, 1817)	CHE			x		
<i>Otiorhynchus lavandus</i> Germar, 1824		BC1871	x			?
<i>Otiorhynchus lepidopterus</i> (Fabricius, 1794)	CHE				x	
<i>Otiorhynchus ligustici</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Otiorhynchus montivagus</i> Boheman, 1843		C/DBTLM			x	
<i>Otiorhynchus morio</i> (Fabricius, 1781)	CHE				x	
		MA&HE19				
<i>Otiorhynchus multipunctatus</i> (Fabricius, 1792)		85	x			
<i>Otiorhynchus nocturnus</i> Reitter, 1913		KA2001		x		
<i>Otiorhynchus nodosus</i> (O. F. Müller, 1764)	CHE			x		
<i>Otiorhynchus ovatus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE	ÖTG2017b			x	
<i>Otiorhynchus pauxillus</i> Rosenhauer, 1847	CHE				x	
<i>Otiorhynchus perdix</i> (Olivier, 1807)	CHE				x	
<i>Otiorhynchus picitarsis</i> Rosenhauer, 1856	CHE				x	
<i>Otiorhynchus pigrans</i> Stierlin, 1861	CHE				x	
<i>Otiorhynchus pinastri</i> (Herbst, 1795)	CHE				x	
<i>Otiorhynchus porcatus</i> (Herbst, 1795)	CHE				x	
						CPC2003- 2013
<i>Otiorhynchus pseudonothus</i> Apfelbeck, 1897	CHE	HE2007			x	
<i>Otiorhynchus punctifrons</i> Stierlin, 1888	CHE	C/DBTLM			x	
<i>Otiorhynchus raucus</i> (Fabricius, 1777)	CHE				x	
<i>Otiorhynchus rugifrons</i> (Gyllenhal, 1813)		FH1974	x			
<i>Otiorhynchus rugosostriatus</i> (Goeze, 1777)	CHE				x	
<i>Otiorhynchus scaber</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Otiorhynchus schaubergeri</i> Lona, 1923		FH1974	x			
<i>Otiorhynchus sensitivus</i> (Scopoli, 1763)	CHE				x	
	CTL					
<i>Otiorhynchus signatipennis</i> Gyllenhal, 1834	M		x			
<i>Otiorhynchus singularis</i> (Linnaeus, 1767)	CHE				x	
<i>Otiorhynchus squamosus</i> Miller, 1859	CHE	ÖTG2017b			x	
	CTL					
<i>Otiorhynchus stenorostris</i> Apfelbeck, 1898	M		x			
<i>Otiorhynchus styriacus</i> Stierlin, 1886		HC1977	x			
<i>Otiorhynchus subcostatus</i> Stierlin, 1866		KA2001		x		
<i>Otiorhynchus subdentatus</i> Bach, 1854	CHE				x	
<i>Otiorhynchus subquadratus</i> Rosenhauer, 1847	CHE				x	
<i>Otiorhynchus sulcatus</i> (Fabricius, 1775)	CHE				x	
<i>Otiorhynchus tenebricosus</i> (Herbst, 1784)	CHE	C/DBTLM			x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Otiorhynchus troyeri</i> Stierlin, 1883	CHE	ÖTG2017b			x	CPC2003- 2013
<i>Otiorhynchus turbator</i> F. Solari, 1932	CHE				x	
<i>Otiorhynchus uncinatus</i> Germar, 1824	CHE				x	
<i>Pachyrhinus mustela</i> (Herbst, 1797)	CHE				x	
<i>Pachytychius sparsutus</i> (Olivier, 1807)		FH1974	x			
<i>Parthelcus pollinarius</i> (Forster, 1771)	CHE				x	
<i>Pelenomus commari</i> (Panzer, 1794)	CHE			x		
<i>Pelenomus quadricorniger</i> (Colonnelli, 1986)	CHE	HE2015			x	
<i>Pelenomus quadrituberculatus</i> (Fabricius, 1787)		FH1974	x			
<i>Pelenomus velaris</i> (Gyllenhal, 1827)		FH1974	x			
<i>Pelenomus waltoni</i> (Boheman, 1843)	CHE	HE2015			x	
<i>Phloeophagus lignarius</i> (Marsham, 1802)	CHE				x	
<i>Phloeosinus thujae</i> (Perris, 1855)	CHE	HE2006			x	
<i>Phloeotribus spinulosus</i> (Rey, 1883)	CHE				x	
<i>Phrydiuchus topiarius</i> (Germar, 1824)		FH1974	x			
<i>Phyllobius alpinus</i> Stierlin, 1859	CHE				x	
<i>Phyllobius arborator</i> (Herbst, 1797)	CHE				x	
<i>Phyllobius argentatus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Phyllobius betulinus</i> (Bechstein & Scharfenberg, 1805)	CHE				x	
<i>Phyllobius glaucus</i> (Scopoli, 1763)	CHE				x	
<i>Phyllobius maculicornis</i> Germar, 1824	CAS	ÖTG2017b			x	
<i>Phyllobius oblongus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Phyllobius pallidus</i> (Fabricius, 1792)		FH1974	x			
<i>Phyllobius pomaceus</i> Gyllenhal, 1834	CHE				x	
<i>Phyllobius pyri</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Phyllobius roboretanus</i> Gredler, 1882		FH1974	x			
<i>Phyllobius thalassinus</i> Gyllenhal, 1834	CHE	HE2010			x	
<i>Phyllobius vespertinus</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Phyllobius virideaeris</i> (Laicharting, 1781)		FH1974	x			
<i>Phyllobius viridicollis</i> (Fabricius, 1792)	CHE			x		
<i>Phytobius leucogaster</i> (Marsham, 1802)	CHE				x	
<i>Pissodes castaneus</i> (De Geer, 1775)	CHE				x	
<i>Pissodes harcyniae</i> (Herbst, 1795)	CHE				x	
<i>Pissodes piceae</i> (Illiger, 1807)	CHE				x	
<i>Pissodes pini</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Pissodes piniphilus</i> (Herbst, 1797)		FH1974	x			
<i>Pissodes scabricollis</i> Miller, 1859	CHE	KA2001			x	
<i>Pissodes validirostris</i> (C. R. Sahlberg, 1834)	CHE	HE2010			x	
<i>Pityogenes bidentatus</i> (Herbst, 1784)	CHE				x	
<i>Pityogenes bistridentatus</i> (Eichhoff, 1878)	CHE	HE1995		x		
<i>Pityogenes chalcographus</i> (Linnaeus, 1761)	CHE				x	
<i>Pityogenes conjunctus</i> (Reitter, 1887)	CHE	C/DBAS		x		
<i>Pityogenes quadridens</i> (Hartig, 1834)		FH1974	x			

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Pityogenes trepanatus</i> (Nördlinger, 1848)		FH1974	x			
<i>Pityokteines curvidens</i> (Germar, 1824)	CHE			x		
<i>Pityokteines spinidens</i> (Reitter, 1894)	CHE				x	
<i>Pityokteines vorontzowi</i> (Jacobson, 1895)	CHE				x	
<i>Pityophthorus carniolicus</i> Wichmann, 1910	CHE				x	
<i>Pityophthorus exsculptus</i> (Ratzeburg, 1837)		HC1971	x			
<i>Pityophthorus glabratus</i> Eichhoff, 1878		FH1974	x			
<i>Pityophthorus henscheli</i> Seitner, 1887		KA2001		x		
<i>Pityophthorus lichtensteinii</i> (Ratzeburg, 1837)		FH1974	x			
<i>Pityophthorus pityographus</i> (Ratzeburg, 1837)	CHE				x	
<i>Platypus cylindrus</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Plinthus findelii</i> Boheman, 1842	CHE				x	
<i>Plinthus megerlei</i> (Panzer, 1804)		KA2001		x		
<i>Plinthus squalidus parreyssii</i> Boheman, 1842	CHE			x		
<i>Plinthus sturmii</i> Germar, 1819	CHE			x		
	CTL					
<i>Plinthus tischeri</i> Germar, 1824	M		x			?
<i>Polydrusus aeratus</i> (Gravenhorst, 1807)	CHE				x	
<i>Polydrusus amoenus</i> (Germar, 1824)	CHE			x		
<i>Polydrusus cervinus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Polydrusus confluens</i> Stephens, 1831	CHE			x		
<i>Polydrusus corruscus</i> Germar, 1824	CHE	HE1995		x		
<i>Polydrusus formosus</i> (Mayer, 1779)	CHE				x	
<i>Polydrusus fulvicornis</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Polydrusus impar</i> Goziz, 1882	CHE				x	
<i>Polydrusus impressifrons</i> Gyllenhal, 1834		FH1974	x			
<i>Polydrusus marginatus</i> Stephens, 1831	CHE				x	
<i>Polydrusus mollis</i> (Ström, 1768)	CHE				x	
<i>Polydrusus paradoxus</i> Stierlin, 1859	CHE				x	
<i>Polydrusus picus</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Polydrusus pilosus</i> Gredler, 1866	CHE				x	
<i>Polydrusus pterygomalis</i> Boheman, 1840	CHE				x	
<i>Polydrusus tereticollis</i> (De Geer, 1775)	CHE				x	
<i>Polygraphus grandiclava</i> Thomson, 1886	CHE				x	
<i>Polygraphus poligraphus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Polygraphus subopacus</i> Thomson, 1871	CHE				x	
<i>Pselactus spadix</i> (Herbst, 1795)	CHE			x		
<i>Pseudocleonus grammicus</i> (Panzer, 1789)		FH1974	x			
<i>Pseudomyllocerus canescens invreae</i> (Solari, 1948)		FH1974	x			
<i>Pseudorchestes pratensis</i> (Germar, 1821)	CHE				x	
<i>Pteleobius vittatus</i> (Fabricius, 1787)	CHE				x	
<i>Rhamphus pulicarius</i> (Herbst, 1795)	CHE				x	
<i>Rhamphus subaeneus</i> Illiger, 1807	CHE	HE1995		x		
<i>Rhinocyllus conicus</i> (Frölich, 1792)	CHE	HE2006			x	
<i>Rhinomias austriacus</i> (Reitter, 1894)	CHE				x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Rhinomias forticornis</i> (Boheman, 1846)	CLA CTL	DBLA			x	
<i>Rhinomias gattereri</i> (Stierlin, 1884)	M			x		
<i>Rhinoncus albicinctus</i> Gyllenhal, 1837	CHE	HE2007			x	
<i>Rhinoncus bosnicus</i> Schultze, 1900		HC1983	x			
<i>Rhinoncus bruchoides</i> (Herbst, 1784)	CHE				x	
<i>Rhinoncus castor</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Rhinoncus henningsi</i> Wagner, 1936		FH1974	x			
<i>Rhinoncus inconspicuum</i> (Herbst, 1795)	CLA	DBLA			x	
<i>Rhinoncus pericarpus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Rhinoncus perpendicularis</i> (Reich, 1797)	CHE				x	
<i>Rhinusa antirrhini</i> (Paykull, 1800)	CHE				x	
<i>Rhinusa asellus</i> (Gravenhorst, 1807)		FH1974	x			
<i>Rhinusa bipustulata</i> (Rossi, 1792)	CHE	HE2006			x	
<i>Rhinusa collina</i> (Gyllenhal, 1813)		ÖTG2017b			x	
<i>Rhinusa linariae</i> (Panzer, 1792)	CHE			x		
<i>Rhinusa melas</i> (Boheman, 1838)	CHE				x	
<i>Rhinusa neta</i> (Germar, 1821)	CHE			x		
<i>Rhinusa tetra</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Rhynchaenus xylostei</i> Clairville, 1798	CHE			x		
<i>Rhyncolus ater</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Rhyncolus elongatus</i> (Gyllenhal, 1827)	CHE	HE2004			x	
<i>Rhyncolus punctatulus</i> Boheman, 1838	CHE	HE2007			x	
<i>Rhyncolus reflexus</i> Boheman, 1838	CHE				x	
<i>Rhyncolus sculpturatus</i> Waltl, 1839	CHE	HE2016			x	
<i>Ruteria hypocrita</i> (Boheman, 1837)	CHE				x	
<i>Rutidosoma fallax</i> (Otto, 1897)	CHE				x	
<i>Rutidosoma globulus</i> (Herbst, 1795)	CHE				x	
<i>Sciaphilus asperatus</i> (Bonsdorff, 1758)	CHE CTL				x	
<i>Sciaphobus setosulus</i> (Germar, 1824)	M		x			
<i>Scleropterus offensus</i> Boheman, 1837	CHE			x		
<i>Scleropterus serratus</i> (Germar, 1824)	CHE				x	
<i>Scolytus carpini</i> (Ratzeburg, 1837)	CHE				x	
<i>Scolytus intricatus</i> (Ratzeburg, 1837)	CHE				x	
<i>Scolytus laevis</i> Chapuis, 1869	CHE				x	
<i>Scolytus mali</i> (Bechstein, 1805)	CHE CTL				x	
<i>Scolytus multistriatus</i> (Marsham, 1802)	M		x			
<i>Scolytus pygmaeus</i> (Fabricius, 1787)	CHE	HE2010			x	
<i>Scolytus ratzeburgii</i> Janson, 1856		HC1983	x			
<i>Scolytus rugulosus</i> (Müller, 1818)	CHE	MA&HE19			x	
<i>Scolytus scolytus</i> (Fabricius, 1775)		85		x		
<i>Scolytus triarmatus</i> (Eggers, 1912)	CHE	HE1995		x		
<i>Sibinia femoralis</i> Germar, 1824		BC1871	x			?



Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Sibinia pellucens</i> (Scopoli, 1772)	CHE	HE2004			x	
<i>Sibinia primita</i> (Herbst, 1795)		FH1974	x			
<i>Sibinia sodalis</i> Germar, 1824		BC1871	x			?
<i>Sibinia subelliptica</i> (Desbrochers, 1873)		FH1974	x			
<i>Sibinia viscariae</i> (Linnaeus, 1761)	CHE	HE2014			x	
<i>Simo hirticornis</i> (Herbst, 1795)	CHE				x	
<i>Sirocalodes depressicollis</i> (Gyllenhal, 1813)		KA2001		x		
<i>Sitona ambiguus</i> Gyllenhal, 1834	CHE				x	
<i>Sitona cylindricollis</i> Fahaeus, 1840		KA2001		x		
<i>Sitona hispidulus</i> (Fabricius, 1776)	CHE				x	
<i>Sitona humeralis</i> Stephens, 1831	CHE				x	
<i>Sitona languidus</i> Gyllenhal, 1834		KA2001		x		
<i>Sitona lateralis</i> Gyllenhal, 1834	CHE				x	
<i>Sitona lepidus</i> Gyllenhal, 1834	CHE				x	
<i>Sitona lineatus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
	CTL					
<i>Sitona longulus</i> Gyllenhal, 1834	M		x			
<i>Sitona macularius</i> (Marsham, 1802)	CHE				x	
<i>Sitona puncticollis</i> Stephens, 1831	CHE			x		
<i>Sitona striatellus</i> Gyllenhal, 1834	CHE				x	
	CTL					
<i>Sitona sulcifrons argutulus</i> Gyllenhal, 1834	M		x			
<i>Sitona sulcifrons sulcifrons</i> (Thunberg, 1789)	CHE				x	
<i>Sitona suturalis</i> Stephens, 1831	CHE				x	
<i>Sitona tenuis</i> Rosenhauer, 1847	CHE	HE2015			x	
<i>Sitona waterhousei</i> Walton, 1846	CHE				x	
<i>Smicronyx coecus</i> (Reich, 1797)		KA2001		x		CPC2003- 2013
<i>Smicronyx jungermanniae</i> (Reich, 1797)	CHE				x	CPC2003- 2013
<i>Smicronyx smreczynskii</i> F. Solari, 1952		HC1977	x			CPC2003- 2013
<i>Smicronyx syriacus</i> Faust, 1887	CHE			x		CPC2003- 2013
<i>Stenocarus cardui</i> (Herbst, 1784)		FH1974	x			
<i>Stenocarus ruficornis</i> (Stephens, 1831)	CHE	HE2006			x	
<i>Stereocorynes truncorum</i> (Germar, 1824)	CHE				x	
<i>Stereonychus fraxini</i> (De Geer, 1775)	CHE	HE2002			x	
<i>Stomodes gyrosicollis</i> Boheman, 1843	CHE	HE2010			x	
<i>Strophosoma melanogrammum</i> (Forster, 1771)	CHE				x	
<i>Tachyerges decoratus</i> (Germar, 1821)	CHE	ÖTG2017b			x	
<i>Tachyerges pseudostigma</i> (Tempere, 1982)		AS2017			x	
<i>Tachyerges rufitarsis</i> (Germar, 1821)		HC1977	x			
<i>Tachyerges salicis</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Tachyerges stigma</i> (Germar, 1821)	CHE				x	
<i>Tanymecus palliatus</i> (Fabricius, 1787)	CHE				x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Tapeinotus sellatus</i> (Fabricius, 1794)	CHE			x		
<i>Taphrorychus bicolor</i> (Herbst, 1793)	CHE				x	
<i>Thamiocolus kraatzi</i> (C. Brisout, 1869)		FH1974	x			
<i>Thamiocolus paravilis</i> Dieckmann, 1973		FH1974	x			
<i>Thamiocolus signatus</i> (Gyllenhal, 1837)		FH1974	x			
<i>Thamiocolus viduatus</i> (Gyllenhal, 1813)	CHE				x	
<i>Tomicus minor</i> (Hartig, 1834)	CHE				x	
<i>Tomicus piniperda</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Trachodes hispidus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Trachyphloeus alternans</i> Gyllenhal, 1834	CHE	HE2010			x	
<i>Trachyphloeus angustisetulus</i> Hansen, 1915	CHE	HE2007			x	
<i>Trachyphloeus aristatus</i> (Gyllenhal, 1827)	CHE				x	
<i>Trachyphloeus asperatus</i> Boheman, 1843		C/DBTLM		x		
<i>Trachyphloeus bifoveolatus</i> (Beck, 1917)	CHE				x	
<i>Trachyphloeus rectus</i> Thomson, 1865		FH1974	x			
<i>Trachyphloeus scabriculus</i> (Linnaeus, 1771)		FH1974	x			
<i>Trachyphloeus spinimanus</i> Germar, 1824		FH1974	x			
<i>Trachystyphlus alpinus</i> (Penecke, 1894)	CHE				x	
<i>Trichosirocalus barnevillei</i> (Grenier, 1866)	CHE			x		
<i>Trichosirocalus horridus</i> (Panzer, 1801)		FH1974	x			
<i>Trichosirocalus troglodytes</i> (Fabricius, 1787)	CHE				x	
<i>Tropiphorus cucullatus</i> Fauvel, 1888		KA2001		x		
<i>Tropiphorus elevatus</i> (Herbst, 1795)	CHE				x	
<i>Tropiphorus globatus</i> (Herbst, 1795)	CHE			x		
<i>Tropiphorus micans</i> Boheman, 1842		FH1974	x			
<i>Tropiphorus obtusus</i> (Bonsdorff, 1785)		FH1974	x			
<i>Tropiphorus styriacus</i> Bedel, 1883	CAS	ÖTG2017b			x	
<i>Tropiphorus terricola</i> (Newman, 1838)	CHE	C/DBTLM			x	
<i>Trypodendron domesticum</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Trypodendron laeve</i> Eggers, 1939		KA2001		x		
<i>Trypodendron lineatum</i> (Olivier, 1795)	CHE				x	
<i>Trypodendron signatum</i> (Fabricius, 1787)	CHE				x	
<i>Trypophloeus asperatus</i> (Gyllenhal, 1813)	CHE	HE2015			x	
<i>Tychius aureolus</i> Kiesenwetter, 1851		FH1974	x			
<i>Tychius brevisculus</i> Desbrochers, 1873	CHE				x	
<i>Tychius crassirostris</i> Kirsch, 1871		HC1971 MA&HE19	x			
<i>Tychius junceus</i> (Reich, 1797)	CHE	85		x		
<i>Tychius lineatulus</i> Stephens, 1831		FH1974	x			
<i>Tychius medicaginis</i> C. Brisout, 1862	CHE				x	
<i>Tychius meliloti</i> Stephens, 1831	CHE				x	
<i>Tychius parallelus</i> (Panzer, 1794)	CHE				x	
<i>Tychius picirostris</i> (Fabricius, 1787)	CHE				x	
<i>Tychius quinquepunctatus</i> (Linnaeus, 1758)	CHE				x	
<i>Tychius rufipennis</i> C. Brisout, 1862	CHE	HE1998		x		
<i>Tychius squamulatus</i> Gyllenhal, 1836	CHE	HE2010			x	

Art	Coll.	Quellen	vor 1975	1975- 1999	ab 2000	Anm.
<i>Tychius stephensi</i> Schönherr, 1836	CHE				x	
<i>Tylotus chrysops</i> (Herbst, 1797)	CHE	ÖTG2017b			x	
<i>Tylotus megerlei</i> (Fabricius, 1801)	CHE	AS2017			x	
<i>Xyleborinus alni</i> Nijjima, 1909	CHE				x	
<i>Xyleborinus saxesenii</i> (Ratzeburg, 1837)	CHE				x	
<i>Xyleborus affinis</i> Eichhoff, 1868	CHE	HE2007			x	
<i>Xyleborus dispar</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Xyleborus dryographus</i> (Ratzeburg, 1837)	CHE				x	
<i>Xyleborus eurygraphus</i> (Ratzeburg, 1837)	CAS	DBAS	x			
<i>Xyleborus ferrugineus</i> Fabricius, 1801	CHE	HE2014			x	
<i>Xyleborus monographus</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Xyleborus pfeilii</i> (Ratzeburg, 1837)		BC1871	x			?
<i>Xylechinus pilosus</i> (Ratzeburg, 1837)	CHE			x		
<i>Xylocleptes bispinus</i> (Duftschmid, 1825)	CHE			x		
<i>Xylosandrus germanus</i> (Blandford, 1894)	CHE	HE2003			x	
<i>Zacladus exiguus</i> (Olivier, 1807)	CHE				x	
<i>Zacladus geranii</i> (Paykull, 1800)	CHE				x	
<b>Erihniidae</b>						
<i>Notaris acridulus</i> (Latridius, 1758)	CHE				x	
<i>Notaris aterrima</i> (Hampe, 1850)	CHE			x		
<i>Notaris scirpi</i> (Fabricius, 1793)	CHE	HE2007			x	
<i>Thryogenes festucae</i> (Herbst, 1795)		FH1974	x			
<i>Thryogenes scirrhosus</i> (Gyllenhal, 1836)		HC1977	x			
<i>Tanysphyrus ater</i> Blatchley, 1928		CNHMW	x			
<i>Tanysphyrus lemnae</i> (Fabricius, 1792)	CHE				x	
<i>Grypus equiseti</i> (Fabricius, 1775)	CHE			x		
<b>Dryophthoridae</b>						
<i>Sitophilus granarius</i> (Linnaeus, 1758)	CHE			x		
<i>Sitophilus oryzae</i> (Linnaeus, 1763)		FH1974	x			
<i>Sitophilus zeamais</i> Motschulsky, 1855	CHE	HE2015			x	
<i>Dryophthorus corticalis</i> (Paykull, 1792)	CHE				x	
<b>Raymondionymidae</b>						
	CTL					
<i>Tarattostichus stussineri</i> (Reitter, 1891)	M			x		

## Rote Liste ausgewählter Gruppen

Nachfolgend werden für alle Arten der FFH-Richtlinie, die in der Steiermark vorkommen (7 Arten), sowie für Prachtkäfer (91 Arten) und Bockkäfer (192 Arten) Rote Listen vorgelegt. In Summe werden somit 290 hinsichtlich ihrer Gefährdung beurteilt.

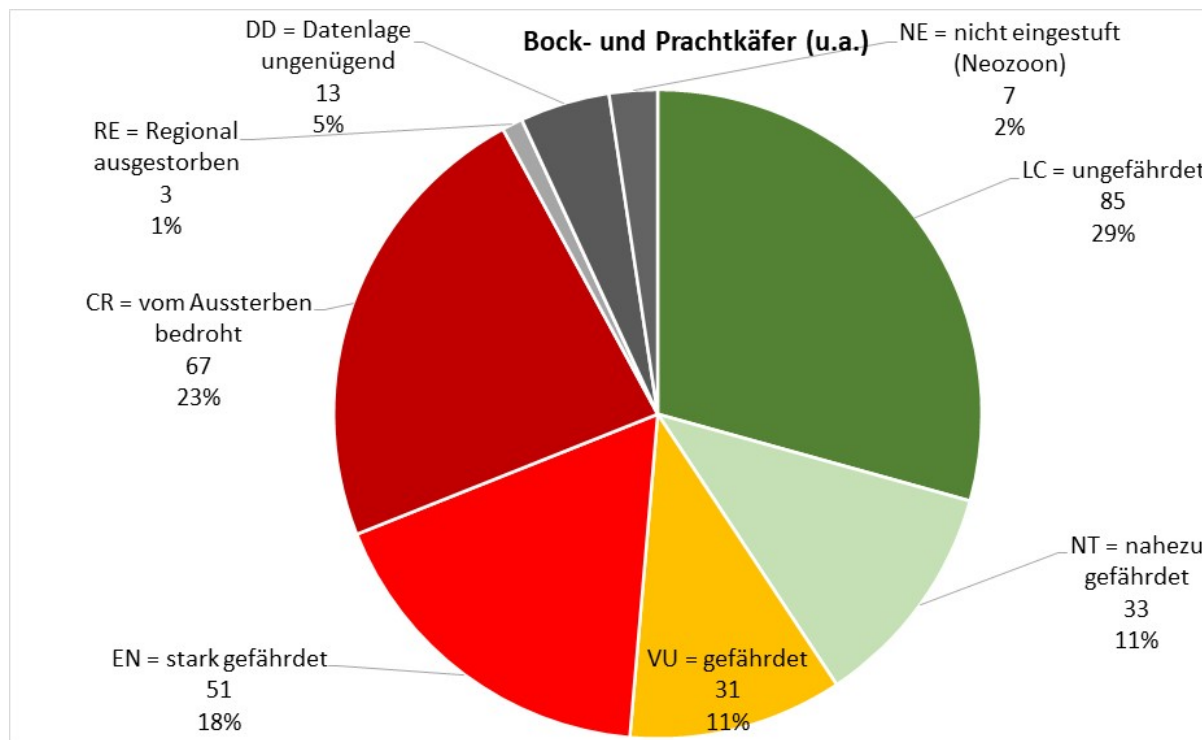


Abbildung 7: Gefährdungssituation der Bockkäfer, Prachtkäfer sowie der Käferarten der FFH-Richtlinie in der Steiermark (n = 290 Arten).

### Käferarten der FFH-Richtlinie (ohne Bock-, Pracht- und Laufkäfer)

Nachstehend werden Einstufungen für die sieben in der Steiermark vorkommenden Arten vorgenommen. Scharlachkäfer und Hirschkäfer sind als „gefährdet“ zu bezeichnen, alle übrigen sind vom Aussterben bedroht. Die Verbreitung des Juchtenkäfers ist in nachstehender Abbildung dargestellt.

Tabelle 14: Rote Liste der in der FFH-Richtlinie angeführten Käferarten der Steiermark. Re = Referenzzustand, Be = aktueller Bestand, Tr = Trend, kP = besonders kleine Population, Zu = Zuwanderung, Is = Isolation, aB = direkte anthropogene Beeinflussung, sR = sonstiges Risiko.

Artname	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	RL
Bolbelasmus unicornis Schrank, 1789	1	-3	-1						CR
Cucujus cinnaberinus (Scopoli, 1763)	2	-3	-1						VU
Graphoderus bilineatus (De Geer, 1774)	2	-5	0						CR
Lucanus cervus (Linnaeus, 1758)	3	-3	-2						VU
Osmoderma eremita (Scopoli, 1763)	3	-4	-3						CR
Stephanopachys linearis (Kugelann, 1792)	2	-5	-1						CR
Stephanopachys substriatus (Paykull, 1800)	3	-5	-1						CR

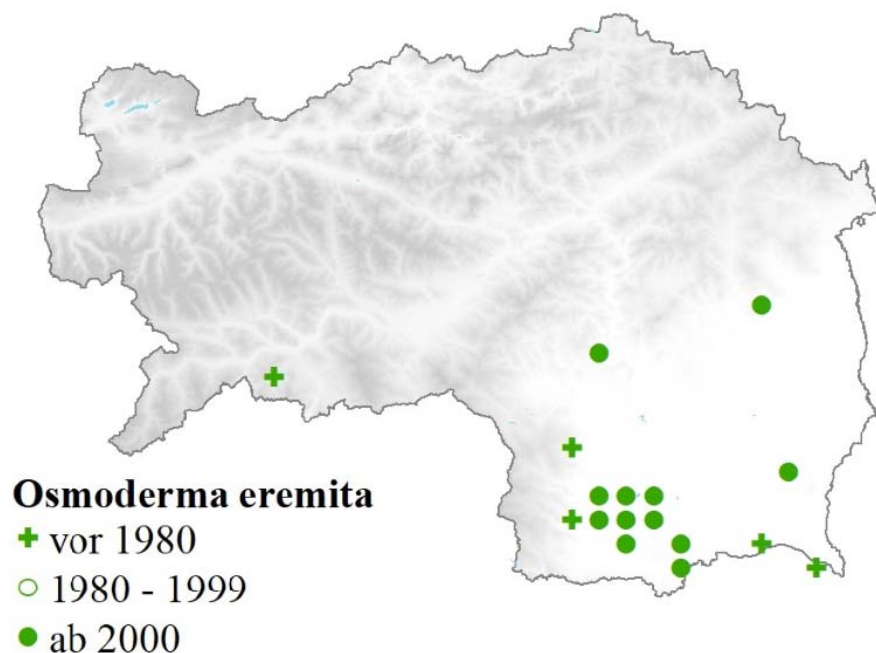


Abbildung 8: Historische und rezente Verbreitung des Juchtenkäfers = Eremiten (*Osmoderma eremita*) in der Steiermark, nach Friess et al. (2020).

### Rote Liste der Bockkäfer (Cerambycidae)

Tabelle 15: Rote Liste der in der Bockkäfer (Cerambycidae) der Steiermark. Re = Referenzzustand, Be = aktueller Bestand, Tr = Trend, kP = besonders kleine Population, Zu = Zuwanderung, Is = Isolation, aB = direkte anthropogene Beeinflussung, sR = sonstiges Risiko.

NR	Artname	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	RL
1	<i>Acanthocinus aedilis</i> (Linnaeus, 1758)	3	0	0						LC
2	<i>Acanthocinus carinulatus</i> (Gebler, 1833)									NE
3	<i>Acanthocinus griseus</i> (Fabricius, 1792)	3	-2	-2						VU
4	<i>Acanthocinus reticulatus</i> (Razoumov, 1789)	2	-4	-1						EN
5	<i>Acmaeops marginatus</i> (Fabricius, 1781)	2	-4	-2						CR
6	<i>Acmaeops pratensis</i> (Laicharting, 1784)	2	-3	0						VU
7	<i>Acmaeops septentrionis</i> Thomson, 1866	5	-3	0						VU
8	<i>Aegomorphus clavipes</i> (Schrank, 1781)	5	-2	0						NT
9	<i>Aegosoma scabricorne</i> (Scopoli, 1763)	2	-3	-2						EN
10	<i>Agapanthia asphodeli</i> (Latreille, 1804)									NE
11	<i>Agapanthia cardui</i> (Linnaeus, 1767)	3	-4	-3						CR
12	<i>Agapanthia dahli</i> (Richter, 1821)	3	-4	-3						CR
13	<i>Agapanthia intermedia</i> Ganglbauer, 1884	2	-3	-2						EN
14	<i>Agapanthia villosiviridescens</i> (De Geer, 1775)	6	0	0						LC
15	<i>Agapanthia violacea</i> (Fabricius, 1775)	3	-4	-3						CR
16	<i>Alosterna tabacicolor</i> (De Geer, 1775)	5	0	0						LC

NR	Artname	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	RL
17	Anaesthetis testacea (Fabricius, 1781)	3	0	0						LC
18	Anaglyptus mysticus (Linnaeus, 1758)	5	0	0						LC
19	Anastrangalia dubia (Scopoli, 1763)	5	0	0						LC
20	Anastrangalia reyi (Heyden, 1889)	5	0	0						LC
21	Anastrangalia sanguinolenta (Linnaeus, 1761)	5	0	0						LC
22	Anisarhron barbipes (Schrank, 1845)	2	-4	-2						CR
23	Anisorus quercus (Goeze, 1783)									DD
24	Anoplodera rufipes (Schaller, 1783)									DD
25	Anoplodera sexguttata (Fabricius, 1775)	3	-1	-2						NT
26	Arhopalus rusticus (Linnaeus, 1758)	5	0	0						LC
27	Aromia moschata (Linnaeus, 1758)	2	-3	-1						VU
28	Asemum striatum (Linnaeus, 1758)	5	0	0						LC
29	Axinopalpis gracilis (Krynicky, 1832)	2	-2	-1						VU
30	Brachyta interrogationis (Linnaeus, 1758)	2	-3	-2						EN
31	Calamobius filum (Rossi, 1790)									DD
32	Callidium aeneum (De Geer, 1775)	5	0	0						LC
33	Callidium coriaceum Paykull, 1800	5	0	0						LC
34	Callidium violaceum (Linnaeus, 1758)	5	0	0						LC
35	Callimus angulatus (Schrank, 1789)	2	-4	-2						CR
36	Carinatodorcadion aethiops (Scopoli, 1763)	3	-5	-3						CR
37	Carinatodorcadion fulvum (Scopoli, 1763)	3	-5	-3						CR
38	Cerambyx cerdo Linnaeus, 1758	2	-4	-2						CR
39	Cerambyx scopolii Fuessly, 1775	2	-3	-2						EN
40	Chlorophorus annularis(Fabricius, 1787)									NE
41	Chlorophorus figuratus (Scopoli, 1763)	3	-2	-1						NT
42	Chlorophorus herbstii (Brahm, 1790)	2	-3	-2						EN
43	Chlorophorus sartor (Müller, 1766)	2	-2	-1						VU
44	Chlorophorus varius (Müller, 1766)	3	-2	-1						NT
45	Clytus arietis (Linnaeus, 1758)	5	0	0						LC
46	Clytus lama Mulsant, 1847	5	0	0						LC
47	Clytus rhamni Germar, 1817									DD
48	Clytus tropicus (Panzer, 1795)	2	-3	-2						EN
49	Cortodera femorata (Fabricius, 1787)	2	-3	-1						VU
50	Cortodera humeralis (Schaller, 1783)	2	-3	-2						EN
51	Cyrtoclytus capra (Germar, 1824)	3	-4	-2						EN
52	Deilus fugax (Olivier, 1790)	2	-2	-1						VU
53	Deroplia genei (Aragona, 1830)	1	-3	-2						CR
54	Dinoptera collaris (Linnaeus, 1758)	5	0	0						LC
55	Ergates faber (Linnaeus, 1761)									RE
56	Evodinus borealis (Gyllenhal, 1827)									NE
57	Evodinus clathratus (Fabricius, 1792)	3	0	0						LC
58	Exocentrus adpersus Mulsant, 1846	3	0	0						LC
59	Exocentrus lusitanus (Linnaeus, 1767)	2	-1	-1						NT

NR	Artname	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	RL
60	Exocentrus punctipennis Mulsant & Guillebeau, 1856	2	-3	-2						EN
61	Gaurotes virginea (Linnaeus, 1758)	5	0	0						LC
62	Glaphyra marmottani (Brisout, 1863)	1	-3	-2						CR
63	Glaphyra umbellatarum (Schreber, 1759)	5	0	0						LC
64	Gracilia minuta (Fabricius, 1781)									NE
65	Grammoptera abdominalis (Stephens, 1831)	2	-3	-1						VU
66	Grammoptera ruficornis (Fabricius, 1781)	5	0	0						LC
67	Grammoptera ustulata (Schaller, 1783)	2	-2	-1						VU
68	Herophila tristis (Linnaeus, 1767)									DD
69	Hylotrupes bajulus (Linnaeus, 1758)	3	0	0						LC
70	Isotomus speciosus (Schneider, 1787)	1	-2	-2						CR
71	Judolia sexmaculata (Linnaeus, 1758)	5	0	0						LC
72	Lamia textor (Linnaeus, 1758)	2	-4	-1						EN
73	Leioderes kollari Redtenbacher, 1849	2	-3	-2						EN
74	Leiopus linnei Wallin, Nylander & Kvamme, 2009	5	0	0						LC
75	Leiopus nebulosus (Linnaeus, 1758)	5	0	0						LC
76	Leiopus punctulatus (Paykull, 1800)	2	-5	-1						CR
77	Leptura aethiops Poda, 1761	3	-2	0						NT
78	Leptura annularis Fabricius, 1801	2	-1	-1						NT
79	Leptura aurulenta Fabricius, 1792	2	-3	-2						EN
80	Leptura quadrifasciata Linnaeus, 1758	5	0	0						LC
81	Lepturalia nigripes De Geer, 1775									DD
82	Lepturobosca virens (Linnaeus, 1758)	5	-2	-1						NT
83	Lioderina linearis (Hampe, 1870)									DD
84	Menesia bipunctata (Zoubkoff, 1829)	2	-1	-1						NT
85	Mesosa curculionoides (Linnaeus, 1761)	2	-2	-2						VU
86	Mesosa nebulosa (Fabricius, 1781)	3	-2	0						NT
87	Molorchus minor (Linnaeus, 1758)	5	0	0						LC
88	Monochamus galloprovincialis pistor (Germar, 1818)	2	-1	-1						NT
89	Monochamus saltuarius (Gebler, 1830)	5	0	0						LC
90	Monochamus sartor (Fabricius, 1787)	5	0	0						LC
91	Monochamus sutor (Linnaeus, 1758)	5	0	0						LC
92	Morimus asper funereus Mulsant, 1862	1	-4	-1						CR
93	Musaria affinis (Harrer, 1784)	3	-1	0						NT
94	Necydalis major Linnaeus, 1758									DD
95	Necydalis ulmi Chevrolat, 1838	2	-5	-1						CR
96	Nivellia sanguinosa (Gyllenhal, 1827)	2	-4	-2						CR
97	Oberea erythrocephala (Schrank, 1776)	3	-3	-3						EN
98	Oberea euphorbiae (Germar, 1813)									RE
99	Oberea linearis (Linnaeus, 1761)	3	0	0						LC
100	Oberea oculata (Linnaeus, 1758)	3	0	0						LC
101	Oberea pedemontana Chevrolat, 1856	2	-3	-2						EN
102	Oberea pupillata (Gyllenhal, 1817)	3	0	0						LC

NR	Artname	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	RL
103	<i>Obrium brunneum</i> (Fabricius, 1792)	5	0	0						LC
104	<i>Obrium cantharinum</i> (Linnaeus, 1767)	2	-4	-1						EN
105	<i>Oplosia cinerea</i> (Mulsant, 1839)	2	-3	-1	x					EN
106	<i>Opsilia coerulescens</i> (Scopoli, 1763)	2	-3	-2						EN
107	<i>Opsilia molybdaena</i> (Dalman, 1817)									DD
108	<i>Opsilia uncinata</i> (Redtenbacher, 1842)	1	-3	-2						CR
109	<i>Oxymirus cursor</i> Linnaeus, 1758	5	-1	0						NT
110	<i>Pachyta lamed</i> (Linnaeus, 1758)	3	-3	0						VU
111	<i>Pachyta quadrimaculata</i> (Linnaeus, 1758)	5	0	0						LC
112	<i>Pachytodes cerambyciformis</i> (Schrank, 1781)	5	0	0						LC
113	<i>Pachytodes erraticus</i> (Dalman, 1817)	2	-5	-1						CR
114	<i>Paracorymbia fulva</i> (De Geer, 1775)	5	-1	0						NT
115	<i>Paracorymbia maculicornis</i> (De Geer, 1775)	5	0	0						LC
116	<i>Pedestredorcadion arenarium</i> (Scopoli, 1763)	3	-4	-3						CR
117	<i>Pedestredorcadion pedestre</i> (Poda, 1761)	3	-4	-3						CR
118	<i>Pedostrangalia pubescens</i> (Fabricius, 1787)	5	-1	0						NT
119	<i>Pedostrangalia revestita</i> (Linnaeus, 1767)	2	-4	-2						CR
120	<i>Phymatodes testaceus</i> (Linnaeus, 1758)	5	0	0						LC
121	<i>Phytoecia cylindrica</i> (Linnaeus, 1758)	3	0	0						LC
122	<i>Phytoecia icterica</i> (Schaller, 1783)	2	-2	-2						VU
123	<i>Phytoecia nigricornis</i> (Fabricius, 1781)	3	-2	-1						NT
124	<i>Phytoecia pustulata</i> (Schrank, 1776)	2	1	0						LC
125	<i>Phytoecia virgula</i> (Charpentier, 1825)	2	-2	-1						VU
126	<i>Pidonia lurida</i> (Fabricius, 1792)	5	0	0						LC
127	<i>Plagionotus arcuatus</i> (Linnaeus, 1758)	5	0	0						LC
128	<i>Plagionotus detritus</i> (Linnaeus, 1758)	2	-3	-2						EN
129	<i>Plagionotus floralis</i> (Pallas, 1776)									RE
130	<i>Poecilium alni</i> (Linnaeus, 1767)	3	0	0						LC
131	<i>Poecilium glabratum</i> (Charpentier, 1825)	3	-4	-3						CR
132	<i>Poecilium lividum</i> (Rossi, 1794)									NE
133	<i>Poecilium pusillum</i> (Fabricius, 1787)	2	-3	-2						EN
134	<i>Poecilium rufipes</i> (Fabricius, 1776)	2	-2	-1						VU
135	<i>Pogonocherus decoratus</i> Fairmaire, 1855	2	0	0						NT
136	<i>Pogonocherus fasciculatus</i> (De Geer, 1775)	5	0	0						LC
137	<i>Pogonocherus hispidulus</i> (Piller & Mitterpacher, 1783)	4	0	0						LC
138	<i>Pogonocherus hispidus</i> (Linnaeus, 1758)	5	0	0						LC
139	<i>Pogonocherus ovatus</i> (Goeze, 1777)	3	-2	0						NT
140	<i>Prionus coriarius</i> (Linnaeus, 1758)	5	0	0						LC
141	<i>Pronocera angusta</i> (Kriechbaumer, 1844)	1	-1	0						CR
142	<i>Pseudovadonia livida</i> (Fabricius, 1776)	6	0	0						LC
143	<i>Purpuricenus kaehleri</i> (Linnaeus, 1758)									DD
144	<i>Pyrrhidium sanguineum</i> (Linnaeus, 1758)	3	0	0						LC
145	<i>Rhagium bifasciatum</i> Fabricius, 1775	5	0	0						LC
146	<i>Rhagium inquisitor</i> (Linnaeus, 1758)	5	0	0						LC



NR	Artname	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	RL
147	Rhagium mordax (De Geer, 1775)	5	0	0						LC
148	Rhagium sycophanta (Schrank, 1781)	2	-4	-2						CR
149	Rhamnusium bicolor (Schrank, 1781)	2	-4	-2						CR
150	Ropalopus clavipes (Fabricius, 1775)	4	-5	-1						CR
151	Ropalopus femoratus (Linnaeus, 1758)	3	-4	-2						EN
152	Ropalopus ungaricus (Herbst, 1784)	2	-4	0						EN
153	Rosalia alpina (Linnaeus, 1758)	3	-4	-1						EN
154	Rutpela maculata (Poda, 1761)	5	0	0						LC
155	Saperda carcharias (Linnaeus, 1758)	2	0	1						LC
156	Saperda octopunctata (Scopoli, 1772)	2	-4	-2						CR
157	Saperda perforata (Pallas, 1773)	3	-4	-2						EN
158	Saperda populnea (Linnaeus, 1758)	3	0	0						LC
159	Saperda punctata (Linnaeus, 1767)	2	-4	-2						CR
160	Saperda scalaris (Linnaeus, 1758)	3	0	0						LC
161	Saperda similis Laicharting, 1784	2	-3	-2						EN
162	Saphanus piceus (Laicharting, 1784)	3	0	0						LC
163	Semanotus undatus (Linnaeus, 1758)	4	0	0						LC
164	Spondylis buprestoides (Linnaeus, 1758)	5	-1	0						NT
165	Stenomalus bicolor (Kraatz, 1852)	1	-2	-1						CR
166	Stenocorus meridianus (Linnaeus, 1758)	4	-2	0						NT
167	Stenopterus ater Linnaeus, 1767									NE
168	Stenopterus flavicornis Küster, 1846	1	-2	-1						CR
169	Stenopterus rufus Linnaeus, 1767	2	-2	0						NT
170	Stenostola dubia (Laicharting, 1784)	5	0	0						LC
171	Stenostola ferrea (Schrank, 1776)	4	-3	0						VU
172	Stenurella bifasciata (Müller, 1776)	3	0	0						LC
173	Stenurella melanura (Linnaeus, 1758)	5	0	0						LC
174	Stenurella nigra (Linnaeus, 1758)	5	0	0						LC
175	Stenurella septempunctata (Fabricius, 1792)	3	0	0						LC
176	Stictoleptura erythroptera (Hagenbach, 1822)	2	-4	-2						CR
177	Stictoleptura rubra (Linnaeus, 1758)	5	0	0						LC
178	Stictoleptura scutellata (Fabricius, 1781)	5	-4	-1						EN
179	Strangalia attenuata (Linnaeus, 1758)	3	0	0						LC
180	Tetropium castaneum (Linnaeus, 1758)	5	0	0						LC
181	Tetropium fuscum (Fabricius, 1787)	5	0	0						LC
182	Tetropium gabrieli Weise, 1905	3	-1	0						NT
183	Tetrops praeustus (Linnaeus, 1758)	5	0	0						LC
184	Tetrops starkii Chevrolat, 1859	3	-4	-2						EN
185	Tragosoma depsarium (Linnaeus, 1767)	4	-4	-1						EN
186	Trichoferus pallidus (Olivier, 1790)	2	-4	-2						CR
187	Vadonia unipunctata (Fabricius, 1787)	3	-4	-3						CR
188	Xylosteus spinolae Frivaldszky, 1838	1	-2	-1						CR
189	Xylotrechus antilope (Schönherr, 1817)	2	-1	-1						LC
190	Xylotrechus arvicola (Olivier, 1795)	2	-3	-2						EN

NR	Artname	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	RL
191	Xylotrechus pantherinus (Savenius, 1825)	1	-4	0						CR
192	Xylotrechus rusticus (Linnaeus, 1758)	3	-4	-2						EN

## Rote Liste der Prachtkäfer (Buprestidae)

Tabelle 16: Rote Liste der Prachtkäfer (Buprestidae) der Steiermark. Re = Referenzzustand, Be = aktueller Bestand, Tr = Trend, kP = besonders kleine Population, Zu = Zuwanderung, Is = Isolation, aB = direkte anthropogene Beeinflussung, sR = sonstiges Risiko.

NR	Artname	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	RL
1	Acmaeodera degener (Scopoli, 1763)	2	-3	-2						EN
2	Acmaeoderella flavofasciata (Piller & Mitterpacher, 1783)	1	-3	-2						CR
3	Agrilus albogularis albogularis Gory, 1841	3	-4	-3						CR
4	Agrilus angustulus (Illiger, 1803)	4	0	0						LC
5	Agrilus ater (Linnaeus, 1767)	2	-5	-1						CR
6	Agrilus auricollis Kiesenwetter, 1857	2	-3	-2						EN
7	Agrilus betuleti (Ratzeburg, 1837)	3	0	0						LC
8	Agrilus biguttatus (Fabricius, 1776)	2	-2	-2						VU
9	Agrilus cinctus (Olivier, 1790)	1	-5	-2						CR
10	Agrilus convexicollis Redtenbacher, 1849	3	-2	-2						VU
11	Agrilus convexifrons Kiesenwetter, 1857									DD
12	Agrilus croaticus Abeille de Perrin, 1897	1	-3	-2						CR
13	Agrilus cuprescens Menetries, 1832	3	-2	-1						NT
14	Agrilus cyanescens Ratzeburg, 1837	3	-2	-1						NT
15	Agrilus derasofasciatus Boisduval & Lacordaire, 1835	2	-2	-2						VU
16	Agrilus graminis Gory & Laporte, 1837	2	0	0						LC
17	Agrilus guerini Boisduval & Lacordaire, 1835	2	-2	-2						VU
18	Agrilus hastulifer Ratzeburg, 1837	1	-3	-2						CR
19	Agrilus hyperici (Creutzer, 1799)	2	-3	-2						EN
20	Agrilus integerrimus Ratzeburg, 1837	2	0	0						LC
21	Agrilus laticornis (Illiger, 1803)	2	0	0						LC
22	Agrilus litura Kiesenwetter, 1857	2	-3	-2						EN
23	Agrilus obscuricollis Kieswenwetter, 1857	3	0	0						LC
24	Agrilus olivicolor Kiesenwetter, 1857	4	0	0						LC
25	Agrilus pratensis (Ratzeburg, 1837)	3	-2	-1						NT
26	Agrilus ribesi Schaefer, 1946	3	-4	-1						EN
27	Agrilus roscidus Kiesenwetter, 1857	2	-2	-1	x					EN
28	Agrilus sinuatus (Olivier, 1790)	3	-2	-1						NT
29	Agrilus subauratus (Gebler, 1833)	2	-4	-1						EN
30	Agrilus sulcicollis Boisduval & Lacordaire, 1835	4	0	0						LC
31	Agrilus suvurovi Obenberger, 1935	2	-3	-1						VU
32	Agrilus viridis (Linnaeus, 1758)	4	0	0						LC
33	Anthaxia candens (Panzer, 1793)	3	-3	-3						EN

34	<i>Anthaxia deaurata</i> (Gmelin, 1790)	1	-5	-2						CR
35	<i>Anthaxia fulgurans</i> (Schrank, 1789)	3	-3	-3						NT
36	<i>Anthaxia godeti</i> Gory & Laporte, 1839	5	0	0						LC
37	<i>Anthaxia helvetica</i> Stierlin, 1868	5	1	0						LC
38	<i>Anthaxia hungarica</i> (Scopoli, 1772)	1	-5	-2						CR
39	<i>Anthaxia istriana</i> Rosenhauer, 1847	2	-3	-2						EN
40	<i>Anthaxia manca</i> (Linnaeus, 1767)	3	-4	-2						EN
41	<i>Anthaxia millefolii</i> (Fabricius, 1801)	2	-5	-2						CR
42	<i>Anthaxia morio</i> (Fabricius, 1792)	5	1	0						LC
43	<i>Anthaxia nigrojubata</i> Roubal, 1913	2	-3	0						VU
44	<i>Anthaxia nitidula</i> (Linnaeus, 1758)	3	0	0						LC
45	<i>Anthaxia podolica</i> Mannerheim, 1837	3	-2	-1						NT
46	<i>Anthaxia quadripunctata</i> (Linnaeus, 1758)	5	1	0						LC
47	<i>Anthaxia salicis</i> (Fabricius, 1777)	2	-2	-2						VU
48	<i>Anthaxia semicuprea</i> Küster, 1852	4	-3	-2						VU
49	<i>Anthaxia sepulchralis</i> (Fabricius, 1801)	2	-3	-2						EN
50	<i>Aphanisticus elongatus</i> Villa & Villa, 1835	4	-3	-2						VU
51	<i>Aphanisticus emarginatus</i> (Olivier, 1790)									DD
52	<i>Aphanisticus pusillus</i> (Olivier, 1790)	3	-5	-3						CR
53	<i>Buprestis haemorrhoidalis</i> Herbst, 1780	2	-3	-2						EN
54	<i>Buprestis novemmaculata</i> Linnaeus, 1758	2	-5	-2						CR
55	<i>Buprestis octoguttata</i> Linnaeus, 1758	2	-3	-2						EN
56	<i>Buprestis rustica</i> Linnaeus, 1758	4	-1	0						NT
57	<i>Buprestis splendens</i> Fabricius, 1775	2	-5	-2						CR
58	<i>Chalcophora mariana</i> (Linnaeus, 1758)	2	-2	-2						VU
59	<i>Chrysobothris affinis</i> (Fabricius, 1794)	4	-1	-1						NT
60	<i>Chrysobothris chrysostigma</i> (Linnaeus, 1758)	5	-3	-1						VU
61	<i>Chrysobothris igniventris</i> Reitter, 1895	2	-3	-2						EN
62	<i>Chrysobothris solieri</i> Laporte & Gory, 1839	2	-4	-2						CR
63	<i>Coraebus elatus</i> (Fabricius, 1787)	3	-3	-2						VU
64	<i>Coraebus florentinus</i> (Herbst, 1801)	2	-3	-2						EN
65	<i>Coraebus rubi</i> (Linnaeus, 1767)	1	-4	-1						CR
66	<i>Coraebus undatus</i> (Fabricius, 1787)	2	-3	-2						EN
67	<i>Dicerca aenea</i> (Linnaeus, 1766)	2	-5	-1						CR
68	<i>Dicerca alni</i> (Fischer, 1824)	2	-5	-2						CR
69	<i>Dicerca berolinensis</i> (Herbst, 1779)	2	-3	-2						EN
70	<i>Dicerca herbsti</i> Kisesenwetter, 1857									DD
71	<i>Dicerca moesta</i> (Fabricius, 1793)	2	-4	-2						CR
72	<i>Eurythyrea austriaca</i> (Linnaeus, 1767)	3	-5	-1						CR
73	<i>Eurythyrea quercus</i> (Herbst, 1784)	2	-4	-2						CR
74	<i>Melanophila acuminata</i> (De Geer, 1774)	1	-5	0						CR
75	<i>Meliboeus fulgidicollis</i> (Lucas, 1846)	2	-3	-2						EN
76	<i>Ovalisia dives</i> (Guillebeau, 1889)	3	-3	-1						VU
77	<i>Ovalisia mirifica</i> (Mulsant, 1855)	2	-3	-2						EN
78	<i>Ovalisia rutilans</i> (Fabricius, 1777)	2	-3	-2						EN
79	<i>Perotis lugubris</i> (Fabricius, 1777)	1	-3	-3						CR

80	Phaenops cyanea (Fabricius, 1775)	3	-2	-1						NT
81	Phaenops knoteki Reitter, 1898	2	-5	0						CR
82	Poecilonota variolosa (Paykull, 1799)	3	-5	-2						CR
83	Ptosima undecimmaculata (Herbst, 1784)	2	-3	-2						EN
84	Sphenoptera antiqua (Illiger, 1803)	1	-5	-3						CR
85	Sphenoptera barbarica (Gmelin, 1790)	1	-5	-3						CR
86	Trachypteris picta decostigma (Fabricius, 1787)	2	-5	-1						CR
87	Trachys fragariae Brisout de Barneville, 1874	3	-2	-1						NT
88	Trachys minutus (Linnaeus, 1758)	5	0	0						LC
89	Trachys scrobiculatus Kiesenwetter, 1857	3	-1	-1						NT
90	Trachys troglodytes Gyllenhal, 1817	4	0	0						LC
91	Trachys troglodytiformis Obenberger, 1918	4	-5	-1						CR

## Portraits ausgewählter Familien und Arten

### Anobiidae – Pochkäfer, Nagekäfer

In der Steiermark kommen alle 76 mitteleuropäischen Arten vor. Die zylindrischen oder ovalen Tiere sind unter 9 mm groß und können ihre Gliedmaßen bei Gefahr in dafür vorgesehenen Spalten zurückziehen (Kugelvermögen). Bei vielen Arten ist der Kopf unter dem Halsschild verborgen. In der Familie sind sowohl einige Vorratsschädlinge, als auch zahlreiche xylobionte Arten zu finden. Der Name Pochkäfer, volkstümlich auch Totenuhr genannt, rührt von der akustischen Kommunikation der Tiere im Holz. Sie schlagen alle paar Sekunden mit ihrem Kopf auf den hölzernen Untergrund und bringen so das mystische „Ticken der Totenuhr“ zustande.

#### *Epauloecus unicolor* – Einfärbiger Diebskäfer

Der nachtaktive Käfer ist nur wenige Millimeter groß und bei uns nur stellenweise zu finden. Seine elliptisch-ovalen Flügeldecken sind mit groben Punkten versehen und gleichmäßig braun behaart. Die in Mitteleuropa verbreitete Art besiedelt Scheunen und Ställe und tritt gelegentlich auch als Vorratsschädling in Getreidelagern auf (WEIDNER & SELLENSCHLO 2010). Der Diebskäfer kommt bei uns an Almhütten bis in die Alpinstufe vor (KOMPOSCH et al. 2015). Im Freiland bewohnt die Art Nester von Säugetieren und Hummeln.



Abbildung 9: Nächtlicher Dieb – *Epauloecus unicolor* ist nachts in Scheunen, Hütten und Ställen aktiv und gilt als Vorratsschädling.

## Anthribidae – Breitrüssler

Der Kopf der Breitrüssler ist, dem Namen dieser Käferfamilie entsprechend, gedrunen verlängert. Im Gegensatz zu den Rüsselkäfern (Curculionidae) sind ihre Fühler nicht gekniet. Die meisten Arten der Familie sind Totholzbesiedler. Mit ihrer kontrastreichen Tarnfärbung imitieren sie Vogelkot oder verpilzte Holzpartien und sind daher einander recht ähnlich. 24 Arten in Mitteleuropa, davon 16 auch in der Steiermark.

### Platystomos albinus – Langfühler-Breitrüssler

Äste, Holzstapel und Stümpfen von Laubhölzern diverser Gehölzbiotope werden vom Langfühler-Breitrüssler oder auch Großen Breitrüssler besiedelt, der bei uns neben dem Gemeinen Schildlaus-Breitrüssler (*Brachytarsus nebulosus*) die häufigste Art der Familie darstellt. Die Farbkombination aus weißen Haarflecken an Rüssel und an der Flügeldeckenspitze und braungrauen Flecken und Borstenbüschel verleiht dieser Art auf verpilzter Borke eine ausgezeichnete Tarnung. Der 6-12 mm große Käfer kann zudem in den unterschiedlichsten Grau- und Brauntönen gefärbt sein. Adulti wie Larven ernähren sich von Holzpilzen.



Abbildung 10: Die Fühler der Männchen des Langfühler-Breitrüsslers können volle Körperlänge erreichen.

## Aphodiidae - Dungkäfer

### Acrossus rufipes - Rotfüßiger Dungkäfer

Wie die meisten Dungkäfer ist *A. rufipes* koprophag und legt seine Eier in den Kot von Herbivoren wie Kühen und Pferden. Der Rotfüßige Dungkäfer zählt zu den Ubiquisten, kommt also in einer Vielzahl unterschiedlicher Lebensräume vor und ist in Europa weit verbreitet. Tagsüber verbergen sich adulte Tiere unterirdisch. Sobald die Dämmerung anbricht, kommen sie an die Oberfläche und lassen sich leicht von Lichtquellen anlocken. Bei genauerem Hinsehen kann man beobachten, dass die Käferart bauchseitig von Milben belagert wird, die diesen als Taxi nutzen (Phoresie) (Kofler & Schmölzer 2000).



Abbildung 11: Der Rotfüßige Dungkäfer (*Acrossus rufipes*) entwickelt sich im Kot von Herbivoren.  
Foto: S. Aurenhammer.

### **Buprestidae - Prachtkäfer**

In warmen, sonnigen Mittagsstunden kann man an Stämmen frisch abgestorbener Bäume ein Schauspiel der besonderen Art beobachten: Zu dieser Zeit sind neben anderen frischholzbesiedelnden Arten z. B. aus den Familien Bock- und Buntkäfer auch licht- und wärmeliebende Prachtkäfer aktiv. Sie schwirren an ihren Bruthölzern und nutzen feine Ritzen in Holz oder Borke zur Eiablage. Zahlreiche Arten dieser Familie beeindrucken durch ihren hübschen metallischen Glanz und ausgefallene, bunte Farbmuster. Prachtkäfer besitzen ein ausgezeichnetes Flugvermögen – nur mit viel Vorsicht gelingt es, sich ihnen zu nähern, ohne sie dabei aufzuscheuchen.

#### *Anthaxia podolica* – Rosthörniger Eckschild-Prachtkäfer

Licht- und wärmeliebend ist der seltene Rosthörnige Eckschild-Prachtkäfer, ein Faunenelement pontopannischen Ursprungs. Steiermarkweit sind nur wenige Funde der Art bekannt. Der 4-7 mm große Käfer gehört zur Gilde der rinden- und splintbrütenden Frischholzbewohner und entwickelt sich an Laubwaldsäumen und in Gebüsch im Bast und Splintholz abgestorbener, besonnter, am Stamm gelegener Zweige und Äste von Eschen (*Fraxinus* sp.) und Hartriegel (*Cornus* sp.). Adulti halten sich bevorzugt auf hellen Blüten auf. Andere in der Steiermark vorkommende Arten derselben Gattung (z. B. *Anthaxia semicuprea*, *A. fulgurans*) sind dem Rosthörnigen Eckschild-Prachtkäfer in ihrer Erscheinungsform sehr ähnlich.



Abbildung 12: Wahrlich prächtig ist der Rosthörnige Eckschild-Prachtkäfer, eine Indikatorart für wärmebegünstigte Standorte naturnaher Au- und Laubwaldbestände.

## Byrrhidae – Pillenkäfer

### Byrrhus alpinus – Alpen -Pillenkäfer

Mit einer Körperlänge von 10-12 mm zählt der Alpen-Pillenkäfer zu den größten heimischen Vertretern der Familie. Bei Gefahr nehmen die Tiere eine pillenförmige Körperhaltung ein, indem sie alle Beine sowie den Kopf in tiefe Gruben einziehen. Die Larvalentwicklung von Pillenkäfern findet meist unterirdisch an Mooswurzeln statt. *B. alpinus* ist ein kälteliebender Endemit der Ostalpen und zählt als Charakterart hochalpiner Rasengesellschaften. Die Tiere sind meist in Umgebung von Schneetälchen ab einer Seehöhe von 1500 m zu finden.



Abbildung 13: Der Alpen-Pillenkäfer (*Byrrhus alpinus*) lebt am Rande von Schneetälchen und ist ein Endemit der Ostalpen.

## Cerambycidae - Bockkäfer

### Aromia moschata – Moschusbock

Der Moschusbock ist eine Feuchtgebietsart i.w.S. die in totholzreichen Auwäldern vorkommt. Die Art entwickelt sich bevorzugt in noch lebenden, physiologisch geschwächten Weiden (*Salix* spp.). Der bis zu 3,5 cm große, metallisch glänzende Käfer fällt nicht nur ob seiner Größe und Färbung auf, sondern produziert überdies ein stark aromatisches Sekret. Dieses erinnert an den Duftstoff Moschus und wirkt vermutlich als Abwehr gegen Fressfeinde. Imagines leben nur wenige Wochen und sind von Juni bis August auf ihren Bruthölzern sowie auf weißen Blüten zu finden.



Abbildung 14: Der Moschusbock kommt in den Alpen stellenweise bis in subalpine Höhenlagen vor. Die Art betört mit ihrem moschusartigen Duftstoff.

### *Stenurella melanura* – Kleiner Schmalbock

Der Kleine Schmalbock (*Stenurella melanura*) ist den ganzen Sommer über oft in hoher Individuendichte auf blühenden Hochstauden entlang von Weg- und Waldrändern zu finden. Er zählt zu den häufigsten heimischen Bockkäferarten. Bei Sonnenschein kann man die Art, deren Larven sich in morschem Nadelholz entwickeln, besonders auf Doldenblüten auf der Suche nach Blütenpollen und Geschlechtspartnern beobachten. Ähnlich wie bei anderen Arten aus der Verwandtschaft der Blütenböcke gibt es auch beim Kleinen Schmalbock einen deutlichen Geschlechtsdimorphismus: Weibchen sind in der Regel breiter gebaut und haben rote Flügeldecken mit einem breiten, schwarzen Mittelstreif, wohingegen Männchen eine gelbbraune Färbung aufweisen, die entlang der Flügeldeckennaht schmal geschwärzt ist.



Abbildung 37: Der Kleine Schmalbock zählt zu den häufigsten heimischen Bockkäfern und tummelt sich oft zu Dutzenden auf blühenden Hochstauden.

### *Tragosoma depsarium* – Zottenbock

Der Zottenbock ist eine äußerst seltene Urwaldreliktart, von der landesweit nur wenige aktuelle Nachweise vorliegen. Seine Larven sind anspruchsvolle Totholzbesiedler, die mehrjährig in großdimensionierten, vermorschten und besonnten Stämmen von Nadelbäumen leben. Die Reliktart kommt bei uns nur in ausgesprochen naturnahen Nadelwäldern der Gebirge vor. Adulte Tiere, die eine Körperlänge von bis zu 3 cm erreichen können, verbergen sich tagsüber unter loser Borke und werden erst ab der Dämmerung aktiv.





Abbildung 15: Zottig gelb behaart ist der Halsschild des Zottenbocks (*Tragosoma depsarium*), einer äußerst seltenen Urwaldreliktart die in naturnahen Gebirgsnadelwäldern lebt.

## Cetoniidae – Rosenkäfer

Der Familie Rosenkäfer gehören viele hochgradig gefährdete baumhöhlenbesiedelnde Arten an, deren Larven sich in der Baumerde (Mulm) entwickeln. Baumhöhlen sind in den heimischen (Wirtschafts-)Wäldern jedoch rar geworden, da viele Laubbaumarten zur Bildung großvolumiger Höhlen eines hohen Alters bedürfen, welches sie aufgrund der forstlichen Nutzung fast nie erreichen. Besonders auffallend ist der Flug der Rosenkäfer: Da ihre Deckflügel miteinander verwachsen sind werden die Hautflügel zum Fliegen unter diesen hervorgeschoben. In der Steiermark kommen 14 Rosenkäferarten vor.

### Cetonia aurata – Goldglänzender Rosenkäfer

An blühenden Hochstauden und Sträuchern an Waldrändern, trockenen Säumen und Gebüschern lebt der Goldglänzende Rosenkäfer, der bei uns zu den häufigsten Arten der Familie zählt. Vor allem in den Mittagsstunden kann man die Art oft zu mehreren Individuen auch auf Blüten in Hausgärten beim Auffüllen ihrer Energiereserven beobachten. Die Larven (Engerlinge) des Goldglänzenden Rosenkäfers leben bodennah in morschem Holz oder Kompost und ernähren sich von abgestorbenem organischem Material. Rosenkäferarten aus der Gattung *Protaetia* sind dem metallisch grün glänzenden, bis zu 2 cm großen Käfer in Größe und Form zum Verwechseln ähnlich.



Abbildung 16: Der Goldglänzende Rosenkäfer hat bauchseitig im Gegensatz zur Gattung *Protaetia* keinen flachgedrückten, sondern kugelartigen Fortsatz zwischen den Mittelhüften.

### Chrysomelidae – Blattkäfer

Mit rund 539 (595) Arten aus über 70 Gattungen in Mitteleuropa zählen die Blattkäfer zu den artenreichsten Käferfamilien hierzulande und weltweit. Aus der Steiermark sind inklusive der Unterfamilie Samenkäfer (Bruchinae) 470 Blattkäferarten nachgewiesen. Die meist ovale Körperform der Tiere reicht von bockkäferartig, groß (*Donacia*) über typisch halbkugelig, metallisch glänzend (z. B. *Oreina*, *Chrysolina*) bis hin zu schildförmig (Schildkäfer, *Cassidinae*), marienkäferartig bunt (z. B. *Clytra*, *Cryptocephalus*) oder unscheinbar und nur wenige Millimeter groß (Flohkäfer, *Alticinae*). Blattkäferlarven und Imagines sind überwiegend Pflanzenfresser und nahe mit den Bockkäfern verwandt. Zahlreiche Arten besitzen Wehrdrüsen am Halsschild oder an den Flügeldecken und haben sich auf gewisse Pflanzengruppen spezialisiert.

#### *Gonioctena nivosa*

Der Blattkäfer *Gonioctena nivosa* gehört zu den heimischen Käferarten, denen es gelingt, die obersten Höhenstufen zu besiedeln. Die Art ist ovovivipar – der Nachwuchs reift also bis zum Larvenstadium im Körper des Muttertiers heran und schlüpft sogleich bei der Eiablage (CHO et al. 2016). Mit dieser Anpassung ist der Blattkäfer imstande, sich in den sehr kurzen Vegetationsperioden der Hochlagen erfolgreich zu entwickeln und fortzupflanzen. In der Steiermark ist die Gattung *Gonioctena* mit 12 Arten vertreten. Die optisch sehr ähnliche *G. holdhausi* kommt ebenfalls in der Steiermark vor und ist endemisch in den Ostalpen. Der Endemit lebt in Weidengebüschen der Block- und Schutthalden im Toten Gebirge (Paill & Kahlen 2009).



Abbildung 17: Besonders kälteangepasst ist der ovovivipare Blattkäfer *Goniocartera nivosus*. Sein Nachwuchs reift bis zum Larvenstadium im Körper des Muttertiers heran.

#### *Oreina elongata styriaca* – Steirischer Alpenblattkäfer

Er ist klein, beeindruckt mit seinem smaragdnen Glanz und zählt zu den größten Juwelen unseres heimischen Naturschatzes – der Steirische Alpenblattkäfer ist ein Endemit, dessen Verbreitung sich auf den Raum zwischen der Koralpe und den Ennstaler Alpen beschränkt. Wie es sich für einen Endemiten gehört, ist der Steirische Alpenblattkäfer in puncto Kälte hart im Nehmen – man geht davon aus, dass er bereits viele Eiszeiten im Alpenraum überdauert hat. Wahrscheinlich war er in Kälteperioden auch wesentlich weiter verbreitet als heute. Angepasst an ein Leben in Höhen von 1500 bis 2000 m, haben wir es hier also mit einem echten Bergfex der Käferwelt zu tun. Der 6 bis 9 mm große Käfer lebt in feuchten Hochstaudenfluren zwischen Grünerlenbeständen. Adulte Tiere sitzen tagsüber auf den Blättern ihrer Futterpflanzen, zu denen unter anderem der Alpendost zählt. Anscheinend genügen nur ausgewählte Lebensräume den Ansprüchen dieser Art, denn nicht überall wo seine Futterpflanzen gedeihen, ist auch der Käfer zu finden. Mit Sicherheit stößt man bei der Suche nach diesem Endemiten auf einige seiner vielen Verwandten aus der artenreichen Gattung *Oreina*, die ihm zum Verwechseln ähnlich schauen. Allesamt bestechen sie durch ihren metallischen Schimmer, der sich regenbogenähnlich über das gesamte Farbspektrum erstreckt. Obwohl die Käfer beim schnellen Hinsehen für das menschliche Auge mit dem satten Blattgrün ihrer Futterpflanzen verschmelzen, dient die stark glänzende Färbung als Warnsignal für Fressfeinde. Zudem sind die Tiere in der Lage, sich gegen Räuber auch chemisch zur Wehr zu setzen – aus ihren Futterpflanzen nehmen sie giftige Pflanzenstoffe auf, die sie dann bei Bedarf absondern und zur Abwehr einsetzen. Im Kontrast zu etlichen seiner Verwandten, trägt der seltene Steirische Alpenblattkäfer keine andersfarbigen Streifen seitlich auf den Flügeldecken, sondern glänzt in einheitlichem Grün. Erst im Labor kann jedoch mit Sicherheit festgestellt werden, ob es sich tatsächlich um die endemische Käferart handelt, da die Unterscheidung mit dem freien Auge äußerst schwierig ist (Paill & Kahlen 2009, Borer et al. 2010).



Abbildung 18: Kleiner Bergfex – Der Steirische Alpenblattkäfer (*Oreina elongata styriaca*) ist ein kälteangepasster Endemit der in den steirischen Nord- und Zentralalpen vorkommt.

### Curculionidae/Curculioninae – Rüsselkäfer

Rüsselkäfer sind mit über 60.000 beschriebenen Spezies die artenreichste Tiergruppe weltweit. Sie leben meist phytophag und sind oft nur auf eine oder wenige Pflanzenarten spezialisiert. Anhand ihres rüsselförmig verlängerten Kopfes und der auffallend geknieten Fühler lassen sich Rüsselkäfer leicht von anderen Käferfamilien unterscheiden.

#### *Brachiodontus alpinus*

In den Schutthalden und Schneetälchen der Ennstaler Alpen lebt der endemische Winzling *Brachiodontus alpinus*. Der unter 2 mm große, anthrazitschwarze Rüsselkäfer ist auf wenige Pflanzenarten spezialisiert und kommt in subalpinen und alpinen Lagen vor. Seine Larven minieren in den Blättern ihrer Wirtspflanzen zu denen die Alpensoldanelle (*Soldanella alpina*) und der Fetthennen-Steinbrech (*Saxifraga aizoides*) zählen.



Abbildung 19: Endemischer Winzling – Der Rüsselkäfer *Brachiodontus alpinus* lebt auf der Alpensoldanelle (*Soldanella alpina*) und kommt im Gesäuse vor.

*Otiorhynchus pigrans* – Dickmaulrüssler

Die Gruppe der Dickmaulrüssler (*Otiorhynchus* s. l.) ist sowohl in der Ebene als auch im Gebirge in hoher Artenvielfalt vertreten. Die Rüsselspitze der Käfer ist an den Fühlereinlenkstellen auffallend verbreitert und erinnert an ein "dickes Maul". Viele Arten aus dieser Gattung sind bestens an die unwirtlichen Bedingungen der Hochgebirge angepasst und stellen dort die dominante phytophage Käfergruppe dar. Zahlreiche Dickmaulrüssler entpuppen sich als wahre Überlebenskünstler, da sie im Stande sind, sich eingeschlechtlich (parthenogenetisch) zu vermehren. In Gebieten, die während der letzten Eiszeit intensiv vergletschert waren, sind daher im Gebirge heute in etlichen Arten oftmals ausschließlich weibliche Tiere zu finden.

*Otiorhynchus pigrans* ist ein Endemit der nördlichen Kalkalpen und damit eine große heimische Besonderheit. Über die Biologie des wenige Millimeter großen Felsheidebesiedlers ist, wie bei besonders seltenen Käferarten oftmals der Fall, sehr wenig bekannt. Die Praxis zeigt, dass es sich beim Aufspüren von Gebirgskäfern lohnt, eine Nachtschicht einzulegen. Bodenbewohnende Arten wie *O. pigrans* tauchen erst bei Dunkelheit an der Oberfläche ihrer Felsverstecke auf und sind tagsüber nur äußerst schwer zu finden.



Abbildung 20. Der seltene Dickmaulrüssler *Otiorhynchus pigrans* ist ein Endemit der Nördlichen Kalkalpen. Über seine Biologie ist noch wenig bekannt.

**Elateridae – Schnellkäfer**

Namensgebend für diese Käferfamilie ist ihre Fähigkeit, mithilfe ihres zwischen Vorder- und Mittelbrust befindlichen Sprungapparats in die Höhe zu schnellen. In Mitteleuropa sind rund 170 Arten bekannt, 126 davon kommen auch in der Steiermark vor. Die Larven der schlanken, langgestreckten Käfer sind als „Drahtwürmer“ bekannt und fressen an Pflanzenwurzeln, entwickeln sich im Holz oder leben räuberisch.

*Diacanthous undulatus*

Der seltene Schnellkäfer ist ein typischer Bergwaldbesiedler und kommt in montanen Gebieten bis zur Waldgrenze vor. In der Steiermark sind Funde aus dem Gesäuse bekannt. Aufgrund der charakteristischen, querbindenartigen Behaarung seiner Flügeldecken kann der bis zu 2 cm große Schnellkäfer nicht mit anderen Arten verwechselt werden. Seine Larven entwickeln sich unter der Borke verpilzter Stämme und Stümpfe vorzugsweise von Koniferen wie Tanne und Fichte, die mit Violettporlingen (Trichaptum-Arten) besetzt sind; die Art kommt aber auch in Laubholz vor. Adulte sind vorwiegend nachtaktiv.



Abbildung 21: Aufgrund der querbindenartigen Behaarung ihrer Flügeldecken ist die seltene Bergwaldart *Diacanthous undulatus* leicht kenntlich.

### **Lacon lepidopterus**

Bei diesem 14-17 mm großem Urwaldrelikt-Schnellkäfer handelt es sich um eine echte Rarität. Aus der Steiermark sind bisher nur zwei Nachweise der anspruchsvollen Art bekannt (vgl. Holzer 2018, Holzer et al. in Druck). Im Jahr 1971 entdeckte Eugen Bregant, der 2003 verstorbene steirische Prachtkäferspezialist dieses Urwaldrelikt erstmals für die Steiermark im Buchenwald oberhalb der Peggauer Wand (Holzschuh 1977). Die Entwicklung des rot-schwarz beschuppten Käfers erfolgt vorzugsweise unter vermulmter Rinde von Nadelhölzern (Fichte, Tanne), seltener auch in morschem Laubholz (Franz 1974). In Mitteleuropa gibt es kaum aktuelle Nachweise der Art (z. B. Lorenz 2010, Aurenhammer et al. 2015, Raabklamm-Gösser, T. Frieß, unpubl.). *Lacon lepidopterus* ist in der Steiermark vom Aussterben bedroht.



Abbildung 22: Vom Urwaldrelikt-Schnellkäfer *Lacon lepidopterus* sind landesweit nur 2 Nachweise bekannt.

## **Endomychidae – Stäublingskäfer**

Stäublingskäfer sind in Mitteleuropa nur mit 23 Arten vertreten; 9 Arten aus 6 Gattungen sind in der Steiermark nachgewiesen. Die enge Verwandtschaft mit den Marienkäfern spiegelt sich in ihrer äußeren Erscheinungsform wider. Wie der Familienname vermuten lässt, handelt es sich um eine mycetophage Käfergruppe mit Arten die entweder an Fruchtkörpern von Stäublingen fressen oder sich von Pilzmyzelien unter Borke ernähren. Etliche Stäublingskäferarten bevorzugen besonnte Bruthölzer an wärmebegünstigten Standorten.

**Endomychus coccineus – Scharlachroter Stäublingskäfer**

Mit 4-6 mm ist der Scharlachrote Stäublingskäfer schon die größte Art der Familie. Mit je zwei schwarzen Flecken auf leuchtend rotem Untergrund fällt die unverkennbare Art trotz ihrer geringen Körpergröße auf. Der Käfer besiedeln bodennahes, berindetes Laubholz z. B. von Rotbuchen und Birken, fliegen von April bis Juni und kommen auf diversen Pilzarten z. B. aus der Verwandtschaft der Schichtpilze (*Stereum* sp.) vor. Die Puppen des Scharlachroten Stäublingskäfers werden gelegentlich von Erzwespen der Gattung *Endomychobius* parasitiert, die ihre Eier in die Larven des Käfers ablegen (Shockley et al. 2009).



Abbildung 23: Marienkäferähnlich – Der Scharlachrote Stäublingskäfer wird im Englischen „False Ladybird“ (Falscher Marienkäfer) genannt und ist tatsächlich nahe mit Marienkäfern verwandt.

**Eucnemidae – Schienenkäfer**

Schienenkäfer sind nahe mit Schnellkäfern (Elateridae) verwandt und sehen diesen sehr ähnlich. Ihre Larven sind anspruchsvolle Tothholzbesiedler, die sich in anbrüchigen Bäumen oder morschen Baumstämmen entwickeln. Viele Arten der Familie sind bei uns sehr selten geworden.

**Melasis buprestoides – Plattbeiniger Schienenkäfer**

Innerhalb der Familie lässt sich der Plattbeinige Schienenkäfer leicht durch seinen trapezförmigen Halsschild erkennen. Der 6-9 mm große Käfer ist bei uns selten zu finden, kommt dann aber an den Ästen seiner Brutbäume oft in großer Zahl vor. Die Larven der wärmeliebenden Art entwickeln sich nur im Holz von Laubbäumen wie Buche, Hainbuche und Ulme und bevorzugen sonnenexponierte Standorte in Tallagen wie Waldränder und Parks.



Abbildung 24: Der seltene Plattbeinige Schienenkäfer lebt in wärmebegünstigten, totholzreichen Laubwaldgebieten der Tallagen.

## Lucanidae - Hirschkäfer

Hirschkäfer oder Schröter sind hierzulande nur mit 7 Arten vertreten. Ihre Larven leben mehrjährig in morschem, großdimensioniertem Holz oder Mulm der Wirtsbäume und verpuppen sich im Herbst. Die frisch geschlüpften Käfer verbleiben bis zum nächsten Frühsommer in ihren Puppenwiegen und treten schwerpunktmäßig in der ersten Sommerhälfte in Erscheinung. Als adulte Tiere sind Hirschkäfer Saftlecker.

### *Dorcus parallelipedus* – Balkenschröter

Der Balkenschröter ist die am häufigsten anzutreffende Hirschkäferart und kommt auch in Obst- und Naturgärten vor, sofern er dort zur Entwicklung geeignete Totholzstrukturen vorfindet. Auf den ersten Blick wird der bis zu 3 cm große Käfer häufig mit einem Hirschkäferweibchen verwechselt. Die Art unterscheidet sich jedoch durch ihre mattschwarzen, parallelförmigen Flügeldecken vom kastanienbraun-glänzenden, meist größeren Hirschkäferweibchen mit ovaler Körperform. *D. parallelipedus* ist tag- und nachtaktiv und in der Steiermark vor allem in laubholzdominierten Wäldern niedriger Lagen weit verbreitet. Seine kräftigen Mundwerkzeuge können die menschliche Haut durchbeißen.



Abbildung 25: Zwerghirschkäfer – So lautet ein weiterer Name für den Balkenschröter, die häufigste heimische Hirschkäferart.

## Lycidae – Rotdeckenkäfer

Alle 7 mitteleuropäischen Arten der Familie kommen in der Steiermark vor und sind an ihren leuchtend roten Flügeldecken zu erkennen, die oftmals auch auffallend gegittert gerippt sind.

### *Lygistopterus sanguineus* – Rüssel-Rotdeckenkäfer

Wie seine Verwandten ist auch der 7-12 mm große Rüssel-Rotdeckenkäfer ein Pollenfresser, der sich auf Blüten aufhält. Dennoch zählen Rotdeckenkäfer zur Gilde der Totholzbewohner, da die Larven für ihre Entwicklung morsches Holz benötigen. *Lygistopterus sanguineus* unterscheidet sich von allen anderen heimischen Lyciden durch seinen rüsselförmig verlängerten Kopf, der jedoch größtenteils unter dem Vorderrand des Halsschildes versteckt ist. Die Art bevorzugt offenere, besonnte Biotope.





Abbildung 26: Das Hauptverbreitungsgebiet der Rotdeckenkäfer sind die Tropen und Subtropen. In der Steiermark kommen alle 7 mitteleuropäischen Arten vor.

### **Lymexylidae – Werftkäfer**

Die kleine Familie Werftkäfer umfasst 3 mitteleuropäische Arten, die sich alle in abgestorbenem Laubholz entwickeln und einen erheblichen Geschlechtsdimorphismus aufweisen. Zwei Arten kommen in der Steiermark vor.

#### Hylecoetes dermestoides – Buchenwerftkäfer

Der Buchenwerftkäfer ist in Europa weit verbreitet und in Laubwäldern eine häufige xylobionte Art, die oft in hohen Individuendichten an ihrem Brutsubstrat auftritt. Besiedelt werden bevorzugt durch Trockenstress geschwächte Buchen und Birken. *H. dermestoides* lebt in Symbiose mit dem Ambrosiapilz *Endomyces hylecoeti*, der als Sporen transportiert und vom Weibchen bei der Eiablage ins Holz eingebracht wird. Der Pilz wächst in den Bohrgängen der Larven und stellt deren Nahrungsgrundlage dar. Die rotbraunen Weibchen erreichen eine Körperlänge von bis zu 18 mm, wohingegen die Männchen teilweise oder ganz schwarz gefärbt sind und weniger als halb so groß sein können.



Abbildung 27: Käfer-Pilz-Symbiose – Wie viele totholzbewohnende Käfer lebt auch der Buchenwerftkäfer in Symbiose mit einem Holzpilz, dessen Sporen in einer Höhlung des weiblichen Hinterleibs transportiert und in das Brutsubstrat eingesetzt werden.

### **Melolonthidae – Maikäfer**

Die Familie wurde früher der Familie Blatthornkäfer (Scarabaeidae) untergeordnet. Sie umfasst 13 Arten in der Steiermark. Arten der Gattung *Melolontha* sind gemeinhin als „typische Maikäfer“ bekannt. Die gemeinsame Geschichte von Maikäfer und Mensch hat viele Gesichter. Sie wurden bewundert, besungen, besammelt, verkocht, verdammt, bekämpft und sind heute örtlich zum Teil sogar zur Seltenheit geworden.

### Melolontha melolontha – Feldmaikäfer

Der 2-3 cm große Feldmaikäfer ist bei uns die häufigste Art und kann leicht mit den beiden anderen heimischen Maikäferarten, dem Waldmaikäfer (*M. hippocastani*) und *M. pectoralis* verwechselt werden. Das letzte Hinterleibssegment (Pygidium) des Feldmaikäfers ist jedoch bei beiden Geschlechtern schmal, lanzettförmig ausgezogen und nicht wie beim Waldmaikäfer verdickt. Die Larven der 3 heimischen *Melolontha*-Arten leben 3 bis 5 Jahre unterirdisch, fressen an Pflanzenwurzeln und sind als Engerlinge bekannt. Jedes dritte bis fünfte Jahr kann es in sogenannten „Flugjahren“ zu Massenaufreten von adulten Maikäfern kommen, die aufgrund ihrer Fraßtätigkeit an Kulturpflanzen und Laubbäumen erheblichen wirtschaftlichen Schaden anrichten können. Die Maikäferbestände sind aufgrund großangelegter Bekämpfungsmaßnahmen mittels des Einsatzes von Insektiziden seit den 50er Jahren stark eingebrochen, was im bekannten Lied „Es gibt keine Maikäfer mehr“ 1974 von Reinhard Mey beschrieben wird. Heute werden vereinzelt wieder Massenaufreten beobachtet.



Abbildung 28: „Es gibt keine Maikäfer mehr“ – Vor etlichen Jahrzehnten traten Feldmaikäfer (*Melolontha melolontha*) oftmals in hohen Bestandsdichten auf, wohingegen heute meist nur einzelne Individuen zu sichten sind.

### **Prostomidae**

Der Schaufelplattkäfer (*Prostomis mandibularis*) ist der einzige in Europa vorkommende Vertreter der Familie Prostomidae.

#### *Prostomis mandibularis* – Schaufelplattkäfer

Die in Zentraleuropa als selten geltende Art ist wenige Millimeter groß, hat eine stark abgeflachte Körperform und auffallend große, schaufelförmige Mandibeln. Larven und Adulti leben in braunfaulem, bodennahem Totholz diverser Laub- und Nadelbaumarten und kommen in Vergesellschaftung mit dem Rindenschrüter (*Ceruchus chrysomelinus*) vor (Aurenhammer et al. 2019). Der Schaufelplattkäfer kann – sofern geeignete Strukturen vorhanden sind – auch Flächen mit traditionell forstwirtschaftlicher Nutzung besiedeln.



Abbildung 29: Zwischendrin – Der Schaufelplattkäfer kann sich dank seiner abgeplatteten Körperform problemlos zwischen den Holzschichten morscher Baumstämme bewegen.

## Pyrochroidae

Feuerkäfer sind bei uns nur mit 3 Arten vertreten, von denen *P. coccinea* am häufigsten ist. Ihre Larven leben räuberisch unter der Borke abgestorbener Stämme. Die auffällige Rotfärbung der Adulte dient als Warnfärbung gegen Fressfeinde.

### *Pyrochroa coccinea* – Scharlachroter Feuerkäfer

Der rund 1,5 cm große Scharlachrote Feuerkäfer fällt von April bis Juni auf Blättern und Blüten an Waldrändern auf. Die Käfer fressen Ölkäfer (Meloidae) an und nehmen so giftiges Cantharidin aus deren Körperflüssigkeit auf. Es wird angenommen, dass der Scharlachrote Feuerkäfer das Gift zusätzlich zur Warnfärbung als Schutz gegen Fressfeinde speichert. Männliche Tiere setzen Cantharidin zudem als Sexuallockstoff ein. Die totholzbesiedelnden, räuberischen Larven dieser Art werden oft mit denen des seltenen Scharlachkäfers (*Cucujus cinnaberinus*) verwechselt.



Abbildung 30: Alle 3 heimischen Feuerkäferarten (Pyrochroidae) haben eine feuerrote Färbung, die ihre Fressfeinde vermutlich vor dem Verzehr warnt. Der Scharlachrote Feuerkäfer reichert zudem das Gift Cantharidin in seinem eigenen Körper an.

## Rhynchitidae – Triebstecher und Blattroller

Vertreter dieser Familie haben im Gegensatz zu den Rüsselkäfern (Curculionidae) keine geknieteten Fühler. Weibliche Tiere betreiben Brutfürsorge, indem sie ihre Eier in angenagte Knospen, Früchte, junge Triebe (Triebstecher) oder in eigens dafür angefertigte Blattwickel (Blattroller) legen. In der Steiermark sind 19 der 27 mitteleuropäischen Arten dokumentiert.

**Byctiscus betulae – Rebenstecher**

Der 5-7 mm große Rebenstecher glänzt goldgrün, violett oder blau und ist bei uns eine häufige Art, die in verschiedenen Lebensräumen von April bis September zu finden ist. Zur Eiablage durchnagen die Weibchen den Stiel des Blattes und bringen es so zum Welken. Anschließend wird daraus ein zigarrenförmiger Wickel gerollt und dabei mehrere Eier darin abgelegt. Der Wickel wird schließlich mit einem Sekret aus einer Analdrüse des Käfers zusammengeleimt. Später fallen die Larven samt Blattwickel ab und verpuppen sich im Boden. Der Rebenstecher kommt auf verschiedenen Laubböhlzern sowie an Weinreben vor und ist in Weingärten auch als Schädling bekannt.



Abbildung 31: Fürsorglich – Der Nachwuchs des Rebenstechers wird bei der Eiablage in die welken Blätter der Wirtspflanzen gerollt.

**Silvanidae – Raubplattkäfer**

Durch die stark abgeflachte Körperform sind Raubplattkäfer perfekt an ein Leben unter der Borke angepasst. Dort jagen sie nach anderen Insekten und ernähren sich auch von Pilzen. Die Käferfamilie umfasst 10 Arten in Mitteleuropa, wovon 9 auch in der Steiermark vorkommen.

**Uleiota planata – Langhörniger Raubplattkäfer**

Der Langhörnige Raubplattkäfer zählt zu den häufigsten Vertretern dieser artenarmen Familie. Mit seinen außerordentlich langen Fühlern, den gezackten Halsschildrändern und dem markant flachen Körperbau ist der Langhörnige Raubplattkäfer unverwechselbar. Die 4-6 mm große Art ist oft in mehreren Individuen unter der morschen und mulmreichen Borke abgestorbener Laubholzstämmen zu finden. Die eurytope Art ist von März bis September an geeigneten Strukturen in diversen Waldtypen, Streuobstwiesen, Siedlungen und Gärten zu sichten.



Abbildung 32: Borkenbesiedler – Hebt man die Borke abgestorbener oder gefällter Laubbaumstämme ab, so kann der Langhörnige Raubplattkäfer oft in mehreren Individuen darunter gefunden werden.

## Tenebrionidae - Schwarzkäfer

### *Bolitophagus reticulatus* – Kerbhalsiger Zunderschwamm-Schwarzkäfer

Wie sein Name bereits vermuten lässt, ist der Kerbhalsige Zunderschwamm-Schwarzkäfer auf den Zunderschwamm (*Fomes fomentarius*) spezialisiert. Der Pilz ist ein Saprobiont, ernährt sich also vom absterbenden Holz alter Rotbuchen, Birken und Pappeln. Studien zur Ausbreitungsfähigkeit des 6-7 mm großen Käfers zeigen, dass dieser nur in sehr geringem Maße fähig ist, Waldbereiche ohne entsprechende Wirtsbäume und -pilze zu überbrücken: Liegen potenzielle Habitat-Bäume in nur 100 m Entfernung, so nimmt die Besiedlungswahrscheinlichkeit dieser Strukturen durch den Kerbhalsigen Zunderschwamm-Schwarzkäfer bereits signifikant ab (Sverdrup-Thygeson & Midtgaard 1998).



Abbildung 33: Wenig mobil ist der auf Zunderschwämme spezialisierte Kerbhalsige Zunderschwamm-Schwarzkäfer. Liegen seine potenziellen Habitatbäume weiter als 100 m auseinander, nimmt die Wahrscheinlichkeit einer Besiedelung durch den Käfer bereits signifikant ab.

## Trogositidae

### *Thymalus limbatus* – Kleinkopf-Flachkäfer

Die Vertreter dieser Familie reichen in ihrer Gestalt von breit abgeflachten Formen bis hin zu extrem langgestreckten, zylindrischen (z. B. Gattung *Nemosoma*) pilzfressenden oder räuberischen Arten. Sie leben vorwiegend unter der Borke von verpilztem Holz. Der 5-7 mm große Kleinkopf-Flachkäfer ist ein Holzpilzbesiedler, der bevorzugt in feuchteren, kühleren Waldstandorte der kollinen bis montanen Höhenstufe vorkommt. Durch die aufstehend behaarte Oberseite und die stark gewölbte Gestalt ist die einzig heimische Art dieser Gattung leicht kenntlich.



Abbildung 34: Die Imagines des Kleinkopf-Flachkäfers sind oft an den sporulierenden Fruchtkörpern des Zunderschwammes (*Fomes fomentarius*) oder der Buckel-Tramete (*Trametes gibbosa*) zu finden.

## Zopheridae

### *Coxelus pictus*

*C. pictus* ist ein 2-3 mm großer Holzpilzbesiedler, der u.a. auf Schichtpilzen (*Stereum* spp.) vorkommt. Die wärmeliebende Art besiedelt bodennahes, abgestorbenes und verpilztes Laubholz schwächerer Dimensionen. Der Käfer ist matt rostrot gefärbt und trägt ein auffällig scheckiges Muster aus hellen Borsten, die Flecken und Querbinden bilden. Sein Halsschild ist mittig arttypisch in einem Grübchen vertieft.



Abbildung 35: Der Rindenkäfer *Coxelus pictus* ist aufgrund seiner geringen Körpergröße und guten Tarnung auf morschem Laubholz kaum zu erkennen.

## Literatur

- Aurenhammer S., Komposch C., Holzer E., Holzschuh C. & Holzinger W.E. (2015): Xylobionte Käfergemeinschaften (Insecta: Coleoptera) im Bergsturzgebiet des Dobratsch (Schütt, Kärnten). – *Carinthia II* 205/125: 439–502.
- Aurenhammer S., Komposch C., Holzer E., Holzschuh C. & Holzinger W. E. (2015): Xylobionte Käfergemeinschaften (Insecta: Coleoptera) im Bergsturzgebiet des Dobratsch (Schütt, Kärnten). – *Carinthia II*, 205./125.: 439–502.
- Aurenhammer S., Komposch C., Schneider M., Degaspero G. (2019): Urwaldrelikte Kärntens – Käfergemeinschaften von Naturwäldern im Spannungsfeld zwischen Forstwirtschaft und Naturschutz (Insecta: Coleoptera). – *Carinthia II* 209/129: 431–466.
- Brechtel F. (2002): Biologie und Ökologie der Pracht- und Hirschkäfer: 92–152. – In: Brechtel F. & Kostenbader H. (Hrsg.) (2002): Die Pracht- und Hirschkäfer Baden-Württembergs. – Ulmer, Stuttgart (Hohenheim), 632 S.
- Cho H.-W., Kippenberg H., Borowiec L. (2016): Revision of the *Gonioctena nivosa* species-group (Coleoptera, Chrysomelidae, Chrysomelinae) in the Holarctic region, with descriptions of two new species Launched to accelerate biodiversity research. – *ZooKeys*. 596. 87-128. 10.3897/zookeys.596.8725.
- Eckelt A., Müller J., Bense U., Brustel H., Bußler H., Chittaro Y., Cizek L., Frei A., Holzer E., Kadej M., Kahlen M., Köhler F., Möller G., Mühle H., Sanchez A., Schaffrath U., Schmid J., Smolis A., Szallies A. & Seibold S. (2017): “Primeval forest relict beetles” of Central Europe: a set of 168 umbrella species for the protection of primeval forest remnants. – *Journal of Insect Conservation*. 10.1007/s10841-017-0028-6, 14 S.
- Franz H. (1974): Die Nordostalpen im Spiegel ihrer Landtierwelt, IV. – Innsbruck: Wagner, 707 S.
- Holzer E. (2018): Erstnachweise und Wiederfunde für die Käferfauna der Steiermark (XVI) (Coleoptera). – *Joannea Zoologie* 16: 45–54.
- Holzer E., Aurenhammer S., Frieß T., Zimmermann P., Holzinger W. E. (in Druck): Xylobionte Käfer im Nationalpark Gesäuse (Steiermark, Österreich) (Insecta: Coleoptera, Xylobionta). – *Koleopterologische Rundschau* xx: xx–xx.
- Holzschuh C. (1977): Bemerkenswerte Käferfunde in Österreich, II. – *Koleopterologische Rundschau* 53: 27–69.
- Kirchmeir H., Koch G. & Grabherr G. (1999): Die Naturnähe der Kärntner Wälder unter spezieller Berücksichtigung der aktuellen und potentiellen natürlichen Baumartenkombination. – *Carinthia II*, 189./109.: 515–531.
- Kofler A., Schmölzer K. (2000): Zur Kenntnis phoretischer Milben und ihrer Tragwirte in Österreich. – *Berichte des naturwissenschaftlich-medizinischen Vereins Innsbruck* 87: 133–157.
- Komposch C., Aurenhammer S., Fritze M.-A., Holzer E., Gros P., Bauch K. (2015): Arachnologisch-entomologische Jagd auf alpine Endemiten - Weberknechte, Spinnen und Käfer (Arachnida: Opiliones, Araneae; Insecta: Coleoptera) des Hollersbachtals, Nationalpark Hohe Tauern, Salzburg. *Ergebnisse des Tages der Artenvielfalt 2012*. – *Beiträge zur Entomofaunistik* 16: 51–82.
- Lorenz (2010): „Urwaldrelikt“-Käferarten in Sachsen (Coleoptera). – *Sächsische Entomologische Zeitschrift* 5: 69–98.
- Möller G., Grube R., Wachmann E. (2006): Der Fauna – Käferführer I. Käfer im und am Wald. *Fauna Naturführer Band 2*, Fauna Verlag, Nottuln, 334 S.
- Paill W., Kahlen M. (2009): Coleopter (Käfer): 627–783. In: Rabitsch W., Essl F. (Hrsg.) (2009): Endemiten – Kostbarkeiten in Österreichs Pflanzen- und Tierwelt. – *Naturwissenschaftlicher*
- Schmid J. & Bussler H. (2004): Ökologische Gilden xylobionter Käfer Deutschlands. – *Naturschutz und Landschaftsplanung*, 36 (7): 202–218.
- Seibold S., Brandl R., Buse J., Hothorn T., Schmid J., Thorn S. & Müller J. (2015): Association of extinction risk of saproxylic beetles with ecological degradation of forests in Europe. – *Conservation Biology*, 29: 382–390. doi:10.1111/cobi.12427
- Shockley F.W., Tomaszewska W., McHugh J. (2009): Review of the Natural History of the Handsome Fungus Beetles (Coleoptera: Cucujoidea: Endomychidae). – *Insecta Mundi*. 0072. 1–24.
- Sverdrup-Thygeson A., Midtgaard F. (1998): Fungus-infected trees as islands in boreal forest: Spatial distribution of the fungivorous beetle *Bolitophagus reticulatus* (Coleoptera, Tenebrionidae). – *Écoscience*, 5: 486–493.
- Verein für Kärnten und Umweltbundesamt GmbH, Klagenfurt und Wien, 923 S.
- Weidner H., Sellenschlo U. (2010): Vorratsschädlinge und Hausungeziefer. – 7. Auflage, Spektrum Akademischer Verlag, Heidelberg, 337 pp

## VI. LAUFKÄFER (CARABIDAE)

### Wolfgang Paill

Mit 465 Arten bilden Laufkäfer eine der artenreichsten Käferfamilien der Steiermark. Sie besiedeln alle Landlebensräume einschließlich trockener Sandfluren und nasser Uferzonen. Schwerpunkte der Biodiversität liegen einerseits an Gewässeruferrn, wo hoch spezialisierte Arten leben und andererseits im Gebirge, wo kleinräumig verbreitete Endemiten vorkommen. Aufgrund der guten Grundlagenkenntnisse findet die Gruppe häufig Verwendung in der Indikation von Biodiversität und Naturschutzwert sowie in der Eingriffsplanung.

Von den 475 hinsichtlich ihrer Gefährdung bewerteten Taxa (zuzüglich zu den 465 Arten wurden weitere 10 Unterarten separat beurteilt) sind 216 (46 %) einer Gefährdungsstufe zuzuordnen, weitere 90 (19 %) sind nahezu gefährdet, 162 Taxa (34 %) gelten als derzeit ungefährdet. Dramatisch ist die große Zahl an vom Aussterben bedrohten Arten (59, entsprechend 12 %) sowie der bereits mit großer Wahrscheinlichkeit ausgestorbenen. 12 der 17 (entsprechend 4 %) regional ausgestorbenen Arten sind spezialisierte Flussuferbewohner. Die starke Beeinträchtigung der großen Flüsse, insbesondere der Mur, durch Regulierung und energiewirtschaftliche Nutzung ist hierfür maßgeblich verantwortlich.

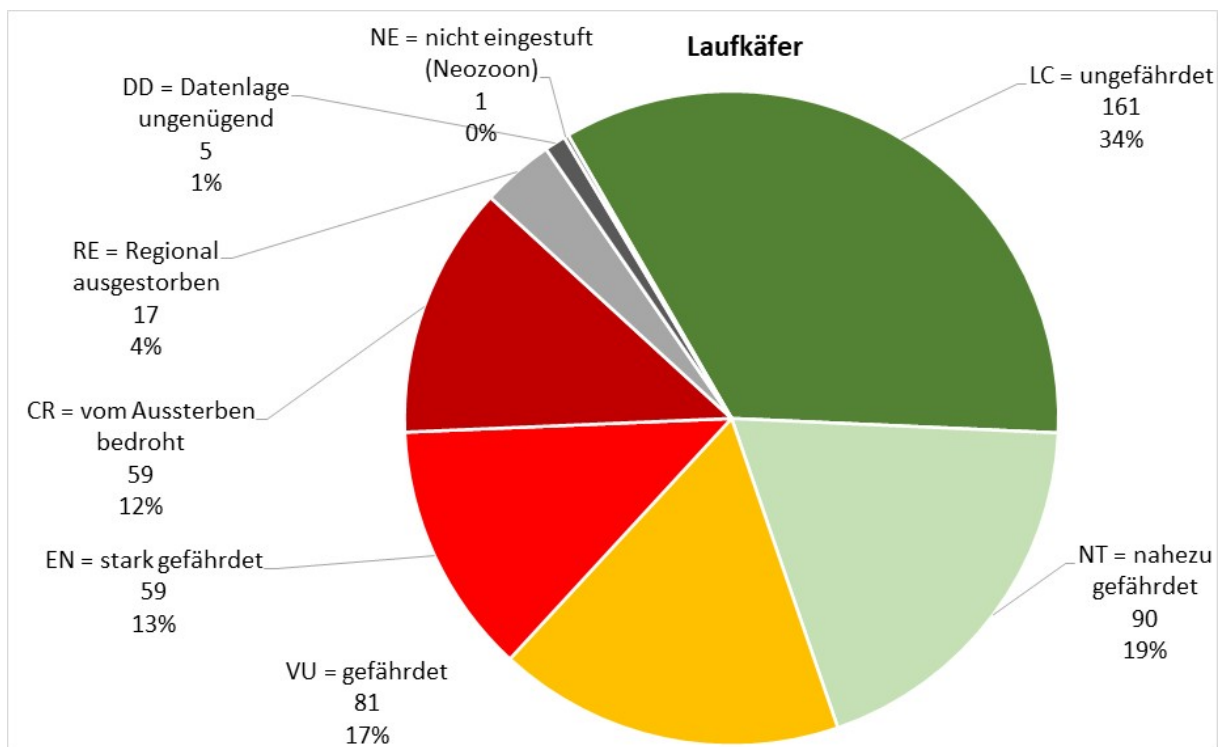


Abbildung 36: Gefährdungssituation der Laufkäferfauna der Steiermark (n = 473 Arten und Unterarten).



## Checkliste und Rote Liste

Tabelle 17: Rote Liste der Laufkäfer der Steiermark. Re = Referenzzustand, Be = aktueller Bestand, Tr = Trend, kP = besonders kleine Population, Zu = Zuwanderung, Is = Isolation, aB = direkte anthropogene Beeinflussung, sR = sonstiges Risiko.

Artname	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	RL
<i>Cicindela campestris</i> Linnaeus, 1758	5	0	0						LC
<i>Cicindela transversalis</i> Dejean, 1822	5	-4	0						EN
<i>Cicindela sylvicola</i> Dejean, 1822	6	0	0						LC
<i>Cylindera arenaria viennensis</i> (Schrank, 1781)	1	-5	0						RE
<i>Cylindera germanica</i> (Linnaeus, 1758)	5	0	0						LC
<i>Aptinus bombarda</i> (Illiger, 1800)	5	0	0						LC
<i>Brachinus crepitans</i> (Linnaeus, 1758)	5	-4	-1						EN
<i>Brachinus elegans</i> Chaudoir, 1842	2	1	0						LC
<i>Brachinus explodens</i> Duftschmid, 1812	5	0	0						LC
<i>Brachinus psophia</i> Audinet-Serville, 1821	1	-1	0						EN
<i>Omophron limbatum</i> (Fabricius, 1777)	4	-4	0						EN
<i>Calosoma inquisitor</i> (Linnaeus, 1758)	5	-1	0						NT
<i>Calosoma sycophanta</i> (Linnaeus, 1758)	2	-2	-1						VU
<i>Carabus alpestris alpestris</i> Sturm, 1815	4	-1	-1						NT
<i>Carabus alpestris hoppei</i> Germar, 1823	4	0	0						LC
<i>Carabus arvensis</i> Herbst, 1784	6	0	0						LC
<i>Carabus auronitens</i> Fabricius, 1792	6	-1	0						LC
<i>Carabus cancellatus</i> Illiger, 1798	6	-3	-1						VU
<i>Carabus carinthiacus</i> Sturm, 1815	3	-3	0						VU
<i>Carabus convexus</i> Fabricius, 1775	5	0	0						LC
<i>Carabus coriaceus</i> Linnaeus, 1758	6	0	0						LC
<i>Carabus depressus</i> Bonelli, 1810	3	0	0						NT
<i>Carabus fabricii</i> Panzer, 1810	5	-1	-1						NT
<i>Carabus violaceus germarii</i> Sturm, 1815	7	0	0						LC
<i>Carabus gigas</i> Creutzer, 1799	2	-4	0						EN
<i>Carabus glabratus</i> Paykull, 1790	5	0	0						LC
<i>Carabus granulatus</i> Linnaeus, 1758	6	0	0						LC
<i>Carabus hortensis</i> Linnaeus, 1758	5	0	0						LC
<i>Carabus intricatus</i> Linnaeus, 1760	6	0	0						LC
<i>Carabus irregularis irregularis</i> Fabricius, 1792	5	-1	-1						NT
<i>Carabus irregularis ramanus</i> Sokolář, 1909	2	-3	0						VU
<i>Carabus linnei folgariacus</i> Born, 1913	4	-1	0						NT
<i>Carabus nemoralis</i> O.F. Müller, 1764	5	0	0						LC
<i>Carabus nitens</i> Linnaeus, 1758	1	-5	0						RE
<i>Carabus variolosus nodulosus</i> Creutzer, 1799	4	-4	-1						EN
<i>Carabus problematicus</i> Herbst, 1786	4	-1	0						NT
<i>Carabus scabriusculus</i> Olivier, 1795	1	-4	0						CR
<i>Carabus scheidleri</i> Panzer, 1799	3	-3	0						VU
<i>Carabus sylvestris</i> Panzer, 1796	5	0	0						LC
<i>Carabus sylvestris redtenbacheri</i> Gehin, 1876	2	-1	-1						VU
<i>Carabus ulrichii</i> Germar, 1823	5	-1	0						NT
<i>Cychrus angustatus</i> Hoppe & Hornschuch, 1825	1	-4	0						CR
<i>Cychrus attenuatus</i> (Fabricius, 1792)	5	0	0						LC

Artname	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	RL
Cychrus caraboides (Linnaeus, 1758)	5	0	0						LC
Leistus austriacus Schauburger, 1925	1	0	-1						CR
Leistus ferrugineus (Linnaeus, 1758)	4	0	0						LC
Leistus montanus rhaeticus Heer, 1837	4	-1	0						NT
Leistus nitidus (Duftschmid, 1812)	5	0	0						LC
Leistus piceus Frölich, 1799	5	0	0						LC
Leistus rufomarginatus (Duftschmid, 1812)	3	-1	0						NT
Leistus terminatus (Panzer, 1793)	4	-1	-1						NT
Nebria brevicollis (Fabricius, 1792)	4	2	0						LC
Nebria dejeanii dejeanii Dejean, 1826	5	-3	-1						VU
Nebria dejeanii styriaca Schaum, 1856	4	-2	-2						VU
Nebria fasciatopunctata L. Miller, 1850	3	-4	-1						EN
Nebria germarii norica Schauburger, 1927	4	-1	-1						VU
Nebria hellwigii hellwigii (Panzer, 1802)	5	0	-1						LC
Nebria hellwigii chalcicola Franz, 1949	5	-1	-1						NT
Nebria jockischii Sturm, 1815	4	-1	-1						NT
Nebria picicornis (Fabricius, 1801)	5	-2	0						NT
Nebria gyllenhali (Schönherr, 1806)	6	-1	0						LC
Oreonebria atrata (Dejean, 1826)	3	-1	-1						VU
Oreonebria austriaca (Ganglbauer, 1889)	5	-1	-1						NT
Oreonebria castanea (Bonelli, 1810)	5	-1	-1						NT
Oreonebria schusteri (Ganglbauer, 1889)	1	-1	-1	ja					EN
Notiophilus aestuans Dejean, 1826	2	-1	-1						EN
Notiophilus aquaticus (Linnaeus, 1758)	5	0	0						LC
Notiophilus biguttatus (Fabricius, 1779)	6	0	0						LC
Notiophilus germyi Fauvel, 1863	4	-1	0						NT
Notiophilus palustris (Duftschmid, 1812)	6	0	0						LC
Notiophilus rufipes Curtis, 1829	4	-1	0						NT
Notiophilus substriatus G.R. Waterhouse, 1833	1	-5	-1	ja					CR
Blethisa multipunctata (Linnaeus, 1758)	2	-5	-1	ja					CR
Elaphrus aureus P.W.J. Müller, 1821	5	-1	0						NT
Elaphrus cupreus Duftschmid, 1812	5	-1	0						LC
Elaphrus riparius (Linnaeus, 1758)	4	-2	0						NT
Elaphrus uliginosus Fabricius, 1792	4	-4	-1						EN
Elaphrus ullrichii W. Redtenbacher, 1842	4	-5	0	ja					CR
Loricera pilicornis (Fabricius, 1775)	6	0	0						LC
Clivina collaris (Herbst, 1784)	5	0	0						LC
Clivina fossor (Linnaeus, 1758)	6	0	0						LC
Dyschirius abditus (Fedorenko, 1993)	3	-5	0						CR
Dyschirius aeneus (Dejean, 1825)	5	0	0						LC
Dyschirius agnatus Motschulsky, 1844	4	-5	0						CR
Dyschirius angustatus (Ahrens, 1830)	3	-5	0						CR
Dyschirius digitatus (Dejean, 1825)	5	-4	-1						EN
Dyschirius globosus (Herbst, 1784)	7	0	0						LC
Dyschirius gracilis (Heer, 1837)	3	-5	0						CR
Dyschirius intermedius Putzeys, 1846	4	-3	0						VU
Dyschirius laeviusculus Putzeys, 1846	4	-5	0						CR
Dyschirius nitidus (Dejean, 1825)	4	-5	0						CR
Dyschirius parallelus ruficornis Putzeys, 1846	2	-5	0						RE
Dyschirius politus (Dejean, 1825)	4	-4	0						EN

Artname	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	RL
Dyschirius rufipes (Dejean, 1825)	3	-5	-1						CR
Dyschirius substriatus (Duftschmid, 1812)	3	-5	0						RE
Dyschirius tristis Stephens, 1827	4	-5	0						RE
Reicheiodes alpicola (Ganglbauer, 1891)	5	-1	0						NT
Reicheiodes rotundipennis (Chaudoir, 1843)	3	-3	-1						VU
Brosicus cephalotes (Linnaeus, 1758)	4	-5	-1						CR
Perileptus areolatus (Creutzer, 1799)	5	-3	0						VU
Thalassophilus longicornis (Sturm, 1825)	4	-4	0						EN
Trechus secalis (Paykull, 1790)	5	-2	-1						NT
Trechus alpicola Sturm, 1825	6	0	0						LC
Trechus austriacus Dejean, 1831	2	0	0	ja					NT
Trechus constrictus constrictus Schaum, 1860	3	-1	-1						NT
Trechus constrictus franzi Schweiger, 1950	4	0	0						LC
Trechus glacialis Heer, 1837	3	-1	-1						NT
Trechus grandis Ganglbauer, 1891	1	-3	-1			ja			CR
Trechus hampei Ganglbauer, 1891	4	-1	-1						NT
Trechus limacodes Dejean, 1831	5	0	0						LC
Trechus longicollis Meixner, 1912	1	-1	-1	ja					CR
Trechus nigrinus Putzeys, 1847	3	0	0						DD
Trechus noricus Meixner, 1911	2	-1	-2			ja			VU
Trechus obtusus Erichson, 1837	5	0	0						LC
Trechus ochreatus Dejean, 1831	1	-1	-1						VU
Trechus ovatus ovatus Putzeys, 1845	4	-1	-1						NT
Trechus ovatus dispar R. Schönmann, 1937	2	-1	-2			ja			VU
Trechus pilisensis Csiki, 1918	6	0	0						LC
Trechus pinkeri Ganglbauer, 1891	3	0	-1						NT
Trechus quadristriatus (Schrank, 1781)	6	0	0						LC
Trechus regularis Putzeys, 1870	1	-1	-1						EN
Trechus rotundatus Dejean, 1831	4	0	-1						LC
Trechus rotundipennis (Duftschmid, 1812)	5	0	0						LC
Trechus rubens (Fabricius, 1792)	4	-1	0						NT
Trechus rudolphi Ganglbauer, 1891	1	-1	-1	ja		ja			CR
Trechus schoenmanni Donabauer & Lebenbauer, 2005	4	0	-1						NT
Trechus splendens Gemminger & Harold, 1868	5	0	0						LC
Trechus wagneri Ganglbauer, 1906	1	-1	-1			ja			VU
Blemus discus discus (Fabricius, 1792)	4	0	0						LC
Trechoblemus micros (Herbst, 1784)	3	-1	0						NT
Duvalius exaratus (Schaum, 1860)	1	-1	0	ja		ja			EN
Duvalius meixneri Kreissl, 1993	1	0	0	ja		ja			VU
Orotrechus novaki Mlejnek, J. Moravec & Udržal, 1994	1	-1	0	ja					CR
Arctaphaenops angulipennis angulipennis (Meixner, 1925)	2	0	0	ja					LC
Arctaphaenops angulipennis styriacus Winkler, 1933	1	0	0	ja					NT
Tachys bistriatus (Duftschmid, 1812)	5	0	0						LC
Tachys fulvicollis (Dejean, 1831)	2	-4	0						EN
Tachys micros (Fischer von Waldheim, 1828)	4	-3	0						VU
Tachyura diabrachys (Kolenati, 1845)	3	1	0						LC
Tachyura hoemorroidalis (Ponza, 1805)	1	0	-1	ja					CR
Tachyura parvula (Dejean, 1831)	3	-1	0						NT
Tachyura quadrisignata (Duftschmid, 1812)	4	-3	0						VU

Artname	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	RL
Tachyura sexstriata (Duftschmid, 1812)	3	-3	0						VU
Porotachys bisulcatus (Nicolai, 1822)	1	0	0	ja					LC
Tachyta nana (Gyllenhal, 1810)	6	0	0						LC
Ocys harpaloides (Audinet-Serville, 1821)	1	-1	0	ja					CR
Ocys quinquestriatus (Gyllenhal, 1810)									DD
Ocys reticulatus (Netolitzky, 1917)									DD
Bembidion articulatum (Panzer, 1796)	5	0	0						LC
Bembidion ascendens K. Daniel, 1902	5	-2	0						NT
Bembidion assimile Gyllenhal, 1810	4	-3	-1						VU
Bembidion azurescens Dalla Torre, 1877	4	-2	0						NT
Bembidion biguttatum (Fabricius, 1779)	3	-3	-1						VU
Bembidion bipunctatum (Linnaeus, 1760)	5	0	-1						NT
Bembidion bruxellense Wesmael, 1835	4	-1	0						NT
Bembidion bugnioni K. Daniel, 1902	1	-5	0						RE
Bembidion complanatum Heer, 1837	4	-3	0						VU
Bembidion conforme Dejean, 1831	4	-3	0						VU
Bembidion bualei Jacquelin du Val, 1852	5	-2	0						NT
Bembidion dalmatinum Dejean, 1831	3	2	1						LC
Sinechostictus decoratus (Duftschmid, 1812)	4	-2	0						NT
Bembidion decorum (Panzer, 1799)	5	-1	0						NT
Bembidion deletum Audinet-Serville, 1821	5	0	0						LC
Bembidion dentellum (Thunberg, 1787)	4	-3	-1						VU
Bembidion distinguendum Jacquelin du Val, 1852	2	-5	0						RE
Sinechostictus doderoi (Ganglbauer, 1891)	4	-2	0						NT
Bembidion doris (Panzer, 1796)	3	-4	-1						EN
Sinechostictus effluviolum (Peyron, 1858)	3	-4	-1						EN
Bembidion eques Sturm, 1825	1	-5	0						RE
Bembidion fasciolatum (Duftschmid, 1812)	5	-3	0						VU
Bembidion femoratum Sturm, 1825	5	0	0						LC
Bembidion fluviatile Dejean, 1831	3	-4	0						EN
Bembidion foraminosum Sturm, 1825	4	-5	0						RE
Bembidion friebi Netolitzky, 1914	3	-4	-1	ja					CR
Bembidion fulvipes Sturm, 1827	3	-5	0						RE
Bembidion fumigatum (Duftschmid, 1812)	2	-4	-1						EN
Bembidion geniculatum Heer, 1837	6	-1	0						LC
Bembidion glaciale Heer, 1837	5	0	-1						LC
Bembidion humerale Sturm, 1825	2	-4	-2	ja		ja			CR
Bembidion genei illigeri Netolitzky, 1914	5	0	0						LC
Bembidion incognitum J. Müller, 1931	6	0	0						LC
Bembidion inoptatum Schaum, 1857	2	-1	-1						EN
Sinechostictus inustus (Jacquelin du Val, 1857)	4	-3	0						VU
Bembidion lampros (Herbst, 1784)	6	0	0						LC
Bembidion litorale (Olivier, 1790)	4	-5	0						CR
Bembidion longipes K. Daniel, 1902	4	-3	0						VU
Bembidion lunatum (Duftschmid, 1812)	4	-5	0						CR
Bembidion lunulatum (Geoffroy, 1785)	2	1	0						LC
Bembidion mannerheimii C.R. Sahlberg, 1827	4	-1	-1						NT
Bembidion milleri Jacquelin du Val, 1852	5	-3	0						VU
Sinechostictus millerianus (Heyden, 1883)	5	-2	0						NT
Bembidion minimum (Fabricius, 1792)	2	-4	-1						EN

Artname	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	RL
Bembidion modestum (Fabricius, 1801)	5	-3	0						VU
Bembidion monticola Sturm, 1825	5	-2	0						NT
Bembidion obtusum Audinet-Serville, 1821	2	-1	0						VU
Bembidion octomaculatum (Goeze, 1777)	5	-2	0						NT
Bembidion prasinum (Duftschmid, 1812)	4	-3	0						VU
Bembidion properans (Stephens, 1828)	6	0	0						LC
Bembidion pseudascendens Manderbach & Müller-Motzfeld, 2004	2	-4	0						EN
Bembidion punctulatum Drapiez, 1820	5	-2	0						NT
Bembidion pygmaeum (Fabricius, 1792)	5	-4	0						EN
Bembidion quadrimaculatum (Linnaeus, 1760)	6	0	0						LC
Bembidion quadripustulatum Audinet-Serville, 1821	4	-3	-1						VU
Sinechostictus ruficornis (Sturm, 1825)	4	-3	0						VU
Bembidion schueppelii Dejean, 1831	5	-2	0						NT
Bembidion semipunctatum (Donovan, 1806)	4	-3	0						VU
Bembidion starkii Schaum, 1860	3	-5	-1						CR
Bembidion stephensii Crotch, 1869	4	-1	0						NT
Sinechostictus stomoides (Dejean, 1831)	5	-2	0						NT
Bembidion striatum (Fabricius, 1792)	3	-5	0						CR
Bembidion subcostatum vau Netolitzky, 1913	4	1	0						LC
Bembidion tenellum Erichson, 1837	3	-3	-1						VU
Bembidion testaceum (Duftschmid, 1812)	5	-2	0						NT
Bembidion tetracolum Say, 1823	6	0	0						LC
Bembidion tibiale (Duftschmid, 1812)	6	-1	0						LC
Bembidion varicolor (Fabricius, 1803)	5	-2	0						NT
Bembidion varium (Olivier, 1795)	4	-3	0						VU
Asaphidion austriacum Schweiger, 1975	5	0	0						LC
Asaphidion caraboides (Schrank, 1781)	4	-3	0						VU
Asaphidion flavipes (Linnaeus, 1760)	6	0	0						LC
Asaphidion pallipes (Duftschmid, 1812)	5	-3	0						VU
Patrobus atrorufus (Strøm, 1768)	5	-1	0						NT
Patrobus styriacus Chaudoir, 1872	5	0	0						LC
Stomis pumicatus (Panzer, 1796)	4	0	0						LC
Poecilus cupreus (Linnaeus, 1758)	6	0	0						LC
Poecilus lepidus (Leske, 1785)	5	-2	0						NT
Poecilus koyi Germar, 1823	1	-5	0						RE
Poecilus striatopunctatus (Duftschmid, 1812)	3	-5	0						RE
Poecilus versicolor (Sturm, 1824)	6	-1	-1						LC
Pterostichus aethiops (Panzer, 1796)	6	0	0						LC
Pterostichus anthracinus (Illiger, 1798)	5	0	0						LC
Pterostichus burmeisteri Heer, 1838	6	0	0						LC
Pterostichus diligens (Sturm, 1824)	5	0	0						LC
Pterostichus fasciatopunctatus (Creutzer, 1799)	5	0	0						LC
Pterostichus illigeri (Panzer, 1802)	5	0	0						LC
Pterostichus jurinei (Panzer, 1802)	5	0	0						LC
Pterostichus justusii W. Redtenbacher, 1842	1	-1	-1	ja					CR
Pterostichus kokeilii L. Miller, 1850	5	-1	-1						NT
Pterostichus leonisi Apfelbeck, 1904									DD
Pterostichus lineatopunctatus L. Miller, 1850	2	-1	-1	ja					VU
Pterostichus melanarius (Illiger, 1798)	7	0	0						LC

Artname	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	RL
<i>Pterostichus melas</i> (Creutzer, 1799)	5	0	0						LC
<i>Pterostichus minor</i> (Gyllenhal, 1827)	4	-2	-1						NT
<i>Pterostichus morio</i> (Duftschmid, 1812)	4	-1	-1						NT
<i>Pterostichus niger</i> (Schaller, 1783)	6	0	0						LC
<i>Pterostichus nigrata</i> (Paykull, 1790)	5	0	0						LC
<i>Pterostichus oblongopunctatus</i> (Fabricius, 1787)	6	0	0						LC
<i>Pterostichus oenotrius</i> Ravizza, 1975	3	-3	-1						VU
<i>Pterostichus ovoideus</i> (Sturm, 1824)	5	0	0						LC
<i>Pterostichus panzeri</i> (Panzer, 1802)	5	-1	-1						NT
<i>Pterostichus pumilio</i> (Dejean, 1828)	3	-1	0						NT
<i>Pterostichus quadrifoveolatus</i> Letzner, 1852	3	-4	0						EN
<i>Pterostichus rhaeticus</i> Heer, 1837	4	-1	-1						NT
<i>Pterostichus selmanni</i> (Duftschmid, 1812)	3	-1	-1			ja			VU
<i>Pterostichus strenuus</i> (Panzer, 1796)	5	0	0						LC
<i>Pterostichus subsinuatus</i> (Dejean, 1828)	5	0	0						LC
<i>Pterostichus transversalis</i> (Duftschmid, 1812)	6	0	0						LC
<i>Pterostichus unctulatus</i> (Duftschmid, 1812)	6	0	0						LC
<i>Pterostichus variolatus</i> (Dejean, 1828)	1	-5	0	ja		ja			CR
<i>Pterostichus vernalis</i> (Panzer, 1796)	6	0	0						LC
<i>Pterostichus ziegleri noricus</i> Ganglbauer, 1891	1	-1	-1						EN
<i>Molops elatus elatus</i> (Fabricius, 1801)	6	0	0						LC
<i>Molops piceus austriacus</i> Ganglbauer, 1889	5	0	0						LC
<i>Abax carinatus</i> (Duftschmid, 1812)	6	0	0						LC
<i>Abax ovalis</i> (Duftschmid, 1812)	6	0	0						LC
<i>Abax parallelepipedus</i> (Piller & Mitterpacher, 1783)	7	0	0						LC
<i>Abax parallelus</i> (Duftschmid, 1812)	6	0	0						LC
<i>Atranus ruficollis</i> (Gautier des Cottés, 1858)	1	-5	0	ja					CR
<i>Olisthopus sturmii</i> (Duftschmid, 1812)	2	-5	-1						RE
<i>Oxypselaphus obscurus</i> (Herbst, 1784)	4	-3	-1						VU
<i>Paranchus albipes</i> (Fabricius, 1796)	5	0	0						LC
<i>Limodromus assimilis</i> (Paykull, 1790)	7	0	0						LC
<i>Limodromus krynickii</i> (Sperk, 1835)	1	-3	-1						CR
<i>Limodromus longiventris</i> Mannerheim, 1825	1	-3	-1	ja					CR
<i>Anchomenus dorsalis</i> (Pontoppidan, 1763)	6	0	0						LC
<i>Sericoda quadripunctata</i> (De Geer, 1774)	3	-5	0						CR
<i>Agonum antennarium</i> (Duftschmid, 1812)	2	-5	-1						CR
<i>Agonum duftschmidi</i> J. Schmidt, 1994	3	-4	-1						EN
<i>Agonum emarginatum</i> (Gyllenhal, 1827)	5	0	0						LC
<i>Agonum fuliginosum</i> (Panzer, 1809)	5	-1	0						NT
<i>Agonum gracile</i> Sturm, 1824	4	-3	-1						VU
<i>Agonum gracilipes</i> (Duftschmid, 1812)	2	-2	-1	ja					VU
<i>Agonum impressum</i> (Panzer, 1796)	4	-5	0						RE
<i>Agonum lugens</i> (Duftschmid, 1812)	2	-3	-1						VU
<i>Agonum marginatum</i> (Linnaeus, 1758)	4	-4	-1						EN
<i>Agonum micans</i> (Nicolai, 1822)	5	-1	0						NT
<i>Agonum muelleri</i> (Herbst, 1784)	6	0	0						LC
<i>Agonum piceum</i> (Linnaeus, 1758)	3	-4	-1						EN
<i>Agonum scitulum</i> Dejean, 1828	2	0	0						NT
<i>Agonum sexpunctatum</i> (Linnaeus, 1758)	6	0	0						LC
<i>Agonum thoreyi</i> Dejean, 1828	4	0	0						LC

Artname	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	RL
Agonum versutum Sturm, 1824	3	-3	-1						VU
Agonum viduum (Panzer, 1796)	5	0	0						LC
Agonum viridicupreum (Goeze, 1777)	2	-5	-1						CR
Platynus livens (Gyllenhal, 1810)	3	-4	-1						EN
Platynus scrobiculatus (Fabricius, 1801)	5	0	0						LC
Platyderus rufus (Duftschmid, 1812)	4	0	0						LC
Synuchus vivalis (Illiger, 1798)	5	0	0						LC
Calathus ambiguus (Paykull, 1790)	2	-5	0						CR
Calathus erratus (C.R. Sahlberg, 1827)	4	0	0						LC
Calathus fuscipes (Goeze, 1777)	6	0	0						LC
Calathus melanocephalus (Linnaeus, 1758)	5	0	0						LC
Calathus micropterus (Duftschmid, 1812)	5	0	0						LC
Dolichus halensis (Schaller, 1783)	3	-3	0						VU
Sphodrus leucophthalmus (Linnaeus, 1758)	2	-5	0			ja			RE
Laemostenus schreibersii (Küster, 1846)	1	0	0			ja			NT
Laemostenus terricola (Herbst, 1784)	1	-5	0			ja			RE
Zabrus tenebrioides (Goeze, 1777)	2	-5	0						CR
Amara aenea (De Geer, 1774)	6	0	0						LC
Amara alpicola Dejean, 1828	5	-1	-1						NT
Amara apricaria (Paykull, 1790)	3	-3	0						VU
Amara aulica (Panzer, 1796)	5	0	0						LC
Amara bifrons (Gyllenhal, 1810)	4	0	0						LC
Amara chadoiri incognita Fassati, 1946	2	-4	-1						EN
Amara communis (Panzer, 1797)	5	0	0						LC
Amara consularis (Duftschmid, 1812)	4	-3	0						VU
Amara convexior Stephens, 1828	5	0	0						LC
Amara cuniculina Dejean, 1831	3	-1	-1						NT
Amara cursitans C. Zimmermann, 1832	4	-4	0						EN
Amara curta Dejean, 1828	5	0	0						LC
Amara equestris (Duftschmid, 1812)	4	-3	-1						VU
Amara erratica (Duftschmid, 1812)	6	0	0						LC
Amara eurynota (Panzer, 1796)	4	-3	0						VU
Amara familiaris (Duftschmid, 1812)	6	0	0						LC
Amara fulva (O.F. Müller, 1776)	4	-4	0						EN
Amara fulvipes (Audinet-Serville, 1821)	3	-3	-1						VU
Amara gebleri Dejean, 1831	4	-2	0						NT
Amara lucida (Duftschmid, 1812)	5	-2	0						NT
Amara lunicollis Schiødte, 1837	5	0	0						LC
Amara majuscula (Chadoir, 1850)	2	-2	0	ja					NT
Amara makolskii Roubal, 1923	2	-3	0						VU
Amara messae Baliani, 1924	2	-1	-1	ja					VU
Amara montivaga Sturm, 1825	5	0	0						LC
Amara municipalis (Duftschmid, 1812)	3	-3	0						VU
Amara nigricornis C.G. Thomson, 1857	3	-1	-1						NT
Amara nitida Sturm, 1825	5	0	0						LC
Amara nobilis (Duftschmid, 1812)	1	-1	-2	ja		ja			CR
Amara ovata (Fabricius, 1792)	6	0	0						LC
Amara plebeja (Gyllenhal, 1810)	4	-1	0						NT
Amara praetermissa (C.R. Sahlberg, 1827)	3	0	-1						NT
Amara pulpani Kult, 1949	3	-3	-1						VU

Artname	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	RL
Amara quenseli (Schönherr, 1806)	2	0	-1			ja			VU
Amara schimperi Wencker, 1866	2	-5	0						CR
Amara similata (Gyllenhal, 1810)	6	0	0						LC
Amara tibialis (Paykull, 1798)	3	-3	-1						VU
Amara tricuspidata Dejean, 1831	2	-4	0						EN
Anisodactylus binotatus (Fabricius, 1787)	6	0	0						LC
Anisodactylus nemorivagus (Duftschmid, 1812)	5	-2	0						NT
Anisodactylus signatus (Panzer, 1796)	6	1	1						LC
Diachromus germanus (Linnaeus, 1758)	4	-2	0						NT
Parophonus dejeani (Csiki, 1932)	2	-4	-1						EN
Parophonus maculicornis (Duftschmid, 1812)	4	-2	-1						NT
Trichotichnus laevicollis (Duftschmid, 1812)	6	0	0						LC
Harpalus affinis (Schränk, 1781)	6	0	0						LC
Harpalus anxius (Duftschmid, 1812)	3	-4	-1						EN
Harpalus atratus Latreille, 1804	5	0	0						LC
Harpalus autumnalis (Duftschmid, 1812)	4	-4	-1						EN
Harpalus calceatus (Duftschmid, 1812)	4	-3	0						VU
Harpalus caspius (Steven, 1806)	4	-4	-1						EN
Harpalus cupreus fastuosus Faldermann, 1836	4	-3	-1						VU
Harpalus dimidiatus (P. Rossi, 1790)	5	-2	-1						NT
Harpalus distinguendus (Duftschmid, 1812)	4	1	1						LC
Harpalus griseus (Panzer, 1796)	5	1	1						LC
Harpalus honestus (Duftschmid, 1812)	5	-3	-1						VU
Harpalus laevipes Zetterstedt, 1828	5	0	0						LC
Harpalus latus (Linnaeus, 1758)	6	0	0						LC
Harpalus luteicornis (Duftschmid, 1812)	5	0	0						LC
Harpalus marginellus Gyllenhal, 1827	5	0	0						LC
Harpalus modestus Dejean, 1829	4	-4	-1						EN
Harpalus picipennis (Duftschmid, 1812)	3	-4	-1						EN
Harpalus progrediens Schaubberger, 1922	4	-2	0						NT
Harpalus pumilus Sturm, 1818	3	-4	-1						EN
Harpalus rubripes (Duftschmid, 1812)	5	0	0						LC
Harpalus rufipalpis rufipalpis Sturm, 1818	4	-3	-1						VU
Harpalus rufipes (De Geer, 1774)	6	1	1						LC
Harpalus serripes (Quensel, 1806)	2	-4	-1						EN
Harpalus signaticornis (Duftschmid, 1812)	4	-2	0						NT
Harpalus smaragdinus (Duftschmid, 1812)	2	-5	-1						CR
Harpalus solitaris Dejean, 1829	3	-2	0						NT
Harpalus subcylindricus Dejean, 1829	4	-3	-1						VU
Harpalus tardus (Panzer, 1796)	5	0	0						LC
Harpalus tenebrosus Dejean, 1829	2	-1	0						NT
Harpalus xanthopus winkleri Schaubberger, 1923	1	-1	-1	ja					CR
Ophonus ardosiacus (Lutshnik, 1922)	2	-3	-1						VU
Ophonus azureus (Fabricius, 1775)	4	-2	0						NT
Ophonus diffinis (Dejean, 1829)	3	-4	-1						EN
Ophonus laticollis Mannerheim, 1825	4	0	0						LC
Ophonus melletii (Heer, 1837)	2	-3	-1						VU
Ophonus puncticeps Stephens, 1828	4	1	0						LC
Ophonus puncticollis (Paykull, 1798)	3	-5	-1						CR
Ophonus rufibarbis (Fabricius, 1792)	4	0	0						LC



Artname	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	RL
Ophonus schaubergerianus (Puel, 1937)	4	-2	0						NT
Ophonus stictus Stephens, 1828	3	-4	-1						EN
Stenolophus discophorus (Fischer von Waldheim, 1823)	2	-4	-1						EN
Stenolophus mixtus (Herbst, 1784)	3	0	0						LC
Stenolophus skrimshiranus Stephens, 1828	3	-3	-1						VU
Stenolophus steveni Krynicki, 1832	1	-5	-1						CR
Stenolophus teutonius (Schrank, 1781)	5	0	0						LC
Acupalpus exiguus Dejean, 1829	3	-4	-1						EN
Acupalpus flavicollis (Sturm, 1825)	5	0	0						LC
Acupalpus luteatus (Duftschmid, 1812)	3	-3	-1						VU
Acupalpus maculatus (Schaum, 1860)	4	-2	-1						NT
Acupalpus meridianus (Linnaeus, 1760)	4	0	0						LC
Acupalpus parvulus (Sturm, 1825)	3	-3	-1						VU
Acupalpus suturalis Dejean, 1829	2	-5	-1						CR
Anthracus consputus (Duftschmid, 1812)	4	-3	-1						VU
Anthracus longicornis (Schaum, 1857)	2	-5	-1						CR
Anthracus transversalis (Schaum, 1862)	1	-5	-1						CR
Bradycellus caucasicus (Chaudoir, 1846)	5	0	0						LC
Bradycellus csikii Laczó, 1912	2	0	0						NT
Bradycellus harpalinus (Audinet-Serville, 1821)	5	0	0						LC
Bradycellus ruficollis (Stephens, 1828)	2	-5	-2						CR
Bradycellus verbasci (Duftschmid, 1812)	4	0	0						LC
Dicheirotichus rufithorax (C.R. Sahlberg, 1827)	3	-5	-1						CR
Dicheirotichus mannerheimii oreophilus (K. Daniel & J. Daniel, 1890)	2	-1	-1	ja		ja			VU
Dicheirotichus placidus (Gyllenhal, 1827)	2	-5	-1						CR
Amblystomus niger (Heer, 1841)	2	-4	-1						EN
Chlaenius festivus (Panzer, 1796)	3	-5	-1						CR
Chlaenius nigricornis (Fabricius, 1787)	4	-3	-1						VU
Chlaenius nitidulus (Schrank, 1781)	5	0	0						LC
Chlaenius spoliatus (P. Rossi, 1792)	3	-4	-1						EN
Chlaenius sulcicollis (Paykull, 1798)	2	-5	-1						RE
Chlaenius tibialis Dejean, 1826	3	-4	0						EN
Chlaenius tristis (Schaller, 1783)	4	-4	-1						EN
Chlaenius vestitus (Paykull, 1790)	5	-1	0						NT
Callistus lunatus (Fabricius, 1775)	4	-2	0						NT
Oodes gracilis A. Villa & G.B. Villa, 1833	2	-5	-1						CR
Oodes helopioides (Fabricius, 1792)	5	0	0						LC
Licinus cassideus (Fabricius, 1792)	2	-5	-1						CR
Licinus depressus (Paykull, 1790)	4	-4	-1						EN
Licinus hoffmannseggii (Panzer, 1802)	5	0	0						LC
Badister bullatus (Schrank, 1798)	5	0	0						LC
Badister collaris Motschulsky, 1844	4	-3	-1						VU
Badister dilatatus Chaudoir, 1837	5	-2	-1						NT
Badister lacertosus Sturm, 1815	5	-1	0						NT
Badister meridionalis Puel, 1925	3	-4	-1						EN
Badister peltatus (Panzer, 1796)	4	-4	-1						EN
Badister sodalis (Duftschmid, 1812)	5	-1	0						NT
Badister unipustulatus Bonelli, 1813	2	-5	-1						CR
Panagaeus bipustulatus (Fabricius, 1775)	4	-4	-1						EN

Artname	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	RL
<i>Panagaeus cruxmajor</i> (Linnaeus, 1758)	5	-3	-1						VU
<i>Perigona nigriceps</i> (Dejean, 1831)									NE
<i>Lebia chlorocephala</i> (J.J. Hoffmann, 1803)	5	-3	0						VU
<i>Lebia cruxminor</i> (Linnaeus, 1758)	5	-3	-1						VU
<i>Lebia cyanocephala</i> (Linnaeus, 1758)	3	-5	-1						CR
<i>Lebia humeralis</i> Dejean, 1825	1	-5	-1						CR
<i>Lebia marginata</i> (Geoffroy, 1785)	2	-5	-1						CR
<i>Demetrias atricapillus</i> (Linnaeus, 1758)	3	0	0						LC
<i>Demetrias imperialis</i> (Germar, 1823)	4	-3	0						VU
<i>Demetrias monostigma</i> Samouelle, 1819	4	-3	-1						VU
<i>Cymindis angularis</i> Gyllenhal, 1810	1	-5	-1						CR
<i>Cymindis coadunata</i> Dejean, 1825	3	-5	-1						CR
<i>Cymindis humeralis</i> (Geoffroy, 1785)	5	-4	-1						EN
<i>Cymindis vaporariorum</i> (Linnaeus, 1758)	5	0	0						LC
<i>Paradromius linearis</i> (Olivier, 1795)	4	-1	-1						NT
<i>Paradromius longiceps</i> (Dejean, 1826)	4	-4	0						EN
<i>Dromius agilis</i> (Fabricius, 1787)	5	0	0						LC
<i>Dromius angustus</i> Brullé, 1834	1	0	0						EN
<i>Dromius fenestratus</i> (Fabricius, 1794)	4	0	0						LC
<i>Dromius quadrimaculatus</i> (Linnaeus, 1758)	5	0	0						LC
<i>Dromius schneideri</i> Crotch, 1871	1	0	0						EN
<i>Calodromius spilotus</i> (Illiger, 1798)	4	0	0						LC
<i>Philorhizus notatus</i> (Stephens, 1827)	5	0	0						LC
<i>Philorhizus quadrisignatus</i> (Dejean, 1825)									DD
<i>Microlestes maurus</i> (Sturm, 1827)	4	-4	-1						EN
<i>Microlestes minutulus</i> (Goeze, 1777)	4	0	0						LC
<i>Lionychus quadrillum</i> (Duftschmid, 1812)	5	-3	0						VU
<i>Syntomus foveatus</i> (Geoffroy, 1785)	2	-5	-1						CR
<i>Syntomus obscuroguttatus</i> (Duftschmid, 1812)	3	-2	-1						NT
<i>Syntomus pallipes</i> (Dejean, 1825)	2	-5	-1						CR
<i>Syntomus truncatellus</i> (Linnaeus, 1760)	6	0	0						LC
<i>Odacantha melanura</i> (Linnaeus, 1767)	4	-3	0						VU
<i>Drypta dentata</i> (P. Rossi, 1790)	6	0	0						LC

## Portraits zweier in der Steiermark ausgestorbener Arten

### *Bembidion foraminosum* – Punktierter Gebirgsfluss-Ahlenläufer

Ausgedehnte, gut durchfeuchtete, unbewachsene und besonnte Feinsandbänke sind der Lebensraum der hochspezialisierten Uferart. Vor den großen Regulierungen und Kraftwerks-Inbetriebnahmen war sie in den gebirgigen Teilen der Steiermark entlang von Enns und Mur weit verbreitet, heute ist sie gänzlich verschwunden. Noch in den 30er und 40er Jahren des 20. Jahrhunderts dokumentierte Johann Wirthumer, ein äußerst engagierter oberösterreichischer *Bembidion*-Spezialist, den Punktieren Gebirgsfluss-Ahlenläufer als den häufigsten uferbewohnenden Laufkäfer im Gesäuse (Wirthumer 1970). Aber nicht einmal im Nationalpark ist die Art heute noch zu finden (Paill unpubl.), obwohl sich die Uferstrukturen gegenüber historischen Zeiten nahezu nicht verändert haben. Als Ursache sind die schwallartigen, plötzlichen, mehrere Dezimeter umfassenden Wasserstandsschwankungen zu vermuten, die durch den Betrieb der mehr als 50 km oberhalb gelegenen Kraftwerke Sölk und Salza bis

zu mehrmals täglich verursacht werden. Sie verhindern offenbar eine erfolgreiche Entwicklung der wenig mobilen, an den feuchten Ufersaum gebundenen Larven.



Abbildung 37: *Bembidion foraminosum* – Punktierter Gebirgsfluss-Ahlenläufer, in der Steiermark einst häufig, heute aber ausgestorben. Foto: W. Paill.

### ***Poecilus striatopunctatus* – Blaugrüner Buntgrabläufer**

Die einzigen aktuellen österreichischen Funde dieser im gesamten Mitteleuropa sehr seltenen Art sind aus Kärnten bekannt (Fresner et al. 2000, Paill unpubl.). Die letzten gut dokumentierten steirischen Nachweise liegen hingegen schon mehr als 100 Jahre zurück und stammen aus Graz von den Ufern der Mur (Weber 1907, Franz 1970). Obwohl die großen Regulierungsmaßnahmen an der Mur zu diesem Zeitpunkt schon abgeschlossen waren, fanden sich offenbar noch mehr oder weniger kleinflächig geeignete Lebensräume für die anspruchsvolle Art. Der Blaugrüne Buntgrabläufer besiedelt Sandbänke an Fließgewässern des Tieflandes. Sein Vorkommen ist auf rege Hochwasser- und Umlagerungsdynamik angewiesen, da nur diese Ereignisse für die Existenz junger, weitgehend unbewachsener Flächen in Ufernähe sorgen. Großflächige Renaturierungsmaßnahmen an der Unteren Mur wären möglicherweise geeignet, um eine natürliche Wiederbesiedlung der Art zu ermöglichen.



Abbildung 38: *Poecilus striatopunctatus* – Blaugrüner Buntgrabläufer, an der Mur im Grazer Feld ehemals vorhandene Art, die aufgrund der durchgehenden Regulierung und energiewirtschaftlichen Nutzung heute keine Lebensräume in der Steiermark mehr vorfindet. Foto: W. Paill.

### Der Schwarze Grubenlaufkäfer *Carabus variolosus nodulosus* – eine FFH-Art

Einheitlich matt-schwarze Färbung und gerunzelte, grubig eingedellte Flügeldecken sind die namensgebenden Merkmale des bis zu drei Zentimeter großen, unverwechselbaren Großlaufkäfers. Er besiedelt Quellfluren, Sickerwasseraustritte und Rinnsale in Feucht- und Nasswäldern und hält sich vorzugsweise entlang flach überrieselter Ufer auf (z. B. Franzen & Lorenz 2018, Gunczy et al. 2017). Hier macht er Jagd auf wasserbewohnende Kleintiere und dringt dabei auch tauchend unter Wasser vor (z. B. Sturani 1962). Die Überwinterung erfolgt meist in morschen Totholzstämmen und -strünken in unmittelbarer Gewässernähe.

Aufgrund der engen Lebensraumbindung besitzt der Schwarze Grubenlaufkäfer hohe Sensitivität gegenüber Veränderungen im Lebensraum. Insbesondere solche bezüglich des Wasserhaushaltes, hervorgerufen durch Quellfassungen, Wasserentnahmen oder Drainagen sind von besonderer Bedeutung. Verantwortlich für die Seltenheit und Gefährdung des Schwarzen Grubenlaufkäfers sind aber auch andere Faktoren. Zum einen sind die Populationen der Art schon unter natürlichen, ungestörten Bedingungen relativ klein. So umfassen die Kernlebensräume, etwa eine Quellflur, nur geringe Flächengrößen. Zum anderen sind die einzelnen Standorte meist räumlich weit voneinander getrennt, isoliert durch verbaute oder gar verrohrte Bachabschnitte oder Gewässerverläufe, die in der waldfreien, ausgeräumten Kulturlandschaft liegen. Dies hat zur Folge, dass die Teilpopulationen der nicht flugfähigen und daher schlecht ausbreitungsfähigen Art kaum Austausch zueinander haben, was die Aussterbewahrscheinlichkeit lokaler Bestände erhöht und auch deren Wiederbesiedelung erschwert.

Österreich und dabei insbesondere der Steiermark kommt eine besondere Verantwortung zum Erhalt des EU-weit streng geschützten, in den Anhängen II und IV der FFH-Richtlinie gelisteten Schwarzen

Grubenlaufkäfers zu. Die heimischen Bestände machen nämlich einen erheblichen Teil der weltweiten Population aus und liegen zudem im Zentrum des kleinen zentraleuropäischen Areals (Paill & Kahlen 2009). Hinzu kommt der ungünstige Erhaltungszustand in den benachbarten Ländern, wo die Art entweder rezent fehlt, extrem selten oder im Aussterben begriffen ist (z. B. Turin et al. 2003, Luka et al. 2009, Schmidt et al. 2016). Diesen Umständen nicht ausreichend gerecht werdend, sind die Bemühungen Österreichs zum Schutz und zur Entwicklung der heimischen Vorkommen von *Carabus variolosus nodulosus* bislang deutlich zu wenig ambitioniert. So wurde und wird die Art nur ausnahmsweise im Zuge der Abgrenzung und des Managements von Europaschutzgebieten sowie in der Planung von Eingriffsprojekten berücksichtigt (Gunczy et al. 2017). Außerdem fehlen gerade in der Steiermark bislang jegliche Projekte zur Erfassung und zum gezielten Schutz der Vorkommen.



Abbildung 39: Der Schwarze Grubenlaufkäfer *Carabus variolosus nodulosus* wird in den Anhängen II und IV der FFH-Richtlinie angeführt und ist streng geschützt. Foto: W. Paill.

## VII. SKORPIONE (SCORPIONES)

Christian Komposch

### Einführung

Skorpione zählen gemeinsam mit den Spinnen zu den bekanntesten Spinnentieren. Neben dem Arachnidenmerkmal der acht Laufbeine zeichnen sich die Vertreter dieser Ordnung durch ihre mächtigen, weit vom Körper abstehend getragenen Scheren sowie den in einer Giftblase endenden Schwanz aus.

Von über 2.500 weltweit vorkommenden Arten sind mindestens 81 gegenwärtig aus Europa bekannt, 6 davon leben in Mitteleuropa, mindestens 3 in Österreich (Blick & Komposch 2004, Fet & Söleglad 2002, Komposch 2004, 2009, Kovarik et al. 2019, Rein 2020).

Die hohe Popularität von Skorpionen veranlasste zahlreiche Zoologen und Naturforscher, Skorpione in die Artenlisten ihrer Regionalfaunen aufzunehmen oder diesen Tieren selbst publizistische Aufmerksamkeit zu schenken (ua. Lämmermayer & Hoffer 1922, Kühnelt 1944, 1962, Franz 1954, Strouhal & Vornatscher 1975, Kreissl 1983, Reisinger 1972). Im Rahmen des *Catalogus Faunae Austriae* fasste Hans Strouhal das Wissen zum Auftreten von Skorpionen in Österreich zusammen (Strouhal 1952, 1956), Scherabon (1985) subsummierte alle historischen Nachweise von *Euscorpius germanus* in der Steiermark und meldete die Art erstmals auch von der Ruine Schmirnberg bei Leutschach. Umfangreiche und detaillierte morphologische Studien durch Scherabon (1984, 1987) stellen die wichtigsten taxonomischen Vorarbeiten zur (Wieder-)Entdeckung von *Euscorpius gamma* und *Euscorpius tergestinus* in Österreich dar.

Scherabon (1984) gelang es, in Kärnten zwei Formen zu unterscheiden, nämlich die im südlichen Unterkärnten verbreitete „Karawankenform“ und die in Oberkärnten und Tirol lebende „Typische Form“. Die Bestätigung dieser morphologischen Auftrennung und Anerkennung der von di Caporiacco beschriebenen Art *Euscorpius gamma* erfolgte mittels genetischer Untersuchungen (Scherabon et al. 2000). Die beiden Arten *Euscorpius germanus* und *E. gamma* sind nach Söleglad & Sissom (2001) der Untergattung *Alpiscorpius* zuzuordnen (Gantenbein et al. 1999).

In den letzten Jahrzehnten wurde den österreichischen Skorpionvorkommen hohes wissenschaftliches Interesse entgegengebracht, da es sich um die europaweit nördlichsten autochthonen Populationen handelt (z. B. Huber et al. 2001, Komposch 2004, 2009, Braunwalder 2005, Striffler 2008).

Eine aktuelle Studie an 73 *Euscorpius*-Populationen in den italienisch-slowenischen Südalpen durch Stundlova et al. (2019) enthüllte eine bemerkenswert hohe und unerwartete Diversität: Sie fanden vier bislang unbekannte kryptische Linien des *E.-germanus*-Komplexes, wovon jeweils 2 mit *Euscorpius germanus* bzw. *Euscorpius alpha* näher verwandt sind. Außerdem entdeckte das tschechische Forscherteam vier weitere kryptische Linien im Verwandtschaftskreis von *Euscorpius gamma*. In weiterer Folge untersuchten Kovarik et al. (2019) morphologische und zytogenetische Merkmale und beschrieben aus dem norditalienisch-slowenischen Alpenteil 7 neue Arten aus diesem Verwandtschaftskreis. Im Zuge dieser Revision wurde *Alpiscorpius* vom Untergattungsstatus auf Gattungsrang gehoben.

Die Autoren dieser Studien gehen selbst in diesem begrenzten geographischen Raum noch vom Vorkommen weiterer unbeschriebener, kryptischer Arten aus.



Abbildung 40: Die steiermarkweit einzige aktuelle Skorpionpopulation befindet sich in der Südsteiermark. Ihre Identität ist immer noch unklar – mit hoher Wahrscheinlichkeit handelt es sich hierbei um den erst im Jahr 2019 beschriebenen Ypsilon-Skorpion (*Alpiscorpius ypsilon*). Die Art ist in der Steiermark vom Aussterben bedroht. Foto: Ch. Komposch; 23.9.2003.

## Datengrundlagen und Erforschungsstand

In Summe konnten 24 Datensätze zum Auftreten von Skorpionen in der Steiermark ausgewertet werden (Datenbank Ch. Komposch/ÖKOTEAM). Datensätze werden hier bis zum Jahr 1979 als historisch, danach als aktuell betrachtet. Die gewählte Zeitgrenze ist durch den Beginn der Sammeltätigkeit durch Bernhard Scherabon definiert.

Der Erfassungsgrad der Skorpionfauna der Steiermark ist als mäßig gut zu bezeichnen. Nach wie vor gibt es offene taxonomische Fragen sowie Datendefizite zur Verbreitung (Überprüfung historischer Vorkommen von Graz bis zur Peggauer Wand sowie in der Südsteiermark im Raum Leutschach-Remschnigg-Soboth) und zu Populationsgrößen von Skorpionen in der Steiermark.

## Der Ypsilon-Alpenscorpion

In der Steiermark gibt es nach bisherigen Kenntnissen nur eine autochthone Art, den Ypsilon-Alpenscorpion (*Alpiscorpius ypsilon* Kovarik, Stundlova, Fet & Stahlavsky, 2019). Früher verwendete Namen sind *Euscorpium germanus* (Schaeffer, 1766) pro parte, *Euscorpium germanus*-Karawankenform sensu Scherabon (1987) und *Euscorpium gamma* Di Caporiacco, 1950.

Nach gegenwärtigem Wissensstand ist *Alpiscorpius ypsilon* ein kleinräumiger Endemit der östlichsten Südalpen im österreichisch-slowenischen Grenzgebiet. Das bislang bekannte Areal umfasst die östlichen Karawanken, Steiner Alpen (Kamnisko-Savinjske Alpe) und Bachergebirge (Pohorje). Der einzige sicher bestimmte österreichische *Alpiscorpius ypsilon*-Nachweis stammt aus Rechberg im Bezirk Völkermarkt, Kärnten (Kovarik et al. 2019). Der einzige steirische Fundort ist die Ruine Schmirnberg bei Leutschach (570 m NN). Die dort lebende Population wird aus zoogeographischen Gründen vorerst dieser Spezies zugeordnet.

## Habitat/Lebensraum

Skorpione besiedeln unterschiedliche Lebensraumtypen von Hopfenbuchenwäldern in Tallagen bis hin zu vegetationslosen Blockhalden der Alpinstufe. Neben der Habitatverfügbarkeit im weiteren Sinn nimmt für die heimischen Skorpionarten die Strukturverfügbarkeit die zentrale Rolle ein. Relevante Strukturen oder so genannte Mikrohabitate für die *Alpiscorpius*-Arten sind dabei primär Fels- und Steinelemente und -ansammlungen, liegendes und stehendes Totholz, Borkenstrukturen von Altholz, Wurzelteller, Laubstreuanisammlungen über stark strukturierten Böden und weitere Höhlen- und Spaltenlebensräume, darunter auch Trockenmauern. Bestimmend über das Vorkommen oder Fehlen der Arten kann dabei sowohl die Kombination aus Strukturverfügbarkeit und einem bestimmten Lebensraumtyp als auch das bloße Vorhandensein einer bestimmten Strukturdiversität innerhalb eines weit(er)en Biotoptypenspektrums sein.

*Alpiscorpius ypsilon* besiedelt in der Steiermark einen südseitigen, von Schuttfluren durchsetzten Blockwald mit Hasel, Rotbuche, Fichte, Robinie, Holunder, Esche und Ahorn (Komposch 2004). Inwieweit die Felsen und Mauern der Ruine Schmirnberg als Habitat genutzt werden, ist noch ungeklärt.



Abbildung 41: Der Lebensraum des Ypsilon-Skorpions (*Alpiscorpius ypsilon*) ist die Umgebung der Ruine Schmirnberg bei Leutschach. Foto: Ch. Komposch; 23.9.2003.

## Gefährdung

Die Hauptgefährdungsursachen für die heimischen Skorpionarten sind die industrielle Forstwirtschaft sowie, weniger relevant, Landschaftsverbrauch und -überformung durch Bebauung, Verkehr und Tourismus. Die Forstwirtschaft gefährdet die heimische Skorpionfauna durch Aufforstungen, insbesondere durch standortfremde Fichtenforste, die Umwandlung naturnaher Waldflächen in Intensiv-Forste und Energiewälder, Strukturverlust und Bodenverdichtung. Kofler (2002: 143) führt das Fehlen des Deutschen Skorpions in der geschlossenen Fichtenwaldzone Osttirols auf eine Auslöschung durch „lange übliche Monokulturen“ zurück. Braunwalder (2005) bezeichnet die rasche Überwachsung von Trocken- und Halbtrockenstandorten mit Gebüsch und Wald als die „häufigste und somit wichtigste Ursache“ der Gefährdung der Schweizer Skorpionfauna.

Nach Ansicht des Verfassers ist *Alpiscorpius ypsilon* allerdings als Waldart im weiteren Sinn zu bezeichnen. Eine Gefährdung infolge von Verwaldung sollte nicht gegeben sein – solange es sich



nicht um standortfremde Fichten- oder Neophytenforste, sondern um autochthone, naturnahe und totholzreiche Waldgesellschaften handelt.

Tabelle 18: Rote Liste der Skorpione der Steiermark. Re = Referenzzustand, Be = aktueller Bestand, Tr = Trend, kP = besonders kleine Population, Zu = Zuwanderung, Is = Isolation, aB = direkte anthropogene Beeinflussung, sR = sonstiges Risiko.

Atname	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	RL
<i>Alpiscorpius ypsilon</i> Kovarik Stundlova, Fet & Stahlavsky, 2019	1	-3	-2	ja		ja			CR

Die 1981 entdeckte Population in Schmirnberg ist auf Basis von Gebietsbegehungen im Jahr 2003 als wenig vital einzustufen und vom Aussterben bedroht. Die Habitate dieser Art wurden in den letzten Jahrzehnten großflächig in lebensfeindliche, strukturarme Fichtenmonokulturen umgewandelt, daneben ist auch eine starke Ausbreitung der Robinie zu bemerken. Die Frage, inwieweit sich der Neophyt Robinie negativ auf *Alpiscorpius ypsilon* auswirkt, muss vorerst offenbleiben.

Lebensraum verbessernde Maßnahmen für diese landesrechtlich geschützte Art wären dringend erforderlich (Bestandsumwandlung der Fichtenforste in naturnahe Waldbestände, Erhöhung des Totholzangebots; siehe Komposch 2004, Komposch & Komposch 2020).

## Historische Skorpionvorkommen

Ungeklärt ist die Artidentität der historischen Skorpionsnachweise von Wärmestandorten im Grazer Bergland, die von Scherabon (1985) unter „*Euscorpius germanus*“ zusammengefasst werden. Sie stammen aus Graz (Plabutsch, Buchkogel/St. Johann und Paul, Ölberg, Mariatrost-Föllingerstraße), Fronleiten und der Umgebung von Peggau (Peggauer Wand, Kugelstein). Es ist davon auszugehen, dass es sich um autochthone Populationen handelt(e). Allerdings sind die ehemaligen Fundstellen zumindest zum Teil „mittlerweile stark verändert oder durch Baumaßnahmen vernichtet“ (Kreissl 1983, Scherabon 1985). Ob es im Grazer Bergland aktuell noch Relikt vorkommen gibt, ist ungeklärt.

## Eingeschleppte Arten

Regelmäßig werden Skorpione als „unfreiwillige Urlaubsmitbringsel“ aus dem Mittelmeerraum in die Steiermark eingeschleppt. Am häufigsten handelt es sich um den Italienskorpion (*Euscorpius italicus*) und der Triestiner Skorpion (*Euscorpius tergestinus*), zudem wird auch *Alpiscorpius germanus* s. l. regelmäßig verschleppt (Komposch & Komposch 2000, Komposch et al. 2001, Komposch 2002, 2004, 2009).

## Literatur

- Blick T, Komposch Ch. (2004): Checkliste der Skorpione Mittel- und Westeuropas. / Checklist of the scorpions of Central and Western Europe (Arachnida: Scorpiones).— Internet: [http://www.arages.-de/files/-checklist2004\\_-scorpiones.-pdf](http://www.arages.-de/files/-checklist2004_-scorpiones.-pdf), 2 S.
- Braunwalder M. E. (2005): Scorpiones (Arachnida).— Fauna Helvetica 13. Centre suisse de cartographie de la faune (CSCF/SZKF) & Schweizerische Entomologische Gesellschaft (SEG/SES), 239 S.
- Fet V., Sologlad M. E. (2002): Morphology analysis supports presence of more than one species in the „*Euscorpius carpathicus*“ complex (Scorpiones: Euscorpiidae).— *Euscorpius* 3: 1–51.
- Franz H. (1954): 17. Ordnung: Scorpionidea.— In Franz H. (Hrsg.): Die Nordostalpen im Spiegel ihrer Landtierwelt. Eine Gebietsmonographie I. Universitätsverlag Wagner, Innsbruck: 459 S.
- Gantenbein B., Fet V., Largiader C. R., Scholl A. (1999): First DNA phylogeny of *Euscorpius* Thorell, 1876 (Scorpiones, Euscorpiidae) and its bearing on taxonomy and biogeography of this genus.— *Biographica* 75: 49–65.
- Herbst J. F. W. (1800): Natursystem der ungeflügelten Insekten. Viertes Heft: Naturgeschichte der Skorpione. Gottlieb August Lange, Berlin, 86 S. + 7 Tafeln.
- Huber D., Gantenbein B., Fet V., Scherabon B. (2001): *Euscorpius carpathicus* (L., 1767) in Austria: phylogenetic position clarified by mitochondrial DNA analysis (Scorpiones: Euscorpiidae).— In: Fet V., Selden P. (eds.): *Scorpions 2001*. In Memoriam Gary A. Polis. Burnham Beeches, Bucks.: British Arachnological Society: 273–278.
- Kofler A. (2002): Zum Vorkommen des Deutschen Skorpions *Euscorpius germanus* (C.L. Koch, 1837) in Osttirol (Arachnida, Scorpiones: Euscorpiidae).— *Gredleriana* 2: 137–145.
- Komposch Ch., Komposch B. (2000): Die Skorpione Kärntens. Vorkommen, Verhalten und volksmedizinische Bedeutung (Arachnida: Scorpiones).— *Carinthia* II 190./110.: 247–268.
- Komposch Ch. (2002): Spinnentiere: Spinnen, Weberknechte, Pseudoskorpione, Skorpione (Arachnida: Araneae, Opiliones, Pseudoscorpiones, Scorpiones).— In: Essl, F., Rabitsch, W. (Red.): *Neobiota in Österreich*. Umweltbundesamt, Wien: S. 250–262.
- Komposch Ch. (2004): Die Skorpione Österreichs (Arachnida, Scorpiones).— *Denisia*, 12, zugleich Kataloge der Oberösterreichischen Landesmuseen Neue Serie 14: 441–458.

- Komposch Ch. (2009): Rote Liste der Skorpione Österreichs (Arachnida: Scorpiones).– In: Zulka P. (Red.): Rote Listen gefährdeter Tiere Österreichs. Checklisten, Gefährdungsanalysen, Handlungsbedarf. – Grüne Reihe des Lebensministeriums 14/3: 359–395.
- Komposch Ch., Scherabon B., Fet V. (2001): Scorpions of Austria.– In: Fet V., Selden P. (eds.): Scorpions 2001. In Memoriam Gary A. Polis. Burnham Beeches, Bucks.: British Arachnological Society: 267–271.
- Komposch Ch. (2010): Skorpione und Skorpiongifte aus biologischer und humanmedizinischer Sicht (Arachnida, Scorpiones).– In: H. Aspöck (Hrsg.): Krank durch Arthropoden.– Denisia 30: 279–317.
- Komposch Ch. (2018): A new classification of endemic species of Austria for nature conservation issues.– In: Bauch K. (ed.): Conference Volume, 6th Symposium for Research in Protected Areas, 2 to 3 November 2017, Salzburg, pp. 323–325.
- Komposch B., Komposch Ch. (2020): Skorpione – Faszinierende Achtbeiner im Portrait.– Der Steirische Aufsichtsjäger 22: 18–19.
- Kovarik F., Stundlova J., Fet V., Stahlavsky F. (2019): Seven new Alpine species of the genus *Alpiscorpius* Gantenbein et al., 1999, stat. n. (Scorpiones: Euscorpiidae).– *Euscorpius* 287: 1–29.
- Kreissl E. (1983): Gibt es in der Steiermark Skorpione?– *Joanneum aktuell* 4: 2–3.
- Kühnelt W. (1944): Über Beziehungen zwischen Tier- und Pflanzengesellschaften.– *Biologia Generalis* 17: 566–593.
- Kühnelt W. (1962): Die Tierwelt in Steiermark.– *Mitteilungen des Naturwissenschaftlichen Vereines für Steiermark* 92: 47–72.
- Lämmermayer L. & Hoffer M. (1922): *Junk's Natur-Führer Steiermark*. Junk-Verlag, 405 S.
- Rein J. O. (2020): The Scorpion Files. Species List. — Internet: <http://www.ub.ntnu.scorpion-files/intro.php>; [Download: 4.12.2020]
- Reisinger E. (1972): Veränderungen in der Tierwelt im Grazer Raum innerhalb der letzten 60 Jahre. *Mitteilungen der Abteilung für Zoologie am Landesmuseum Joanneum* 1: 5–27.
- Scherabon B., Gantenbein B., Fet V., Barker M., Kuntner M., Kropf C., Huber D. (2000): A new species of scorpion from Austria, Italy, Slovenia and Croatia: *Euscorpius gamma* Caporiacco, 1950, stat. nov. (Scorpiones: Euscorpiidae).— *Ekologia (Bratislava)* 19, Suppl. 3: 253–262.
- Scherabon B. (1984): Die Skorpione Österreichs in vergleichender Sicht.– Dissertation am Institut für Zoologie der Karl-Franzens-Universität Graz, 158 S.
- Scherabon B. (1985): Skorpionvorkommen in der Steiermark.– *Mitteilungen des Naturwissenschaftlichen Vereines für Steiermark* 115: 133–135.
- Scherabon B. (1987): Die Skorpione Österreichs in vergleichender Sicht unter besonderer Berücksichtigung Kärntens.– *Carinthia II, Sonderheft* 45: 77–154.
- Soleglad M. E., Sissom W. D. (2001): Phylogeny of the family Euscorpiidae Laurie, 1896: a major revision.– In: Fet V., Selden P. (eds.): Scorpions 2001.– In Memoriam Gary A. Polis. Burnham Beeches, Bucks.: British Arachnological Society: 25–111.
- Striffler B. (2008): Verbreitung von Skorpionen in Europa. – Internet: [http://www.pandinus.net/~scorpiones/~index/~start\\_scorpiones.htm](http://www.pandinus.net/~scorpiones/~index/~start_scorpiones.htm)
- Strouhal H. (1952): Scorpionidea, Palpigradi.– *Catalogus Faunae Austriae* 9a: 1.
- Strouhal H. (1956): Scorpionidea, Palpigradi. 1. Nachtrag.– *Catalogus Faunae Austriae* 9a: 7.
- Strouhal H., Vormatscher J. (1975): Katalog der rezenten Höhlentiere Österreichs.– *Annalen des Naturhistorischen Museums Wien* 79: 401–542.
- Stundlova J., Smid J., Nguyen P., Stahlavsky F. (2019): Cryptic diversity and dynamic chromosome evolution in Alpine scorpions (Euscorpiidae: Euscorpius).– *Molecular Phylogenetics and Evolution* 134: 152–163.
- Troppau und Jägerndorff, E. M. R. Herzogin (1710): „Freywillig Auffgesprungener Branat-Apfel/ deß Christlichen Samaritans/ oder: Auß Christlicher Lieb deß Nächsten eröffnete Behaimbnuß/ Viler vortrefflichen/ sonders/ bewährten Mitteln ...“, I. D. Voigt, Wien.
- Walde K. (1932): Über das Vorkommen von Skorpionen in Nordtirol.— *Tiroler Heimatblätter* 10: 308–309.
- Werner F. (1929): Tierwelt.– In: Pichl E. (Hrsg.): Führung durch die Karnische Hauptkette. Wien, 1–8.
- Zwanziger G. A. (1870): Die Strachalpe und sveta pec oder heilige Wand. Ein Herbstbild aus den Karawanken.– *Carinthia* 60: 338–348.

## VIII. WANZEN (HETEROPTERA)

Thomas Frieß, Wolfgang Rabitsch, Johann Brandner

### Einführung

Das Ziel dieser Arbeit ist es, ein aktuelles, kritisches Verzeichnis aller im Gebiet der heutigen Steiermark nachgewiesenen Wanzenarten zu präsentieren, in der zudem alle Arten einer Gefährdungsanalyse (Rote Liste) unterzogen werden. Die Auflistung folgt der momentan gültigen Systematik und Nomenklatur. Berücksichtigung finden alle verfügbaren (publizierten und unpublizierten) Daten. Damit wird die Checkliste und Rote Liste von Frieß & Rabitsch (2015) aktualisiert. Seit Frieß & Rabitsch (l.c.) wurden 34 Wanzenarten erstmals für die Steiermark dokumentiert (teilweise noch unpubliziert) und der Wissensstand durch faunistische bzw. angewandtnaturschutzfachliche Aufsammlungen oder durch die Bearbeitung von Sammlungsbeständen erweitert: Brandner (2015), Brandner & Frieß (2018), Frieß & Brandner (2016), Holzinger et al. (2017), Kirchmair et al. (2017), Korn (2018), Korn et al. (2019), Morkel & Frieß (2018), Sallmannshofer et al. (2019), Walcher et al. (2017).

### Erforschungsgeschichte

(verändert nach Frieß & Rabitsch 2015): Nikolaus Poda von Neuhaus (1723-1798) war einer der ersten österreichischen Entomologen und lebte als Privatlehrer mehrere Jahre in der steirischen Landeshauptstadt Graz. Die Geschichte der Wanzenforschung in Österreich beginnt mit seiner „Insecta Musei Graecensis“ (Poda 1761). Darin berichtet er nach dreijähriger Sammeltätigkeit über die Insekten der Umgebung von Graz. Er beschreibt mehrere Wanzenarten als neu für die Wissenschaft, von denen heute noch vier gültig sind: *Rhynocoris iracundus*, *Palomena viridissima*, *Carpocoris pudicus*, *Rhaphigaster nebulosa* (Kreissl & Frantz 1995, Speta 2004, Rabitsch 2006).

In weitere Folge waren es Eberstaller (1864) und Strobl (1900), die erstmals umfassender über steirische Wanzen berichteten. Die Arbeit von Strobl bildete gemeinsam mit den Daten von Franz & Wagner (1961) in der „Nordostalpen-Monographie“ lange Zeit den Grundstock des Wissens zum Vorkommen und zur Verbreitung steirischer Heteropteren. Weitere Lokalbearbeitungen verschiedener Autoren erbrachten zusätzliches Datenmaterial aus unterschiedlichen Landesteilen (Sabransky 1912, 1915, Moosbrugger 1946, Plass 1951, Madera 1964, Dobšik 1969, 1970). Um das Jahr 1975 waren rund 490 Arten aus dem Bundesland bekannt (Adlbauer 1976), ehe Karl Adlbauer in insgesamt acht Beiträgen zur Faunistik steirischer Wanzen über mehr als 20 Jahre hinweg (Adlbauer 1978-1999, Adlbauer & Frieß 1996, Adlbauer & Rabitsch 2000) neue Arten für die Steiermark – teilweise auch für Österreich und für Mitteleuropa – meldete. Zudem erbrachte die Bearbeitung der Sammlung von Johann Moosbrugger (1878-1953), deponiert im Naturhistorischen Museum in Wien, weitere Neunachweise und viele Einzeldaten für das Bundesland (Rabitsch 1999).

In den letzten rund 20 Jahren kam es in der Steiermark zu einer verstärkten heteropterologischen Forschungstätigkeit, von der jeweils besonders bemerkenswerte Funde publiziert wurden (u. a. Brandner & Frieß 2018, Frieß 1999, Frieß et al. 2005, Frieß & Brandner 2014, 2016, Brandner 2015). Umfangreichere ökologisch-faunistische Kartierungen konzentrierten sich auf das Gebiet des Nationalparks Gesäuse (u. a. Frieß 2006, Frieß 2012, Frieß 2014, Rabitsch et al. 2014, Morkel & Frieß 2018), auf einzelne Schutzgebiete (Frieß 1998b) und auf naturkundlich und zoogeografisch besonders interessante Biotope im Süden und Südosten der Steiermark (Holzinger et al. 2017, J. Brandner unpubl., T. Frieß unpubl.). Frieß & Adlbauer (2007) legten eine Studie zur subalpinen und alpinen Wanzenfauna der Seetaler Alpe vor. Eine Reihe lokalfaunistischer Arbeiten im populärwissenschaftlichen Stil betreffen Ergebnisse der GEO-Tage der Artenvielfalt aus dem Nationalpark Gesäuse (Frieß 2007, 2008, 2010, Frieß & Brandner 2011, 2012, Frieß & Korn 2013, Frieß et al. 2009, Korn & Frieß 2012, Brandner 2014). Hervorzuheben ist die Revision der Wanzensammlung am Universalmuseum in Graz, die viele Datensätze für die Steiermark ergab (Korn et al. 2019).

In den letzten Jahren wurden immer wieder gebietsfremde Wanzenarten in der Steiermark angetroffen und über deren Vorkommen berichtet (Adlbauer & Frieß 1996, Adlbauer & Rabitsch 2000, Rabitsch & Adlbauer 2001, Frieß & Gepp 2009, Rabitsch & Frieß 2011, Rabitsch & Heiss 2005, Rabitsch et al. 2011, Frieß & Brandner 2016, Brandner & Frieß 2018,).

Weitere Daten zur Erforschungsgeschichte der Wanzenfauna der Steiermark und Biographisches zu den in der Steiermark aktiv gewesenen und rezent-aktiven Heteropterolog/innen finden sich vor allem in Rabitsch (2006), Ergänzendes in Frieß (2001a) und Rabitsch (2005).

Die Wanzenfauna der Steiermark kann – trotz der zeitlich und räumlich wenig homogenen Forschungsaktivitäten – als gut erfasst gelten. Die südliche Steiermark ist speziell durch die Erhebungen des Drittautors mit knapp 7.000 Datensätzen innerhalb der letzten rd. 10 Jahre sehr gut durchforscht. Zudem gelten der Grazer Raum und das steirische Ennstal zu den besser explorierten Regionen (siehe nachstehende Karte). Vergleichsweise wenige Aufsammlungen stammen aus dem weststeirischen Riedelland, den Zentralalpen (Niedere Tauern, Steirisches Randgebirge) und den Nordalpen (Hochschwabgebiet, Salzkammergut).

## Datengrundlagen

Als Update der Liste von Frieß & Rabitsch (2015) wurden alle dort angegebenen Quellen und zudem die inzwischen neu hinzu gekommenen Datensätze (publiziert und unpublishiert) verwendet.

Insgesamt (Stand: 25.11.2020) liegen von 3.443 Fundorten (2015: 2.684) 32.503 (2015: 23.420) Datensätze von Wanzen aus der Steiermark vor. Sie verteilen sich auf 730 Arten (2015: 691). Die durchschnittliche Anzahl von Datensätzen pro Art liegt bei 44,8 (2015: 33,9). Aus dem Zeitraum vor 1980 stammen 9.194 Datensätze (28,3 %), danach wurden 23.309 Datensätze (72,7 %) erarbeitet. Alle Daten sind in der BioOffice-Datenbank von T. Frieß digitalisiert.

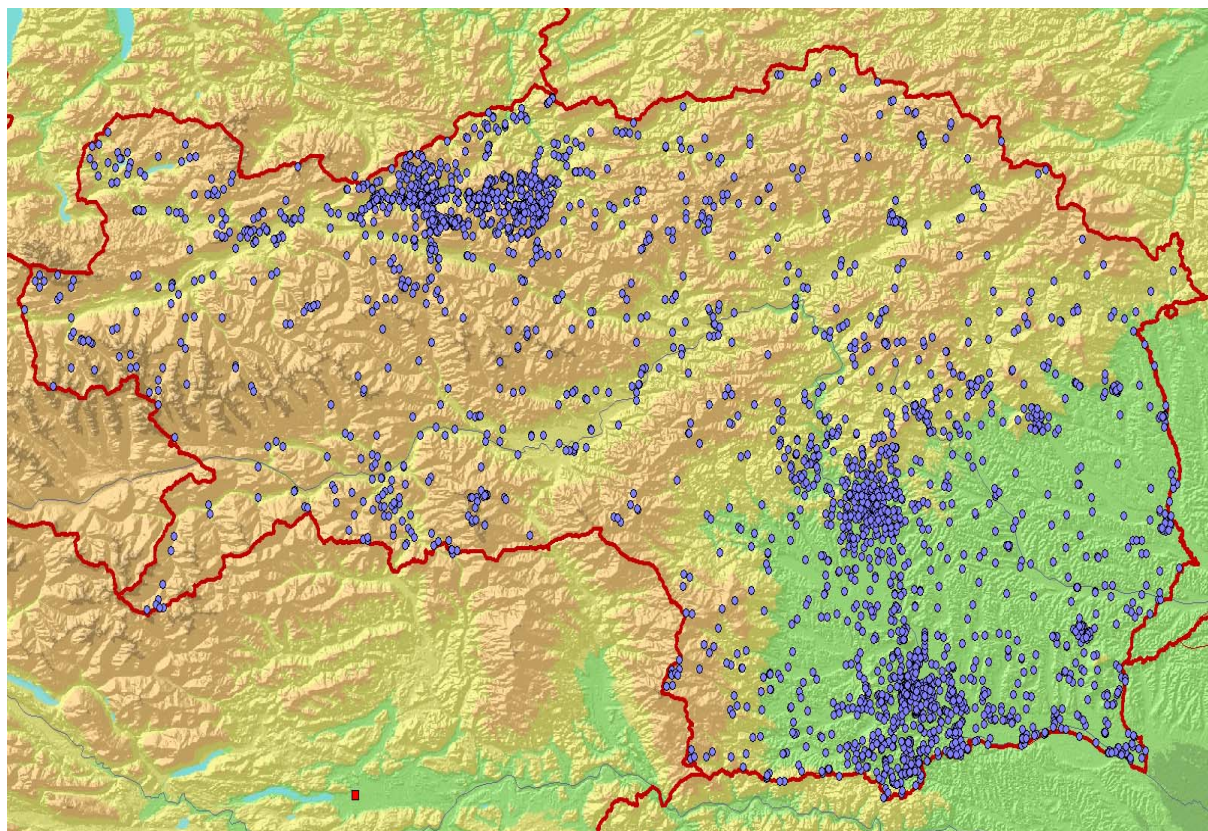


Abbildung 42: Fundorte von Wanzen in der Steiermark. Stand: 25.11.2020.

## Beurteilung der Gefährdung und weitere Informationen

Die Einstufung der Arten in die Rote Liste-Kategorien und die Skalierung der Gefährdungs-indikatoren erfolgen nach dem vorgegebenen System (siehe einleitende Teile) und damit abweichend zu den in Frieß & Rabitsch (2015) verwendeten Beurteilungsmuster (vgl. Zulka et al. 2001, 2005, Zulka & Eder 2007). Es werden aber die gleichen Gefährdungskategorien und die ökologische Typisierung (siehe nachstehende Tabelle) verwendet. Für alle Arten, die vor 1980 das letzte Mal in der Steiermark angetroffen wurden, für die aber aktuelle Bestände anzunehmen sind, findet die Gefährdungsstufe CR = vom Aussterben bedroht Verwendung. RE = regional ausgestorben wird nur für Arten vergeben, für die rezente Populationen ausgeschlossen werden können.

Tabelle 19: Ökologische Typen der Wanzenfauna der Steiermark (vgl. Frieß & Rabitsch 2009, 2015).

Kürzel	Bezeichnung	Beschreibung
FG	Fließgewässerart	Arten, die auf und im Wasserkörper von Bächen und Flüssen leben.
SG	Stillgewässerart	Arten, die auf und im Wasserkörper von stehenden Gewässern leben sowie Arten, die an vegetationsarmen Rändern von Stillgewässern leben.
UK	Ubiquist/ eurytope Pionierart/ Kulturfollower/ Höhlenbewohner	Arten, die sehr unterschiedliche Lebensräume besiedeln, eurytope und synanthrope Arten; Pionierarten mit geringen Ansprüchen an den Lebensraum; Höhlenbewohner
MO	mesophile Offenlandart	Arten, deren Verbreitungsschwerpunkt in mäßig trockenen bis mäßig feuchten oder wechselfeuchten Grünlandlebensräumen liegt. Manche Arten besiedeln auch sehr lichte, unterwuchsreiche Wälder.
XO	xerothermophile Offenlandart	Arten, deren Verbreitungsschwerpunkt in mäßig bis sehr trockenen und oft auch wärmebegünstigten Grünlandlebensräumen liegt. Manche Arten besiedeln auch sehr lichte, unterwuchsreiche Wälder.
HO	hygrophile Offenlandart	Arten, die vor allem feuchte bis nasse Grünlandlebensräume besiedeln.
AO	(montan-)alpine Offenlandart	Arten der Grünlandlebensräume, deren Verbreitungsschwerpunkt im subalpinen und alpinen Bereich liegt. Im collinen bis submontanen Bereich fehlen sie i. d. R. völlig, in montanen Lagen leben sie – wenn überhaupt – vor allem an kühlen und schattigen Standorten. Dazu zählen auch Arten der hochmontanen bis subalpinen Buschwälder und Zwergstrauchbestände.
RC	ripicole Art	Arten, die ausschließlich regelmäßig überflutete, meist spärlich bewachsene Sand- und Schotterbänke an Flüssen besiedeln.
TB	tyrophophile oder -bionte Art	Arten, die (fast) ausschließlich in Mooren leben. Dazu zählen auch die Arten der trockenen Moorheiden.
MS	mesophile Saumart	Arten, die bevorzugt an oder in mäßig trockenen bis feuchten oder wechselfeuchten, meist reicher strukturierten Waldrändern, Hecken und Gebüschern, manche aber auch in Schlagfluren und Waldsukzessionsflächen sowie an Flussufern außerhalb des regelmäßig überfluteten Bereichs leben. Ein Teil dieser Arten lebt sowohl an Gehölzen, als auch in der Krautschicht.
XS	xerothermophile Saumart	Arten, die bevorzugt an oder in mäßig bis sehr trockenen und oft auch wärmebegünstigten, meist reicher strukturierten Waldrändern, Hecken und Gebüschern leben.

Kürzel	Bezeichnung	Beschreibung
MW	mesophile Waldart	Arten, die in mäßig feuchten bis mäßig trockenen Wäldern und an deren Rändern leben. Ein Teil dieser Arten ist arboricol und auch an (meist großen, alten) Einzelbäumen zu finden. Dazu zählen auch Arten der Bergwälder und der Obstgehölze.
XW	xerothermophile Waldart	Arten, die in mäßig bis sehr trockenen, oft wärmebegünstigten und flachgründigen Wäldern und an deren Rändern leben. Ein Teil dieser Arten ist arboricol und auch an (meist großen, alten) Einzelbäumen zu finden.
HW	hygrophile Waldart	Arten, die in mäßig feuchten bis nassen Wäldern – vor allem Au- und Bruchwälder – und an deren Rändern leben. Ein Teil dieser Arten ist arboricol und auch an (meist großen, alten) Einzelbäumen zu finden; inkl. hygrophile Saumarten.
VS	Art der Verlandungszone von Stillgewässern	Arten, die (meist eutrophe) Seggenrieder, Röhrichte und Schilfbestände besiedeln.

## Wanzen und Naturschutz

(verändert nach Frieß & Rabitsch 2015): Wanzen (Heteroptera) stellen mit rund 930 Arten in Österreich (Rabitsch 2005, ergänzt, Rabitsch & Frieß, unpubliziert, Stand: 25.11.2020) eine artenreiche Insektengruppe dar. Auffallend sind ihre morphologische Vielgestaltigkeit und ihr Vorkommen in beinahe allen Lebensräumen (hohe Lebensraumpräsenz). Sie leben sowohl im, auf und am Wasser sowie in allen Straten terrestrischer Lebensräume (hohe ökologische Bandbreite). Für Mitteleuropa besteht ein guter taxonomischer und ökologisch-biologischer Kenntnisstand. Wie vergleichende Biodiversitätsstudien im Offenland belegen, können mit Wanzen bei vergleichbar geringem Forschungsaufwand sehr gute Ergebnisse erzielt werden, insbesondere, weil sie sehr gute Korrelate zur allgemeinen Artendiversität darstellen (u. a. Du-elli & Obrist 1998, 2003). Auch in Fachkreisen weniger bekannt ist der Umstand, dass Heteropteren in Waldbiotopen gute Deskriptoren für Diversitätszustände, Naturnähe und Habitat-vielfalt sind. Rund die Hälfte der Arten der deutschen Fauna zeigt eine Bindung an Waldbio-toppe (Dorow et al. 2019). Xylobionte Heteropteren sind mit rund 30 Arten in Mitteleuropa vertreten. Zu ihnen zählen die Rindenwanzen (Aradidae), die überwiegend an Pilzmycelien an Totholz saugen. Sie sind als Naturnähe-Indikatoren im Wald geeignet, da viele Arten eine hohe Habitattradition benötigen, aber spezifische Habitatansprüche aufweisen (u. a. Goßner 2006, Goßner et al. 2007, Seibold et al. 2014, Morkel & Frieß 2018).

Die Eignung der Wanzen als Biodeskriptoren und als Indikatorgruppe im Rahmen praktisch-naturschutzfachlicher und planerischer Fragestellungen fassen Achtziger et al. (2007) zusammen. Holzinger (2010) schlägt sie als eine Tiergruppe vor, die in naturschutzfachlichen Bewertungen terrestrischer und semiaquatischer Lebensräume in Österreich als Indikatoren für die zoologische Gesamt-Diversität eingesetzt werden sollte.

Rote Listen dienen als Hilfsinstrumente für naturschutzfachliche Bewertungsverfahren im Zuge von Umweltverträglichkeitsstudien, im Rahmen naturschutzfachlich-raumplanerischer Fragestellungen, für das Schutzgebiets- und Lebensraummanagement oder zur Evaluierung von Naturschutzmaßnahmen. Im Rahmen solcher Projekte finden Heteropteren in der Steiermark und darüber hinaus regelmäßig Verwendung.

Rote Listen existieren für die Bundesländer Niederösterreich (Rabitsch 2007), Kärnten (Frieß & Rabitsch 2009), Burgenland (Rabitsch 2012) und Steiermark (Frieß & Rabitsch 2015), diese wird durch diese Arbeit novelliert. Sowohl eine neue Rote Liste für Kärnten (Frieß & Rabitsch, in Vorb.), als auch erstmals für Österreich sind in Arbeit (Rabitsch & Frieß, in Vorb.).

Keine Wanzenart ist in der Artenschutzverordnung der Steiermark gelistet.

## Übersicht

Insgesamt werden 730 Arten für die Steiermark gelistet, zwei Taxa der Liste von Frieß & Rabitsch (2015, 691 spp.) werden gestrichen, das bedeutet einen Zuwachs von 39 Arten und Neunachweise von 41 Arten seit 2015 (8,2 Arten/Jahr). Die Taxonomie, Reihung und Nomenklatur der Arten richten sich großteils nach Rabitsch (2005). Neben den Familien werden bei den artenreichen Miriden auch die Unterfamilien angeführt. In der Spalte Anmerkungen werden fallweise prägnant Grundlagen zur Einstufung angegeben sowie die seit dem Jahr 2015 neu nachgewiesenen Arten kenntlich gemacht.

52 % der steirischen Wanzenarten (379 spp.) werden aktuell in ihrem Bestand als ungefährdet eingestuft, 11 % der Arten sind ebenfalls nicht gefährdet (Stufe nahezu gefährdet), auch wenn ihre Bestände rückläufig sind. 15 Arten bzw. 2 % sind Neozoen, das ist eine Steigerung seit fünf Jahren um vier Arten. Bei den 8 % (61 spp.) der Kategorie Datenlage ungenügend können auch gefährdete Arten inkludiert sein, zusammen mit den übrigen Gefährdungsstufen ergibt sich also ein Anteil von 35 % aller Arten (256 spp.), die als im unterschiedlichen Ausmaß gefährdet gelten. In der Liste von Frieß & Rabitsch (2015) waren es 33 %. Insgesamt gab es wenig Veränderungen. Auffälligster Unterschied ist die Zunahme der vom Aussterben bedrohten Arten von 4 % auf 9 %. Das ist aber nur der geänderten Definition geschuldet, da die verschollenen Arten hierher und nicht in die Stufe regional ausgestorben gestellt worden sind.

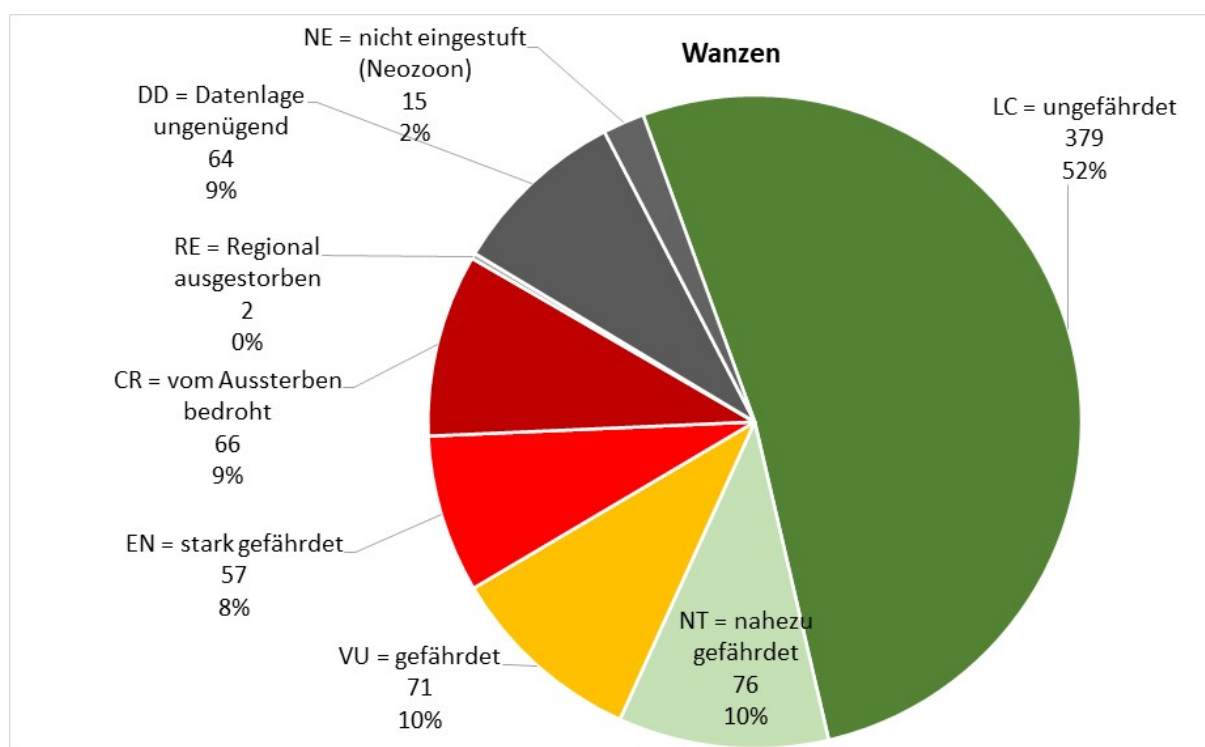


Abbildung 43: Gefährdungssituation der Wanzenfauna der Steiermark (n = 730 Arten).

Die höchsten Anteile hochgradig gefährdeter Arten in der Steiermark betreffen stenotope Arten der Moor- und Nassbiotopen sowie der Fließgewässer (tyrphobionte Arten, Arten der Fließgewässer, hygrophile Offenlandarten). Von den 15 tyrphophilen oder -bionten Arten sind 14 Arten vom Aussterben bedroht oder stark gefährdet, eine Art ist „nahezu gefährdet“.

50% der xerothermophilen Offenlandarten, das sind 88 Arten, sind in ihrem Bestand gefährdet, dazu zählen auch die beiden einzigen als regional ausgestorben eingestuftes Spezies. Ähnlich sehr hohe Anteil gefährdeter Arten weisen die ripicolen Arten und die Arten der Verlandungszonen von

Stillgewässern auf. Xerothermophile Saum- und Waldarten sowie Stillgewässerarten sind etwa zu einem Drittel gefährdet. Für nur wenige mesophile Offenlandarten sind höhergradige Gefährdungen anzunehmen. Die geringsten Anteile gefährdeter Arten weisen aktuell die hygro- und mesophilen Waldarten, die mesophilen Saumarten und natürlich die Ubiquisten auf, die Hälfte dieser sind Neozoen.

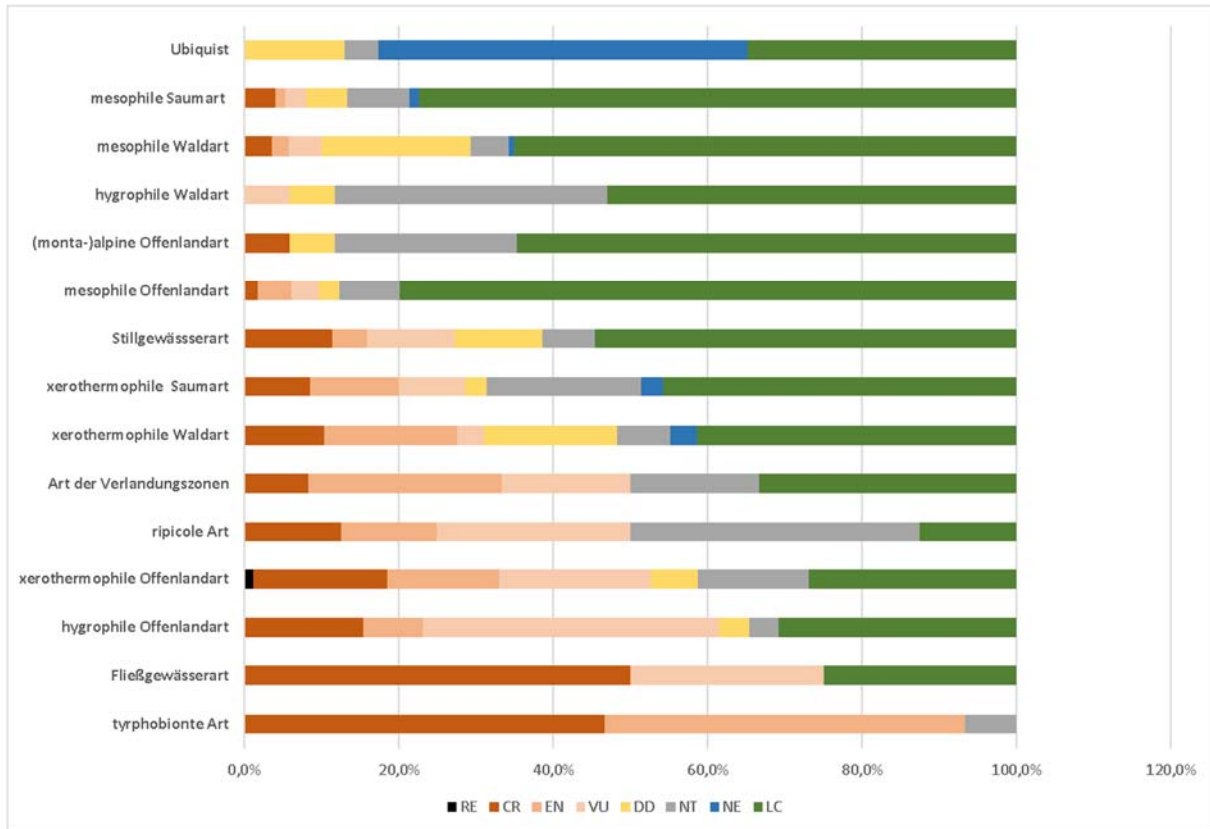


Abbildung 44: Anteile der Gefährdungskategorien innerhalb verschiedener ökologischer Typen der Wanzenfauna der Steiermark. Abkürzungen: RE = regional ausgestorben oder verschollen, CR = vom Aussterben bedroht bzw. verschollen, EN = stark gefährdet, VU = gefährdet, NT = Gefährdung droht, DD = Datenlage ungenügend, LC = ungefährdet, NE = nicht eingestuft (Neozoen).

## Checkliste, Rote Liste und Artkommentare

Tabelle 20: Checkliste mit Roter Liste der Wanzen der Steiermark. Rote Liste-Arten sind rot geschrieben, Arten der Kategorie DD fett. Abkürzungen: Re = Referenzzustand, Be = aktueller Bestand, Tr = Trend, kP = besonders kleine Population, Zu = Zuwanderung, Is = Isolation, aB = direkte anthropogene Beeinflussung, sR = sonstiges Risiko, RL = Rote-Liste-Kategorie. Gefährdungskategorien: RE = regional verschollen oder ausgestorben, CR = vom Aussterben bedroht, EN = stark gefährdet, VU = gefährdet, NT = Gefährdung droht, LC = ungefährdet, DD = Datenlage ungenügend, NE = nicht eingestuft; öT = Ökologischer Typ: FG = Fließgewässerart, SG = Stillgewässerart, UK = Ubiquist/ eurytope Pionierart/ Kulturfolger/ Höhlenbewohner, MO = mesophile Offenlandart, XO = xerothermophile Offenlandart, HO = hygrophile Offenlandart, AO = (montan-)alpine Offenlandart, RC = ripicole Art, TB = tyrphophile oder -bionte Art, MS = mesophile Saumart, XS = xerothermophile Saumart, MW = mesophile Waldart, XW = xerothermophile Waldart, HW = hygrophile Waldart, VS = Art der Verlandungszone von Stillgewässern; \* = Kommentare im Text.

lfd.Nr.	Wissenschaftlicher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	öT	RL	Anmerkung
	<b>Familie Ceratocombidae</b>											



lfd.Nr.	Wissenschaftlicher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	öt	RL	Anmerkung	
1	<i>Ceratocombus (Ceratocombus) coleopratus</i> (ZETTERSTEDT, 1819)	6	-1	-1							MO	LC	
	<b>Familie Dipsocoridae</b>												
2	<i>Cryptostemma alienum</i> HERRICH-SCHÄFFER, 1835	5	-4	0	ja		ja				RC	EN	Nachweisbarkeit!
3	<i>Pachycoleus pusillimus</i> (J. SAHLBERG, 1870)	2	-4	-2	ja		ja				TB	CR	Nachweisbarkeit!
4	<i>Pachycoleus waltli</i> FIEBER, 1860	3	-4	-1	ja		ja				TB	EN	Nachweisbarkeit!
	<b>Familie Nepidae - Skorpionswanzen</b>												
5	<i>Nepa cinerea</i> LINNAEUS, 1758	6	-2	0							SG	LC	
6	<i>Ranatra (Ranatra) linearis</i> (LINNAEUS, 1758)	6	-2	0							SG	LC	
	<b>Familie Corixidae - Ruderwanzen</b>												
7	<i>Micronecta (Dichaetonecta) scholtzi</i> (FIEBER, 1860)	6	-1	0							SG	LC	
8	<i>Micronecta (Micronecta) griseola</i> HORVÁTH, 1899	4	-2	-1	ja		ja				SG	DD	Nachweis unsicher (Bestimmung)
9	<i>Cymatia coleoprata</i> (FABRICIUS, 1777)	5	-3	-1							SG	VU	
10	<i>Cymatia rogenhoferi</i> (FIEBER, 1864)	2	-3	-1							SG	CR	verschollen seit 1961
11	<i>Arctocorisa carinata carinata</i> (C.R. SAHLBERG, 1819)	3	-1	-1	ja		ja				SG	VU	
12	<i>Arctocorisa germari germari</i> (FIEBER, 1848)	1	-1	-1	ja		ja				SG	CR	verschollen seit ca. 1946
13	<i>Callicorixa praeusta praeusta</i> (FIEBER, 1848)	6	-1	-1							SG	LC	
14	<i>Corixa affinis</i> LEACH, 1817	1	-3	-1	ja						SG	CR	verschollen seit ca. 1912
15	<i>Corixa dentipes</i> THOMSON, 1869	3	-3	-1	ja						SG	VU	letzter Nachweis 1989
16	<i>Corixa punctata</i> (ILLIGER, 1807)	6	-1	-1							SG	LC	
17	<i>Hesperocorixa castanea</i> (THOMSON, 1869)	1	0	1	ja	ja?	ja				SG	EN	Neunachweis, unpubliziert (Neufund Ö)
18	<i>Hesperocorixa linnaei</i> (FIEBER, 1848)	6	-2	-1							SG	LC	
19	<i>Hesperocorixa sahlbergi</i> (FIEBER, 1848)	6	-2	-1							SG	LC	
20	<i>Paracorixa concinna concinna</i> (FIEBER, 1848)	6	-2	-1							SG	LC	
21	<i>Sigara (Pseudovermicorixa) nigrolineata nigrolineata</i> (FIEBER, 1848)	6	-2	-1							SG	LC	
22	<i>Sigara (Retrocorixa) limitata limitata</i> (FIEBER, 1848)	3	-3	-1							SG	VU	
23	<i>Sigara (Sigara) striata</i> (LINNAEUS, 1758)	6	-2	-1							SG	LC	
24	<i>Sigara (Subsigara) distincta</i> (FIEBER, 1848)	6	-2	-1							SG	LC	
25	<i>Sigara (Subsigara) falleni</i> (FIEBER, 1848)	6	-2	-1							SG	LC	
26	<i>Sigara (Subsigara) fossarum</i> (LEACH, 1817)	2	-2	-1							SG	CR	verschollen seit 1978
27	<i>Sigara (Vermicorixa) lateralis</i> (LEACH, 1817)	6	-2	-1							SG	LC	
	<b>Familie Naucoridae - Schwimmwanzen</b>												
28	<i>Ilyocoris cimicoides cimicoides</i> (LINNAEUS, 1758)	6	-2	-1							SG	LC	
	<b>Familie Aphelocheiridae - Grundwanzen</b>												
29	<i>Aphelocheirus aestivalis</i> (FABRICIUS, 1794)	4	-3	0							FG	VU	
	<b>Familie Notonectidae - Rückenschwimmer</b>												
30	<i>Notonecta (Notonecta) glauca glauca</i> LINNAEUS, 1758	6	-2	-1							SG	LC	
31	<i>Notonecta (Notonecta) lutea</i> MÜLLER, 1776	2	-3	-2	ja?		ja				SG	EN	

lfd.Nr.	Wissenschaftlicher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	öt	RL	Anmerkung
32	<i>Notonecta (Notonecta) maculata</i> FABRICIUS, 1794	2	-3	1	ja	ja?				SG	DD	Neunachweis, expansiv?
33	<i>Notonecta (Notonecta) meridionalis</i> POISSON, 1926	1	-3	1	ja	ja?				SG	DD	Neunachweis, Bestimmbarkeit!, expansiv?
34	<i>Notonecta (Notonecta) obliqua</i> THUNBERG, 1787	5	-2	-1						SG	NT	
35	<i>Notonecta (Notonecta) reuteri reuteri</i> HUNGERFORD, 1928	1	-3	-1	ja?		ja			SG	CR	verschollen seit 1967
36	<i>Notonecta (Notonecta) viridis</i> DELCOURT, 1909	6	-2	-1						SG	LC	
	<b>Familie Pleidae - Zwergrückenschwimmer</b>											
37	<i>Plea minutissima minutissima</i> LEACH, 1817	6	-2	-1						SG	LC	
	<b>Familie Mesoveliidae - Hüftwasserläufer</b>											
38	<i>Mesovelia furcata</i> MULSANT & REY, 1852	6	-2	-1						SG	NT	
	<b>Familie Hebridae - Zwergwasserläufer</b>											
39	<i>Hebrus (Hebrus) pusillus pusillus</i> (FALLÉN, 1807)	3	-3	-1						VS	VU	
40	<i>Hebrus (Hebrusella) ruficeps</i> THOMSON, 1871	4	-2	-1						VS	NT	
	<b>Familie Hydrometridae - Teichläufer</b>											
41	<i>Hydrometra gracilentata</i> HORVÁTH, 1899	3	-2	-1	ja					VS	NT	
42	<i>Hydrometra stagnorum</i> (LINNAEUS, 1758)	6	-2	-1						VS	LC	
	<b>Familie Veliidae - Bachläufer</b>											
43	<i>Microvelia (Microvelia) reticulata</i> (BURMEISTER, 1835)	6	-2	-1						SG	LC	
44	<i>Microvelia (Picaultia) pygmaea</i> (DUFOR, 1833)	1	-2	-1	ja					SG	DD	Neufund, unpubliziert
45	<i>Velia (Plesiovelia) caprai caprai</i> TAMANINI, 1947	6	-2	-1						FG	LC	
46	<i>Velia (Plesiovelia) saulii</i> TAMANINI, 1947	3	-3	-1	ja					FG	CR	verschollen seit 1976
	<b>Familie Gerridae - Wasserläufer</b>											
47	<i>Aquarius najas</i> (DE GEER, 1773)	3	-2	-1	ja					FG	CR	verschollen seit 1950
48	<i>Aquarius paludum paludum</i> (FABRICIUS, 1794)	6	-1	-1						SG	LC	
49	<i>Gerris (Gerris) argentatus</i> SCHUMMEL, 1832	6	-1	-1						SG	LC	
50	<i>Gerris (Gerris) costae costae</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1850)	5	0	0						SG	LC	
51	<i>Gerris (Gerris) gibbifer</i> SCHUMMEL, 1832	5	-1	-1						SG	NT	
52	<i>Gerris (Gerris) lacustris</i> (LINNAEUS, 1758)	7	-1	-1						SG	LC	
53	<i>Gerris (Gerris) odontogaster</i> (ZETTERSTEDT, 1828)	6	-1	-1						SG	LC	
54	<i>Gerris (Gerris) thoracicus</i> SCHUMMEL, 1832	6	-1	-1						SG	LC	
55	<i>Gerris (Gerriselloides) asper</i> FIEBER, 1860	2	-4	-1	ja		ja			SG	DD	Nachweis unsicher (Gebiet), verschollen seit ca. 1893
56	<i>Gerris (Gerriselloides) lateralis</i> SCHUMMEL, 1832	2	-4	-1	ja		ja			TB	EN	
57	<i>Limnoporus rufoscutellatus</i> (LATREILLE, 1807)	4	-3	-1	ja		ja			SG	VU	
	<b>Familie Saldidae - Ufer- oder Springwanzen</b>											
58	<i>Chartoscirta cincta cincta</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1841)	6	-3	-2						HO	VU	
59	<i>Chartoscirta cocksii</i> (CURTIS, 1835)	5	-3	-2						HO	VU	
60	<i>Chartoscirta elegantula elegantula</i> (FALLÉN, 1807)	5	-4	-2			ja			TB	EN	

lfd.Nr.	Wissenschaftlicher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	öt	RL	Anmerkung
61	<i>Macrosaldula scotica</i> (CURTIS, 1835)	5	-2	0	ja		ja			RC	NT	
62	<i>Macrosaldula variabilis</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1835)	3	-5	-1	ja					RC	CR	
63	<i>Micracanthia fennica</i> (REUTER, 1884)	1	-4	-1	ja		ja			TB	CR	
64	<i>Micracanthia marginalis</i> (FALLÉN, 1807)	1	-4	-1	ja		ja			TB	CR	
65	<i>Saldula arenicola arenicola</i> (SCHOLTZ, 1847)	4	-3	-1	ja		ja			RC	VU	
66	<i>Saldula c-album</i> (FIEBER, 1859)	6	-3	0	ja		ja			RC	NT	
67	<i>Saldula melanoscela</i> (FIEBER, 1859)	5	-1	-1	ja					RC	NT	
68	<i>Saldula opacula</i> (ZETTERSTEDT, 1838)	4	-3	-1	ja		ja			RC	VU	
69	<i>Saldula orthochila</i> (FIEBER, 1859)	6	-1	0						MO	LC	
70	<i>Saldula pallipes</i> (FABRICIUS, 1794)	6	-1	-1						VS	LC	
71	<i>Saldula saltatoria</i> (LINNAEUS, 1758)	7	-1	0-1						VS	LC	
72	<i>Salda henschii</i> (REUTER, 1891)	1	-4	-1	ja		ja			TB	CR	
73	<i>Salda littoralis</i> (LINNAEUS, 1758)	4	0	0						HO	LC	
74	<i>Salda muelleri</i> (GMELIN, 1790)	1	-4	-1	ja		ja			TB	CR	
75	<i>Telofeuca pellucens</i> (FABRICIUS, 1779)	1	-1	0	ja		ja			AO	DD	Nachweis unsicher (Gebiet)
	<b>Familie Leptopodidae</b>											
76	<i>Leptopus marmoratus</i> (GOEZE, 1778)	2	-3	-1	ja		ja			XO	EN	Neunachweis, Höherstufung: kleine, isolierte Population
	<b>Familie Tingidae - Netz- oder Gitterwanzen</b>											
77	<i>Acalypta carinata</i> (PANZER, 1806)	6	-1	0						MW	LC	
78	<i>Acalypta gracilis</i> (FIEBER 1844)	1	-4	-3						XO	CR	verschollen seit 1953
79	<i>Acalypta marginata</i> (WOLFF, 1804)	6	-1	0						MO	LC	
80	<i>Acalypta musci</i> (SCHRANK, 1781)	6	-1	0						HW	LC	
81	<i>Acalypta nigrina</i> (FALLÉN, 1807)	5	1	1						MW	LC	
82	<i>Acalypta parvula</i> (FALLÉN, 1807)	3	-1	-1						XS	NT	
83	<i>Acalypta platycheila</i> (FIEBER, 1844)	1	-3	-3	ja					HO	CR	
84	<i>Acalypta pulchra</i> ŠTUSÁK, 1961	3	-3	-1			ja			MW	EN	Höherstufung: isolierte Population
85	<i>Agramma (Agramma) confusum</i> (PUTON, 1879)	4	-4	-1						VS	EN	
86	<i>Agramma (Agramma) laetum</i> (FALLÉN, 1807)	4	-4	-1						VS	EN	
87	<i>Agramma (Agramma) ruficorne</i> (GERMAR, 1835)	5	-3	-1						HO	VU	
88	<i>Campylosteira verna</i> (FALLÉN, 1826)	5	-3	-1			ja			XO	VU	
89	<i>Catoplatus fabricii</i> (STÅL, 1868)	5	-1	0						XO	LC	
90	<i>Copium clavicorne clavicorne</i> (LINNAEUS, 1758)	4	-3	-2						XO	VU	
91	<i>Copium teucarii teucarii</i> (HOST, 1788)	3	-4	-3	ja					XO	CR	verschollen seit
92	<i>Corythucha arcuata</i> (SAY, 1832)	4	-1	2		ja				XW	NE	Neunachweis, stark expansiv
93	<i>Corythucha ciliata</i> (SAY, 1832)	4	1	0		ja				UK	NE	
94	<i>Derephysia (Derephysia) foliacea foliacea</i> (FALLÉN, 1807)	5	-2	-2						MO	NT	
95	<i>Dictyla convergens</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1835)	4	-3	-3	ja					HO	DD	Nachweis unsicher (Gebiet), verschollen seit ca. 1893
96	<i>Dictyla echii</i> (SCHRANK, 1782)	6	-1	-1						XO	LC	

lfd.Nr.	Wissenschaftlicher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	öt	RL	Anmerkung
97	<i>Dictyla humuli</i> (FABRICIUS, 1794)	6	-1	-1						MO	LC	
98	<i>Dictyla lupuli</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1837)	5	-3	-1						HO	VU	
99	<i>Dictyonota strichnocera</i> FIEBER, 1844	5	-2	-1			ja			XS	NT	
100	<i>Hyalochiton komaroffii</i> (SCHRANK, 1801)	2	-4	-3	ja		ja			XO	CR	
101	<i>Kalama aethiops</i> (HORVÁTH, 1905)	1	-3	-2	ja		ja			XO	DD	Nachweis unsicher (Bestimmung)
102	<i>Kalama tricornis</i> (SCHRANK, 1801)	6	-2	0						MO	LC	
103	<i>Lasiacantha capucina capucina</i> (GERMAR, 1837)	6	-2	-1						XO	LC	
104	<i>Oncochila scapularis</i> (FIEBER, 1844)	5	-2	-1						XO	NT	
105	<i>Oncochila simplex</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1830)	5	-3	-2						XO	VU	
106	<i>Physatocheila confinis</i> HORVÁTH, 1904	3	-3	-1	ja					XS	DD	Nachweis unsicher (Taxonomie)
107	<i>Physatocheila costata</i> (FABRICIUS, 1794)	6	-1	0						HW	LC	
108	<i>Physatocheila dumetorum</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1838)	5	-2	0						XS	NT	
109	<i>Physatocheila harwoodi</i> CHINA, 1936	5	-2	-1						MW	DD	verschollen seit 1948
110	<i>Physatocheila smreczynskii</i> CHINA, 1952	4	-2	-1						MW	DD	Sammeldefizit
111	<i>Stephanitis (Stephanitis) pyri</i> (FABRICIUS, 1775)	5	-3	0						XS	VU	
112	<i>Stephanitis (Stephanitis) takeyai</i> DRAKE & MAA 1955	3	1	0		ja				UK	NE	
113	<i>Tingis (Neolasiotropis) pilosa</i> HUMMEL, 1825	5	-1	0						MS	LC	
114	<i>Tingis (Tingis) ampliata</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1838)	4	-3	-1						MO	VU	
115	<i>Tingis (Tingis) auriculata</i> (A. COSTA, 1847)	4	-3	-3						MO	EN	
116	<i>Tingis (Tingis) cardui</i> (LINNAEUS, 1758)	6	-1	-1						MO	LC	
117	<i>Tingis (Tingis) crispata</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1838)	4	-3	-1	ja					XO	VU	
118	<i>Tingis (Tropidocheila) geniculata</i> (FIEBER, 1844)	2	-4	-2	ja					XO	CR	verschollen seit ca. 1893
119	<i>Tingis (Tropidocheila) maculata</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1838)	3	-4	-3	ja		ja			XO	CR	verschollen seit ca. 1946
120	<i>Tingis (Tropidocheila) ragusana</i> (FIEBER, 1861)	3	-4	-3	ja					XO	CR	
121	<i>Tingis (Tropidocheila) reticulata</i> HERRICH-SCHÄFFER, 1835	6	-1	0						MS	LC	
	<b>Familie Microphysidae - Flechtenwanzen</b>											
122	<i>Loricula (Loricula) elegantula</i> (BAERENSPRUNG, 1858)	6	-2	0						MW	LC	Nachweisbarkeit!
123	<i>Loricula (Loricula) pselaphiformis</i> CURTIS, 1833	6	-1	0						MW	DD	Nachweisbarkeit!
124	<i>Loricula (Loricula) ruficeps</i> (REUTER, 1884)	5	-3	0	ja					MW	DD	Nachweisbarkeit!
125	<i>Loricula (Myrmedobia) distinguenda</i> (REUTER, 1884)	5	-3	0	ja					MW	DD	Nachweisbarkeit!
126	<i>Loricula (Myrmedobia) exilis</i> (FALLÉN, 1807)	7	-1	0						MW	LC	Nachweisbarkeit!
	<b>Familie Miridae - Weich- oder Blindwanzen</b>											
	<b>Unterfamilie Isometopinae</b>											
127	<i>Isometopus intrusus</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1835)	5	-4	-3	ja					XW	CR	Nachweisbarkeit!, Sammeldefizit
128	<i>Isometopus mirificus</i> MULSANT & REY, 1879	3	-4	-3	ja		ja			XW	CR	Neunachweis, unpubliziert (Neufund Ö), Nachweisbarkeit!, Sammeldefizit
	<b>Unterfamilie Bryocorinae</b>											

lfd.Nr.	Wissenschaftlicher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	öt	RL	Anmerkung
129	<i>Bryocoris pteridis</i> (FALLÉN, 1807)	7	0	0						MS	LC	
130	<i>Monalocoris (Monalocoris) filicis</i> (LINNAEUS, 1758)	7	0	0						MS	LC	
131	<i>Campyloneura virgula</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1835)	6	-1	0						MW	LC	
132	<i>Dicyphus (Brachyceroea) globulifer</i> (FALLÉN, 1829)	6	0	0						MO	LC	
133	<i>Dicyphus (Brachyceroea) annulatus</i> (WOLFF, 1804)	2	-4	-1	ja					XO	CR	verschollen seit ca. 1864
134	<i>Dicyphus (Dicyphus) constrictus</i> (BOHEMAN, 1852)	5	0	0						MW	LC	
135	<i>Dicyphus (Dicyphus) epilobii</i> REUTER, 1883	3	-3	-1	ja		ja			HO	VU	
136	<i>Dicyphus (Dicyphus) errans</i> (WOLFF, 1804)	5	0	0						MO	LC	
137	<i>Dicyphus (Dicyphus) hyalinipennis</i> (BURMEISTER, 1835)	5	0	0						MS	LC	
138	<i>Dicyphus (Dicyphus) pallidus</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1836)	6	0	0						HW	LC	
139	<i>Dicyphus (Dicyphus) stachydís stachydís</i> J. SAHLBERG, 1878	6	0	0						MO	LC	
140	<i>Macrolophus pygmaeus</i> (RAMBUR, 1839)	6	-1	0						MS	LC	
	<b>Unterfamilie Deraeocorinae</b>											
141	<i>Bothynotus pilosus</i> (BOHEMAN, 1852)	3	-4	-1	ja		ja			XS	EN	
142	<i>Alloeotomus germanicus</i> WAGNER, 1939	6	-1	0						MW	LC	
143	<i>Alloeotomus gothicus</i> (FALLÉN, 1807)	6	-1	0						MW	LC	
144	<i>Deraeocoris (Camptobrochis) punctulatus</i> (FALLÉN, 1807)	4	-4	-3						XO	CR	verschollen seit ca. 1946
145	<i>Deraeocoris (Deraeocoris) annulipes</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1842)	5	1	1						MW	LC	
146	<i>Deraeocoris (Deraeocoris) flavilinea</i> (A. COSTA, 1862)	6	2	2		ja				UK	NE	
147	<i>Deraeocoris (Deraeocoris) morio</i> (BOHEMAN, 1852)	5	-5	-3						MO	CR	verschollen seit 1960
148	<i>Deraeocoris (Deraeocoris) olivaceus</i> (FABRICIUS, 1777)	5	-2	-1						MS	NT	
149	<i>Deraeocoris (Deraeocoris) ruber</i> (LINNAEUS, 1758)	7	-1	0						MS	LC	
150	<i>Deraeocoris (Deraeocoris) trifasciatus</i> (LINNAEUS, 1767)	5	-2	-1						MS	NT	
151	<i>Deraeocoris (Knightocapsus) lutescens</i> (SCHILLING, 1837)	7	-1	0						MW	LC	
	<b>Unterfamilie Mirinae</b>											
152	<i>Actinonotus pulcher</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1835)	4	-1	0	ja					MW	CR	verschollen seit 1971
153	<i>Adelphocoris detritus</i> (FIEBER, 1861)	4	-3	-2						MO	VU	
154	<i>Adelphocoris lineolatus</i> (GOEZE, 1778)	7	0	0						MO	LC	
155	<i>Adelphocoris quadripunctatus</i> (FABRICIUS, 1794)	6	-1	0						MS	LC	
156	<i>Adelphocoris reichelii</i> (FIEBER, 1836)	5	-3	-1						MS	VU	
157	<i>Adelphocoris seticornis</i> (FABRICIUS, 1775)	7	0	0						MS	LC	
158	<i>Adelphocoris ticinensis</i> (MEYER-DÜR, 1873)	4	-4	-1			ja			HO	EN	
159	<i>Adelphocoris vandalicus</i> (ROSSI, 1790)	6	-2	0						XO	LC	
160	<i>Agnocoris reclairei</i> (WAGNER, 1949)	6	-2	0						MW	LC	
161	<i>Agnocoris rubicundus</i> (FALLÉN, 1807)	6	-2	0						HW	LC	
162	<i>Alloeonotus egregius</i> FIEBER, 1864	3	-4	-1	ja?					MW	CR	verschollen seit 1943

lfd.Nr.	Wissenschaftlicher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	öt	RL	Anmerkung
163	<b><i>Alloeonotus fulvipes</i></b> <b>(SCOPOLI, 1763)</b>	2	-4	-1	ja		ja			XW	DD	Nachweis unsicher (Verwechslung?), verschollen seit ca. 1912
164	<i>Apolygus limbatus</i> (FALLÉN, 1807)	6	0	0						HW	LC	
165	<i>Apolygus lucorum</i> (MEYER- DÜR, 1843)	6	0	0						MO	LC	
166	<i>Apolygus rhamnocola</i> (REUTER, 1885)	5	-2	0						MW	NT	verschollen seit 1983
167	<i>Apolygus spinolae</i> (MEYER- DÜR, 1841)	6	0	0						MS	LC	
168	<b><i>Brachycoleus decolor</i> REUTER, 1887</b>	2	-4	-3	ja		ja			XO	CR	verschollen seit ca. 1864
169	<b><i>Brachycoleus pilicornis pilicornis</i></b> <b>(PANZER, 1805)</b>	2	-3	-2			ja			XO	EN	
170	<i>Calocoris affinis</i> (HERRICH- SCHÄFFER, 1835)	6	0	0						MS	LC	
171	<i>Calocoris alpestris</i> (MEYER- DÜR, 1843)	4	0	0						AO	LC	
172	<i>Calocoris roseomaculatus</i> <i>roseomaculatus</i> (DE GEER, 1773)	6	-2	0						MO	LC	
173	<i>Camptozygum aequale</i> (VILLERS, 1789)	6	-1	0						MW	LC	
174	<i>Camptozygum pumilio</i> REUTER, 1902	5	1	1						AO	LC	
175	<i>Capsodes gothicus gothicus</i> (LINNAEUS, 1758)	6	-1	0						MO	LC	
176	<b><i>Capsodes mat</i> (ROSSI, 1790)</b>	3	-3	-1						MW	VU	
177	<i>Capsus ater</i> (LINNAEUS, 1758)	7	-1	0						MO	LC	
178	<i>Charagochilus (Charagochilus)</i> <i>gyllenhalii</i> (FALLÉN, 1807)	6	-2	0						MO	LC	
179	<b><i>Charagochilus</i></b> <b>(<i>Charagochilus</i>) <i>weberi</i></b> <b>WAGNER, 1953</b>	5	-2	0						MO	DD	Taxonomie unsicher (gute Art?)
180	<i>Charagochilus (Charagochilus)</i> <i>spiralifer</i> KERZHNER, 1988	6	-2	0						MO	LC	
181	<i>Closterotomus biclavatus</i> <i>biclavatus</i> (HERRICH- SCHÄFFER, 1835)	6	0	0						MS	LC	
182	<i>Closterotomus fulvomaculatus</i> (DE GEER, 1773)	6	-1	0						MS	LC	
183	<i>Closterotomus norwegicus</i> (GMELIN, 1790)	6	-1	0						MO	LC	
184	<i>Dichrooscytus gustavi</i> JOSIFOV, 1982	6	0	0						MW	LC	expansiv
185	<i>Dichrooscytus intermedius</i> REUTER, 1885	6	0	0						MW	LC	
186	<i>Dichrooscytus rufipennis</i> (FALLÉN, 1807)	6	1	1						MW	LC	
187	<b><i>Dionconotus confluens</i></b> <b><i>confluens</i> HOBBERLANDT, 1945</b>	4	-3	-1	ja					MW	VU	
188	<i>Grypocoris (Lophyromiris)</i> <i>sexguttatus</i> (FABRICIUS, 1777)	5	0	0						MS	LC	
189	<i>Hadrodemus m-flavum</i> (GOEZE, 1778)	5	-2	-1						XO	NT	
190	<i>Horwathia lineolata</i> (A. COSTA, 1862)	4	0	0						AO	LC	
191	<i>Liocoris tripustulatus</i> (FABRICIUS, 1781)	7	1	1						MS	LC	
192	<i>Lygocoris (Lygocoris) pabulinus</i> (LINNAEUS, 1761)	7	2	1						MS	LC	
193	<i>Lygocoris (Lygocoris) rugicollis</i> (FALLÉN, 1807)	6	-1	0						MW	LC	
194	<i>Lygus gemellatus gemellatus</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1835)	5	1	0						XO	LC	
195	<i>Lygus pratensis</i> (LINNAEUS, 1758)	7	-1	0						MO	LC	
196	<i>Lygus punctatus</i> (ZETTERSTEDT, 1838)	6	-1	0						MS	LC	
197	<i>Lygus rugulipennis</i> POPPIUS, 1911	7	-1	0						MO	LC	
198	<i>Lygus wagneri</i> REMANE, 1955	5	0	0						MO	LC	

lfd.Nr.	Wissenschaftlicher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	öt	RL	Anmerkung
199	<i>Megacoelum beckeri</i> (FIEBER, 1870)	6	-1	-1						XW	LC	
200	<i>Megacoelum infusum</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1837)	6	-1	-1						XW	LC	
201	<i>Mermitelocerus schmidtii</i> (FIEBER, 1836)	6	-1	-1						MS	LC	
202	<i>Miris striatus</i> (LINNAEUS, 1758)	6	-1	0						XS	LC	
203	<i>Neolygus contaminatus</i> (FALLÉN, 1807)	6	-1	0						MS	LC	
204	<i>Neolygus viridis</i> (FALLÉN, 1807)	6	0	0						MW	LC	
205	<i>Orthops (Montanorthops) forelii</i> FIEBER, 1858	2	-3	-1	ja					HO	CR	verschollen seit 1950
206	<i>Orthops (Montanorthops) montanus</i> (SCHILLING, 1837)	5	0	0						AO	LC	
207	<i>Orthops (Orthops) basalis</i> (A. COSTA, 1853)	7	-1	0						MO	LC	
208	<i>Orthops (Orthops) campestris</i> (LINNAEUS, 1758)	7	-1	0						MO	LC	
209	<i>Orthops (Orthops) kalmii</i> (LINNAEUS, 1758)	7	-1	0						MO	LC	
210	<i>Pachypterna fieberi</i> FIEBER, 1858	4	0	0	ja		ja?			MW	DD	Nachweis unsicher (Gebiet), verschollen seit ca. 1893
211	<i>Pantilius (Pantilius) tunicatus</i> (FABRICIUS, 1781)	6	-1	0						MW	LC	
212	<i>Phytocoris (Exophytocoris) parvulus</i> REUTER, 1880	4	0	1						XS	LC	
213	<i>Phytocoris (Ktenocoris) austriacus</i> WAGNER, 1954	4	-3	-2						XO	VU	
214	<i>Phytocoris (Ktenocoris) ulmi</i> (LINNAEUS, 1758)	6	-1	0						MS	LC	
215	<i>Phytocoris (Ktenocoris) varipes</i> BOHEMAN, 1852	6	-1	0						XO	LC	
216	<i>Phytocoris (Phytocoris) confusus</i> REUTER, 1896	5	-3	1			ja			MW	NT	
217	<i>Phytocoris (Phytocoris) dimidiatus</i> KIRSCHBAUM, 1856	5	-1	1						MW	LC	
218	<i>Phytocoris (Phytocoris) hirsutulus</i> FLOR, 1861	4	-3	-2						XW	VU	Neunachweis, unpubliziert
219	<i>Phytocoris (Phytocoris) intricatus</i> FLOR, 1861	5	-1	-1						MW	NT	
220	<i>Phytocoris (Phytocoris) longipennis</i> FLOR, 1861	7	-1	0						MW	LC	
221	<i>Phytocoris (Phytocoris) pini</i> KIRSCHBAUM, 1856	6	-1	0						MW	LC	
222	<i>Phytocoris (Phytocoris) populi</i> (LINNAEUS, 1758)	7	-1	0						MW	LC	
223	<i>Phytocoris (Phytocoris) reuteri</i> SAUNDERS, 1876	4	-3	0						MS	CR	verschollen seit 1979
224	<i>Phytocoris (Phytocoris) tiliae</i> (FABRICIUS, 1777)	6	-1	0						MW	LC	
225	<i>Phytocoris (Stictophytocoris) meridionalis</i> HERRICH-SCHÄFFER, 1835	2	-3	-2	ja		ja?			XS	CR	Neunachweis, Höherstufung: kleine, isolierte Population
226	<i>Pinalitus atomarius</i> (MEYER-DÜR, 1843)	4	-3	-1						MW	DD	Forschungsbedarf (Biologie, Habitat)
227	<i>Pinalitus cervinus</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1841)	7	-1	0						MW	LC	
228	<i>Pinalitus rubricatus</i> (FALLÉN, 1807)	7	-3	1						MW	LC	
229	<i>Pinalitus viscicola</i> (PUTON, 1888)	5	-3	-2						MW	VU	
230	<i>Polymerus (Poeciloscytus) asperulae</i> (FIEBER, 1861)	4	-3	-3			ja			XO	EN	
231	<i>Polymerus (Poeciloscytus) brevicornis</i> (REUTER, 1869)	4	-3	-3			ja			XO	EN	
232	<i>Polymerus (Poeciloscytus) cognatus</i> (FIEBER, 1858)	3	-3	-2			ja			XO	VU	Neunachweis
233	<i>Polymerus (Poeciloscytus) microphthalmus</i> (WAGNER, 1951)	6	-1	0						MO	LC	

lfd.Nr.	Wissenschaftlicher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	öt	RL	Anmerkung
234	<i>Polymerus (Poeciloscytus) palustris</i> (REUTER, 1907)	4	-3	-3						HO	EN	
235	<i>Polymerus (Poeciloscytus) unifasciatus</i> (FABRICIUS, 1794)	7	-1	0						XO	LC	
236	<i>Polymerus (Poeciloscytus) vulneratus</i> (PANZER, 1806)	5	-1	-1						XO	NT	
237	<i>Polymerus (Polymerus) holosericeus</i> HAHN, 1831	6	-1	0						MO	LC	
238	<i>Polymerus (Polymerus) nigrita</i> (FALLÉN, 1807)	6	-1	0						MO	LC	
239	<i>Rhabdomiris striatellus striatellus</i> (FABRICIUS, 1794)	6	-1	0						XW	LC	
240	<i>Stenotus binotatus</i> (FABRICIUS, 1794)	7	-1	0						MS	LC	
241	<i>Acetropis (Acetropis) carinata</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1841)	4	-3	-2			ja			XO	VU	
242	<i>Acetropis (Acetropis) longirostris</i> (PUTON 1875)	4	-3	1		ja				MO	NT	expansiv
243	<i>Leptopterna dolabrata</i> (LINNAEUS, 1758)	7	-3	1						MO	LC	
244	<i>Leptopterna ferrugata</i> (FALLÉN, 1807)	5	-1	1						MO	LC	
245	<i>Megaloceroea recticornis</i> (GEOFFROY, 1785)	7	-1	-1						MO	LC	
246	<i>Notostira elongata</i> (GEOFFROY, 1785)	7	-1	0						MO	LC	
247	<i>Notostira erratica</i> (LINNAEUS, 1758)	6	-1	0						MO	LC	
248	<i>Pithanus maerkelii</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1838)	6	-3	-1						HO	VU	
249	<i>Stenodema (Brachystira) calcarata</i> (FALLÉN, 1807)	7	-1	-1						HO	LC	
250	<i>Stenodema (Stenodema) algoviensis</i> SCHMIDT, 1934	5	-1	-1			ja			AO	NT	
251	<i>Stenodema (Stenodema) holsata</i> (FABRICIUS, 1787)	6	-1	0						MO	LC	
252	<i>Stenodema (Stenodema) laevigata</i> (LINNAEUS, 1758)	7	-1	-1						MO	LC	
253	<i>Stenodema (Stenodema) sericans</i> (FIEBER, 1861)	6	-1	0						MO	LC	
254	<i>Stenodema (Stenodema) virens</i> (LINNAEUS, 1767)	5	-1	-1						MO	NT	
255	<i>Teratocoris antennatus</i> (BOHEMAN, 1852)	3	-3	-3			ja			VS	CR	Höherstufung: isolierte Population
256	<i>Teratocoris paludum</i> J. SAHLBERG, 1870	4	-3	-3						VS	EN	
257	<i>Trigonotylus caelestialium</i> (KIRKALDY, 1902)	7	-1	0						MO	LC	
258	<i>Trigonotylus ruficornis</i> (GEOFFROY, 1785)	5	-3	-1			ja			MO	DD	Nachweis unsicher (Bestimmung)
	<b>Unterfamilie Orthotylinae</b>											
259	<i>Dimorphocoris (Dimorphocoris) schmidti</i> (FIEBER, 1858)	4	-1	-2			ja			AO	NT	
260	<i>Halticus apterus apterus</i> (LINNAEUS, 1758)	7	1	1						MO	LC	
261	<i>Halticus luteicollis</i> (PANZER, 1804)	6	-1	0						XS	LC	
262	<i>Halticus pusillus</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1835)	4	-3	-3						XO	EN	
263	<i>Halticus saltator</i> (GEOFFROY, 1785)	3	-2	-1						MS	CR	verschollen seit 1944
264	<i>Orthocephalus brevis</i> (PANZER, 1798)	6	-2	-1						XO	LC	
265	<i>Orthocephalus coriaceus</i> (FABRICIUS, 1777)	6	-2	-1						XO	LC	
266	<i>Orthocephalus saltator</i> (HAHN, 1835)	6	-2	-1						XO	LC	
267	<i>Orthocephalus vittipennis</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1835)	6	-1	-1						MO	LC	
268	<i>Pachytomella parallela</i> (MEYER-DÜR, 1843)	4	-4	-3			ja			HO	CR	
269	<i>Piezocranum simulans</i> HORVÁTH, 1877	4	-4	-3	ja					XO	CR	verschollen seit 1946



lfd.Nr.	Wissenschaftlicher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	öt	RL	Anmerkung
270	<i>Strongylocoris leucocephalus</i> (LINNAEUS, 1758)	5	-1	-1						MO	LC	
271	<i>Strongylocoris luridus</i> (FALLÉN, 1807)	3	-4	-3	ja		ja			XO	CR	Neunachweis
272	<i>Strongylocoris steganoides</i> (J. SAHLBERG, 1875)	5	-1	-1						AO	NT	
273	<i>Strongylocoris niger</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1835)	3	-3	-1	ja		ja			AO	CR	verschollen seit ca. 1950
274	<i>Blepharidopterus angulatus</i> (FALLÉN, 1807)	6	-2	0						MW	LC	
275	<i>Blepharidopterus diaphanus</i> (KIRSCHBAUM, 1856)	4	-3	-1						MW	DD	Sammeldefizit
276	<i>Cyllecoris histrionius</i> (LINNAEUS, 1767)	5	0	0						XW	LC	
277	<i>Dryophilocoris (Dryophilocoris) flavoquadrimaculatus</i> (DE GEER, 1773)	6	-2	-1						XW	LC	
278	<i>Globiceps (Globiceps) sphaegiformis</i> (ROSSI, 1790)	6	-2	-1						XS	LC	
279	<i>Globiceps (Kelidocoris) flavomaculatus</i> (FABRICIUS, 1794)	6	-1	-1						MW	LC	
280	<i>Globiceps (Kelidocoris) fulvicollis</i> JAKOVLEV, 1877	6	-1	-1						XS	LC	
281	<i>Globiceps (Kelidocoris) juniperi</i> REUTER, 1902	5	-1	1						AO	LC	
282	<i>Heterocordylus (Bothrocranium) erythrophthalmus erythrophthalmus</i> (HAHN, 1833)	4	-4	-1	ja		ja			MS	EN	
283	<i>Heterocordylus (Heterocordylus) cytisi</i> JOSIFOV, 1958	4	-4	-1	ja		ja			XS	EN	Neunachweis
284	<i>Heterocordylus (Heterocordylus) genistae</i> (SCOPOLI, 1763)	6	-2	-1						XS	LC	
285	<i>Heterocordylus (Heterocordylus) tibialis</i> (HAHN, 1833)	5	-1	-1						XS	NT	
286	<i>Heterocordylus (Heterocordylus) tumidicornis</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1835)	5	-1	-1						XS	NT	
287	<i>Heterotoma merioptera</i> (SCOPOLI, 1763)	6	-2	-1						MS	LC	
288	<i>Heterotoma planicornis</i> (PALLAS, 1772)	6	-2	-1						MS	LC	
289	<i>Malacocoris chlorizans</i> (PANZER, 1794)	6	-2	-1						MS	LC	
290	<i>Mecomma (Globicellus) dispar</i> (BOHEMAN, 1852)	5	-1	-1						AO	NT	
291	<i>Mecomma (Mecomma) ambulans ambulans</i> (FALLÉN, 1807)	7	-1	0						MS	LC	
292	<i>Orthotylus (Litocoris) ericetorum ericetorum</i> (FALLÉN, 1807)	4	-2	-1						TB	NT	
293	<i>Orthotylus (Melanotrichus) flavosparsus</i> (C.R. SAHLBERG, 1841)	6	-2	-1						XO	LC	
294	<i>Orthotylus (Orthotylus) flavinervis</i> (KIRSCHBAUM, 1856)	5	-1	-1						HW	NT	
295	<i>Orthotylus (Orthotylus) interpositus</i> SCHMIDT, 1938	6	-2	1						MW	CR	verschollen seit 1951
296	<i>Orthotylus (Orthotylus) marginalis</i> REUTER, 1883	7	-2	1						MW	LC	
297	<i>Orthotylus (Orthotylus) nassatus</i> (FABRICIUS, 1787)	7	-2	1						MW	LC	
298	<i>Orthotylus (Orthotylus) obscurus</i> REUTER, 1875	5	-3	1						MW	DD	Nachweisbarkeit! Bestimmung
299	<i>Orthotylus (Orthotylus) prasinus</i> (FALLÉN, 1826)	7	-2	1						MW	LC	
300	<i>Orthotylus (Orthotylus) tenellus</i> (FALLÉN, 1807)	7	-2	1						MW	LC	

lfd.Nr.	Wissenschaftlicher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	öt	RL	Anmerkung
301	<i>Orthotylus (Orthotylus) virens</i> (FALLÉN, 1807)	4	-1	-1							MW DD	Neunachweis, unpubliziert, Sammeldefizit
302	<i>Orthotylus (Orthotylus) viridinervis</i> (KIRSCHBAUM, 1856)	5	-1	-1							MW DD	Neunachweis, unpubliziert, Sammeldefizit
303	<i>Orthotylus (Pachylops) caprai</i> WAGNER, 1955	3	-3	1		ja?					UK NE	Neunachweis, unpubliziert, Annahme keine ursprünglich heimischen Bestände, expansiv
304	<i>Orthotylus (Pachylops) virescens</i> (DOUGLAS & SCOTT, 1865)	4	0	0							XS NE	Neunachweis, Nährpflanzen (Besenginster) nicht autochthon
305	<i>Orthotylus (Pinocapsus) fuscescens</i> (KIRSCHBAUM, 1856)	5	0	1							MW LC	
306	<i>Orthotylus (Pseudorthotylus) bilineatus</i> (FALLÉN, 1807)	5	-2	-1							MW CR	verschollen seit 1941
307	<i>Pseudoloxops coccineus</i> (MEYER-DÜR, 1843)	5	-1	-1							HW NT	
308	<i>Reuteria marqueti</i> PUTON, 1875	4	-3	-3							XW EN	
<b>Unterfamilie Phylinae</b>												
309	<i>Hypseloecus visci</i> (PUTON, 1888)	6	-3	-2							MW VU	Neunachweis
310	<i>Pilophorus cinnamopterus</i> (KIRSCHBAUM, 1856)	6	-1	-1							XW LC	
311	<i>Pilophorus clavatus</i> (LINNAEUS, 1767)	6	-1	-1							MW LC	
312	<i>Pilophorus confusus</i> (KIRSCHBAUM, 1856)	6	-1	-1							MW LC	
313	<i>Pilophorus perplexus</i> DOUGLAS & SCOTT, 1875	6	-1	-1							MW LC	
314	<i>Pilophorus simulans</i> JOSIFOV, 1989	4	-2	-1							XW NT	
315	<i>Cremnocephalus albolineatus</i> REUTER, 1875	5	0	1							MW LC	
316	<i>Cremnocephalus alpestris</i> WAGNER, 1941	6	0	-1							AO LC	
317	<i>Hallodapus rufescens</i> (BURMEISTER, 1835)	5	-3	-1							MO VU	
318	<i>Hallodapus montandoni</i> REUTER, 1895	5	-4	1							XO VU	expansiv
319	<i>Omphalonotus quadriguttatus</i> (KIRSCHBAUM, 1856)	4	-3	-3	ja		ja				XO EN	
320	<i>Systemonotus triguttatus</i> (LINNAEUS, 1767)	6	-1	-1							XO LC	
321	<i>Amblytylus nasutus</i> (KIRSCHBAUM, 1856)	6	-1	-1							XO LC	
322	<i>Atomoscelis onusta</i> (FIEBER, 1861)	3	-3	-3			ja				XO EN	
323	<i>Atractotomus kolenatii</i> (FLOR, 1860)	5	1	1							MW LC	
324	<i>Atractotomus magnicornis</i> (FALLÉN, 1807)	6	1	1							MW LC	
325	<i>Atractotomus mali</i> (MEYER- DÜR, 1843)	6	-2	-1							MS LC	
326	<i>Atractotomus parvulus</i> REUTER, 1878	5	-2	-1		ja?					XW DD	Sammeldefizit
327	<i>Atractotomus rhodani</i> FIEBER, 1861	4	-2	-1							MS DD	Sammeldefizit
328	<i>Brachyarthrum limitatum</i> FIEBER, 1858	4	-2	-1							MW DD	Neunachweis, unpubliziert, Sammeldefizit
329	<i>Campylomma annulicorne</i> (SIGNORET, 1865)	4	-4	0							HW DD	Neunachweis
330	<i>Campylomma verbasci</i> (MEYER-DÜR, 1843)	6	-1	-1							XO LC	
331	<i>Chlamydatus (Chlamydatus) saltitans</i> (FALLÉN, 1807)	4	-4	-2							XO EN	
332	<i>Chlamydatus (Euattus) pulicarius</i> (FALLÉN, 1807)	7	-1	0							MO LC	

lfd.Nr.	Wissenschaftlicher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	öt	RL	Anmerkung
333	<i>Chlamydatius (Euattus) pullus</i> (REUTER, 1870)	7	-1	0						MO	LC	
334	<i>Chlamydatius (Eurymerocoris) evanescens</i> (BOHEMAN, 1852)	5	-2	-1						XO	NT	
335	<i>Compsidolon (Coniortodes) salicellum</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1841)	6	-1	0						MW	LC	
336	<i>Criocoris crassicornis</i> (HAHN, 1834)	6	-1	-1						MO	LC	
337	<i>Criocoris nigripes</i> FIEBER, 1861	5	-1	-1						XO	NT	
338	<b><i>Europiella albipennis</i> (FALLÉN, 1829)</b>	4	-4	-3						XO	DD	Bestimmung!
339	<i>Europiella alpina</i> (REUTER, 1875)	6	-1	0						HO	LC	
340	<i>Europiella artemisiae</i> (BECKER, 1864)	6	-1	0						MO	LC	
341	<i>Harpocera thoracica</i> (FALLÉN, 1807)	6	-1	0						XW	LC	
342	<b><i>Heterocapillus tigris</i> (MULSANT &amp; REY, 1852)</b>	4	-3	-3						XO	EN	
343	<i>Hoplomachus thunbergii</i> (FALLÉN, 1807)	6	-1	-1						MO	LC	
344	<b><i>Icodema infuscata</i> (FIEBER, 1861)</b>	2	-3	-2						XW	EN	Nachweisbarkeit!
345	<i>Lopus decolor decolor</i> (FALLÉN, 1807)	6	-1	0						MO	LC	
346	<i>Macrotylus (Alloeonycha) paykullii</i> (FALLÉN, 1807)	4	-3	-2						XO	VU	
347	<i>Macrotylus (Alloeonycha) solitarius</i> (MEYER-DÜR, 1843)	6	-1	-1						MS	LC	
348	<i>Macrotylus (Macrotylus) herrichi</i> (REUTER, 1873)	6	-2	-1						MS	LC	
349	<i>Macrotylus (Macrotylus) quadrilineatus</i> (SCHRANK, 1785)	6	-1	0						MS	LC	
350	<i>Megalocoleus molliculus</i> (FALLÉN, 1807)	6	-1	-1						MO	LC	
351	<b><i>Megalocoleus naso</i> (REUTER, 1879)</b>	3	-4	1						XO	VU	Neunachweis, expansiv
352	<i>Megalocoleus tanacetii</i> (FALLÉN, 1807)	5	-1	-1						MO	NT	
353	<i>Monosynamma bohemanni</i> (FALLÉN, 1829)	6	-1	0						MW	LC	
354	<i>Oncotylus (Oncotylus) punctipes</i> REUTER, 1875	5	-2	-1						MO	NT	
355	<i>Orthonotus rufifrons</i> (FALLÉN, 1807)	6	-1	0						MS	LC	
356	<i>Parapsallus vitellinus</i> (SCHOLTZ, 1847)	6	1	1						MW	LC	
357	<b><i>Phoenicocoris dissimilis</i> (REUTER, 1878)</b>	5	-1	-1						MW	DD	Sammeldefizit
358	<i>Phoenicocoris modestus</i> (MEYER-DÜR, 1843)	6	0	-1						MW	LC	
359	<i>Phoenicocoris obscurellus</i> (FALLÉN, 1829)	6	0	-1						MW	LC	
360	<i>Phylus (Phylus) coryli</i> (LINNAEUS, 1758)	6	-2	-1						MS	LC	
361	<i>Phylus (Phylus) melanocephalus</i> (LINNAEUS, 1767)	6	-1	0						MW	LC	
362	<i>Phylus (Teratoscopus) plagiatus</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1835)	5	-1	-1						HW	NT	
363	<i>Placochilus seladonicus seladonicus</i> (FALLÉN, 1807)	5	-2	-1						XO	NT	
364	<i>Plagiognathus (Plagiognathus) arbustorum arbustorum</i> (FABRICIUS, 1794)	7	-1	0						UK	LC	
365	<i>Plagiognathus (Plagiognathus) chrysanthemi</i> (WOLFF, 1804)	7	-1	0						MO	LC	
366	<i>Plagiognathus (Plagiognathus) fulvipennis</i> (KIRSCHBAUM, 1856)	6	-1	-1						MO	LC	

lfd.Nr.	Wissenschaftlicher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	öt	RL	Anmerkung	
367	<i>Plesiodema pinetella</i> (FIEBER, 1864)	6	-1	-1							MW	LC	
368	<i>Psallodema fieberi</i> (FIEBER, 1864)	4	-4	0			ja				MW	DD	Neunachweis, unpubliziert, Sammeldefizit
369	<i>Psallus (Apocremnus) betuleti</i> (FALLEN, 1826)	6	-1	0							MW	DD	Sammeldefizit
370	<i>Psallus (Apocremnus) montanus</i> JOSIFOV, 1973	6	-1	0							MW	DD	Sammeldefizit
371	<i>Psallus (Hylopsallus) assimilis</i> STICHEL, 1956	5	-1	-1							XW	DD	Sammeldefizit
372	<i>Psallus (Hylopsallus) perrisi</i> (MULSANT & REY, 1852)	6	-1	1							MW	LC	
373	<i>Psallus (Hylopsallus) pseudoplatani</i> REICHLING, 1984	5	-2	1							MW	DD	Sammeldefizit
374	<i>Psallus (Hylopsallus) variabilis</i> (FALLEN, 1807)	6	-1	0							MW	LC	
375	<i>Psallus (Mesopsallus) ambiguus</i> (FALLEN, 1807)	6	-1	0							MW	LC	
376	<i>Psallus (Phylidea) quercus</i> (KIRSCHBAUM, 1856)	5	-2	0							MW	DD	Sammeldefizit
377	<i>Psallus (Pityopsallus) luridus</i> REUTER, 1878	6	1	1							MW	LC	
378	<i>Psallus (Pityopsallus) piceae</i> REUTER, 1878	6	1	1							MW	LC	
379	<i>Psallus (Pityopsallus) pinicola</i> REUTER, 1875	5	1	1							MW	LC	
380	<i>Psallus (Pityopsallus) vittatus</i> (FIEBER, 1861)	6	1	1							MW	LC	
381	<i>Psallus (Psallus) albicinctus</i> (KIRSCHBAUM, 1856)	6	-1	-1							XW	LC	
382	<i>Psallus (Psallus) confusus</i> RIEGER, 1981	6	-1	0							MW	LC	
383	<i>Psallus (Psallus) falleni</i> REUTER, 1883	5	-3	-1							MW	DD	Sammeldefizit
384	<i>Psallus (Psallus) flavellus</i> STICHEL, 1933	5	-3	-1							MW	DD	verschollen seit 1945, Sammeldefizit
385	<i>Psallus (Psallus) haematodes</i> (GMELIN, 1790)	6	-1	0							MW	LC	
386	<i>Psallus (Psallus) lepidus</i> FIEBER, 1858	5	-3	-1							MW	DD	Sammeldefizit
387	<i>Psallus (Psallus) mollis</i> (MULSANT & REY, 1852)	6	-1	0							MW	LC	
388	<i>Psallus (Psallus) salicis</i> (KIRSCHBAUM, 1856)	6	-1	0							HW	LC	
389	<i>Psallus (Psallus) varians varians</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1841)	7	-2	1							MW	LC	
390	<i>Salicarus (Salicarus) roseri</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1838)	6	-2	-1							HW	LC	
391	<i>Tinicephalus (Tinicephalus) hortulanus</i> (MEYER-DÜR, 1843)	3	-3	-2	ja						XO	VU	Neunachweis
392	<i>Tuponia (Chlorotuponia) hippophaes</i> (FIEBER, 1861)	1	-5	3		ja					RC	LC	Annahme: ehemals authothone Besiedlung an Deutscher Tamariske
393	<i>Tytthus pygmaeus</i> (ZETTERSTEDT, 1838)	4	-3	-1			ja				HO	VU	
	<b>Familie Nabidae - Sichelwanzen</b>												
394	<i>Prostemma (Prostemma) aeneicolle</i> STEIN, 1857	3	-4	-2	ja		ja				XO	EN	
395	<i>Prostemma (Prostemma) guttula guttula</i> (FABRICIUS, 1787)	3	-4	-3	ja		ja				XO	CR	verschollen seit ca. 1900
396	<i>Prostemma (Prostemma) sanguineum</i> (ROSSI, 1790)	3	-4	-3	ja		ja				XO	RE	Vorkommen unwahrscheinlich, benötigt sandige Trockenstandorte
397	<i>Himacerus (Aptus) mirmicoides</i> (O. COSTA, 1834)	7	-1	0							MS	LC	
398	<i>Himacerus (Himacerus) apterus</i> (FABRICIUS, 1798)	7	-1	0							MS	LC	

lfd.Nr.	Wissenschaftlicher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	öt	RL	Anmerkung
399	<i>Nabis (Dolichonabis) limbatus</i> DAHLBOM, 1851	6	-1	-1						HO	LC	
400	<i>Nabis (Nabicula) flavomarginatus</i> SCHOLTZ, 1847	7	-2	-1						HO	LC	
401	<i>Nabis (Nabis) brevis brevis</i> SCHOLTZ, 1847	6	-1	0						MO	LC	
402	<i>Nabis (Nabis) ericetorum</i> SCHOLTZ, 1847	4	-4	-2			ja			TB	EN	
403	<i>Nabis (Nabis) ferus</i> (LINNAEUS, 1758)	6	-1	0						MS	LC	
404	<i>Nabis (Nabis) pseudoferus pseudoferus</i> REMANE, 1949	6	-1	0						XO	LC	
405	<i>Nabis (Nabis) punctatus punctatus</i> A. COSTA, 1847	6	-2	0						XO	LC	
406	<i>Nabis (Nabis) rugosus</i> (LINNAEUS, 1758)	7	0	0						UK	LC	
	<b>Familie Anthocoridae - Blumenwanzen</b>											
407	<i>Acompocoris alpinus</i> REUTER, 1875	4	0	1						MW	LC	
408	<i>Acompocoris montanus</i> WAGNER, 1955	4	0	1						AO	LC	
409	<i>Acompocoris pygmaeus</i> (FALLÉN, 1807)	4	0	1						MW	LC	
410	<i>Anthocoris amplicollis</i> HORVÁTH, 1893	6	-1	-2						MW	LC	
411	<i>Anthocoris butleri</i> LE QUESNE, 1954	5	2	-2						UK	NE	
412	<i>Anthocoris confusus</i> REUTER, 1884	7	-1	0						MW	LC	
413	<i>Anthocoris gallarumulmi</i> (DE GEER, 1773)	6	-2	-1						MW	DD	Sammeldefizit
414	<i>Anthocoris limbatus</i> FIEBER, 1836	5	-2	-1						HW	NT	
415	<i>Anthocoris minki minki</i> DOHRN, 1860	6	-1	-2						MW	DD	Sammeldefizit
416	<i>Anthocoris nemoralis</i> (FABRICIUS, 1794)	6	-1	0						MW	LC	
417	<i>Anthocoris nemorum</i> (LINNAEUS, 1761)	7	-1	0						UK	LC	
418	<i>Anthocoris pilosus</i> (JAKOVLEV, 1877)	5	-2	-1						MS	DD	Sammeldefizit
419	<i>Anthocoris sarothamni</i> DOUGLAS & SCOTT, 1865	3	-3	0						XS	VU	Neunachweis, unpubliziert
420	<i>Anthocoris simulans</i> REUTER, 1884	4	-4	-1						MW	DD	Sammeldefizit
421	<i>Elatophilus nigricornis</i> (ZETTERSTEDT, 1838)	4	-3	-1						XW	DD	Sammeldefizit
422	<i>Elatophilus stigmatellus</i> (ZETTERSTEDT 1838)	4	-3	-1	ja					XW	CR	verschollen seit ca. 1946
423	<i>Temnostethus (Ectemnus) reduvinus reduvinus</i> (HERRICH-SCHÄFER, 1850)	4	-4	-1						MW	DD	Sammeldefizit
424	<i>Temnostethus (Temnostethus) gracilis</i> HORVÁTH, 1907	6	-1	-1						MW	LC	
425	<i>Temnostethus (Temnostethus) longirostris</i> (HORVÁTH, 1907)	3	-4	-1	ja		ja?			MW	DD	Neunachweis, Sammeldefizit
426	<i>Temnostethus (Temnostethus) pusillus</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1835)	6	-1	-1						MW	LC	
427	<i>Tetraphleps bicuspis</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1835)	5	-1	-1						MW	LC	
428	<i>Orius (Dimoprhella) agilis</i> (FLOR, 1860)	3	-1	-1						XO	DD	Sammeldefizit, Bestimmung!
429	<i>Orius (Heterorius) horvathi</i> (REUTER, 1884)	4	-2	-1						MS	DD	Sammeldefizit, Bestimmung!
430	<i>Orius (Heterorius) laticollis laticollis</i> (REUTER, 1884)	6	-2	-1						HW	LC	
431	<i>Orius (Heterorius) majusculus</i> (REUTER, 1879)	7	-1	0						MS	LC	

lfd.Nr.	Wissenschaftlicher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	öt	RL	Anmerkung
432	<i>Orius (Heterorius) minutus</i> (LINNAEUS, 1758)	7	-1	0						UK	LC	
433	<i>Orius (Heterorius) vicinus</i> (RIBAUT, 1723)	6	-3	-1						MW	LC	
434	<i>Orius (Orius) niger</i> (WOLFF, 1811)	7	-1	0						MO	LC	
435	<i>Orius (Orius) pallidicornis</i> (REUTER, 1884)	1	-1	0	ja					XO	DD	Vorkommen der Nährpflanze (Spritzgurke) in der Stmk nicht bekannt
436	<i>Amphiareus obscuriceps</i> (POPPIUS, 1909)	5	-1	1						MS	NE	
437	<i>Brachysteles parvicornis</i> (A. COSTA, 1847)	3	-1	0	ja					MS	DD	Neunachweis, unpubliziert, Sammeldefizit
438	<i>Cardiastethus fasciiventris</i> (GARBIGLIETTI, 1869)	5	-1	1						XS	LC	
439	<i>Dufouriellus ater</i> (DUFOR, 1833)	6	-1	0						MW	LC	
440	<i>Dysepicritus rufescens</i> (A. COSTA, 1847)	4	-1	0	ja					MW	DD	Sammeldefizit
441	<i>Lyctocoris (Lyctocoris) campestris</i> (FABRICIUS, 1794)	6	-2	0						UK	LC	
442	<i>Lyctocoris (Lyctocoris) dimidiatus</i> (SPINOLA, 1837)	6	-2	0						UK	LC	
443	<i>Scoloposcelis pulchella pulchella</i> (ZETTERSTEDT, 1838)	7	1	-1						MW	LC	
444	<i>Xylocorida brevipennis</i> REUTER, 1876	3	1	1	ja					MW	LC	
445	<i>Xylocoris (Proxylocoris) galactinus</i> (FIEBER, 1836)	6	-2	-1						UK	DD	Nachweisbarkeit! Sammeldefizit
446	<i>Xylocoris (Xylocoris) cursitans</i> (FALLÉN, 1807)	7	-2	-1						MW	LC	
447	<i>Xylocoris (Xylocoris) formicetorum</i> (BOHEMAN, 1844)	6	-2	-1	ja					MW	DD	Nachweisbarkeit! Sammeldefizit
448	<i>Xylocoris (Xylocoris) obliquus</i> A. COSTA, 1853	5	-1	0						MO	DD	Nachweisbarkeit! Sammeldefizit
	<b>Familie Cimicidae - Plattwanzen</b>											
449	<i>Cimex columbarius</i> JENYNS, 1839	4	-2	-1	ja					UK	DD	Sammeldefizit
450	<i>Cimex lectularius</i> LINNAEUS, 1758	7	-4	2		ja		ja		UK	LC	ungefährdet, laufende Ver- und Einschleppung, Resistenz
451	<i>Cimex hirundinis</i> LAMARCK, 1816	6	-3	-2				ja		UK	DD	Sammeldefizit
	<b>Familie Reduviidae - Raubwanzen</b>											
452	<i>Metapterus caspicus</i> (DOHRN, 1863)	1	-3	-1	ja		ja			XO	CR	unpublizierter Neufund, evtl. expansiv
453	<i>Empicoris culiciformis</i> (DE GEER, 1773)	6	-2	-1						MS	LC	
454	<i>Empicoris vagabundus</i> (LINNAEUS, 1758)	6	-2	-1						MS	LC	
455	<i>Peirates hybridus</i> (SCOPOLI, 1763)	5	-4	-2						XO	EN	
456	<i>Phymata (Phymata) crassipes</i> (FABRICIUS, 1775)	5	-2	-1						XO	NT	
457	<i>Reduvius personatus</i> (LINNAEUS, 1758)	7	-2	-2						UK	NT	
458	<i>Pygolampis bidentata</i> (GOEZE, 1778)	6	-3	-2						XO	VU	
459	<i>Coranus (Coranus) aethiops</i> JAKOVLEV, 1893	3	-5	-2			ja			TB	CR	
460	<i>Coranus (Coranus) kerzhneri</i> P. V. PUTSHKOV, 1982	5	-1	1						XO	LC	
461	<i>Coranus (Coranus) subapterus</i> (DE GEER, 1773)	5	-4	-3	ja					XO	CR	alte Funde nicht sicher (Verwechslung)
462	<i>Coranus (Coranus) woodroffei</i> P.V. PUTSHKOV, 1982	3	-5	-2			ja			TB	CR	
463	<i>Nagusta goedellii</i> (KOLENATI, 1857)	5	-1	1		ja				XW	LC	expansiv

lfd.Nr.	Wissenschaftlicher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	öt	RL	Anmerkung
464	<i>Rhynocoris (Rhynocoris) annulatus</i> (LINNAEUS, 1758)	7	-2	0						MS	LC	
465	<i>Rhynocoris (Rhynocoris) iracundus</i> (PODA, 1761)	7	-1	0						XO	LC	
	<b>Familie Aradidae - Rindenwanzen</b>											
466	<i>Aneurus (Aneurodes) avenius</i> (DUFOUR, 1833)	6	-2	0						MW	LC	
467	<i>Aneurus (Aneurus) laevis</i> (FABRICIUS, 1775)	5	-2	0						MW	NT	
468	<i>Aradus betulae</i> (LINNAEUS, 1758)	6	-3	-1						MW	VU	
469	<i>Aradus betulinus</i> FALLÉN, 1807	6	1	-1						MW	LC	
470	<i>Aradus bimaculatus</i> REUTER, 1872	3	-4	-1	ja		ja			XW	EN	
471	<i>Aradus brevicollis</i> FALLÉN, 1807	4	-4	-1			ja			MW	EN	
472	<i>Aradus cinnamomeus</i> PANZER, 1806	5	-1	0						XW	NT	
473	<i>Aradus conspicuus</i> HERRICH-SCHÄFFER, 1835	6	1	-1						MW	LC	
474	<i>Aradus corticalis</i> (LINNAEUS, 1758)	6	0	1						MW	LC	
475	<i>Aradus crenaticollis</i> R.F. SAHLBERG, 1848	4	-3	-3						MW	EN	verschollen seit 1985
476	<i>Aradus depressus depressus</i> (FABRICIUS, 1794)	6	1	-1						MW	LC	
477	<i>Aradus erosus</i> FALLÉN, 1807	5	0	-1						MW	NT	
478	<i>Aradus krueperi</i> REUTER, 1884	5	0	0						XW	LC	
479	<i>Aradus kuthyi</i> HORVÁTH, 1899	3	-4	-1	ja		ja			XW	EN	
480	<i>Aradus lugubris</i> FALLÉN, 1807	6	-5	-2	ja		ja			MW	CR	verschollen seit 1950
481	<i>Aradus pallescens pallescens</i> HERRICH-SCHÄFFER, 1840	3	-4	0			ja			MW	DD	Habitate? Nachweisbarkeit!
482	<i>Aradus pictellus</i> KERZHNER, 1972	6	-2	-2						MW	NT	entspricht <i>Aradus obtectus</i>
483	<i>Aradus ribauti</i> WAGNER, 1956	5	-3	-1						XW	VU	
484	<i>Aradus serbicus</i> HORVÁTH, 1888	4	-4	-2	ja		ja			XW	DD	1. sicherer Nachweis, unpubliziert, Sammeldefizit, Nachweisbarkeit!
485	<i>Aradus truncatus</i> FIEBER, 1860	5	-4	-1						XW	EN	
486	<i>Aradus versicolor</i> HERRICH-SCHÄFFER, 1835	6	-2	-1						MW	LC	
	<b>Familie Lygaeidae - Lang- oder Bodenwanzen s.l.</b>											
487	<i>Arocatus longiceps</i> STÄL, 1872	4	1	0		ja				UK	NE	
488	<i>Arocatus melanocephalus</i> (FABRICIUS, 1798)	5	-3	-1						MW	VU	
489	<i>Arocatus roeselii</i> (SCHILLING, 1829)	6	-2	-1						MW	LC	
490	<i>Lygaeus equestris</i> (LINNAEUS, 1758)	6	-2	-1						XO	LC	
491	<i>Lygaeus simulans</i> DECKERT, 1985	5	-2	-1						XO	NT	
492	<i>Melanocoryphus albomaculatus</i> (GOEZE, 1778)	5	-2	0			ja			XS	NT	
493	<i>Spilostethus pandurus</i> (SCOPOLI, 1763)	3	-4	-3		ja				XO	DD	nicht sicher authochthonen historisches Vorkommen vor 1864
494	<i>Spilostethus saxatilis</i> (SCOPOLI, 1763)	6	-2	0						XO	LC	
495	<i>Tropidothorax leucopterus</i> (GOEZE, 1778)	4	-4	-1			ja			XS	EN	
496	<i>Belonochilus numenius</i> (SAY, 1832)	4	1	0		ja				UK	NE	
497	<i>Nithecus jacobaeae</i> (SCHILLING, 1829)	5	0	0						AO	LC	
498	<i>Nysius cymoides</i> (SPINOLA, 1837)	6	-1	-1						XO	LC	
499	<i>Nysius ericae ericae</i> (SCHILLING, 1829)	6	-2	-1						XO	LC	

lfd.Nr.	Wissenschaftlicher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	öt	RL	Anmerkung
500	<i>Nysius helveticus</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1850)	5	-2	-1						MO	NT	
501	<i>Nysius senecionis senecionis</i> (SCHILLING, 1829)	6	-1	0						XO	LC	
502	<i>Nysius thymi thymi</i> (WOLFF, 1804)	6	-1	0						XO	LC	
503	<i>Orsillus depressus</i> (MULSANT & REY, 1852)	5	1	0						UK	NE	
504	<i>Ortholomus punctipennis</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1838)	5	-1	-1						XO	NT	
505	<i>Kleidocerys resedae resedae</i> (PANZER, 1797)	7	-1	0						MW	LC	
506	<i>Cymus aurescens</i> DISTANT, 1883	6	-2	-1						HO	LC	
507	<i>Cymus claviculus</i> (FALLÉN, 1807)	6	-2	-1						MO	LC	
508	<i>Cymus glandicolor</i> HAHN, 1832	7	-2	-1						HO	LC	
509	<i>Cymus melanocephalus</i> FIEBER, 1861	6	-2	-1						MO	LC	
510	<i>Dimorphopterus spinolae</i> (SIGNORET, 1857)	6	-2	-1						XO	LC	
511	<i>Ischnodemus sabuleti</i> (FALLÉN, 1826)	5	-2	0						MO	NT	
512	<i>Geocoris (Geocoris) ater</i> (FABRICIUS, 1787)	3	-4	-2	ja		ja			XO	EN	Neunachweis, unpubliziert
513	<i>Geocoris (Geocoris) dispar</i> (WAGA, 1839)	5	-3	-2						XO	VU	
514	<i>Geocoris (Piocoris) erythrocephalus</i> (LEPELETIER & SERVILLE, 1825)	5	-1	1						XO	LC	expansiv
515	<i>Chilacis typhae</i> (PERRIS, 1857)	6	-2	-1						VS	LC	
516	<i>Holocranum satirejae</i> (KOLENATI, 1845)	5	-3	-1						VS	VU	
517	<i>Heterogaster affinis</i> HERRICH-SCHÄFFER, 1835	5	-3	-2						XO	VU	
518	<i>Heterogaster artemisiae</i> SCHILLING, 1829	6	-2	-2						MS	CR	verschollen seit 1952
519	<i>Heterogaster cathariae</i> (GEOFFROY, 1785)	4	-4	-1			ja			MO	EN	
520	<i>Heterogaster urticae</i> (FABRICIUS, 1775)	6	-1	0						MO	LC	
521	<i>Brachyplax tenuis</i> (MULSANT & REY, 1852)	3	-1	1						XO	DD	Neunachweis, expansiv, vermutlich häufiger
522	<i>Platyplax salviae</i> (SCHILLING, 1829)	6	-1	-1						XO	LC	
523	<i>Macroplox preysleri</i> (FIEBER, 1837)	6	-2	-1						XO	LC	
524	<i>Metopoplax origani</i> (KOLENATI, 1845)	6	-1	0						XO	LC	
525	<i>Oxycarenus (Euoxycarenus) pallens</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1850)	5	-2	1						XO	NT	expansiv
526	<i>Oxycarenus (Oxycarenus) lavaterae</i> (FABRICIUS, 1787)	6	1	1		zu				UK	NE	
527	<i>Oxycarenus (Oxycarenus) modestus</i> (FALLÉN, 1829)	6	-2	0						MW	LC	
528	<i>Tropistethus holosericus</i> (SCHOLTZ, 1846)	6	-1	-1						XS	LC	
529	<i>Drymus (Drymus) latus latus</i> DOUGLAS & SCOTT, 1871	5	-2	-1						MO	NT	Nachweisbarkeit!
530	<i>Drymus (Drymus) pilicornis</i> (MULSANT & REY, 1852)	5	-3	-1						XS	VU	
531	<i>Drymus (Drymus) pilipes</i> FIEBER, 1861	3	-4	-3	ja		ja			XO	CR	
532	<i>Drymus (Sylvadrymus) brunneus brunneus</i> (R.F. SAHLBERG, 1848)	7	-1	0						HW	LC	
533	<i>Drymus (Sylvadrymus) ryeii</i> DOUGLAS & SCOTT, 1865	7	-2	0						MS	LC	
534	<i>Drymus (Sylvadrymus) sylvaticus</i> (FABRICIUS, 1775)	6	-2	-1						MS	LC	
535	<i>Eremocoris abietis abietis</i> (LINNAEUS, 1758)	6	-2	-1						XW	LC	



lfd.Nr.	Wissenschaftlicher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	öt	RL	Anmerkung
536	<i>Eremocoris fenestratus</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1839)	6	-1	-1						XS	LC	
537	<i>Eremocoris plebejus plebejus</i> (FALLÉN, 1807)	6	-1	0						XW	LC	
538	<i>Eremocoris podagricus</i> (FABRICIUS, 1775)	6	-2	-1						MS	LC	
539	<i>Gastrodes abietum</i> BERGROTH, 1914	5	0	1						MW	LC	
540	<i>Gastrodes grossipes grossipes</i> (DE GEER, 1773)	6	1	-1						MW	LC	
541	<i>Ischnocoris hemipterus</i> (SCHILLING, 1829)	5	-2	-1						XO	NT	
542	<i>Lamproplax picea</i> (FLOR, 1860)	4	-3	-2						HO	VU	
543	<i>Scolopostethus affinis</i> (SCHILLING, 1829)	6	-1	-1						MS	LC	
544	<i>Scolopostethus decoratus</i> (HAHN, 1833)	6	-1	1						XO	LC	
545	<i>Scolopostethus grandis</i> HORVÁTH, 1880	5	-2	-1						MS	NT	
546	<i>Scolopostethus lethierryi</i> JAKOVLEV, 1877	1	-3	-3	ja		ja			HO	CR	Neunachweis
547	<i>Scolopostethus pictus</i> (SCHILLING, 1829)	6	-1	-1						MW	LC	
548	<i>Scolopostethus pilosus pilosus</i> REUTER, 1875	5	-2	0						HW	NT	
549	<b><i>Scolopostethus puberulus</i> HORVÁTH, 1887</b>	5	-3	-1						MW	DD	Habitate unklar, Bestimmung!
550	<i>Scolopostethus thomsoni</i> REUTER, 1875	7	0	0						MO	LC	
551	<i>Taphropeltus contractus</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1835)	6	-3	-1						XO	VU	Nachweisbarkeit!
552	<i>Taphropeltus hamulatus</i> (THOMSON, 1870)	5	-3	-1						XO	VU	Nachweisbarkeit!
553	<i>Aphanus rolandri</i> (LINNAEUS, 1758)	4	-3	-1			ja			XO	VU	
554	<i>Emblethis denticollis</i> HORVÁTH, 1878	3	-3	-3			ja			XO	EN	Neunachweis
555	<i>Emblethis griseus</i> (WOLFF 1802)	3	-3	-3			ja			XO	EN	
556	<i>Emblethis verbasci</i> (FABRICIUS, 1803)	5	-2	-1						XO	NT	
557	<i>Macrodema microptera</i> (CURTIS, 1836)	4	-4	-1			ja			TB	EN	
558	<i>Pterotmetus staphyliniformis</i> (SCHILLING, 1829)	6	-1	-1						XO	LC	
559	<i>Trapezonotus (Gnopherus) anorus</i> (FLOR, 1860)	4	-4	-3						MO	CR	verschollen 1972
560	<i>Trapezonotus (Trapezonotus) arenarius arenarius</i> (LINNAEUS, 1758)	6	-1	-1						MO	LC	
561	<i>Trapezonotus (Trapezonotus) desertus</i> SEIDENSTÜCKER, 1951	6	-1	-1						AO	LC	
562	<i>Trapezonotus (Trapezonotus) dispar dispar</i> STÄL, 1872	6	-1	-1						MS	LC	
563	<i>Trapezonotus (Trapezonotus) ullrichi</i> (FIEBER, 1837)	3	-4	-3						XS	CR	
564	<i>Lamprodema maura</i> (FABRICIUS, 1829)	4	-4	-2			ja			MO	EN	
565	<i>Megalonotus antennatus</i> (SCHILLING, 1829)	6	-1	-1						MO	LC	
566	<i>Megalonotus chiragra</i> (FABRICIUS, 1794)	6	-2	-1						XO	LC	
567	<i>Megalonotus dilatatus</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1840)	4	-4	-2						XO	EN	
568	<i>Megalonotus emarginatus</i> (REY, 1888)	5	-3	-2						XO	VU	
569	<i>Megalonotus hirsutus</i> FIEBER, 1861	5	-2	-1						XO	NT	
570	<i>Megalonotus praetextatus</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1835)	4	-4	-2			ja			XS	EN	
571	<i>Megalonotus sabulicola</i> (THOMSON, 1870)	6	-2	-1						XS	LC	

lfd.Nr.	Wissenschaftlicher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	öt	RL	Anmerkung
572	<i>Sphragisticus nebulosus</i> (FALLÉN, 1807)	4	-4	-2						XO	EN	
573	<i>Ligyrocoris sylvestris</i> (LINNAEUS, 1758)	5	-4	-2			ja			TB	EN	
574	<i>Pachybrachius fracticollis</i> (SCHILLING, 1829)	4	-3	-2						HO	VU	
575	<i>Pachybrachius luridus</i> HAHN, 1826	4	-4	-2			ja			TB	EN	
576	<i>Plinthisus (Plinthisomus)</i> <i>pusillus</i> (SCHOLTZ, 1847)	5	-2	-1						XO	NT	Nacheisbarkeit!
577	<i>Plinthisus (Plinthisus)</i> <i>brevipennis</i> (LATREILLE, 1807)	5	-2	-1						MO	NT	Nacheisbarkeit!
578	<i>Aellopus atratus</i> (GOEZE, 1778)	4	-2	-2						XO	VU	
579	<i>Beosus maritimus</i> (SCOPOLI, 1763)	5	-1	1						XO	LC	
580	<i>Beosus quadripunctatus</i> (MÜLLER, 1766)	2	-4	1	ja		ja			XO	EN	Neunachweis, expansiv
581	<i>Graptopeltus lynceus</i> (FABRICIUS, 1775)	4	-2	-1						XO	NT	
582	<i>Graptopeltus validus</i> (HORVÁTH, 1875)	2	-4	1	ja	ja	ja			XO	EN	Neunachweis, unpubliziert, expansiv
583	<i>Panaorus adspersus</i> (MULSANT & REY, 1852)	3	-4	-2						MO	EN	
584	<i>Peritrechus geniculatus</i> (HAHN, 1832)	7	-2	-1						MO	LC	
585	<i>Peritrechus gracilicornis</i> PUTON, 1877	7	-2	-1						XO	LC	
586	<i>Peritrechus lundii</i> (GMELIN, 1790)	4	-3	-2						MO	VU	
587	<i>Peritrechus nubilus</i> (FALLÉN, 1807)	4	-2	-1						MS	NT	
588	<i>Raglius alboacuminatus</i> (GOEZE, 1778)	6	-2	-1						MS	LC	
589	<i>Raglius confusus</i> (REUTER, 1886)	3	-4	-2						XO	EN	
590	<i>Rhyparochromus phoeniceus</i> (ROSSI, 1794)	7	-1	0						XS	LC	
591	<i>Rhyparochromus pini</i> (LINNAEUS, 1758)	7	-1	0						XS	LC	
592	<i>Rhyparochromus vulgaris</i> (SCHILLING, 1829)	7	-2	0						MS	LC	
593	<i>Xanthochilus quadratus</i> (FABRICIUS, 1798)	5	-3	-1						XO	VU	
594	<i>Acompus pallipes</i> (HERRICH- SCHÄFFER, 1834)	3	-4	-3						XO	CR	
595	<i>Acompus rufipes</i> (WOLFF, 1804)	7	-2	-1						MO	LC	
596	<i>Lasiosomus enervis</i> (HERRICH- SCHÄFFER, 1835)	5	-3	-1						MS	VU	
597	<i>Stygnocoris cimbricus</i> (GREDLER, 1870)	6	-1	0						MO	LC	
598	<i>Stygnocoris fuliginosus</i> (GEOFFROY, 1785)	6	-2	-1						MO	LC	
599	<i>Stygnocoris rusticus</i> (FALLÉN, 1807)	6	-2	-1						MO	LC	
600	<i>Stygnocoris sabulosus</i> (SCHILLING, 1829)	7	-1	-1						MO	LC	
	<b>Familie Piesmatidae - Meldenwanzen</b>											
601	<i>Parapiesma quadratum</i> (FIEBER, 1844),	1	-4	-3			ja			XO	CR	Neunachweis
602	<i>Piesma capitatum</i> (WOLFF, 1804)	7	-1	0						MO	LC	
603	<i>Piesma maculatum</i> (LAPORTE, 1833)	7	-1	0						MO	LC	
	<b>Familie Berytidae - Stelzenwanzen</b>											
604	<i>Neides tipularius</i> (LINNAEUS, 1758)	5	-2	-1						XO	NT	
605	<i>Berytinus (Berytinus) clavipes</i> (FABRICIUS, 1775)	6	-1	-1						MO	LC	

lfd.Nr.	Wissenschaftlicher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	öt	RL	Anmerkung
606	<i>Berytinus (Berytinus) minor</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1835)	7	-1	0						MO	LC	
607	<i>Berytinus (Lizinus) crassipes</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1835)	6	-1	-1						XO	LC	
608	<i>Berytinus (Lizinus) geniculatus</i> (HORVÁTH, 1885)	1	-4	-3	ja		ja			XO	CR	Neunachweis
609	<i>Berytinus (Lizinus) montivagus</i> (MEYER-DÜR, 1841)	5	-2	-1						XO	NT	
610	<i>Berytinus (Lizinus) signoreti</i> (FIEBER, 1859)	6	-1	0						XO	LC	
611	<i>Gampsocoris culicinus culicinus</i> SEIDENSTÜCKER, 1948	6	-2	-1						MO	LC	
612	<i>Gampsocoris punctipes punctipes</i> (GERMAR, 1822)	4	-4	-2						XO	CR	verschollen seit 1955
613	<i>Metatropis rufescens</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1835)	6	-1	-1						MW	LC	
	<b>Familie Pyrrhocoridae - Feuerwanzen</b>											
614	<i>Pyrrhocoris apterus</i> (LINNAEUS, 1758)	7	-1	0						UK	LC	
615	<i>Pyrrhocoris marginatus</i> (KOLENATI, 1845)	4	-4	-2	ja		ja			XO	EN	
	<b>Familie Alydidae - Krummfühlerwanzen</b>											
616	<i>Alydus calcaratus</i> (LINNAEUS, 1758)	6	-2	-1						XO	LC	
617	<i>Camptopus lateralis</i> (GERMAR, 1817)	5	-3	1		ja				XO	NT	Neunachweis, expansiv
618	<i>Megalotomus junceus</i> (SCOPOLI, 1763)	4	-4	-1			ja			MO	EN	
	<b>Familie Coreidae - Leder- oder Randwanzen</b>											
619	<i>Coreus marginatus marginatus</i> (LINNAEUS, 1758)	7	0	0						MS	LC	
620	<i>Enoplops scapha</i> (FABRICIUS, 1794)	6	-1	-1						MO	LC	
621	<i>Leptoglossus occidentalis</i> (HEIDEMANN, 1910)	6	0	1		ja				MW	NE	expansiv
622	<i>Gonocerus acuteangulatus</i> (GOEZE, 1778)	6	-1	0						XS	LC	
623	<i>Gonocerus juniperi</i> HERRICH-SCHÄFFER, 1839	5	0	0						XS	LC	
624	<i>Spathocera laticornis</i> (SCHILLING, 1829)	4	-4	-2						XO	EN	
625	<i>Syromastes rhombeus</i> (LINNAEUS, 1767)	6	-1	0						XO	LC	
626	<i>Arenocoris falleni</i> (SCHILLING, 1829)	3	-4	-3			ja			XO	CR	verschollen seit ca. 1900
627	<i>Bathysolen nubilus</i> (FALLÉN, 1807)	4	-4	-3						XO	CR	
628	<i>Ceraleptus gracilicornis</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1835)	7	-2	-1						XO	LC	
629	<i>Ceraleptus lividus</i> STEIN, 1858	5	-2	-2						XO	VU	
630	<i>Coriomeris denticulatus</i> (SCOPOLI, 1763)	7	-2	-1						XO	LC	
631	<i>Coriomeris hirticornis</i> (FABRICIUS 1794)	4	-4	-3						XO	CR	verschollen seit ca. 1900
632	<i>Coriomeris scabricornis</i> (PANZER 1809)	4	-4	-3			ja			XO	CR	
633	<i>Nemocoris falleni</i> R. F. SAHLBERG, 1848	1	-4	-3	ja		ja			XO	CR	Neunachweis
634	<i>Ulmicola spinipes</i> (FALLÉN, 1807)	6	-2	-1						MO	LC	
	<b>Familie Rhopalidae - Glasflügelwanzen</b>											
635	<i>Myrmus miriformis miriformis</i> (FALLÉN, 1807)	7	-1	0						MO	LC	
636	<i>Brachycarenum tigrinus</i> (SCHILLING, 1829)	4	-2	-1						XO	NT	
637	<i>Corizus hyoscyami hyoscyami</i> (LINNAEUS, 1758)	7	-1	0						MO	LC	

lfd.Nr.	Wissenschaftlicher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	öt	RL	Anmerkung
638	<i>Liorhyssus hyalinus</i> (FABRICIUS, 1794)	6	-1	0						MO	LC	
639	<i>Rhopalus (Aeschyntelus) maculatus</i> (FIEBER, 1837)	6	-2	-2						HO	NT	
640	<i>Rhopalus (Rhopalus) conspersus</i> (FIEBER, 1837)	6	-1	0						XO	LC	
641	<i>Rhopalus (Rhopalus) distinctus</i> (SIGNORET, 1859)	4	-4	-3			ja			XO	CR	verschollen seit 1952
642	<i>Rhopalus (Rhopalus) parumpunctatus</i> SCHILLING, 1829	7	-1	0						MO	LC	
643	<i>Rhopalus (Rhopalus) rufus</i> SCHILLING, 1829	5	-3	-2						XO	VU	
644	<i>Rhopalus (Rhopalus) subrufus</i> (GMELIN, 1790)	6	-2	-1						MO	LC	
645	<i>Stictopleurus abutilon abutilon</i> (ROSSI, 1790)	6	-1	-1						MO	LC	
646	<i>Stictopleurus crassicornis</i> (LINNAEUS, 1758)	7	-1	-1						MO	LC	
647	<i>Stictopleurus pictus</i> (FIEBER, 1861)	3	-4	-3						XO	DD	Bestimmung! Verwechslung?
648	<i>Stictopleurus punctatonevrosus</i> (GOEZE, 1778)	7	-1	-1						MO	LC	
	<b>Familie Stenocephalidae - Wolfsmilchwanz</b>											
649	<i>Dicranocephalus agilis agilis</i> (SCOPOLI, 1763)	5	-2	-1						XO	NT	
650	<i>Dicranocephalus albipes</i> (FABRICIUS, 1781)	1	-4	-3	ja		ja			XO	CR	verschollen seit 1953
651	<i>Dicranocephalus medius</i> (MULSANT & REY, 1870)	4	-3	-1						XO	VU	
	<b>Familie Plataspididae - Kugelwanzen</b>											
652	<i>Coptosoma scutellatum</i> (GEOFFROY, 1785)	7	-2	-1						XO	LC	
	<b>Familie Cydnidae - Erdwanzen</b>											
653	<i>Cydnus aterrimus</i> (FORSTER, 1771)	5	-3	-1						XO	VU	
654	<i>Microporus nigrita</i> (FABRICIUS, 1794)	5	-2	-1						XO	NT	
655	<i>Adomerus biguttatus</i> (LINNAEUS, 1758)	6	-1	-1						MS	LC	
656	<i>Canthophorus dubius</i> (SCOPOLI, 1763)	5	-2	-1						XO	NT	
657	<i>Canthophorus impressus</i> (HORVÁTH, 1880)	6	-1	0						XO	LC	
658	<i>Canthophorus melanopterus melanopterus</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1835)	1	-4	-3	ja		ja			XO	CR	verschollen seit ca. 1900
659	<i>Legnotus limbosus</i> (GEOFFROY, 1785)	6	-1	-1						MO	LC	
660	<i>Legnotus picipes</i> (FALLÉN, 1807)	6	-1	-1						MO	LC	
661	<i>Sehirus luctuosus</i> MULSANT & REY, 1866	4	-2	-1						XO	NT	
662	<i>Sehirus morio</i> (LINNAEUS, 1761)	4	-3	-1						XO	VU	
663	<i>Tritomegas bicolor</i> (LINNAEUS, 1758)	7	-2	-1						MS	LC	
664	<i>Tritomegas rotundipennis</i> (DOHRN, 1862)	1	-3	-2	ja		ja			XS	CR	Neunachweis, unpubliziert
665	<i>Tritomegas sexmaculatus</i> (RAMBUR, 1839)	5	-2	-1						XS	NT	
	<b>Familie Thyreocoridae</b>											
666	<i>Thyreocoris fulvipennis</i> (DALLAS, 1851)	1	-4	1		ja				XO	DD	Neunachweis, expansiv, Habitate unklar
667	<i>Thyreocoris scarabaeoides</i> (LINNAEUS, 1758)	6	-2	-2						XO	NT	
	<b>Familie Acanthosomatidae - Stachelwanzen</b>											

lfd.Nr.	Wissenschaftlicher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	öt	RL	Anmerkung	
668	<i>Acanthosoma haemorrhoidale</i> <i>haemorrhoidale</i> (LINNAEUS, 1758)	7	-1	0							MW	LC	
669	<i>Cyphostethus tristriatus</i> (FABRICIUS, 1787)	6	-1	0							XS	LC	
670	<i>Elasmostethus interstinctus</i> (LINNAEUS, 1758)	6	-1	0							MW	LC	
671	<i>Elasmostethus minor</i> HORVÁTH, 1899	6	-2	0							MW	LC	
672	<i>Elasmucha ferrugata</i> (FABRICIUS, 1787)	5	-2	-1							MS	NT	
673	<i>Elasmucha fieberi</i> (JAKOVLEV, 1865)	4	-1	-1							MW	NT	
674	<i>Elasmucha grisea grisea</i> (LINNAEUS, 1758)	6	-1	0							MW	LC	
	<b>Familie Scutelleridae - Schildwanzen</b>												
675	<i>Eurygaster austriaca</i> (SCHRANK, 1776)	4	-4	-3			ja				XO	CR	
676	<i>Eurygaster maura</i> (LINNAEUS, 1758)	7	-1	0							MO	LC	
677	<i>Eurygaster testudinaria</i> <i>testudinaria</i> (GEOFFROY, 1785)	6	-2	-1							HO	LC	
678	<i>Odontoscelis (Odontoscelis)</i> <i>fuliginosa</i> (LINNAEUS, 1761)	5	-3	-2							XO	VU	
679	<i>Odontoscelis (Odontoscelis)</i> <i>lineola</i> RAMBUR, 1839	1	-4	-3	ja		ja				XO	CR	verschollen seit ca. 1900?
680	<i>Odontotarsus purpureolineatus</i> (ROSSI, 1790)	5	-3	-2							XO	VU	
	<b>Familie Pentatomidae - Baumwanzen</b>												
681	<i>Ancyrosoma leucogrammes</i> (GMELIN, 1790)	1	-4	-3	ja		ja				XO	DD	nicht sicher authochthonen historisches Vorkommen vor 1900, Verwechslung?, Habitate?
682	<i>Graphosoma italicum</i> (LINNAEUS, 1758)	6	-2	0							MS	LC	entspricht G. lineatum
683	<i>Podops (Opocrates) curvidens</i> A. COSTA, 1838	4	-3	0		ja	ja				HO	VU	Neunachweis, expansiv
684	<i>Podops (Podops) inunctus</i> (FABRICIUS, 1775)	6	-2	-1							MO	LC	
685	<i>Vilpianus galii</i> (Wolff, 1802)	5	-3	-1		ja?					XO	VU	expansiv
686	<i>Dyroderes umbraculatus</i> (FABRICIUS, 1775)	2	-4	1		ja	ja				XO	EN	expansiv
687	<i>Sciocoris (Aposciocoris)</i> <i>homalonotus</i> FIEBER, 1851	5	-3	-2							XO	VU	
688	<i>Sciocoris (Aposciocoris)</i> <i>microphthalmus</i> FLOR, 1860	6	-2	-1							MO	LC	
689	<i>Sciocoris (Aposciocoris)</i> <i>umbrinus</i> (WOLFF, 1804)	7	-2	-1							MO	LC	
690	<i>Sciocoris (Sciocoris) cursitans</i> <i>cursitans</i> (FABRICIUS, 1794)	6	-2	-1							XO	LC	
691	<i>Sciocoris (Sciocoris) distinctus</i> FIEBER, 1851	4	-3	-2			ja				XO	VU	
692	<i>Aelia acuminata</i> (LINNAEUS, 1758)	7	-2	-1							MO	LC	
693	<i>Aelia rostrata</i> BOHEMAN, 1852	1	-4	-3	ja		ja				XO	RE	verschollern seit ca. 1900, aktuelles Vorkommen unwahrscheinlich
694	<i>Neottiglossa leporina</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1830)	4	-3	-1							XO	VU	
695	<i>Neottiglossa pusilla</i> (GMELIN, 1790)	7	-2	-1							MO	LC	
696	<i>Eysarcoris aeneus</i> (SCOPOLI, 1763)	6	-2	-1							MS	LC	
697	<i>Eysarcoris ventralis</i> (WESTWOOD 1837)	5	-1	1							MO	LC	expansiv
698	<i>Stagonomus (UG)</i> <i>venustissimus</i> (SCHRANK, 1776)	6	-2	-1							MS	LC	entspricht <i>Eysarcoris</i> <i>venustissimus</i>

lfd.Nr.	Wissenschaftlicher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	öt	RL	Anmerkung
699	<i>Stagonomus (Dalleria) pusillus</i> (HERRICH-SCHÄFFER, 1833)	4	-2	-1						MS	NT	entspricht <i>S. pusillus</i>
700	<i>Halyomorpha halys</i> STÄL, 1855	6	2	2		ja		ja		UK	NE	Neunachweis, stark expansiv
701	<i>Carpocoris (Carpocoris) fuscispinus</i> (BOHEMAN, 1849)	6	-2	-1						MO	LC	
702	<i>Carpocoris (Carpocoris) melanocerus</i> MULSANT, 1852	6	-1	0						AO	LC	
703	<b><i>Carpocoris (Carpocoris) pudicus</i> (PODA, 1761)</b>	<b>4</b>	<b>-3</b>	<b>-2</b>						<b>XO</b>	<b>DD</b>	<b>Verwechslungen! Habitate unklar</b>
704	<i>Carpocoris (Carpocoris) purpureipennis</i> (DE GEER, 1773)	7	-1	0						MO	LC	
705	<i>Chlorochroa juniperina juniperina</i> (LINNAEUS, 1758)	6	-2	0						MS	LC	
706	<i>Chlorochroa pinicola</i> (MULSANT & REY, 1852)	6	-1	0						MW	LC	
707	<i>Dolycoris baccarum</i> (LINNAEUS, 1758)	7	-1	0						MO	LC	
708	<i>Holcostethus sphacelatus</i> (FABRICIUS, 1794)	6	-1	0						MO	LC	
709	<i>Peribalus strictus</i> (FABRICIUS, 1803)	6	-2	-1						MS	LC	
710	<i>Palomena prasina</i> (LINNAEUS, 1761)	7	-1	0						MS	LC	
711	<i>Palomena viridissima</i> (PODA, 1761)	6	-1	0						MS	LC	
712	<i>Rubiconia intermedia</i> (WOLFF, 1811)	6	-2	-1						MS	LC	
713	<b><i>Staria lunata</i> (HAHN, 1835)</b>	<b>4</b>	<b>-3</b>	<b>-2</b>						<b>XO</b>	<b>VU</b>	
714	<i>Eurydema (Eurydema) oleracea</i> (LINNAEUS, 1758)	7	-1	0						MS	LC	
715	<b><i>Eurydema (Eurydema) ornata</i> (LINNAEUS, 1758)</b>	<b>5</b>	<b>-3</b>	<b>0</b>						<b>XO</b>	<b>VU</b>	
716	<b><i>Eurydema (Horvatheurydema) fieberi</i> FIEBER, 1837</b>	<b>4</b>	<b>-4</b>	<b>-1</b>						<b>XO</b>	<b>EN</b>	
717	<i>Eurydema (Horvatheurydema) rotundicollis</i> (DOHRN, 1860)	5	0	0						AO	LC	
718	<i>Eurydema (Rubrodorsalium) dominulus dominulus</i> (SCOPOLI, 1763)	6	-2	-1						MO	LC	
719	<i>Eurydema (Rubrodorsalium) ventralis</i> KOLENATI, 1846	6	-2	0						XO	LC	
720	<i>Nezara viridula</i> (LINNAEUS, 1758)	6	2	2		ja		ja		UK	NE	Neunachweis, stark expansiv
721	<i>Pentatoma rufipes</i> (LINNAEUS, 1758)	7	0	0						MW	LC	
722	<i>Piezodorus lituratus</i> (FABRICIUS, 1794)	6	-2	0						XS	LC	
723	<i>Rhaphigaster nebulosa</i> (PODA, 1761)	7	-1	0						MW	LC	
724	<i>Arma custos</i> (FABRICIUS, 1794)	6	-1	0						MW	LC	
725	<b><i>Jalla dumosa</i> (LINNAEUS, 1758)</b>	<b>5</b>	<b>-4</b>	<b>-2</b>						<b>XO</b>	<b>EN</b>	
726	<i>Picromerus bidens bidens</i> (LINNAEUS, 1758)	6	-2	-1						MS	LC	
727	<i>Pinthaeus sanguinipes</i> (FABRICIUS, 1787)	4	-1	-1						HW	NT	
728	<b><i>Rhacognathus punctatus</i> (LINNAEUS, 1758)</b>	<b>5</b>	<b>-3</b>	<b>-1</b>						<b>HW</b>	<b>VU</b>	
729	<i>Troilus luridus</i> (FABRICIUS, 1775)	6	-2	-1						MW	LC	
730	<i>Zicrona caerulea</i> (LINNAEUS, 1758)	6	-2	-1						MO	LC	

## Problematica

Die nachfolgend für die Steiermark gemeldeten Wanzenarten werden aus den in Frieß & Rabitsch (2015) angeführten Gründen nicht in die Checkliste aufgenommen.

Saldidae: *Saldula palustris* (Douglas, 1874), *Saldula xanthochila* (Fieber, 1859)

Tingidae: *Catoplatus nigriceps* HORVÁTH, 1905, *Dictyonota albipennis* Baerensprung, 1858, *Galeatus spinifrons* (Fallén, 1807)

Miridae: *Calocoris nemoralis* (Fabricius, 1787), *Closterotomus ventralis* (Reuter, 1879), *Trigonotylus pulchellus* (Hahn, 1834), *Pachytomella passerina* (A. Costa, 1842)

Nabidae: *Nabis lineatus* Dahlbom, 1851

Reduviidae: *Rhynocoris rubricus* (Germar, 1814), *Oncocephalus squalidus* (Rossi, 1790)

Aradidae: *Aradus pictus* Baerensprung, 1859

Lygaeidae: *Lygaeus creticus* LUCAS, 1854, *Orsillus reyi* Puton, 1871, *Camptotelus lineolatus lineolatus* (Schilling, 1829)

Diese zwei Arten finden sich im Verzeichnis von Frieß & Rabitsch (2015), werden aber nun gestrichen: *Sciocoris cerutti* E. Wagner, 1959: Das Taxon wird von Adlbauer (1997) aus der Steiermark gemeldet. Der taxonomische Status der Art ist fraglich. Nach Péricart (2002) handelt es sich um ein Synonym von *S. homalonotus* Fieber, 1851 oder *S. microphthalmus* Flor, 1860.

*Deraeocoris (Camptobrochis) serenus* (Douglas & Scott, 1868): Wagner (1952a) nennt Vorkommen „bis Böhmen und Steiermark“, genaue Funddaten sind uns nicht bekannt, es liegen keine gesicherten Nachweise aus dem Bundesland vor.

Auf der Naturbeobachterplattform [www.inaturalist.org](http://www.inaturalist.org) (Zugriff: 25.11.2020) findet sich eine Aufnahme eines *Enoplops*-Tieres, dass auf *Enoplops bos* Dohrn, 1860 determiniert wurde. Wir können uns der Bestimmung nicht zweifelsfrei anschließen, die Art ist in Europa nur aus Portugal, Spanien und Frankreich bekannt.

## Kommentare zu ausgewählten Arten

### Familie Dipsocoridae

*Pachycoleus pusillimus* (J. Sahlberg, 1870) – vom Aussterben bedroht (CR)

Die „kleinste mitteleuropäische Wanze“ (Wachmann et al. 2007) ist 0,9-1,4 mm groß und lebt räuberisch im *Sphagnum* in Mooren und Feuchtwiesen. Bis vor kurzem lagen nur historische Funde aus den 1940er-Jahren aus dem Pürgschachen und Wolfsbacher Moor vor (Franz & Wagner 1961) vor. Wiederfunde gelangen im Tettermoos und Kainischmoos (Brandner & Frieß 2018) und überraschend außeralpin in einem Feuchtgebiet bei Preding (J. Brandner, unpubl.).

### Familie Corixidae

*Cymatia rogenhoferi* (Fieber, 1864), Großer Wasserkobold – vom Aussterben bedroht (CR), verschollen  
Diese mediterrane Ruderwanze ist in Österreich nur aus dem Osten (Burgenland, Niederösterreich, Wien) bekannt (Rabitsch & Zettel 2000), aus der Steiermark liegt nur ein Nachweis aus Bad Gleichenberg aus dem Jahr 1961 vor (Frieß & Rabitsch 2015); die Art ist in Teilen Europas expansiv (vgl. Cianferoni 2013).

*Hesperocorixa castanea* (Thomson, 1869) – stark gefährdet

Diese nördliche verbreitete Ruderwanze fand sich mehrmals in den Gralla-Auen (J. Brandner, unpubl.) und damit erstmals in Österreich. Aus den östlichen und südlichen Nachbarländern (Ungarn, Slowenien, Italien) ist die Art nicht bekannt.

### Familie Notonectidae

*Notonecta reuteri reuteri* Hungerford, 1928 – vom Aussterben bedroht (CR), verschollen

Reuters Rückenschwimmer ist tyrphophil wurde bis dato erst einmal in der Steiermark, im Jahr 1967 im Hechtensee nahe Mariazell, nachgewiesen (Rabitsch 2003a). In Moorgewässern der Obersteiermark sind weitere Vorkommen zu erwarten. In Niederösterreich gilt die Art als stark gefährdet (Rabitsch 2007). Sonstige Vorkommen in Österreich sind nur aus Tirol bekannt (Heiss 1970).

### Familie Hydrometridae

*Hydrometra gracilenta* Horváth, 1899 – nahezu gefährdet (NT)

Wie in anderen Vorkommensgebieten ist *Hydrometra gracilenta* auch in der Steiermark sehr viel seltener und offenbar anspruchsvoller als *H. stagnorum*. Neben zwei Nachweisen aus den 1970er-Jahren liegen aktuelle Funde aus dem Lafnitztal vor (Adlbauer 1979, Frieß & Brandner 2014, Brandner & Frieß 2018).

### Familie Veliidae

*Microvelia pygmaea* (DUFOUR, 1833) – Datenlage ungenügend

Diese seltene Art, in Österreich sind Einzelfunde nur aus Vorarlberg und dem Burgenland (T. Frieß, unpubl.) bekannt, fand sich an zwei Standorten in der südlichen Steiermark (J. Brandner, unpubl.). Über die tatsächliche Verbreitung herrscht Unklarheit.

*Velia saulii* Tamanini, 1947 – vom Aussterben bedroht (CR), verschollen

Trotz mehrmaliger Nachsuche an geeigneten Gewässern in den letzten Jahren konnten keine Populationen von *Velia saulii* nachgewiesen werden. Nur zwei Funde sind aus der Steiermark bekannt (Rabitsch 1999, Frieß & Brandner 2014), der letzte vom Jahr 1976 von Fernitz bei Graz. Dieser Fund stammt vermutlich aus den murbegleitenden Lahnbächen der Murauen, in denen in den letzten Jahren zwei Laufkraftwerke errichtet wurden. Wiederfunde sind in der Steiermark zu erwarten.

### Familie Saldidae

*Micracanthia fennica* (Reuter, 1884) – vom Aussterben bedroht (CR)

Von der Eiszeitreliktart *Micracanthia fennica* sind bis dato nur fünf mitteleuropäische Fundorte in Hochmooren bekannt: Sinswanger Moos im Allgäu (Deutschland), zwei Hochmoore im oberösterreichischen Salzkammergut sowie das Wörschacher Moor (Günther & Strauß 2006, Frieß & Brandner 2014) und der Spechtensee (Holzinger et al. 2017). Die Art besitzt sehr isolierte Populationen, alle Vorkommen scheinen zudem sehr individuenarm zu sein.

*Micracanthia marginalis* (Fallén, 1807) – vom Aussterben bedroht (CR)

*Micracanthia marginalis* ist wie vorige Art tyrphobiont und lebt räuberisch an offenen Torfschlammflächen. In Österreich sind nur wenige Vorkommen registriert, in der Steiermark ist M.



*marginalis* vom Wörschacher Moor und dem Pürgschachenmoos belegt (Frieß 1999, Frieß & Korn 2012, Frieß & Brandner 2014).

*Salda henschii* (Reuter, 1891), Henschs Springwanze – vom Aussterben bedroht (CR)

Hoberlandt (1977:141) führt in seiner Verbreitungskarte der Art einen Punkt nahe Graz an. Im Text findet sich kein Hinweis auf ein steirisches Vorkommen. Wahrscheinlich wurde der Fundort „Löckenmoos“ (Gosau, Oberösterreich) falsch verortet dargestellt. Die Art ist in ganz Mitteleuropa und auch in Österreich extrem selten und lebt im nassen *Sphagnum* in Hochmooren und in Verlandungszonen. Neue Funde sind im Oppenberger Moor (Frieß & Brandner 2016) und am Spechtensee (Holziger et al. 2017) gelungen.

*Teloleuca pellucens* (Fabricius, 1779) – Datenlage ungenügend (DD)

Der Beleg im Naturhistorischen Museum in Wien trägt das Etikett „Dachstein-Geb.“. Es ist somit nicht eindeutig, ob der Fund tatsächlich aus der Steiermark stammt, er könnte sich auch auf einen Fundort in Oberösterreich oder Salzburg beziehen. Von einem steirischen Vorkommen kann aber ausgegangen werden, auch wenn bis dato keine weiteren Vorkommen entdeckt wurden. Der Fundort „Oberlaussa, Holzgraben“ (Franz & Wagner 1961) liegt nur knapp außerhalb der Steiermark in Oberösterreich. Die boreoalpine Art kommt in Mitteleuropa nur in Österreich in den Alpen in Höhen zwischen 1.000 und 2.200 m vor (vgl. Heiss 1972) und ist extrem selten. Sie ist nicht so feuchtigkeitsliebend wie die meisten anderen Saldiden und wird auch fernab von Gewässern gefunden (Wachmann et al. 2006).

## Familie Leptopodidae

*Leptopus marmoratus* (Goeze, 1778) – stark gefährdet

Die ersten und einzigen steirischen Funde der in ganz Mitteleuropa extrem seltenen Art gelangen in einem Hausgarten in Leibnitz (Brandner & Frieß 2018), die Population am Fundort ist vermutlich erloschen, weitere Vorkommen sind aber zu erwarten. Gegenwärtig sind ansonsten österreichische Vorkommen nur im Bereich eines Flugfeldes bei Deutsch-Wagram (NÖ) bekannt (Resch & Rabitsch 2017). Die letzten Nachweise für Österreich davor datieren aus dem Jahr 1958 aus Tirol (Rabitsch 2007).

## Familie Tingidae

*Corythucha arcuata* (Say, 1832) – nicht eingestuft (Neozoon)

Die in Mitteleuropa expansive, neobiotische Eichennetzwanze war schon erwartet worden, 2019 fanden sich erstmals Tiere in Österreich (Sallmannhofer et al. 2019), inzwischen mehren sich die Funde in der Steiermark merklich.

*Hyalochiton komaroffii* (Schrank, 1801) – vom Aussterben bedroht (CR)

Vor kurzem wurden Populationen der Art in der südöstlichen Steiermark entdeckt (Frieß & Brandner 2014). Die Art kommt des Weiteren in Österreich nur an der Thermenlinie, in den Hundsheimer Bergen und am Thaurriegel vor und ist in Niederösterreich und im Burgenland vom Aussterben bedroht (Rabitsch 2007, 2012). Die Netzwanze lebt im Wurzelhalsbereich an *Teucrium* spp. in sehr trocken-warmen und mageren Offenlandstandorten.

*Kalama aethiops* (Horváth, 1905) – Datenlage ungenügend (DD)

Im Jahr 2000 fand sich ein Männchen der Art in einem Silikatmagerrasen im Europaschutzgebiet Herberstein-Feistritzklamm (Frieß et al. 2005). Es handelt sich um das einzige bekannte mitteleuropäische Vorkommen, es gelangen keine weiteren Funde; Vorkommen werden einerseits wegen Bestimmungsunsicherheiten, als auch wegen Zweifel an der Existenz aktueller Populationen angezweifelt.

*Physatocheila cf. confinis* Horváth, 1905, Südliche Weißdorn-Netzwanze – Datenlage ungenügend (DD)  
Die Arten *Physatocheila confinis* und *P. dumetorum* (Herrich-Schäffer, 1838) lassen sich im Westen des Areals nicht sicher trennen und werden als Artenkomplex behandelt (vgl. Wachmann et al. 2006). Das vorliegende Tier wurde vorbehaltlich *P. confinis* zugeordnet. Die in erster Linie an Weißdorn lebende Art wurde in Österreich bisher in Niederösterreich, Oberösterreich und Tirol festgestellt (vgl. Rabitsch 2007).

#### Familie Microphysidae

*Loricula ruficeps* (Reuter, 1884) – Datenlage ungenügend (DD)

Für Österreich liegen nur sechs Funde vor (Péricart 1972, Frieß et al. 2005, Frieß & Brandner 2014, Frieß, unpubl.), einer davon bezieht sich auf einen Fund im Jahr 1871 in der „Steiermark“ (Reuter 1884a), der auch von außerhalb der heutigen Bundeslandgrenzen stammen kann. Sichere Nachweise gelangen in einer Walduntersuchung in der Obersteiermark mittels Kreuzfenster-Anflugfallen (Frieß, unpubl.).

#### Familie Miridae

*Isometopus mirificus* Mulsant & Rey, 1879 – vom Aussterben bedroht

Diese anspruchsvolle, sicher seltene, aber auch schwierig nachweisbare Art fand sich neben Erstfunden im Burgenland (T. Frieß, unpubl.) nun auch erstmals in der Steiermark (J. Brandner, unpubl.) an der Rinde eines Apfelbaumes im Sausalgebiet. Sie lebt verborgen an flechtenbewachsenen Laubbäumen (Obstbäumen, Eichen).

*Deraeocoris punctulatus* (Fallén, 1807) – vom Aussterben bedroht (CR), verschollen

Die Art wird für die Steiermark von Eberstaller (1864) aus Graz und von Moosbrugger (1946) aus Bärndorf gemeldet. Rezente steirische Populationen in trockenwarmen Offenlandstandorten mit *Artemisia* sind zu erwarten.

*Actinonotus pulcher* (Herrich-Schäffer, 1835) – vom Aussterben bedroht (CR), verschollen

Aus der Steiermark liegen wenige verstreute historische Funde aus den Nordalpen (Ennstaler Alpen, Hochschwab) vor (Franz & Wagner 1961, W. Rabitsch, unpubl.), der letzte steirische Nachweis der offenbar sehr seltenen Art stammt aus dem Jahr 1971 (Soboth, Kofler et al. 2008).

*Alloeonotus fulvipes* (Scopoli, 1763) – Datenlage ungenügend (DD)

Der einzige Fund aus dem Gebiet des heutigen Österreich stammt von Sabransky (1912) aus dem oststeirischen Söchau (vgl. Rabitsch 2004a); der Nachweis wird von uns als unsicher eingestuft; eventuell handelt es sich um eine Verwechslung.

*Brachycoleus decolor* Reuter 1887 – vom Aussterben bedroht (CR), verschollen

Die xerothermophile Offenlandart wird von Eberstaller (1864) aus dem Gebiet der Göstinger Ruine nördlich von Graz gemeldet. Seit über 150 Jahren gelangen keine weiteren Aufsammlungen von *B.*

*decolor* in der Steiermark. Wiederfunde in exponierten Trockenbiotopen in der Süd- und Oststeiermark sind möglich.

*Capsodes mat* (Rossi, 1790) – gefährdet (VU)

Diese mediterrane Weichwanze lebt in Österreich in zwei isolierten Gebieten, dem Leithagebirge zwischen Niederösterreich und dem Burgenland (in beiden Bundesländern gefährdet; Rabitsch 2007, 2012) sowie den Auengebieten der Mur und Sulm an der steirisch-slowenischen Grenze nördlich bis Leibnitz (Adlbauer 1978, Frieß & Brandner 2014). Das bekannte Areal hat sich vergrößert, die Art wird eine Stufe von stark gefährdet (Frieß & Rabitsch 2015) auf gefährdet rückgestuft.

*Dionconotus confluens confluens* Hoberlandt, 1945– gefährdet (VU)

Die ostmediterrane Art erreicht im äußersten Süden, in den Murauen an der Grenze zu Slowenien, die Steiermark und Österreich (Adlbauer 1978, Frieß & Brandner 2014). Sie lebt dort teilweise zahlreich im lichten Hartholzauenbereich im krautreichen Unterwuchs. In den letzten Jahren konnten weitere Vorkommen bis Ehrenhausen und in der Oststeiermark entdeckt werden.

*Orthops forelii* Fieber, 1858 – vom Aussterben bedroht (CR), verschollen

Von dieser nordmediterranen, hygrophilen und an *Rumex* lebenden Miride (Rabitsch 2007) liegt nur ein Fund aus dem Jahr 1950 von der Mitteralpe bei Aflenz vor (Franz & Wagner 1951). Trotz wiederholter Besammlung potenzieller Lebensräume fand sich die Art nicht mehr; zerstreute rezente steirische Vorkommen sind aber zu erwarten.

*Pachypterna fieberi* Fieber, 1858 – Datenlage ungenügend (DD)

*Pachypterna fieberi* ist eine sehr seltene Gebirgsart, die an *Pinus mugo* und *P. cembra* lebt. Trotz wiederholter Aufsammlungen in den letzten Jahren an diesen Gehölzen in subalpinen Standorten der Steiermark gelangen bisher keine Nachweise. Die Nennung der Art von Wagner (1943, 1952a) für die Steiermark geht auf Reuter (1908) zurück, dessen Angaben sich auf Funde außerhalb der heutigen Steiermark beziehen können. Es liegen demnach keine gesicherten Nachweise vor; aufgrund der Wahrscheinlichkeit eines Vorkommens im Bundesland wurde die Art in die Checkliste aufgenommen.

218	<i>Phytocoris (Phytocoris) hirsutulus</i> FLOR, 1861	4	-3	-2							XW	VU	Neunachweis, unpubliziert
-----	--	---	----	----	--	--	--	--	--	--	----	----	---------------------------

*Phytocoris hirsutulus* Flor, 1861 – gefährdet (VU)

Diese Weichwanze wurde im Jahr 2018 erstmals in der Steiermark von einem mit Misteln besetzten Apfelbaum in Flammberg gekeschert (J. Brandner, unpubl). Ansonsten liegen nur wenige Funde aus Kärnten für Österreich vor (Frieß & Brandner 2016, T. Frieß, unpubl.).

*Acetropis carinata* (Herrich-Schäffer, 1841) – gefährdet

Nur ein sehr alter Fund aus Graz (Eberstaller 1964) war bis vor kurzem bekannt. Im Jahr 2016 gelang in Tillmitsch ein Wiederfund (Frieß & Brandner 2016).

*Trigonotylus ruficornis* (Geoffroy, 1785) – Datenlage ungenügend (DD)

Die Verbreitung dieser Art in Österreich ist noch ungenügend bekannt, alte Angaben beziehen sich meist auf *T. caelestialium*. Diese Weichwanze lebt an trockenen Standorten und saugt an verschiedenen Grasarten (Wachmann et al. 2004).

*Dimorphocoris schmidti* (Fieber, 1858), Steirische Gebirgsweichwanze – nahezu gefährdet (NT)

Die geschlechtsdimorphe Weichwanze kommt in den Ostalpen (Steiner Alpen in Slowenien; Kärnten, Steiermark, Oberösterreich, Niederösterreich) und lokal begrenzt in den Karpaten vor (Rabitsch 2009). Heiss & Josifov (1990) bezeichnen *D. schmidti* als einen präglazialen Subendemiten der Ostalpen und als Überrest der alten montanmediterranen Fauna. Es handelt sich um eine der vier subendemisch in Österreich vorkommenden Heteropteren (Rabitsch 2009). Die mit Abstand meisten Funde aus Österreich stammen aus den Ennstaler Alpen und dem Koralpenzug (vgl. Rabitsch 2009, Frieß & Brandner 2014, Frieß 2014). Die Art kommt hier vor allem in sonnigen, mageren und felsdurchsetzten Alpinrasen oberhalb von 1.400 bis 1.800 m Seehöhe vor. Die für *Dimorphocoris schmidti* besiedelbare Fläche alpinen Rasens in den Ostalpen könnte künftig durch das Ausbreiten von Wald und Krummholz sowie einer vorstellbaren höheren Rentabilität der Almwirtschaft in höheren Lagen künftig u. U. empfindlich reduziert werden, was zu lokalen Aussterbeereignissen und starker Isolierung der Teilpopulationen führen kann.

*Piezocranum simulans* Horváth, 1877 – vom Aussterben bedroht (CR), verschollen

Moosbrugger (1864) nennt einige Fundorte aus der Obersteiermark; Wiederfunde sind zu erwarten. Die Art lebt an Leinkrautarten (*Linaria* spp.) trocken-exponierter Standorte.

*Strongylocoris luridus* (Fallèn, 1807) – vom Aussterben bedroht (CR)

Die Art ist in Österreich sehr selten und ist nur vom Demmerkogel bekannt (Brandner & Frieß 2018).

*Strongylocoris niger* (Herrich-Schäffer, 1835) – vom Aussterben bedroht (CR), verschollen

Wagner (1951a) nennt die Art aus Admont, der Fund wird aber von Franz & Wagner (1961) nicht wiederholt. Diese Weichwanze lebt bevorzugt in feuchten Wiesen der Montanstufe an *Meum* und *Peucedanum* und ist in entsprechenden Biotopen in der Obersteiermark zu erwarten.

*Heterocordylus erythrophthalmus erythrophthalmus* (Hahn, 1833) – stark gefährdet (EN)

Die Funde aus dem Jahr 1949 von A. Madera aus Gröbming waren lange die einzigen Funde der Art in der Steiermark. Aktuelle Vorkommen sind nun von Flamberg in südlichen Steiermark belegt.

*Heterocordylus cytisi* Josifov, 1958 – stark gefährdet

Die an Ginster lebende Art ist nur vom Demmerkogel belegt (Brandner & Frieß 2018), dürfte aber etwas weiter verbreitet sein.

*Orthotylus caprai* Wagner, 1955 – nicht eingestuft (Neozoon)

Es wird angenommen, dass es keine autochthonen Bestände in der Steiermark gegeben hat. Als Nahrungspflanzen sind *Chamaecyparis*, *Cupressus*, *Juniperus* und *Sequoiadendron* dokumentiert. Die Art ist expansiv und wird von Rabitsch (2016) erstmals für Österreich gemeldet, inzwischen liegen unpublizierte Funde aus der Steiermark und aus Kärnten vor (J. Brandner & T. Frieß, unpubl.)

*Orthotylus virescens* (Douglas & Scott, 1865) – nicht eingestuft (Neozoon)

Die an Besenginster (*Cytisus scoparius*) zoophytophag lebende Art ist nur vom Demmerkogel bekannt (Brandner & Frieß 2018). An trockenwarmen Waldrändern der südlichen Steiermark kommt Besenginster in geringen Stetigkeiten vor, wobei wahrscheinlich ist, dass die Art in der Steiermark als Neophyt zu gelten hat (Fischer et al. 2008) und somit *O. virescens* in der Steiermark demnach als Neozoon zu klassifizieren ist.

*Orthotylus virens* (Fallèn, 1807) – Datenlage ungenügend (DD)

Nach einem unsicheren Nachweis aus Wörth im Jahr 2011 (T. Frieß, unpubl.) gelang nun ein erster sicherer in Laubegg im Jahr 2019 (J. Brandner, unpubl.).

*Orthotylus virescens* (Douglas & Scott, 1865) – Datenlage ungenügend (DD)

Die Art wurde in den letzten Jahren mehrfach in der Südsteiermark festgestellt (J. Brandner, unpubl.).

*Brachyarthrum limitatum* Fieber, 1858 – Datenlage ungenügend (DD)

In einer Streuobstwiese in Siegesdorf bei Herberstein gelang im Jahr 2020 der erste steirische Nachweis (T. Frieß, unpubl.). Die Art ist extrem selten. Aus Österreich liegen nur zwei über 100 Jahre alte Funde aus Niederösterreich und aus Vorarlberg vor.

*Psallodema fieberi* (Fieber, 1964) – Datenlage ungenügend (DD)

Diese sehr seltene Art lebt an Ulme und wurde an zwei Stellen in der Steiermark gefunden (J. Brandner, unpubl.) – über die tatsächliche Verbreitung herrscht Unklarheit. Der bis dato einzige Nachweis in Österreich ist mehr als 100 Jahre alt (Mödling, leg. Handlirsch, Rabitsch 2005).

## Familie Nabidae

*Prostemma aeneicolle* Stein, 1857 – stark gefährdet (EN)

Die pontomediterrane, xerothermophile Art mit wenigen bekannten Vorkommen in Österreich ist nur durch einen alten Fund aus der Oststeiermark (Söchau) und einem aktuellen aus dem Süden (Obervogau) für das Bundesland gemeldet (Sabransky 1912, Frieß & Brandner 2014).

*Prostemma guttula guttula* (Fabricius, 1787) – vom Aussterben bedroht (CR), verschollen und  
*Prostemma sanguineum* (Rossi, 1790) – regional ausgestorben (RE)

Seit den Meldungen von Strobl (1900) aus Graz wurden beide Arten im Bundesland nie mehr festgestellt. Beides sind xerothermophile, bodennah lebende Arten, wobei *P. sanguineum* sehr anspruchsvoll ist und keine Populationen in der Steiermark angenommen werden.

## Familie Anthocoridae

*Anthocoris sarothamni* Douglas & Scott, 1865 – gefährdet (VU)

Die Art wurde mehrfach an Besenginster erstmals in der Steiermark beobachtet (J. Brandner, unpubl.). Bisher waren in Österreich nur historische Funde aus dem Kamptal gemeldet (Rabitsch 2005), zudem gibt es einen aktuellen Kärntner Nachweis (T. Frieß, unpubl.).

*Brachysteles parvicornis* (A. Costa, 1847) – Datenlage ungenügend (DD)

Die Art wurde erstmals in südlichsten Steiermark gefangen und fotografiert (G. Kunz, unpubl.) – über Lebensweise und Vorkommen herrscht Unklarheit.

*Xylocoridea brevipennis* Reuter, 1876 – ungefährdet (LC)

Durch gezielte Suche kann die Art in Stetigkeit in der südlichen Steiermark festgestellt werden (Brandner & Frieß 2018, J. Brandner, unpubl.).

## Familie Reduviidae

*Metapterus caspicus* (Dohrn, 1863) – vom Aussterben bedroht (CR)

Diese östliche, xerothermophile Raubwanze fand sich in einem Halbtrockenrasen in der südlichsten Steiermark (T. Frieß, unpubl.). Sie ist vermutlich im östlichen Österreich expansiv, aber sehr anspruchsvoll.

*Coranus aethiops* Jakovlev, 1893 – vom Aussterben bedroht (CR)

Diese Raubwanze ist in der Steiermark nur aus international bedeutenden Moorgebieten (Hörfeld, Wörschacher Moor, Pürgschachenmoos) bekannt (Frieß & Brandner 2014). Es werden trockene *Calluna*-Moorheiden, halboffene Latschen-Hochmoore und sehr nasse, seggendominierten Niedermoorstandorte besiedelt.

*Coranus subapterus* (De Geer, 1773) – vom Aussterben bedroht (CR)

Alte Funde der Art, insbesondere aus Mooren, betreffen mit großer Wahrscheinlichkeit andere Arten. Der letzte sichere Nachweis stammt von Adlbauer aus dem Jahr 1984 (Korn et al. 2019).

## Familie Aradidae

*Aradus bimaculatus* Reuter, 1872 – stark gefährdet (EN)

Der einzige rezente Beleg für Österreich kommt aus dem steirischen Grenzgebiet zu Slowenien nahe St. Anna/Aigen (Frieß et al. 2005).

*Aradus kuthyi* Horváth, 1899 – vom Aussterben bedroht (CR)

Diese südosteuropäische Rindenwanze ist in Österreich nur von wenigen Funden aus der östlichen Steiermark und dem Grazer Raum bekannt (Adlbauer 1992, 1995, Frieß 2004b, Heiss & Péricart 2007, Frieß & Brandner 2014).

*Aradus serbicus* Horváth, 1888 – Datenlage ungenügend (DD)

*Aradus serbicus* wird in Hüeber (1893) für die Steiermark genannt, es gibt aber keine verifizierten Belege aus dem heutigen Gebiet des Bundeslands (vgl. Heiss & Péricart 2007). Von Karl Adlbauer (schriftl. Mitt) erhielten wir Hinweise auf Belege der Art, die von Aufsammlungen von Erich Kreissl im Gebiet der Soboth stammen. Bei der Durchsicht der Sammlung Kreissl im Universalmuseum Joanneum konnten diese Belege aber nicht gefunden werden. Johann Brandner (unpubl.) fand im Jahr 2020, der erste sichere Beleg dieser anspruchsvollen und sicher sehr seltenen Art – über Vorkommen und Habitate herrscht Unklarheit. Das Tier fand sich bodennah an einem dünnen Eichenstumpf.

## Familie Lygaeidae

*Geocoris ater* (Fabricius, 1787) – stark gefährdet (EN)

Die xerothermophile, am Boden lebende Art fand sich erstmals für das Bundesland mehrfach in Tillmitsch in einer karg bewachsenen Schotterabbaufäche (J. Brandner, unpubl.).

*Drymus pilipes* Fieber, 1861 – vom Aussterben bedroht (CR)

Seit der Erstbeschreibung durch Fieber (1861) „Aus der Steiermark und Unterösterreich“ wurde diese Lygaeide in Österreich nicht wieder gefunden (Rabitsch 2004a) bis sie im Jahr 2019 überraschend im Mürztal entdeckt wurde (T. Frieß, unpubl.).

*Trapezonotus ullrichi* (Fieber, 1837) – vom Aussterben bedroht (CR)

Rabitsch (2007, 2012) nennt die wenigen Fundmeldungen der mediterranen Lygaeide aus Österreich. In Niederösterreich ist sie ausgestorben oder verschollen (Rabitsch 2007). Der steirische Fundort liegt im Lafnitztal, es handelt sich um eine artenreiche Mähwiese (Frieß & Brandner 2014).

*Lamprodema maura* (Fabricius, 1829) – stark gefährdet (EN)

Aus Graz meldet Strobl (1900) zwei Exemplare von *Lamprodema maura*, danach wurde die Art nicht wieder angetroffen.

*Graptopeltus validus* (Horváth, 1875) – stark gefährdet

Diese mediterrane Lygaeidae ist offenbar expansiv, nach den ersten Funden in Niederösterreich (Rabitsch et al. 2015) konnte J. Brandner (unpubl.) die Art an zwei Stellen in der Steiermark feststellen.

*Raglius confusus* (Reuter, 1886), Zerstreute Laufwanze

Die ausgesprochen xerothermophile, mediterrane Bodenwanze kommt in heißen, steinigen Felstrockenrasen vor, in Österreich nur im Osten (Burgenland, Wien, Niederösterreich, Steiermark). In den Bundesländern Steiermark und Niederösterreich stark gefährdet (Rabitsch 2007, Frieß & Rabitsch 2015). Das von Adlbauer (1995, 1999) entdeckte Vorkommen am Oberhang des Steinbruchs Klausen wird bestätigt, ist aber durch aktuelle Steinbruchserweiterungspläne – trotz Status als Naturschutzgebiet (!) – massiv gefährdet. Eine zweite steirische Population lebt – vermutlich weitestgehend isoliert – in den heißen Felstrockenrasen des Vulkankegels der Burg Riegersburg.

## Familie Coreidae

*Bathysolen nubilus* (Fallèn, 1807) – vom Aussterben bedroht (CR)

Eine bodenbewohnende Art, die an xerothermen Standorten anzutreffen ist und v. a. an Fabaceen saugt. Aus der Steiermark liegen neuere Funde aus dem Süden vor (J. Brandner, unpubl.).

*Nemocoris fallenii* R. F. Sahlberg, 1848 – vom Aussterben bedroht (CR)

Diese südliche und thermophile Art lebt am Boden von offenen und teils verbuschten Magerrasen unter Fabaceen (*Cytisus*, *Lathyrus*, *Medicago*, *Vicia*), es ist nur ein Vorkommen am Demmerkogel bekannt (Brandner & Frieß 2018).

## Familie Stenocephalidae

*Dicranocephalus albipes* (Fabricius, 1781) – vom Aussterben bedroht (CR), verschollen

Diese mediterrane, in Mitteleuropa seltene Art lebt unter *Euphorbia*-Arten in trocken-warmen Biotopen. Ein Präparat aus dem Jahr 1953 aus Enzenbach in der Sammlung des Universalmuseum Joanneum belegt ein (ehemaliges?) steirisches Vorkommen.

## Familie Cydnidae

*Tritomegas rotundipennis* (Dohrn, 1862) – vom Aussterben bedroht (CR)

Von dieser vermutlich expansiven Art liegen zwei unpublizierte Funde aus der Raabklamm und aus Glanz vor (W. Rabitsch, G. Kunz, unpubl.). Über die Habitate herrscht Unklarheit.

## Familie Scutelleridae

*Eurygaster austriaca* (Schrank, 1776) – vom Aussterben bedroht (CR)

*Eurygaster austriaca* ist in der Steiermark sehr selten und wird immer nur einzeln gefunden (Strobl 1900, Sabransky 1912, Franz & Wagner 1961, Frieß & Brandner 2014, 2016).

## Familie Pentatomidae, Baumwanzen

*Ancyrosoma leucogrammes* (Gmelin, 1790) – Datenlage ungenügend (DD)

Nur ein alter Einzelfund von Strobl (1900) bei Graz liegt für Österreich vor. Aktuelle Vorkommen sind nicht bekannt, es ist unklar, ob die Art tatsächlich in der Steiermark heimisch war/ist.

*Podops curvidens* A. Costa, 1838 – gefährdet (VU)

Über die Lebensweise der nordmediterranen, hygrophilen und bodennah lebende Baumwanze ist wenig bekannt. In niedrig gelegenen Feuchtgebieten fanden sich einige Vorkommen (Brandner & Frieß 2018), die Art ist expansiv.

*Nezara viridula* (Linnaeus, 1758) – nicht eingestuft (Neozoon)

Die breite Etablierung dieser ursprünglich mediterranen, polyphagen und an vielen Kulturpflanzen schädlichen Wanzenart in der Steiermark und in Österreich (vgl. Frieß & Brandner 2016, Rabitsch 2016b) ist sehr rasch von sich gegangen.

*Halyomorpha halys* Stål, 1855 – nicht eingestuft (Neozoon)

Dieses Neozoon ist inzwischen sehr häufig und verbreitet.





Abbildung 45: *Acetropis carinata*, gefährdet.  
Foto: G. Kunz



Abbildung 46: *Aradus truncatus*, stark gefährdet.  
Foto: C. Morkel



Abbildung 47: *Bothynotus pilosus*, stark gefährdet.  
Foto: W. Rabitsch



Abbildung 48: *Brachycoleus decolor*, verschollen seit ca. 1864.  
Foto: G. Kunz



Abbildung 49: *Brachycoleus pilicornis*, stark gefährdet.  
Foto: W. Rabitsch



Abbildung 50: *Capsodes mat*, gefährdet.  
Foto: W. Rabitsch



Abbildung 51: *Chartoscirta cocksii*, gefährdet.  
Foto: G. Kunz



Abbildung 52: *Cimex lectularius*, ungefährdet.  
Foto: G. Kunz



Abbildung 53: *Coranus woodroffeii*, vom Aussterben bedroht. Foto: G. Kunz



Abbildung 54: *Dimorphocoris schmidti*, nahezu gefährdet. Foto: G. Kunz



Abbildung 55: *Dionconotus confluens*, gefährdet.  
Foto: W. Rabitsch



Abbildung 56: *Dyroderes umbraculatus*, stark gefährdet. Foto: W. Rabitsch



Abbildung 57: *Halyomorpha halys*, nicht eingestuft (Neozoon). Foto: G. Kunz



Abbildung 58: *Hoplopmachus thunbergi*, ungefährdet. Foto: G. Kunz



Abbildung 59: *Hyalochiton komaroffii*, vom Aussterben bedroht. Foto: G. Kunz



Abbildung 60: *Macrosaldula variabilis*, vom Aussterben bedroht. Foto: G. Kunz



Abbildung 61: *Metapterus caspicus*, vom Aussterben bedroht. Foto: E. Wachmann



Abbildung 62: *Nabis ericetorum*, stark gefährdet. Foto: W. Rabitsch



Abbildung 63: *Omphalonotus quadriguttatus*, stark gefährdet. Foto: W. Rabitsch

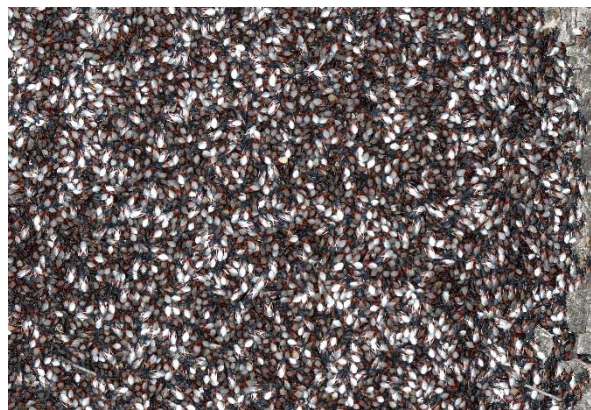


Abbildung 64: *Oxycarenus lavaterae*, nicht eingestuft (Neozoon). Foto: W. Rabitsch



Abbildung 65: *Prostemma aeneicolle*, stark gefährdet. Foto: W. Rabitsch



Abbildung 66: *Salda henschii*, vom Aussterben bedroht. Foto: G. Kunz



Abbildung 67: *Thyreocoris fulvipennis*, Datenlage ungenügend. Foto: G. Kunz



Abbildung 68: *Xanthochilus quadratus*, gefährdet. Foto: W. Rabitsch

## Literatur

### Die Liste umfasst die zitierte und ausgewertete Literatur.

- Achtziger R., Frieß T. & Rabitsch W. (2007): Die Eignung von Wanzen (Insecta: Heteroptera) als Indikatoren im Naturschutz. – Insecta, Zeitschrift für Entomologie und Naturschutz 10: 5–39.
- Adlbauer K. (1976): Literaturübersicht steirische Wanzen betreffend. – Ber. Arbeitsgem. ökol. Ent. Graz 7: 35.
- Adlbauer K. (1978): Eine für Mitteleuropa neue und einige weitere für die Steiermark neue Weichwanzenarten (Heteroptera, Miridae). – Mitt. naturwiss. Ver. Steiermark 108: 191–195.
- Adlbauer K. (1979): Für Österreich und die Steiermark neue Wanzenarten (Heteroptera). – Mitt. naturwiss. Ver. Steiermark 109: 197–200.
- Adlbauer K. (1992): Neue Wanzenarten für die Steiermark und für Österreich (Heteroptera). – Mitt. naturwiss. Ver. Steiermark 122: 173–176.
- Adlbauer K. (1995): Der Reliktstandort am Steinbruch Klausen bei Bad Gleichenberg - ein neues Naturschutzgebiet. – Jber. Landesmus. Joanneum 1994: 45–63.
- Adlbauer K. (1997): Neue Wanzen für die Steiermark, das Burgenland und Österreich (Heteroptera). – Mitt. naturwiss. Ver. Steiermark 127: 157–162.
- Adlbauer K. (1999): Neue Wanzenarten für Österreich, die Steiermark und das Burgenland. – Joannea Zoologie 1: 71–78.
- Adlbauer K. & Frieß T. (1996): Die Ritterwanze *Arocatus longiceps* - eine für Mitteleuropa neue Tierart (Heteroptera, Lygaeidae). – Jber. Landesmus. Joanneum 1995: 33–39.
- Adlbauer K. & Rabitsch W. (2000): *Orsillus depressus* (Mulsant & Rey, 1852) in Österreich und Lichtenstein. – Heteropteron 8: 19–22.
- Anonymus (1987): Die Heteropteren der Sammlung VON MITIS. – Jber. Biol. Station Lunz 10 (1987): 182–183.
- Baerensprung F. von (1858): Neue und seltene Rhynchoten der europäischen Fauna. – Berliner Entomol. Zeitschrift 2: 188–208.
- Baerensprung F. von (1860): Hemiptera Heteroptera Europaea systematicae disposita. – Berliner Entomol. Zeitschrift 4 (Appendix): 1–25.
- Bozdechová J. (1973): Diagnostische Merkmale der Arten *Trigonotylus ruficornis* und *T. coelestialium* (Heteroptera, Miridae). – Folia Mus. Rer. Nat. Bohem. Occ., Zool. 3: 3–17.
- Brandner J. (2014): Wanzenfunde im Bereich des Haindlkars anlässlich des GEO-Tages der Artenvielfalt 2013. – In: Kreiner D. & Maringer A. (Red.), Schriften des Nationalparks Gesäuse 11, 152–155.
- Brandner, J. (2015): Neue Wanzenarten für die Steiermark (Insecta: Heteroptera). – Joannea Zoologie 14: 139–149.
- Brandner, J. & T. Frieß (2018): Interessante Wanzenfunde (Insecta: Heteroptera) aus Österreich II. – Joannea Zoologie 16: 67–92.
- Bretschko G. (1966): Der Grüne See bei Tragöss, Steiermark. Ein Beitrag zur Karstlimnologie. – Int. Rev. ges. Hydrobiol. 51 (5): 699–726.
- Brunner H., Frieß T., Borovsky M., Komposch C., Komposch H., Lazar R., Lechner B., Mariani O., Maurer B., Paill W., Schatz I. & Stiegler C. (2013): Kleintierfauna unterkühlter Blockhalden in den Ostalpen. Ausprägung, Bedeutung, Gefährdung und Schutz in Zeiten des Klimawandels. – Naturschutz und Landschaftsplanung, Zeitschrift für angewandte Ökologie 45, Januar 2013: 5–12.
- Cianferoni F. (2013): Distribution of *Cymatia rogenhoferi* (Fieber, 1864) (Hemiptera, Heteroptera, Corixidae) in the West-Palaearctic Region, with the first record for the Italian mainland. – Nordh-West. J. Zool. 9 (2): 245–249.
- Czerny L. (1925): Prof. P. Gabriel Strobl. – Konowia 4: 376–381.
- Derjanschi V. & Péricart J. (2005): Hémiptères Pentatomoidea euro-méditerranéens. Volume I. – Faune de France 90, Paris, 494 S. + Abb.
- Dobšik B. (1969): Zur Wanzenfauna in der Umgebung von Kapfenberg (Steiermark) (Heteroptera, Pentatomomorpha). – Mitt. Abt. Zool. u. Bot. Landesmuseum Joanneum 31: 25–32.
- Dobšik B. (1970): Zur Wanzenfauna in der Umgebung von Kapfenberg (Steiermark) (Heteroptera, Cimicomorpha). – Mitt. Abt. Zool. u. Bot. Landesmuseum Joanneum 35: 47–53.
- Dorow W.H.O., Morkel, C. & Rabitsch W. (2019): Die Waldbindung der Wanzen (Heteroptera) Deutschlands. In: Dorow W.H.O., T. Blick, S.U. Pauls & A. Schneider (Hrsg.): Waldbindung ausgewählter Tiergruppen Deutschlands. BfN-Skripten 544: 68–114.
- Duelli P. & Obrist M. (1998): In search of the best correlates for local organismal biodiversity in cultivated areas. – Biodiversity and Conservation 7 (3): 297–309.
- Duelli P. & Obrist M. (2003): Biodiversity indicators: the choice of values and measures. – Agriculture, Ecosystems and Environment 98 (1-3): 87–98.
- Eberstaller J. (1864): Beitrag zur Rhynchotenfauna Steiermarks. – Mitt. naturwiss. Ver. Steiermark 2: 109–119.
- Fieber F. X. (1836–1837): Beiträge zur Kenntniss der Schnabelkerfe, (Rhynchota). – In: Weitenweber W. R. (Hrsg.): Beiträge zur gesammten Natur- und Heilwissenschaft, Weitenweber, Prag: 97–111 (1836), 337–355 (1837).
- Fieber F. X. (1861): Die europäischen Hemipteren. Halbflügler (Rhynchota Heteroptera). – Gerold's Sohn, Wien, 444 S. [1–112 (1860), 113–444 (1861)].
- Franz H. & Wagner E. (1961): Hemiptera Heteroptera. – In: Franz H. (Hrsg.): Die Nordostalpen im Spiegel ihrer Landtierwelt. Eine Gebietsmonographie, Innsbruck 2: 271–401, Nachtrag: 791–792.
- Frieß T. (1998a): Ökofaunistische Untersuchungen an Wanzen (Heteroptera) des Naturschutzgebietes Hörfeld-Moor (Kärnten/Steiermark). – Diplomarbeit Universität Graz, 120 S.
- Frieß T. (1998b): Die Wanzen (Heteroptera) des Naturschutzgebietes Hörfeld-Moor (Kärnten/Steiermark). – Carinthia II 188./108.: 589–605.
- Frieß T. (1999): Landeskundlich bemerkenswerte Wanzenfunde (Heteroptera) aus den Bundesländern Steiermark, Kärnten und Burgenland (Österreich). – Mitt. naturwiss. Ver. Steiermark 129: 287–298.
- Frieß T. (2000a): Wanzen (Heteroptera). – In: Naturschutzverein Hörfeld Moor (Hrsg.): Hörfeld Moor. Naturjuwel in der Norischen Region, 225–228.
- Frieß T. (2000b): Beitrag zur Kenntnis der an *Alnus* spp. (Grün-, Grau- und Schwarzerlen) vorkommenden Heteropteren in Südösterreich. – Beiträge zur Entomofaunistik 1: 57–71.
- Frieß T. (2001a): Zum Forschungsstand der Heteropteren Südösterreichs (Kärnten, Steiermark). – Entomologica Austriaca 2: 17–18.
- Frieß T. (2001b): Ökofaunistik der Wanzen Kärntens. – Dissertation Universität Graz, 162 S.
- Frieß T. (2002): Natura 2000-Gebiet Feistritzklamm/Herberstein: Aktuelle Forschungen und Management in einem überregional bedeutenden Insektenschutzgebiet. – Entomologica Austriaca 5: 8–9.
- Frieß T. (2004a): Die Wanzenfauna (Heteroptera). – In: Verbund (Hrsg.): Naturdach KW Friesach. Sukzessionsstudie, Forschung im Verbund, Schriftenreihe 87: 72–77.
- Frieß T. (2004b): Achtung: „Herberstein völlig verwanzt!“ – In: Frieß T, Köck P., Kaufmann A. & Gepp J. (Red.): Europaschutzgebiet Feistritzklamm-Herberstein. Naturvielfalt einer oststeirischen Landschaft, 88–97.
- Frieß T. (2006): Naturschutzfachliche Analyse der Wanzenfauna (Insecta: Heteroptera) unterschiedlicher Almfächen im Nationalpark Gesäuse (Österreich, Steiermark). – In: Rabitsch W. (Red.): Hug the Bug. Festschrift zum 70. Geburtstag von Ernst Heiss, Denisia 19: 857–873.
- Frieß T. (2007): Streiflichter zur Wanzenfauna der Kölblalm. – In: Kreiner D. (Red.): Artenreich Gesäuse. Schriften des Nationalparks Gesäuse 2: 52–55.
- Frieß T. (2008): „Lauschangriff“ im Johnsbachtal - Wanzen berichten über die Geheimnisse der Natur. – In: Kreiner D. & Zechner L. (Red.): Der Johnsbach. Schriften des Nationalparks Gesäuse 3: 152–159.
- Frieß T. (2010): Zur subalpinen Wanzenfauna rund um die Hesshütte - Notizen zu den Gesetzmäßigkeiten in der Natur. – In: Kreiner D. & Zechner L. (Red.): In höheren Lagen. Schriften des Nationalparks Gesäuse 5: 135–147.
- Frieß T. (2011): Tag der Artenvielfalt - Wanzen (Insecta: Heteroptera) im Botanischen Garten Graz. – Mitt. naturwiss. Ver. Steiermark 141: 221–233.
- Frieß T. (2012): Wanzenfauna und Wanzenforschung im Nationalpark Gesäuse. – In: Kreiner D. & Maringer A. (Red.): Erste Dekade. Forschung im Nationalpark Gesäuse. Schriften des Nationalparks Gesäuse 9: 111–117.
- Frieß T. (2013): Die Wanzenfauna des Nationalpark Gesäuse. – Heteropteron 40: 12–16.
- Frieß T. (2014): Die Wanzenfauna (Insecta: Heteroptera) des Nationalparks Gesäuse (Österreich, Steiermark). – Beiträge zur Entomofaunistik 15: 21–59.
- Frieß T. & Adlbauer K. (2007): Die Wanzenfauna des Truppenübungsplatzes Seetaler Alpe (Steiermark). Faunistik, Zönotik und Naturschutz. – Joannea Zoologie 9: 69–86.
- Frieß T. & Brandner J. (2011): „Styria's Next Top Bug“ - Die aufregendsten Wanzen des Kalktales. – In: Kreiner D. & Klauer J. (Red.): Vielfalt Lawine. Das Kalktal bei Hieflau. Schriften des Nationalparks Gesäuse 6: 146–163.
- Frieß T. & Brandner J. (2012): Wanzen (Heteroptera) aus dem Kalktal im Nationalpark Gesäuse. – Abhandlungen Zoologisch-Botanische Gesellschaft Österreich 38: 115–121.
- Frieß T. & Brandner J. (2014): Interessante Wanzenfunde (Insecta: Heteroptera) aus Österreich und Bayern. – Joannea Zoologie 13: 13–127.
- Frieß, T. & Brandner J. (2016): Interessante Wanzenfunde (Insecta: Heteroptera) aus Österreich. – Joannea Zoologie 15: 105–126.
- Frieß, T. (2016): Die Steirische Gebirgsweichwanze – eine uralte Ennstalerin. – Im Gseis, Das Nationalpark Gesäuse Magazin, Winter/16: 39.
- Frieß T. & Gepp J. (2009): Die Amerikanische Kiefernwanze ...ein Wanzengigant als Neubürger. – Natur- und Landschaftsschutz in der Steiermark, Naturschutzbrief 1/2009: 16.

- Frieß T. & Holzinger W. E. (2012): Wie viele Wanzen leben in der Wiese? Diversität und Struktur von Wanzenzönosen im Grünland SO-Österreichs. – *Heteropteron* 38: 18–20.
- Frieß T. & Korn R. (2013): Wanzen im Pürgschachen-Moos. Das international bedeutende Talhochmoor und seine Heteropterenfauna, mit den Ergebnissen des GEO-Tages der Artenvielfalt 2012. – In: Kreiner D. & Maringer A. (Red.): Enns & Moor. Schriften des Nationalparks Gesäuse 10: 142–158.
- Frieß T. & Rabitsch W. (2008): Wanzen im Gesäuse. Die Vielfalt einer zu Unrecht verrufenen Tiergruppe. – Im Gseis. Das Nationalpark Gesäuse Magazin, Herbst/Winter 08: 15–17.
- Frieß T. & Rabitsch W. (2009): Checkliste und Rote Liste der Wanzen Kärntens (Insecta: Heteroptera). – *Carinthia* II 199./119.: 335–392.
- Frieß T. & Rabitsch W. (2014): Bericht zum 39. Treffen der „Arbeitsgruppe Mitteleuropäischer Heteropterologen“ in Admont, Nationalpark Gesäuse (15.-18.8.2013). – *Joanna Zoologie* 13: 147–156.
- Frieß T. & Rabitsch W. (2015): Checkliste und Rote Liste der Wanzen der Steiermark (Insecta: Heteroptera). – *Mitteilungen naturwissenschaftlicher Verein Steiermark*, 144: 15–90.
- Frieß T., Rabitsch W. & Heiss E. (1999): Verzeichnis der Wanzen (Heteroptera) Kärntens. – In: Rottenburg T., Wieser C., Mildner P. & Holzinger W. E. (Red.): Rote Listen gefährdeter und seltener Tiere Kärntens. Naturschutz in Kärnten, 15: 451–472.
- Frieß T., Kunz G. & Kahapka J. (2009): Auf der Suche nach Schnabelkerfen (Hemiptera, Rhynchotha) am Tamischbachturm. – In: Kreiner D. & Zechner L. (Red.): Tamischbachturm. Schriften des Nationalparks Gesäuse 4: 161–183.
- Frieß T., Rabitsch W. & Heiss E. (2005): Neue und seltene Wanzen (Insecta, Heteroptera) aus Kärnten, der Steiermark, Tirol und Salzburg. – *Beiträge zur Entomofaunistik* 6: 3–16.
- Fritsch K. (1880): Jährliche Periode der Insectenfauna von Österreich-Ungarn. V. Die Schnabelkerfe (Rhynchotha). – *Denkschr. math.-nat. Kl. d. Akad. d. Wiss.* 42: 217–255.
- Fulmek L. (1916): Schäden durch Wiesenwanzen auf dem Weinstock. – *Zeitschrift für Pflanzenkrankheiten* 26: 323–329.
- Fulmek L. (1930a): Die grüne Schilchervanze (*Lygus spinolae* Mey.) in Steiermark. – *Ztschr. angew. Ent.* 17: 52–105.
- Fulmek L. (1930b): Zur Kenntnis der Entwicklungsstadien von *Triphleps minuta* L. (Anthocoridae, Hemiptera-Heteroptera). – *Z. Insbiol.* 25: 82–88.
- Goßner M. M. (2006): Totholz und Rindenwanzen. Uralt und unbekannt. Viele Arten stehen auf der Roten Liste. – *LWF aktuell* 53, Totes Holz voller Leben: 12–13.
- Goßner M. M., Engel H. & Blaschke M. (2007): Factors determining the occurrence of Flat Bugs (Aradidae) in beech dominated forests. *Waldökologie online* 4, AFSV Naturnähe-Indikatoren: 59–89.
- Günther H. & Strauß G. (2006): *Micracanthia fenica* (Reuter 1848) (Heteroptera, Saldidae), ein Eiszeitrelikt in Mitteleuropa. – In: Rabitsch W. (Red.): Hug the bug - For love of true bugs. Festschrift zum 70. Geburtstag von Ernst Heiss. *Denisia* 19: 875–878.
- Handlirsch A. (1900): Über die sogenannten „Localfaunen“ und speziell über Gabriel Strobl's „Steirische Hemipteren“. – *Verh. zool.-bot. Ges. Wien* 50: 512–516.
- Hayek A. von (1917): Dr. Heinrich Sabransky †. – *Verh. zool.-bot. Ges. Wien* 67: 216–219.
- Heiss E. (1970): *Notonecta reuteri* Hungerford, 1928, neu für den Alpenraum (Heteroptera, Notonectidae). – *Nachr.bl. bay. Ent.* 18: 68–77.
- Heiss E. (1972): Zur Heteropterenfauna Nordtirols (Insecta: Heteroptera) II: Aradoidea + Saldoidea. – *Ber. naturwiss.-med. Verein Innsbruck* 59: 73–92.
- Heiss E. (1988): Über *Globiceps salicicola*, *G. juniperi* und *G. woodroffei* (Heteroptera, Miridae). – *Ann. Entomol. Fennici* 54: 139–143.
- Heiss E. (1995): Die amerikanische Platanennetzwanze *Corythucha ciliata* - eine Adventivart im Vormarsch auf Europa (Heteroptera, Tingidae). – *Stapfia* 37: 143–148.
- Heiss E. (2002a): *Aradus brevicollis* Fallén, ein boreomontanes Faunenelement in Österreich (Heteroptera: Aradidae). – *Beiträge zur Entomofaunistik* 3: 176–178.
- Heiss E. (2002b): Erinnerung an Univ. Prof. DI DDr. h.c. Herbert Franz - ein Nachruf. – *Beiträge zur Entomofaunistik* 3: 3–6.
- Heiss E. & Josifov M. (1990): Vergleichende Untersuchung über Artenspektrum, Zoogeographie und Ökologie der Heteropteren-Fauna in Hochgebirgen Österreichs und Bulgariens. – *Ber. naturwiss.-med. Verein Innsbruck* 77: 123–161.
- Heiss E. & Péricart J. (2007): Hémiptères Aradidae, Piesmatidae et Dipsocoromorphes euro-méditerranéens. – *Faune de France* 91, Paris, 509 S.
- Hintz B. (1996): Coniferenzapfen als Lebensraum heimischer Wanzen (Insecta, Hemiptera). – *Diplomarbeit Universität Graz*.
- Hoberlandt L. (1977): Distributional data on Saldidae (Heteroptera) in Czechoslovakia with a taxonomic note on *Salda sahlbergi* Reuter and *Salda henschi* (Reuter). – *Acta Entomol. Mus. Nat. Pragae* 39: 139–158.
- Hoffmann F. (1913a): *Cimex (Oeciacus) hirundinis* Jgns., die Schwalbenwanze. – *Entomologische Rundschau* 30 (16): 93–94.
- Hoffmann F. (1913b): Weiteres über die Schwalbenwanze (*Oeciacus hirundinis* Jenyns). – *Entomologische Rundschau* 30 (20): 116–117.
- Holzinger W. E. (2010): Tierökologisch orientierte Flächenbewertung im Naturschutz. – *Linzer biol. Beitr* 42/2: 1481–1493.
- Holzinger W. E., Frieß T., Komposch C. & Paill W. (2012): Tierökologische Bewertung von WF-Rotflächen ein und vier Jahre nach Einstieg in die WF-Maßnahme. – *Ländlicher Raum*, Ausgabe 02/2012, Online-Fachzeitschrift des Bundesministeriums für Land- und Forstwirtschaft, Umwelt und Wasserwirtschaft, 15 S.
- Holzinger, W. E., Aukema, B., den Bieman, C. F. M., Bourgouin, T., Carapezza, A., Cianferoni, F., Chen, P. P., Faraci, F., Goula, M., Helden, A., Hemala, V., Huber, E., Jerinic-Prodanovic, D., Kunz, G., Nickel, H., Morkel, C., Rabitsch, W., Ramsay, A., Rakauskas, R., Roca-Cusachs, M., Schlosser, L., Seljak, G., Serbina, L., Soulier-Perkins, A., Spodek, M. & Frieß T. (2017): Hemiptera records from Lake Spechtensee and from Southern Styria (Austria). – *Entomologica Austriaca* 24: 67–82.
- Horváth G. (1883): Révision du genre *Eremocoris* Fieb. – *Rev. Ent.* 2: 1–13.
- Hübner T. (1893): Fauna Germanica. Hemiptera Heteroptera (Die Halbflügler oder Schnabelkerfe: Wanzen), Heft 3: Tingides, Phymatides, Aradides, Hebrides, Hydrometrides, Reduvides, Saldides, Cimicidae. – *Wagnersche Buchdruckerei, Ulm*, 230 S.
- Janczyk F. (1963): Direktor Leopold Mader †. – *Ann. Naturhist. Mus. Wien* 66: 17.
- Jäch M. A. (1998): Univ.-Prof. emer. DI DDr. h.c. Herbert Franz zum 90. Geburtstag. – *Koleopt. Rdsch.* 68: 1–22.
- Kiefer H. (1941): Gabriel Strobl und sein Lebenswerk. – *Zeitschrift des Wiener Entomologen-Vereines* 26: 186–191.
- Kirchmair, G., T. Friess, J. Brandner, J. Stangl, R. Borovsky, J. Gunczy, W. Paill, L. W. Gunczy, M. Rode, L. Kuzmits, H. Frankl, W. Stani, D. Fröhlich, S. Preiml & Kunz G. (2017): Zoologischer Bericht vom Tag der Biodiversität 2017 im Naturpark Südsteiermark. – *Mitteilungen des Naturwissenschaftlichen Vereines für Steiermark* 147: 99–134.
- Kment P. & Dolejšová K. (2010): The assassin bug *Nagusta goedelii* (Hemiptera: Heteroptera: Reduviidae) in Prague: an accidental introduction? – *Klapalekiana* 46: 191–201.
- Kment P. & Jindra Z. (2008): New records of *Eurydema fieberi* from the Czech Republic with corrections to some previously published records of palaeartic *Eurydema* species (Hemiptera: Heteroptera: Pentatomidae). – *Acta Musei Moraviae, Scientiae biologicae* 93: 11–27.
- Kment P., Bryja J., Hradil K. & Jindra Z. (2005): New and interesting records of true bugs (Heteroptera) from the Czech Republic and Slovakia III. – *Klapalekiana* 41: 157–213.
- Kofler A., Heiss E. & Rabitsch W. (2008): Neue Fundmeldungen von Wanzen aus Osttirol und Kärnten (Insecta: Heteroptera) II. – *Beiträge zur Entomofaunistik* 9: 141–165.
- Komposch C., Frieß T. & Kreiner D. (2013): Natural Hazards - Hazards for Nature? Avalanches as a promotor of biodiversity. A case study on the invertebrate fauna in the Gesäuse National Park (Styria, Austria). – 5th Symposium for Research in Protected Areas, Conference Volume, 389–398.
- Komposch, C., W. Paill, S. Aurenhammer, W. Graf, G. Degasperis, T. Dejacó, T. Friess, W.E. Holzinger, W. Rabitsch, J. Schied, J. Volkmer, C. Wieser, P. Zimmermann, S. Aigner, G. Egger & Pöllinger U. (2017): Endemitenberg Koralpe, ein einzigartiger Gebirgsstock der österreichischen Zentralalpen. – *Taxaübergreifende Analyse und drohender Biodiversitätsverlust. – Entomologica Austriaca* 24: 172–174.
- Korn R. (2011): Biologie, Verbreitung, Ausbreitung und Bekämpfung der Bettwanze *Cimex lectularius* Linnaeus, 1758 (Heteroptera: Cimicidae) mit besonderer Berücksichtigung der Situation in Österreich. – *Bachelorarbeit Universität Graz*, 33 S.
- Korn R. (2014): True bugs (Insecta: Heteroptera) coenosis in Mesobromions of Southern Styria: Ecology, diversity and nature conservation. – *Masterarbeit Universität Graz*.
- Korn R. (2018): Heteroptera coenoses in Mesobromion grasslands of southern Styria. – *Mitteilungen des Naturwissenschaftlichen Vereines für Steiermark* 138, 75–104.
- Korn R. & Frieß T. (2012): Wanzen vom Südhang des Großen Buchsteins (Nationalpark Gesäuse) - Ergebnisse des GEO-Tages der Artenvielfalt 2011. – In: Kreiner D. & Maringer A. (Red.): Alpine Räume zwischen Bruckstein und Buchstein. Schriften des Nationalparks Gesäuse 8: 126–133.
- Korn R., Frieß T. & Wiesmair B. (2015): Wanzen (Insecta: Heteroptera) in Halbtrockenrasen und deren frühen Renaturierungsstadien in der Südsteiermark. – *Mitteilungen des Naturwissenschaftlichen Vereines für Steiermark* 144: 133–156.
- Korn, R., T. Frieß & Paill W. (2019): Wanzenbelege (Insecta: Heteroptera) aus Österreich in der Sammlung des Universalmuseums Joanneum Graz. – *Joanna Zoologie* 17: 171–286.
- Kreissl E. & Frantz K. (1993): Hans Kiefer und Johann Moosbrugger - zwei bedeutende Männer für die Erforschung der Insektenfauna des steirischen Ennsgebietes. – *Mitt. Abt. Zool. Landesmus. Joanneum* 47: 119–126.

- Kreissl E. & Frantz K. (1995): Nikolaus Poda von Neuhaus - der Beginn steirischer Entomologie. – Mitt. Abt. Zool. Landesmus. Joanneum 49: 93–95.
- Kreissl E., Wolkinger F. & Gepp J. (1988): Zum Auftreten von *Corythucha ciliata* (Say) in der Steiermark und im südlichen Burgenland (Tingidae, Heteroptera). – Mitt. Abt. Zool. Landesmus. Joanneum 41: 39–48.
- Kühnelt W. (1949): Die Landtierwelt, mit besonderer Berücksichtigung des Lunzer Gebietes. – In: Stepan E. (Hrsg.): Das Ybbstal, I. Bd., 90–154.
- Lämmermayr L. (1933): Querschnitte durch den Boden, die Pflanzendecke und Tierwelt von Graz. – In: Scharfetter R. & Reiter H. (Hrsg.): Naturgeschichtliche Lehrwanderungen in der Heimat. Ein Behelf für Lehrer, Schüler und Naturfreunde, Heft 1, 103 S.
- Lis J. A. (1997): Some remarks on the Palaearctic Cydnidae (Hemiptera: Heteroptera). – Acta entomol. Silesiana 4 (1/2): 3–7.
- Madera A. (1964): Zur Wanzenfauna des steirischen Ennsgebietes. – Mitt. Abt. Zool. u. Bot. Landesmuseum Joanneum 19: 7–8.
- Magnien P. (2000): Révision du genre *Cremnocephalus* Fieber, 1860; description de deux nouvelles espèces du Sud de la France et de Calabre; notes sur les genitalia femelle (Heteroptera, Miridae). – Nouv. Revue Ent. (N.S.) 17 (1): 51–67.
- Melber A., Günther H. & Rieger C. (1991): Die Wanzenfauna des österreichischen Neusiedlerseegebietes (Insecta, Heteroptera). – Wissenschaftliche Arbeiten Burgenland 89: 63–192.
- Mitis H. von (1937): Ökologie und Larvenentwicklung der mitteleuropäischen *Gerris* Arten (Heteroptera). – Zool. Jahrb. Syst. 69: 337–372.
- Morge G. (1974): P. Gabriel Strobl - Begründer des Naturhistorischen Museums des Stiftes Admont und sämtlicher derzeitiger vorhandener Kollektionen. – Beitr. Entom. 24 (Sonderh. 1974): 41–63.
- Morkel C. & Frieß T. (2018): Rindenwanzen (Insecta: Heteroptera: Aradidae) als Indikatoren natürlicher Waldentwicklung im Nationalpark Gesäuse (Österreich, Steiermark). – Joannea Zoologie 16: 93–138.
- Moosbrugger J. (1946): Die Wanzen des steirischen Ennsgebiets. – Zentralblatt für das Gesamtgebiet der Entomologie 1: 1–12.
- Moulet P. (1995): Hémiptères Coreoidea, Pyrrhocoridae et Stenocephalidae euroméditerranéens. – Faune de France 81, Paris, 336 S.
- Neuhäuser-Happe L. & Fritz J. J. (1998): Von schillernden Rittern und gefräßigen Räubern. Insektenleben auf dem Schloßberg. – In: Adlbauer K. & Ster T. (Hrsg.): Lebensraum mit Geschichte. Der Grazer Schloßberg, austria median service, 155–198.
- Péricart J. (1970): Désignation de néotypes, lectotypes et paralectotypes pour diverses espèces paléarctiques d'Anthocoridae et Microphysidae (Hemiptera). – Ann. Soc. Entomol. France (N. S.) 6: 733–755.
- Péricart J. (1972): Hémiptères Anthocoridae, Cimicidae et Microphysidae de l'Ouest-Paléarctique. – Faune de l'Europe et du Bassin Méditerranéen 7, Paris, 402 S.
- Péricart J. (1983): Hémiptères Tingidae euroméditerranéens. – Faune de France 69, Paris, 620 S.
- Péricart J. (1984): Hémiptères Berytidae euroméditerranéens. – Faune de France 70, Paris, 172 S.
- Péricart J. (1987): Hémiptères Nabidae d'Europe occidentale et du Maghreb. – Faune de France 71, Paris, 185 S.
- Péricart J. (1990): Hémiptères Saldidae et Leptopodidae d'Europe Occidentale et du Maghreb. – Faune de France 77, Paris, 238 S.
- Péricart J. (1998): Hémiptères Lygaeidae euroméditerranéens. – Faune de France 84, Paris; vol. I 84a, 468 S.; vol. II 84b, 453 S.; vol. III 84c, 487 S.
- Péricart J. (2002): Note sur le genre *Sciocoris* Fallén, 1829, et ses représentants euro-méditerranéens (Heteroptera, Pentatomidae). – Bull. Soc. entomol. Fr. 107(4): 435–448.
- Péricart J. (2010): Hémiptères Pentatomoidea Euro-Méditerranéens. Volume 3: Podopinae et Asopinae. – Faune de France 93: 1–494.
- Pichler W. (1939): Der Riedelteich bei Leoben. – Mitt. naturwiss. Ver. Steiermark 75: 160–167.
- Plaf R. (1951): Die Tiergemeinschaften des Häuselberges, unter besonderer Berücksichtigung der thermophilen Elemente. – Dissertation Universität Graz.
- Poda von Neuhaus N. (1761): Insecta Musei Graecensis, quae in ordines, genera et species juxta systema naturae Caroli Linnaei digessit. – Haer. Widmanstadii, Graecii, 127 S.
- Porsch O. (1957): Alte Insektentypen als Blumenbeute. – Österr. Bot. Z. 104: 115–164.
- Proschek M. (2001): Ökofaunistische Untersuchung mit dem Schwerpunkt Lamellicornia (Insecta: Coleoptera) im Naturschutzgebiet Schuffnergraben-Höll bei St. Anna am Aigen (Südoststeiermark). – Diplomarbeit Universität Graz, 135 S. + Anhang.
- Protić L. (1987): Hemiptera - Heteroptera collection of Nikolaus A. Kormilev in Natural History Museum in Belgrade. – Nat. Hist. Mus. Belgrade, Spec. Vol. 35: 1–100.
- Rabitsch W. (1999): Die Wanzensammlung (Insecta, Heteroptera) von Johann Moosbrugger (1878-1953) am Naturhistorischen Museum Wien. – Ann. Naturhist. Mus. Wien 101B: 163–199.
- Rabitsch W. (2001): Notizen zur Wanzenfauna Österreichs (Insecta, Heteroptera). – Linzer biol. Beitr. 33/1: 83–86.
- Rabitsch W. (2003a): Die Wanzensammlung am Landesmuseum Kärnten. – Rudolfinum, Jahrbuch des Landesmuseums Kärnten 2002: 451–480.
- Rabitsch W. (2003b): Vorarbeiten zur Erstellung einer kritischen Check-Liste der Wanzen Österreichs. – Heteropteron 17: 17–18.
- Rabitsch W. (2004a): Annotations to a check-list of the Heteroptera (Insecta) of Austria. – Ann. Naturhist. Mus. Wien 105B: 453–492.
- Rabitsch W. (2005): Heteroptera (Insecta). – In: Schuster R. (Hrsg.): Checklisten der Fauna Österreichs, No. 2, 1–64.
- Rabitsch W. (2006): Geschichte und Bibliographie der Wanzenkunde in Österreich. In: Rabitsch W. (Hrsg.): Hug the bug – For love of true bugs. Festschrift zum 70. Geburtstag von Ernst Heiss. Denisia 19: 41–94.
- Rabitsch W. (2007): Rote Listen ausgewählter Tiergruppen Niederösterreichs - Wanzen (Heteroptera). – Niederösterreichische Landesregierung, St. Pölten, 280 S.
- Rabitsch W. (2008a): Alien True Bugs of Europe (Insecta: Hemiptera: Heteroptera). – Zootaxa 1827: 1–44.
- Rabitsch W. (2008b): The Times They Are A-Changin': Driving forces of recent additions to the Heteroptera fauna of Austria. – In: Grozeva S. & Simov N. (Hrsg.): Advances in Heteroptera Research. Pensoft Publ., Sofia, 309–326.
- Rabitsch W. (2009): Wanzen (Heteroptera). – In: Rabitsch W. & Essl F. (Hrsg.): Endemiten – Kostbarkeiten in Österreichs Pflanzen- und Tierwelt. Naturwissenschaftlicher Verein für Kärnten und Umweltbundesamt, 617–624.
- Rabitsch W. (2012): Checkliste und Rote Liste der Wanzen des Burgenlandes (Insecta, Heteroptera). – Wissenschaftliche Mitteilungen Niederösterreichisches Landesmuseum 23: 161–306.
- Rabitsch W. (2014): Erstnachweise von *Nagusta goedelii* (Kolenati, 1857) (Heteroptera: Reduviidae) in Wien und Niederösterreich. – Beiträge zur Entomofaunistik 14: 177–179.
- Rabitsch W. & Adlbauer K. (2001): Erstnachweis und bekannte Verbreitung von *Oxycaenus lavaterae* (Fabricius, 1787) in Österreich (Heteroptera: Lygaeidae). – Beiträge zur Entomofaunistik 2: 49–54.
- Rabitsch W. & Deckert J. (2008): Die Ritterwanze *Lygaeus equestris* Linnaeus, 1758 (Heteroptera, Lygaeidae) - das Insekt des Jahres 2007. – Beiträge zur Entomofaunistik 8 (2007): 212–218.
- Rabitsch W. & Frieß T. (2011): *Stephanitis takeyai* Drake & Maa, 1955, auch in Österreich festgestellt. – Beiträge zur Entomofaunistik 12: 138–140.
- Rabitsch W. & Heiss E. (2005): *Leptoglossus occidentalis* Heidemann, 1910, eine amerikanische Adventivart auch in Österreich aufgefunden (Heteroptera, Coreidae). – Ber. naturwiss.-med. Verein Innsbruck 92: 131–135.
- Rabitsch W. & Zettel H. (2000): Zur Wasserwanzenfauna (Heteroptera: Gerromorpha und Nepomorpha) des nördlichen Österreich. – Linzer biol. Beitr. 32/2: 1257–1268.
- Rabitsch W., Bräu M. & Frieß T. (2011): *Belonochilus numenius* (Say, 1832) (Heteroptera, Lygaeidae) has reached Austria! – Beiträge zur Entomofaunistik 12: 148–149.
- Rabitsch W., Schmolke, F. & Schulz-Mirbach, T. (2015): Another signal of climate change? First records of the Mediterranean *Graptopeltus validus* (Horváth, 1875) (Hemiptera: Heteroptera: Lygaeidae s.l.) in Austria. – Beiträge zur Entomofaunistik 16: 122–125.
- Rabitsch W., Brandner J., Damken C., Dorow W., Faraci F., Göricke P., Gößner, M., Hartung V., Heiss E., Hoffmann H.-J., Klausnitzer B., Kleinstauber W., Korn R., Kothe T., Liebenow K., Morkel C., Münch M., Münch D., Rieger C., Rieger U., Rietschel S., Roth S., Simon H., Strauß G., Voigt K. & Frieß T. (2014): Wanzenfunde anlässlich des 39. Treffens der „Arbeitsgruppe Mitteleuropäischer Heteropterologen“ in Admont, Nationalpark Gesäuse (15.-18.8.2013). – Joannea Zoologie 13: 129–145.
- Reuter O. M. (1872): Nabidae novae et minus cognitae. – Öfver. Kgl. Vet.-Akad. Förh. 6: 79–96.
- Reuter O. M. (1875): Hemiptera Heteroptera Austriaca, mm. Maji-Augusti 1870 a. J. A. Palmén collecta. – Verh. Zool.-Bot. Ges. Wien 25: 83–88.
- Reuter O. M. (1881): Analecta hemipterologica. Zur Artenkenntnis, Synonymie und geographischen Verbreitung palaearktischer Heteropter. – Berliner Entomol. Z. 25: 155–196.
- Reuter O. M. (1884a): Monographia Anthocoridarum orbis terrestris. – Helsingforsiae: 1–204.
- Reuter O. M. (1884b): Ad cognitionem Aradidarum palaearticularum. – Wien. Ent. Ztg. 3: 129–136.
- Reuter O. M. (1895): Species palaearticae generis *Acanthia* Fabr., Latr. – Acta Soc. Scient. Fenn. 21 (2): 1–58.
- Reuter O. M. (1902): Miscellanea Hemipterologica. Hemipterologische Mitteilungen. – Öfvers. Fin. Vet.-Soc. Förh. 44: 141–188.

- Reuter O. M. (1908): Charakteristik und Entwicklungsgeschichte der Hemipteren-Fauna (Heteroptera, Auchenorrhyncha und Psyllidae) der paläarktischen Coniferen. Helsingfors, 129 S.
- Reuter O. M. (1912–1913): Ausführliche Beschreibungen einiger paläarktischen <sic> Hemipteren. – Öfvers. Fin. Vet.-Soc. Förhandl. 55: 1–111.
- Ribes J. & Goula M. (1986): Dr. E. Wagner's entomological collection: Miridae (Insecta, Heteroptera) preserved in the Zoological Museum Hamburg (FRG). – Mitt. hamb. zool. Mus. Inst. 8: 243–335.
- Rieger C. (1972): Zu *Rhynocoris* Hahn, 1833. – Dtsch. Ent. Z., N. F. 19: 15–20.
- Rieger C. (1978): Zur Verbreitung von *Trigonotylus coelestialium* (Kirkaldy, 1902). – Nachr. Bl. Bayer. Ent. 27: 83–90.
- Rieger C. (1985): Zur Systematik und Faunistik der Weichwanzen *Orthops kalmi* Linné und *Orthops basalis* Costa (Heteroptera, Miridae). – Veröff. Naturschutz Landschaftspflege Bad.-Württ. 59/60 (1984): 457–465.
- Rieger (1997): Ergänzungen zur Faunistik und Systematik einiger Wanzen in Baden-Württemberg (Insecta, Heteroptera) II. – Carolinae 55: 43–48.
- Rieger C. (1996): *Strongylocoris niger* Herrich-Schäffer - ein Beitrag zur Verbreitung und Wirtspflanzenbindung (Heteroptera: Miridae). – Entomol. Z. 106: 336–340.
- Rieger C. (1997): Ergänzungen zur Faunistik und Systematik einiger Wanzen in Baden-Württemberg (Insecta, Heteroptera) II. – Carolinae 55: 43–48.
- Rinne V. (1989): Review of the European *Poeciloscytus* subgenus *Poeciloscytus* (Heteroptera, Miridae), with two new species and special reference to the Finnish fauna. – Ann. Entomol. Fennici 55: 89–101.
- Roubal J. (1965): Chiragra-Komplex unter der Lygaeiden-Gattung *Megalonotus* Fieber 1860 aus dem europäischen Festland. Ein Versuch um die taxonomische Lösung. – Acta Entomol. Mus. Nat. Pragae 36: 555–588.
- Sabransky H. (1912): Beiträge zur Kenntnis der Hemipterenfauna Steiermarks. – Mitt. naturwiss. Ver. Steiermark 48: 308–318.
- Sabransky H. (1915): Entomologisch-faunistische Beiträge. – Mitt. naturwiss. Ver. Steiermark 52: 245–251.
- Sallmannshofer, M., Ette, E., Hinterstoisser, T., Cech, T. L. & G. Hoch (2019): Erstnachweis der Eichennetzwanze, *Corythucha arcuata*, in Österreich. Forstschutz Aktuell 66 (2019), online, 6 S.
- Schimitschek E. (1969): Hofrat Professor Dr. phil. Leopold Fulmek zum Gedenken. – Anz. f. Schädlingskunde und Pflanzenschutz 42: 190.
- Schremmer F. (1959): Beobachtungen über die Insektenfauna der Lärche (*Larix decidua*) im östlichen Randgebiet ihrer natürlichen Verbreitung, mit besonderer Berücksichtigung einer Großstadtlärche. – Ztschr. angew. Ent. 45: 1–48, 113–153.
- Seibold S., Bässler C., Baldrian P., Thom S., Müller J. & Gofner M. M. (2014): Wood resource and not fungi attract early-successional saproxylic species of Heteroptera - an experimental approach. – Insect Conservation and Diversity (2014) doi: 10.1111/icad.12076
- Sixl W. (1975): Zum Problem der verwilderten Stadtauben (Aves, Columbiformes, Columidae). – Mitt. Abt. Zool. Landesmus. Joanneum 4 (1): 87–97.
- Speta F. (2004): Österreichs Entomologen der ersten Stunde: Nikolaus Poda (1723–1798) und Joannes Antonio Scopoli (1723–1788). – Denisia 13: 567–618.
- Stark W. (1975): Bemerkenswerte Insektenfunde im Stadtgebiet von Graz. – Ber. Arb.gem. ökol. Ent. Graz 5: 1–6.
- Stichel W. (1924): Die Hemipterensammlung des Zoologischen Institutes in Berlin. – Int. Ent. Z., 17 (20): 155–157, 17 (21): 165–166, 17 (22): 175–176, 17 (23): 186–187, 17 (24): 195–197.
- Stichel W. (1957–1962): Illustrierte Bestimmungstabellen der Wanzen. II. Europa. (Hemiptera Heteroptera Europae), 4 Bände, (1957): 1–96, (1958): 97–224, (1959): 225–384, (1960): 385–544, (1961): 545–768, (1962): 769–838, Stichel, Berlin-Hermsdorf.
- Strobl G. (1900): Steirische Hemipteren. – Mitt. naturwiss. Ver. Steiermark 36: 170–224.
- Tamanini L. (1958): Revisione del Genere *Carpocoris* Kl. con speciale riguardo alle specie italiane. (Hemiptera Heter., Pentatomidae). – Mem. Mus. Civ. St. Nat. Verona 6: 333–388.
- Voigt K. (2013): 39. Treffen der „Arbeitsgruppe Mitteleuropäischer Heteropterologen“ in Admont / Steiermark vom 16.-18.08.2013. – Heteropteron 40: 3–10.
- Wachmann E., Melber A. & Deckert J. (2004): Wanzen. Band 2. Cimicomorpha. Microphysidae (Flechtenwanzen), Miridae (Weichwanzen). – Die Tierwelt Deutschlands 75, Göcke & Evers, Keltern, 288 S.
- Wachmann E., Melber A. & Deckert J. (2006): Wanzen. Band 1. Dipsocoromorpha, Nepomorpha, Gerromorpha, Leptopodomorpha, Cimicomorpha (Teil 1). Die Tierwelt Deutschlands 77, Göcke & Evers, Keltern, 264 S.
- Wachmann E., Melber A. & Deckert J. (2007): Wanzen. Band 3. Pentatomomorpha I. Aradidae, Lygaeidae, Piesmatidae, Berytidae, Pyrrhocoridae, Alydidae, Coreidae, Rhopalidae, Stenocephalidae. Die Tierwelt Deutschlands 78, Göcke & Evers, Keltern, 272 S.
- Wachmann E., Melber A. & Deckert J. (2008): Wanzen. Band 4. Pentatomomorpha II. Pentatomoidea. Cydnidae, Thyreocoridae, Plataspidae, Acanthosomatidae, Scutelleridae, Pentatomidae. – Die Tierwelt Deutschlands 81, Göcke & Evers, Keltern, 230 S.
- Wachmann E., Melber A. & Deckert J. (2012): Wanzen. Band 5. Supplementband zu Bänden 1–4. – Die Tierwelt Deutschlands 82, Göcke & Evers, Keltern, 256 S.
- Wagner E. (1941): *Cremnocephalus alpestris* sp. nov., eine neue deutsche Miridenart (Hemipt., Heteropt.). – Mitt. deut. Ent. Ges., 10: 99–103.
- Wagner E. (1943): 21. Familie Miridae Dh. 1859. – In: Gulde J. (Hrsg.): Die Wanzen Mitteleuropas 9, 1–160.
- Wagner E. (1946a): A new subspecies of *Orthotylus ericetorum* Fall., from the Alps (Hem. Het. Miridae). – Acta Entomologica Museum Naturae Pragae 24: 217–220.
- Wagner E. (1946b): The genus *Microsynamma* Fieb. (Hemiptera Heteroptera, Family Miridae). – Ann. Mag. Nat. Hist. (11) 13: 460–482.
- Wagner E. (1947): *Lygus rutilans* Horv. – Mitt. naturwiss. Ver. Steiermark 76: 74–77.
- Wagner E. (1949a): Zur Systematik der Gattung *Lygus* Hhn. (Hem. Het. Miridae). – Verh. Ver. naturwiss. Heimatforsch. Hamburg 30: 26–40.
- Wagner E. (1949b): Reihenuntersuchungen bei der Untergattung *Exolygus* E. Wagn. (Hem. Het. Miridae) (Fortsetzung der Arbeit über *Lygus rutilans* Horv.). – Mitt. naturwiss. Ver. Steiermark 77/78: 145–150.
- Wagner E. (1951a): *Strongylocoris atrocoeruleus* Fieb. - eine bisher übersene deutsche Miridenart (Hem. Heteropt.). – Mitt. Münchner Entomol. Gesell. 41: 241–244.
- Wagner E. (1951b): On the genus *Poeciloscytus* Fieb. (Hem. Het., Miridae). – Acta Entomol. Mus. Nat. Pragae 26 (1948): 1–8.
- Wagner E. (1952a): Blindwanzen oder Miriden. Die Tierwelt Deutschlands 41, Gustav Fischer, Jena, 218 S.
- Wagner E. (1952b): *Phytocoris pseudopini* nov. spec. (Hem. Het. Miridae). – Ber. Naturf. Ges. Augsburg 5: 101–104.
- Wagner E. (1955): *Acompocoris montanus* nov. spec. (Hemipt. Heteropt. Anthocoridae). – Entomol. Nachr.bl. Österr. Schweiz. Entomol. 7 (1): 20–22.
- Wagner E. (1957a): Zur Systematik der Gattung *Notostira* Fieber (Hem. Het. Pentatomidae). – Nachr.bl. Bayer. Ent. 6 (1): 1–5.
- Wagner E. (1957b): Zur Gattung *Saldula* (Hem. Het. Saldidae). – Nachr.bl. Bayer. Ent. 6 (12): 116–120.
- Wagner E. (1960a): Über *Physatocheila smreczynskii* China 1952 (Hem. Het. Tingidae). – Mitt. Münchner Entomol. Ges., 50: 83–92.
- Wagner E. (1960b): Beitrag zur Systematik der Gattung *Globiceps* Lep. et Serv. 1825 (Hem. Het. Miridae). – Comm. Biol. 23 (5): 3–26.
- Wagner E. (1965): Die taxonomische Bedeutung des Baues der Genitalien des Männchens bei der Gattung *Sciocoris* Fallén, 1828 (Hem. Het. Pentatomidae). – Acta Ent. Musei Nat. Pragae 36: 91–167.
- Wagner E. (1966): Wanzen oder Heteropteren, I. Pentatomorpha. – In: Dahl F. (Hrsg.): Die Tierwelt Deutschlands und der angrenzenden Meeresteile 54, Fischer, Jena, 235 S.
- Wagner E. (1967): Wanzen oder Heteropteren, II. Cimicomorpha. – In: Dahl F. (Hrsg.): Die Tierwelt Deutschlands und der angrenzenden Meeresteile 55, Fischer, Jena, 179 S.
- Wagner E. & Zimmermann S. (1955): Beitrag zur Systematik der Gattung *Gerris* F. (Hemiptera-Heteroptera, Gerridae). – Zool. Anz. 155 (7/8): 177–190.
- Walcher, R., Karrer, J., Sachslehner, L., Böhner, A., Pachinger, B., Brandl, D., Zaller, J. G., Arnberger, A. & Frank T. (2017): Diversity of bumblebees, heteropteran bugs and grasshoppers maintained by both: abandonment and extensive management of mountain meadows in three regions across the Austrian and Swiss Alps. – Landscape Ecol (2017) 32:1937–1951. DOI 10.1007/s10980-017-0556-1
- Werner D. J. (2004): Die Andromeda-Gitterwanze (*Stephanitis takeyai* Drake & Maa, 1955) vermehrt auf Friedhöfen und in Privatgärten gefunden. – Heteropteron 18: 11–19.
- Wotzel F. (1939): Zoologische Beobachtungen aus dem Gebiete der Steindorfer und Wundscher Teiche. – Mitt. naturwiss. Ver. Steiermark 75: 215–226.
- Wyniger D. (2006): The Central European Halodapini (Insecta: Heteroptera: Miridae: Phylinae). – Russian Entomological Journal 15 (2): 233–238.
- Zulka K.-P. & Eder E. (2007): Zur Methode der Gefährdungseinstufung: Prinzipien, Aktualisierungen, Interpretation, Anwendung. – In: Zulka K.-P. (Red.): Rote Listen gefährdeter Tiere Österreichs. Checklisten, Gefährdungsanalysen, Handlungsbedarf. Grüne Reihe des Lebensministeriums 14/2: 11–36.
- Zulka K.-P., Eder E., Höttinger H. & Weigand E. (2001): Grundlagen zur Fortschreibung der Roten Listen gefährdeter Tiere Österreichs. – Monographien Umweltbundesamt Wien, 135, 85 S.
- Zulka K.-P., Eder E., Höttinger H. & Weigand E. (2005): Einstufungskonzept. – In: Zulka K.-P. (Red.): Rote Listen gefährdeter Tiere Österreichs. Checklisten, Gefährdungsanalysen, Handlungsbedarf. Grüne Reihe des Lebensministeriums 14/1: 11–44.



## IX. ZIKADEN

**Werner E. Holzinger, Elisabeth Huber, Gernot Kunz, Lydia Schlosser**

Aus Österreich sind etwa 650 Zikadenarten bekannt, rund 500 davon kommen auch in der Steiermark vor. Sie ernähren sich ausschließlich von Pflanzensaft (zwei Arten leben an Pilzhyphen) und besiedeln alle terrestrischen und semiaquatischen Lebensräume von der planaren bis zur alpinen Höhenstufe.

Ihre Bedeutung als Bioindikatoren zur Beurteilung der naturschutzfachlichen Bedeutung von Flächen und als Surrogat der Gesamtdiversität ist inzwischen unbestritten. Dies wird fachlich begründet durch ihre große Artenvielfalt und ihre hohe Präsenz in Lebensräumen, die enge Bindung an Lebensraumeigenschaften (Mikroklima und -strukturen, Vegetation/Pflanzenarten, Boden, Licht, Temperatur), ihre funktionelle Stellung in Ökosystemen und ihre räumliche und zeitliche Sensitivität in Bezug auf Veränderungen des Lebensraums. Aus pragmatischen Gründen werden zudem die gute Bestimmbarkeit, die guten Kenntnisse zur Biologie und Ökologie und die rasche und einfache Erfassbarkeit im Freiland angeführt (Achtziger et al. 2014, FSV 2015 u.a.).

Die Verfügbarkeit einer Roten Liste ist eine zentrale Notwendigkeit, um Organismen als Biodiversitätsindikatoren und zur naturschutzfachlichen Flächenbewertung heranziehen zu können. Hier wird erstmals eine Rote Liste für Zikaden der Steiermark vorgelegt. Behandelt werden 504 Arten auf Basis von etwa 20.000 Datensätzen. Digitalisiert wurden bislang 16.956, davon stammen fast 95 % aus den letzten 20 Jahren. Trends werden vor allem aus Entwicklungen der Lebensräume und Nährpflanzen abgeleitet – konkrete Daten zu Zikadenarten sind leider nur in sehr wenigen Fällen verfügbar. Dies ist auch der Grund, warum in dieser Liste keine ausgestorbenen Arten angeführt werden: Im Gegensatz zu z.B. Laufkäfern liegen für vermutlich historisch präsenzte Arten (wie z.B. die an unregulierte Flüsse gebundene Art *Mimalligus lacteinervis*), die heute nicht (mehr) vorhanden sind, keine Beweise für ehemalige Vorkommen vor.

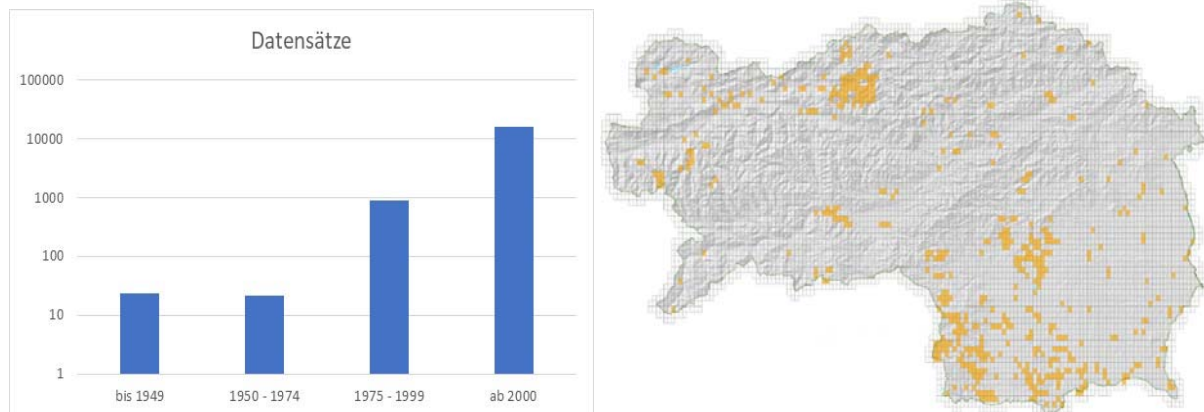


Abbildung 69: Anzahl der ausgewerteten Datensätze zu Zikaden aus verschiedenen Zeiträumen (links) und Lage der digitalisierten Zikaden-Nachweispunkte (rechts).

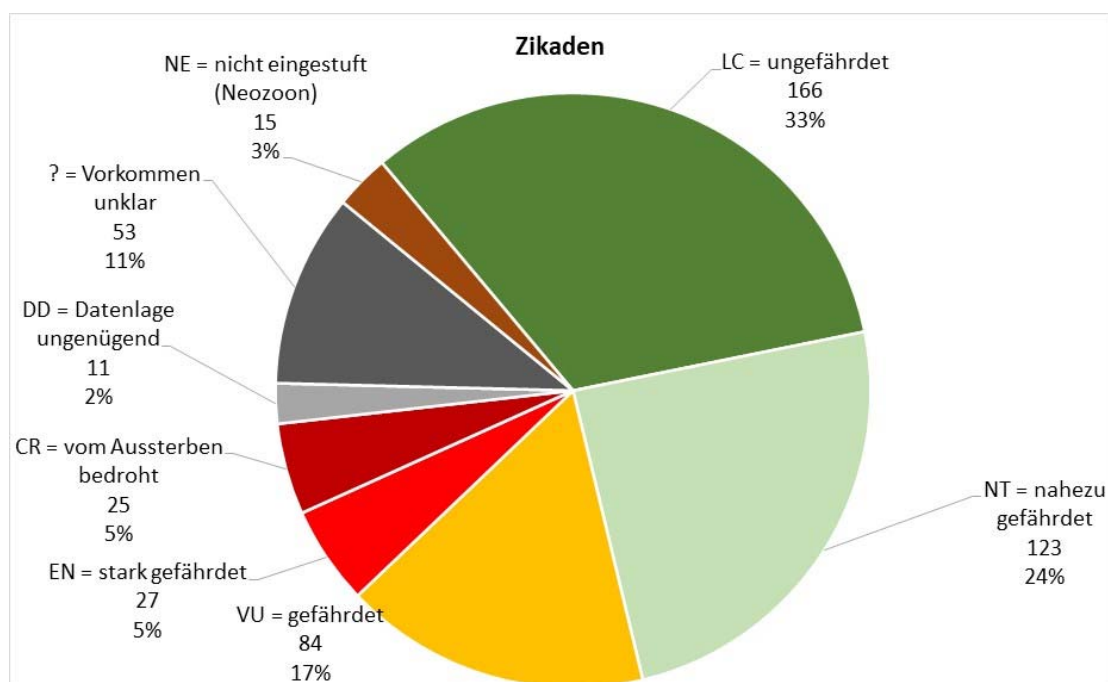


Abbildung 70: Gefährdungssituation der Zikadenfauna der Steiermark (n = 504 Arten).

## Checkliste und Rote Liste

Tabelle 21: Rote Liste der Zikaden der Steiermark. Re = Referenzzustand, Be = aktueller Bestand, Tr = Trend, kP = besonders kleine Population, Zu = Zuwanderung, RL = Rote Liste. Die Spalten Isolation, anthropogene Gefährdung und sonstige Risikofaktoren treffen für die Arten nicht zu und wurden daher aus Platzgründen eliminiert. Arten, die in der Spalte RL mit „?“ bewertet wurden, wurden aufgrund offener Fragen zur Verbreitung und/oder Taxonomie noch nicht eingestuft.

	Wissenschaftlicher Name	Deutscher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	RL
	Fulgoromorpha Evans, 1946	Spitzkopfizikaden						
	Cixiidae Spinola, 1839	Glasflügelzikaden						
	Cixiini Spinola, 1839							
1	Cixius beieri Wagner, 1939	Berg-Glasflügelzikade	2	-2	-1			VU
2	Cixius cambricus China, 1935-Gruppe	Kambrische Glasflügelzikade	2	-3	-2			EN
3	Cixius cunicularius (Linnaeus, 1767)	Busch-Glasflügelzikade	5	-2	0			LC
4	Cixius distinguendus Kirschbaum, 1868	Wald-Glasflügelzikade	5	-3	-1			VU
5	Cixius dubius Wagner, 1939	Hain-Glasflügelzikade	4	-3	-1			VU
6	Cixius heydenii Kirschbaum, 1868	Rhododendron-Glasflügelzikade	5	-1	0			LC
7	Cixius nervosus (Linnaeus, 1758)	Gemeine Glasflügelzikade	6	-2	0			LC
8	Cixius similis Kirschbaum, 1868	Torf-Glasflügelzikade	3	-4	-1			EN
9	Cixius simplex (Herrich-Schäffer, 1835)	Haken-Glasflügelzikade	4	-3	-1			VU
10	Cixius sticticus Rey, 1891-Gruppe	Französische Glasflügelzikade	3	-2	-2			VU
11	Cixius stigmaticus (Germar, 1818)	Trug-Glasflügelzikade	2	-3	-1			VU
12	Cixius wagneri China, 1942	Südliche Glasflügelzikade	2	-3	-1			VU
13	Tachycixius pilosus (Olivier, 1791)	Pelz-Glasflügelzikade	4	-2	0			NT
	Oecleini Muir, 1922							
14	Myndus musivus (Germar, 1825)	Weiden-Glasflügelzikade						?
15	Trigonocranus emmeae Fieber, 1876	Weißer Glasflügelzikade	?	?	?			DD
	Pentastirini Emeljanov, 1971							
16	Hyalesthes obsoletus Signoret, 1865	Winden-Glasflügelzikade	2	-2	-2			VU
17	Hyalesthes philesakis Hoch, 1986	Griechische Glasflügelzikade	1	-2	0	ja		CR
18	Pentastiridius beieri (Wagner, 1970)	Kiesbank-Glasflügelzikade	2	-5	-1			CR
19	Pentastiridius leporinus (Linnaeus, 1761)	Schilf-Glasflügelzikade						?

	Wissenschaftlicher Name	Deutscher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	RL
20	Reptalus cuspidatus (Fieber, 1876)	Östliche Glasflügelzikade	3	-2	-2			VU
21	Reptalus panzeri (Löw, 1883)	Rosen-Glasflügelzikade	3	-2	-1			NT
	Delphacidae Leach, 1865	Spornzikaden						
	Asiracinae Motschulski, 1863							
22	Asiraca clavicornis (Fabricius, 1794)	Schaufelspornzikade	4	-2	-2			VU
	Kelisiinae Wagner, 1963							
23	Anakelisia fasciata (Kirschbaum, 1868)	Uferseggen-Spornzikade						?
24	Anakelisia perspicillata (Boheman, 1845)	Triftenspornzikade	5	-2	-1			LC
25	Kelisia confusa Linnavuori, 1957	Steifseggen-Spornzikade	3	-4	-2			VU
26	Kelisia guttula (Germar, 1818)	Fleckenspornzikade	3	-3	-2			VU
27	Kelisia guttulifera (Kirschbaum, 1868)	Wegspornzikade	4	-3	-1			VU
28	Kelisia halpina Remane & Jung, 1995	Alpen-Erdseggen-Spornzikade	3	-2	-1			NT
29	Kelisia irregulata Haupt, 1935	Blauseggen-Spornzikade	3	-3	-2			VU
30	Kelisia monoceros Ribaut, 1934	Einhorn-Spornzikade	5	-2	-2			NT
31	Kelisia pallidula (Boheman, 1847)	Weißer Spornzikade	4	-2	-2			VU
32	Kelisia praecox Haupt, 1935	Seegras-Spornzikade	4	-2	-1			NT
33	Kelisia punctulum (Kirschbaum, 1868)	Punktierte Spornzikade						?
34	Kelisia ribauti Wagner, 1938	Schwarzlippen-Spornzikade	3	-3	-1			VU
35	Kelisia sima Ribaut, 1934	Gelbseggen-Spornzikade	4	-2	-2			VU
36	Kelisia vittipennis (J. Sahlberg, 1868)	Wollgras-Spornzikade	3	-3	-2			VU
	Stenocraninae Wagner, 1963							
37	Stenocranus fuscovittatus (Stål, 1858)	Bunte Spornzikade	3	-3	-1			VU
38	Stenocranus major (Kirschbaum, 1868)	Große Spornzikade	5	-1	-1			LC
39	Stenocranus minutus (Fabricius, 1787)	Knautgras-Spornzikade	5	0	0			LC
	Delphacinae Wagner, 1963							
40	Acanthodelphax denticauda (Boheman, 1847)	Zahnspornzikade	3	-2	-1			VU
41	Acanthodelphax spinosa (Fieber, 1866)	Stachelspornzikade	5	0	0			LC
42	Calligypona reyi (Fieber, 1866)	Simsenspornzikade	1	-3	-1			CR
43	Chloriona smaragdula (Stål, 1853)	Smaragd-Schilfspornzikade	5	-2	-1			LC
44	Chloriona unicolor (Herrich-Schäffer, 1835)	Trug-Schilfspornzikade	2	-3	-2			EN
45	Chlorionidea flava (Löw, 1885)	Blaugras-Spornzikade	4	-2	-2			VU
46	Conomelus anceps (Germar, 1821)	Gemeine Binsenspornzikade	6	-2	-1			LC
47	Conomelus lorifer Ribaut, 1948 ssp. dehnelti Nast, 1966	Südliche Binsenspornzikade	4	-2	-1			NT
48	Criomorphus albomarginatus Curtis, 1833	Bindenspornzikade	5	-2	-1			NT
49	Criomorphus williamsi China, 1939	Englische Spornzikade	1	-2	-1			CR
50	Delphacinus mesomelas (Boheman, 1850)	Schwingelspornzikade						DD
51	Delphacodes capnodes (Scott, 1870)	Gemeine Weißlippen-Spornzikade	2	-4	-1			EN
52	Delphacodes venosus (Germar, 1830)	Plumpspornzikade	4	-2	-1			NT
53	Delphax crassicornis (Panzer, 1796)	Bunte Schilfspornzikade	4	-3	-2			VU
54	Delphax pulchellus (Curtis, 1833)	Wiesen-Schilfspornzikade						?
55	Dicranotropis divergens Kirschbaum, 1868	Rotschwengel-Spornzikade	6	0	0			LC
56	Dicranotropis hamata (Boheman, 1847)	Queckenspornzikade	6	0	0			LC
57	Ditropis pteridis (Spinola, 1839)	Farnspornzikade						?
58	Ditropis flavipes (Signoret, 1865)	Trespenspornzikade	4	-2	-2			VU
59	Euconomelus lepidus (Boheman, 1847)	Sumpfried-Spornzikade	2	-4	-2			CR
60	Euides basilinea (Germar, 1821)	Schöne Schilfspornzikade	5	-3	-1			NT
61	Eurybregma nigrolineata Scott, 1875	Zebbraspornzikade						?
62	Eurysa lineata (Perris, 1857)	Streifenspornzikade	2	-2	-2			VU
63	Eurysula lurida (Fieber, 1866)	Reitgras-Spornzikade	4	-1	-1			LC
64	Florodelphax leptosoma (Flor, 1861)	Florspornzikade	3	-2	-2			VU
65	Hyledelphax elegantula (Boheman, 1847)	Scheckenspornzikade	6	-1	-1			LC
66	Javesella bottnica Huldén, 1974	Bottnische Spornzikade	1	-4	-2	ja		CR
67	Javesella discolor (Boheman, 1847)	Flossenspornzikade	6	-1	-1			LC
68	Javesella dubia (Kirschbaum, 1868)	Säbelspornzikade	6	-1	-1			LC
69	Javesella forcipata (Boheman, 1847)	Zangenspornzikade	5	-1	-1			LC

	Wissenschaftlicher Name	Deutscher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	RL
70	<i>Javesella obscurella</i> (Boheman, 1847)	Schlammspornzikade	6	0	0			LC
71	<i>Javesella pellucida</i> (Fabricius, 1794)	Wiesenspornzikade	6	-1	-1			LC
72	<i>Javesella stali</i> (Metcalf, 1943)	Schachtelhalm-Spornzikade						?
73	<i>Kosswigianella exigua</i> (Boheman, 1847)	Heidespornzikade	3	-2	-2			VU
74	<i>Laodelphax striatella</i> (Fallén, 1826)	Wanderspornzikade	6	0	0			LC
75	<i>Litemixia pulchripennis</i> Asche, 1980	Französische Spornzikade	2	-4	-1			EN
76	<i>Megadelphax sordidula</i> (Stål, 1853)	Haferspornzikade	6	-2	-2			LC
77	<i>Megamelus notula</i> (Germar, 1830)	Gemeine Seggenspornzikade	5	-2	-2			NT
78	<i>Mirabella albifrons</i> (Fieber, 1879)	Weißkopf-Spornzikade	2	-2	-1			VU
79	<i>Muellerianella brevipennis</i> (Boheman, 1847)	Schmielenspornzikade	5	-1	0			LC
80	<i>Muellerianella extrusa</i> (Scott, 1871)	Pfeifengras-Spornzikade	5	-1	-1			NT
81	<i>Muellerianella fairmairei</i> (Perris, 1857)	Amazonenspornzikade	5	-1	-1			NT
82	<i>Muirodelphax aubei</i> (Perris, 1857)	Ödlandspornzikade						?
83	<i>Nothodelphax distincta</i> (Flor, 1861)	Hochmoor-Spornzikade	2	-4	-2			CR
84	<i>Oncodelphax pullula</i> (Boheman, 1852)	Klauenspornzikade	1	-4	-1			CR
85	<i>Paradelphacodes paludosa</i> (Flor, 1861)	Sumpfspornzikade	3	-3	-1			VU
86	<i>Paraliburnia adela</i> (Flor, 1861)	Glanzgras-Spornzikade	2	-2	-1			VU
87	<i>Paraliburnia clypealis</i> (J. Sahlberg, 1871)	Braune Spornzikade	1	-4	-1			CR
88	<i>Ribautodelphax albostrata</i> (Fieber, 1866)	Rispenspornzikade	5	-2	-1			LC
89	<i>Ribautodelphax angulosa</i> (Ribaut, 1953)	Ruchgras-Spornzikade	5	-2	-2			VU
90	<i>Ribautodelphax collina</i> (Boheman, 1847)	Hügelspornzikade	2	-2	-1			VU
91	<i>Ribautodelphax imitans</i> (Ribaut, 1953)	Rohrschwinge-Spornzikade	5	-2	-1			NT
92	<i>Ribautodelphax pallens</i> (Stål, 1854)	Alpenspornzikade						?
93	<i>Ribautodelphax pungens</i> (Ribaut, 1953)	Zwenkenspornzikade	4	-2	-1			NT
94	<i>Stiroma affinis</i> Fieber, 1866	Hainspornzikade	5	-1	-1			LC
95	<i>Stiroma bicarinata</i> (Herrich-Schäffer, 1835)	Waldspornzikade	6	-1	-1			LC
96	<i>Struebingianella lugubrina</i> (Boheman, 1847)	Schwadenspornzikade	2	-3	-2			EN
97	<i>Toya propinqua</i> (Fieber, 1866)	Fieberspornzikade	2	0	0		ja	LC/v
98	<i>Xanthodelphax flaveola</i> (Flor, 1861)	Gelbe Spornzikade	3	-3	-1			VU
99	<i>Xanthodelphax straminea</i> (Stål, 1858)	Strohspornzikade	3	-3	-2			VU
	<b>Achilidae Stål, 1866</b>	<b>Rindenzikaden</b>						
100	<i>Cixidia lapponica</i> (Zetterstedt, 1840)	Nordische Rindenzikade	4	-5	-2			CR
101	<i>Cixidia pilatoi</i> D'Urso & Guglielmino, 1995	Echte Rindenzikade	2	-4	-2			CR
	<b>Dictyopharidae Spinola, 1839</b>	<b>Laternenträger</b>						
	<b>Dictyopharinae Spinola, 1839</b>	<b>Echte Laternenträger</b>						
102	<i>Dictyophara europaea</i> (Linnaeus, 1767)	Europäischer Laternenträger	4	-3	-1			VU
	<b>Tettigometridae Germar, 1821</b>	<b>Ameisenzikaden</b>						
103	<i>Tettigometra atra</i> Hagenbach, 1825	Schwarze Ameisenzikade	6	-4	-2			EN
104	<i>Tettigometra fusca</i> Fieber, 1865	Mönchsameisenzikade	4	-5	-2			CR
105	<i>Tettigometra impressopunctata</i> Dufour, 1846	Gemeine Ameisenzikade	6	-4	-2			EN
106	<i>Tettigometra leucophaea</i> (Preyssler, 1792)	Punktierte Ameisenzikade						?
107	<i>Tettigometra virescens</i> (Panzer, 1799)	Grüne Ameisenzikade	4	-4	-2			EN
	<b>Issidae Spinola, 1839</b>	<b>Käferzikaden</b>						
108	<i>Aplos simplex</i> (Germar, 1830)	Amerikanische Käferzikade	0	1	5			NE
109	<i>Issus coleoptratus</i> (Fabricius, 1781)	Echte Käferzikade	6	-2	0			LC
110	<i>Issus muscaeformis</i> (Schränk, 1781)	Fliegen-Käferzikade	3	-2	-1			NT
111	<i>Mycterodus cuniceps</i> Melichar, 1906	Nasenzikade	1	-2	0	ja		CR
	<b>Acanaloniidae Amyot &amp; Audinet-Serville, 1843</b>	<b>Kegelkopfzikaden</b>						
112	<i>Acanalonia conica</i> (Say, 1830)	Grüne Kegelkopfzikade	0	1	5			NE
	<b>Flatidae Spinola, 1839</b>	<b>Schmetterlingszikaden</b>						
113	<i>Metcalfa pruinosa</i> (Say, 1830)	Bläulingszikade	0	2	5			NE
	<b>Cicadomorpha Evans, 1946</b>	<b>Rundkopfzikaden</b>						

	<b>Wissenschaftlicher Name</b>	<b>Deutscher Name</b>	<b>Re</b>	<b>Be</b>	<b>Tr</b>	<b>kP</b>	<b>Zu</b>	<b>RL</b>
	Cicadoidea Westwood, 1851	Singzikadenartige						
	Cicadidae Latreille, 1802	Singzikaden						
114	Cicada orni Linnaeus, 1758	Mannazikade	1	-1	0	ja		CR
	Tibicinidae Distant, 1905							
115	Cicadetta brevipennis Fieber, 1876	Gras-Bergzikade	3	-3	-1			VU
116	Cicadetta cantilatrix Sueur & Puissant, 2007	Honigader-Bergzikade	2	-3	-1			EN
117	Cicadetta montana (Scopoli, 1772)	Echte Bergzikade	4	-3	-1			VU
	Cercopoidea Evans, 1946	Blutzikadenartige						
	Cercopidae Leach, 1815	Blutzikaden						
118	Cercopis arcuata Fieber, 1844	Weinbergsblutzikade	2	-3	-2			EN
119	Cercopis sanguinolenta (Scopoli, 1763)	Bindenblutzikade	6	-2	-2			NT
120	Cercopis vulnerata Rossi, 1807	Gemeine Blutzikade	6	-2	-2			NT
	Aphrophoridae Amyot & Audinet-Serville, 1843	Schaumzikaden						
121	Aphrophora alni (Fallén, 1805)	Erlenschaumzikade	7	-2	0			LC
122	Aphrophora corticea Germar, 1821	Kiefernschaumzikade	3	-2	0			LC
123	Aphrophora major Uhler, 1896	Alpenschaumzikade						?
124	Aphrophora pectoralis Matsumura, 1903	Bunte Weidenschaumzikade	4	-2	0			LC
125	Aphrophora salicina (Goeze, 1778)	Braune Weidenschaumzikade	4	-2	0			LC
126	Lepyronia coleoptrata (Linnaeus, 1758)	Wanstschaumzikade	5	-3	-2			NT
127	Neophilaenus albipennis (Fabricius, 1798)	Zwenkenschäumzikade						?
128	Neophilaenus campestris (Fallén, 1805)	Feldschaumzikade	5	-2	-1			NT
129	Neophilaenus exclamationis (Thunberg, 1784)	Waldschaumzikade	6	-2	-1			LC
130	Neophilaenus infumatus (Haupt, 1917)	Steppenschaumzikade						?
131	Neophilaenus lineatus (Linnaeus, 1758)	Grasschaumzikade	6	-2	-1			LC
132	Neophilaenus minor (Kirschbaum, 1868)	Zwergschaumzikade						?
133	Philaenus spumarius (Linnaeus, 1758)	Wiesenschaumzikade	6	-2	-1			LC
	Membracoidea Rafinesque, 1815	Buckelzikadenartige						
	Membracidae Rafinesque, 1815	Buckelzikaden						
	Centrotinae Amyot & Audinet-Serville, 1843							
134	Centrotus cornutus (Linnaeus, 1758)	Dornzikade	5	-2	0			LC
135	Gargara genistae (Fabricius, 1775)	GINSTERZIKADE	3	-3	-2			VU
	Smilliinae Stål, 1866							
136	Stictocephala bisonia Kopp & Yonke, 1977	Büffelzikade	0	4	1			NE
	Cicadellidae Latreille, 1825	Zwergzikaden						
	Agalliinae Kirkaldy, 1901	Dickkopfzikaden						
137	Agallia brachyptera (Boheman, 1847)	Streifen-Dickkopfzikade	5	0	0			LC
138	Agallia consobrina Curtis, 1833	Hain-Dickkopfzikade						?
139	Anaceratagallia austriaca Wagner, 1955	Alpen-Dickkopfzikade	1	-3	-1	ja		CR
140	Anaceratagallia ribauti (Ossiannilsson, 1938)	Wiesen-Dickkopfzikade	5	1	0			LC
141	Anaceratagallia venosa (Fourcroy, 1785)	Klee-Dickkopfzikade	2	-3	-1			VU
142	Austroagallia sinuata (Mulsant & Rey, 1855)	Zweifleck-Dickkopfzikade						?
143	Dryodurgades reticulatus (Herrich-Schäffer, 1834)	Wicken-Dickkopfzikade	2	-3	-2			EN
144	Indiagallia limbata (Kirschbaum, 1868)	Norische Dickkopfzikade	4	-2	-1			NT
	Aphrodinae Haupt, 1927	Erdzikaden						
145	Anoscopus albifrons (Linnaeus, 1758)	Braune Erdzikade	5	-1	-1			LC
146	Anoscopus albiger (Germar, 1821)	Salzerdzikade	3	0	-1			NT
147	Anoscopus alpinus (Wagner, 1955)	Alpenerdzikade	3	-1	-1			NT
148	Anoscopus carlebippus Guglielmino & Bückle, 2015	Balkan-Erdzikade	4	-1	-1			NT
149	Anoscopus flavostriatus (Donovan, 1799)	Streifenerdzikade	6	0	0			LC
150	Anoscopus histrionicus (Fabricius, 1794)	Bunte Erdzikade						?

	Wissenschaftlicher Name	Deutscher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	RL
151	<i>Anoscopus serratulae</i> (Fabricius, 1775)	Rasenerdzikade	4	2	0			LC
152	<i>Aphrodes bicincta</i> (Schrank, 1776)	Triftenerdzikade	4	-1	0			LC
153	<i>Aphrodes diminuta</i> Ribaut, 1952	Kleine Erdzikade	4	1	0			LC
154	<i>Aphrodes makarovi</i> Zachvatkin, 1948	Wiesenerdzikade	4	0	0			LC
155	<i>Planaphrodes bifasciata</i> (Linnaeus, 1758)	Bergerdzikade	5	-2	-1			NT
156	<i>Planaphrodes nigrita</i> (Kirschbaum, 1868)	Walderdzikade	5	-1	0			LC
157	<i>Planaphrodes trifasciata</i> (Geoffroy in Fourcroy, 1785) sensu Ribaut, 1952	Heideerdzikade	3	-3	-1			VU
158	<i>Stroggylocephalus agrestis</i> (Fallén, 1806)	Sumpferdzikade	4	-2	-1			NT
159	<i>Stroggylocephalus livens</i> (Zetterstedt, 1840)	Moorerdzikade	1	-4	-1			CR
	<b>Cicadellinae Latreille, 1825</b>	<b>Schmuckzikaden</b>						
160	<i>Cicadella viridis</i> (Linnaeus, 1758)	Grüne Schmuckzikade	6	-1	-1			LC
161	<i>Evacanthus acuminatus</i> (Fabricius, 1794)	Hainschmuckzikade	6	-2	0			LC
162	<i>Evacanthus interruptus</i> (Linnaeus, 1758)	Gelbschwarze Schmuckzikade	6	-2	0			LC
163	<i>Graphocephala fennahi</i> Young, 1977	Rhododendronzikade	0	3	4			NE
	<b>Deltocephalinae Fieber, 1869</b>	<b>Zirpen</b>						
164	<i>Adarrus multinotatus</i> (Boheman, 1847)	Gemeine Zwenkenzirpe	4	-1	-1			LC
165	<i>Allygidius abbreviatus</i> (Lethierry, 1878)	Südliche Baumzirpe	4	-2	-1			NT
166	<i>Allygidius atomarius</i> (Fabricius, 1794)	Ulmenbaumzirpe	5	-2	-1			NT
167	<i>Allygidius commutatus</i> (Fieber, 1872)	Gemeine Gabelbaumzirpe	4	-2	0			NT
168	<i>Allygidius furcatus</i> (Ferrari, 1882)	Östliche Gabelbaumzirpe	2	-3	-1			VU
169	<i>Allygidius mayri</i> (Kirschbaum, 1868)	Mayrs Baumzirpe						?
170	<i>Allygus communis</i> Ferrari, 1882	Eichenbaumzirpe	5	-2	-1			NT
171	<i>Allygus maculatus</i> Ribaut, 1948	Fleckenbaumzirpe	3	-2	-1			NT
172	<i>Allygus mixtus</i> (Fabricius, 1794)	Gemeine Baumzirpe	4	-2	0			LC
173	<i>Allygus modestus</i> Scott, 1876	Auenbaumzirpe	4	-1	0			LC
174	<i>Anoplotettix fuscovenosus</i> (Ferrari, 1882)	Braune Kragenzirpe	3	-3	-1			VU
175	<i>Anoplotettix horvathi</i> Metcalf, 1955	Horvaths Kragenzirpe						?
176	<i>Arocephalus languidus</i> (Flor, 1861)	Zwerggraszirpe	5	-1	-1			LC
177	<i>Arocephalus longiceps</i> (Kirschbaum, 1868)	Kandelaberggraszirpe	6	-1	0			LC
178	<i>Arthaldeus arenarius</i> Remane, 1960	Landschilfzirpe	2	-2	-1			VU
179	<i>Arthaldeus pascuellus</i> (Fallén, 1826)	Hellebardenzirpe	7	0	0			LC
180	<i>Arthaldeus striifrons</i> (Kirschbaum, 1868)	Rohrschwingelzirpe	4	-2	-1			NT
181	<i>Artianus interstitialis</i> (Germar, 1821)	Echte Stirnbandzirpe	5	-2	-1			NT
182	<i>Athysanus argentarius</i> Metcalf, 1955	Große Graszirpe	4	-3	-2			NT
183	<i>Balclutha calamagrostis</i> Ossiannilsson, 1961	Reitgras-Winterzirpe	4	0	-1			LC
184	<i>Balclutha punctata</i> (Fabricius, 1775)	Gemeine Winterzirpe	6	-1	0			LC
185	<i>Balclutha rhenana</i> Wagner, 1939	Glanzgras-Winterzirpe	4	-1	-1			NT
186	<i>Balclutha saltuella</i> (Kirschbaum, 1868)	Südliche Winterzirpe	1	0	0		ja	LC/v
187	<i>Cicadula albingensis</i> Wagner, 1940	Waldsimsenzirpe	4	-2	-1			NT
188	<i>Cicadula flori</i> (J. Sahlberg, 1871)	Schlankseggenzirpe	3	-3	-1			VU
189	<i>Cicadula frontalis</i> (Herrich-Schäffer, 1835)	Große Seggenzirpe	3	-3	-1			VU
190	<i>Cicadula persimilis</i> (Edwards, 1920)	Knaulgraszirpe	4	0	0			LC
191	<i>Cicadula placida</i> (Horváth, 1897)	Sichelzirpe	3	-1	-1			NT
192	<i>Cicadula quadrinotata</i> (Fabricius, 1794)	Gemeine Seggenzirpe	5	-2	-1			NT
193	<i>Cicadula quinquenotata</i> (Boheman, 1845)	Moorseggenzirpe	2	-3	-2			EN
194	<i>Cicadula saturata</i> (Edwards, 1915)	Braunseggenzirpe	1	-4	-1			CR
195	<i>Colladonus torneellus</i> (Zetterstedt, 1828)	Trollzirpe						?
196	<i>Colobotettix morbillosus</i> (Melichar, 1896)	Braune Fichtenzirpe	5	0	0			LC
197	<i>Conosanus obsoletus</i> (Kirschbaum, 1858)	Binsenzirpe	3	-2	-2			VU
198	<i>Coryphaeus gyllenhalii</i> (Fallén, 1826)	Bunte Simsenzirpe	1	-3	-1			CR
199	<i>Cosmotettix aurantiacus</i> (Forel, 1859)	Goldseggenzirpe	2	-4	-1			EN
200	<i>Cosmotettix caudatus</i> (Flor, 1861)	Diademzirpe						?
201	<i>Cosmotettix costalis</i> (Fallén, 1826)	Graue Seggenzirpe	3	-5	-3			CR
202	<i>Deltocephalus pulicaris</i> (Fallén, 1806)	Wiesenflohzirpe	6	1	0			LC

	Wissenschaftlicher Name	Deutscher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	RL
203	Diplocolenus bohemani (Zetterstedt, 1840)	Blasse Graszirpe	6	-1	-1			LC
204	Diplocolenus frauenfeldi (Fieber, 1869)	Östliche Graszirpe						?
205	Doratura homophyla (Flor, 1861)	Raindolchzirpe	4	-3	-2			VU
206	Doratura impudica Horváth, 1897	Große Dolchzirpe	3	-1	-1			NT
207	Doratura stylata (Boheman, 1847)	Wiesendolchzirpe	6	-2	-1			LC
208	Ebarrius cognatus (Fieber, 1869)	Kärntner Schlankzirpe	3	-1	-2			NT
209	Elymana kozhevnikovi (Zachvatkin, 1938)	Tatarengraszirpe	3	-1	-1			NT
210	Elymana sulphurella (Zetterstedt, 1828)	Schwefelgraszirpe	5	-1	-1			LC
211	Emeljanovianus medius (Mulsant & Rey, 1855)		1	-2	0	ja		CR
212	Erotettix cyane (Boheman, 1845)	Seerosenzirpe	2	-3	-1			VU
213	Errastunus ocellaris (Fallén, 1806)	Bunte Graszirpe	6	0	0			LC
214	Erzaleus metrius (Flor, 1861)	Glanzgraszirpe	3	-1	-1			NT
215	Eupelix cuspidata (Fabricius, 1775)	Löffelzikade	3	-1	-1			NT
216	Euscelidius variegatus (Kirschbaum, 1858)	Bunte Brachzirpe	3	-2	-1			NT
217	Euscelis distinguendus (Kirschbaum, 1858)	Löwenzahnzirpe	4	-1	0			LC
218	Euscelis incisus (Kirschbaum, 1858)	Wiesenkleezirpe	6	0	0			LC
219	Euscelis venosus (Kirschbaum, 1868)	Eberwurz zirpe	5	-2	-1			NT
220	Fieberiella florii (Stål, 1864)	Südliche Strauchzirpe						?
221	Fieberiella septentrionalis Wagner, 1963	Gemeine Strauchzirpe	2	-2	-1			VU
222	Goniagnathus brevis (Herrich-Schäffer, 1835)	Thymianzirpe	3	-2	-2			VU
223	Graphocraerus ventralis (Fallén, 1806)	Gefleckte Graszirpe	5	-2	-1			NT
224	Grypotes puncticollis (Herrich-Schäffer, 1834)	Gemeine Kiefern zirpe	3	0	0			LC
225	Hardya signifer (Then, 1897)	Bergschlängelzirpe						?
226	Hardya tenuis (Germar, 1821)	Dornschlängelzirpe	5	-2	-1			NT
227	Henschia collina (Boheman, 1850)	Ödlandgras zirpe	3	-2	-1			NT
228	Hesium domino (Reuter, 1880)	Karmin zirpe	5	-2	0			LC
229	Hishimonus hamatus Kuoh, 1976	Asiatische Braunfleck zirpe	0	1	5			NE
230	Idiodonus cruentatus (Panzer, 1799)	Blutsprekel zirpe	6	-2	0			LC
231	Japananus hyalinus (Osborn, 1900)	Japanische Ahorn zirpe	0	4	0			NE
232	Jassargus alpinus (Then, 1896)	Berg-Spitzkopf zirpe	5	0	0			LC
233	Jassargus flori (Fieber, 1869)	Hain-Spitzkopf zirpe	5	-1	-1			LC
234	Jassargus obtusivalvis (Kirschbaum, 1868)	Mainzer Spitzkopf zirpe	5	-1	-1			LC
235	Jassargus pseudocellaris (Flor, 1861)	Wiesen-Spitzkopf zirpe	5	-1	-1			LC
236	Jassargus repletus (Fieber, 1869)	Alpen-Spitzkopf zirpe	5	-2	-1			NT
237	Jassargus sursumflexus (Then, 1902)	Ried-Spitzkopf zirpe	4	-1	-1			NT
238	Lamprotettix nitidulus (Fabricius, 1787)	Glanzzirpe	3	-2	-1			NT
239	Limotettix striola (Fallén, 1806)	Sumpfried zirpe	3	-3	-2			VU
240	Macrosteles alpinus (Zetterstedt, 1828)	Alpenwander zirpe	3	-1	-2			NT
241	Macrosteles cristatus (Ribaut, 1927)	Kammwander zirpe	7	0	0			LC
242	Macrosteles fieberi (Edwards, 1889)	Schlenkenwander zirpe	3	-4	-2			EN
243	Macrosteles frontalis (Scott, 1875)	Schachtelhalm-Wander zirpe	3	-1	0			NT
244	Macrosteles horvathi (Wagner, 1935)	Binsenwander zirpe	3	-2	-1			NT
245	Macrosteles laevis (Ribaut, 1927)	Ackerwander zirpe	7	0	0			LC
246	Macrosteles maculosus (Then, 1897)	Knöterichwander zirpe	3	0	0			LC
247	Macrosteles ossiannilssonii Lindberg, 1954	Moorwander zirpe	2	-4	-1			EN
248	Macrosteles quadripunctulatus (Kirschbaum, 1868)	Sandwander zirpe	4	-1	-1			NT
249	Macrosteles septemnotatus (Fallén, 1806)	Mädesüß-Wander zirpe	3	-3	-1			NT
250	Macrosteles sexnotatus (Fallén, 1806)	Wiesenwander zirpe	7	0	0			LC
251	Macrosteles variatus (Fallén, 1806)	Nesselwander zirpe	5	-1	0			NT
252	Macrosteles viridigriseus (Edwards, 1922)	Gabelwander zirpe	6	-2	-1			LC
253	Macustus griseus (Zetterstedt, 1828)	Maskengras zirpe	4	-1	-1			NT

	Wissenschaftlicher Name	Deutscher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	RL
254	<i>Maiestas horvathi</i> (Then, 1896)	Thengraszirpe	3	-2	-1			NT
255	<i>Mendrausus pauxillus</i> (Fieber, 1869)	Forkenzirpe						?
256	<i>Metalimnus formosus</i> (Boheman, 1845)	Schöne Marmorzirpe	2	-3	-1			VU
257	<i>Metalimnus steini</i> (Fieber, 1869) sensu Anufriev & Emeljanov 1988	Gefleckte Marmorzirpe	4	-1	0			LC
258	<i>Mocydia crocea</i> (Herrich-Schäffer, 1837)	Safrangraszirpe	4	-1	-1			LC
259	<i>Mocydiopsis intermedia</i> Remane, 1961	Rispenmäzzirpe	3	-2	-1			NT
260	<i>Mocydiopsis longicauda</i> Remane, 1961	Triftenmäzzirpe	3	-1	-1			NT
261	<i>Mocydiopsis monticola</i> Remane, 1961	Waldmäzzirpe	3	-2	-2			VU
262	<i>Mocydiopsis parvicauda</i> Ribaut, 1939	Heidemäzzirpe	2	-2	-1			VU
263	<i>Neotaliturus fenestratus</i> (Herrich-Schäffer, 1834)	Trauerzirpe	4	-2	-1			NT
264	<i>Ophiola cornicula</i> (Marshall, 1866)	Moorheidezirpe	3	-2	-1			NT
265	<i>Ophiola decumana</i> (Kontkanen, 1949)	Ödlandheidezirpe						?
266	<i>Ophiola russeola</i> (Fallén, 1826)	Zwergheidezirpe	4	-2	-1			NT
267	<i>Opsius stactogalus</i> Fieber, 1866	Tamariskenzirpe	1	1	0			VU
268	<i>Orienteus ishidae</i> Matsumura, 1902	Orientzirpe	0	3	4			NE
269	<i>Paralimnus phragmitis</i> (Boheman, 1847)	Gemeine Schilfzirpe	4	-2	-1			LC
270	<i>Perotettix pictus</i> (Lethierry, 1880)	Marmorfichtenzirpe	5	0	0			LC
271	<i>Phlepsius intricatus</i> (Herrich-Schäffer, 1838)	Pannonische Felsenzirpe	2	-3	-2			EN
272	<i>Phlogotettix cyclops</i> (Mulsant & Rey, 1855)	Zyklopenzirpe	0	1	5			NE
273	<i>Pithyotettix abietinus</i> (Fallén, 1806)	Scheckenfichtenzirpe	5	0	0			LC
274	<i>Platymetopius complicatus</i> Nast, 1972	Verkannte Schönzirpe						?
275	<i>Platymetopius guttatus</i> Fieber, 1869	Gefleckte Schönzirpe	2	-3	-2			EN
276	<i>Platymetopius major</i> (Kirschbaum, 1868)	Große Schönzirpe	3	-3	-1			VU
277	<i>Platymetopius undatus</i> (De Geer, 1773)	Flaggenshönzirpe						?
278	<i>Psamotettix alienus</i> (Dahlbom, 1850)	Wandersandzirpe	6	0	0			LC
279	<i>Psamotettix cephalotes</i> (Herrich-Schäffer, 1834)	Zittergras-Sandzirpe	5	-2	-1			NT
280	<i>Psamotettix confinis</i> (Dahlbom, 1850)	Wiesensandzirpe	6	0	0			LC
281	<i>Psamotettix dubius</i> Ossiannilsson, 1974	Moorsandzirpe	1	-3	-2			CR
282	<i>Psamotettix helvolus</i> (Kirschbaum, 1868) - Gr.	Löffelsandzirpe	6	-1	-1			LC
283	<i>Psamotettix nardeti</i> Remane, 1965	Mattensandzirpe	3	-1	-2			NT
284	<i>Psamotettix nodosus</i> (Ribaut, 1925)	Heidesandzirpe	?	?	?			DD
285	<i>Psamotettix notatus</i> (Melichar, 1896)	Wiener Sandzirpe						?
286	<i>Recilia coronifer</i> (Marshall, 1866)	Kronengraszirpe	5	-2	-1			LC
287	<i>Rhopalopyx adumbrata</i> (C.Sahlberg, 1842)	Bergschwingelzirpe	5	-2	-1			NT
288	<i>Rhopalopyx preysleri</i> (Herrich-Schäffer, 1838)	Rispengraszirpe	3	-2	-1			NT
289	<i>Rhopalopyx vitripennis</i> (Flor, 1861)	Grüne Schwingelzirpe						?
290	<i>Sagatus punctifrons</i> (Fallén, 1826)	Grüne Weidenzirpe	4	-2	0			LC
291	<i>Scaphoideus titanus</i> Ball, 1932	Amerikanische Rebenzirpe	0	2	3			NE
292	<i>Sonronius binotatus</i> (J.Sahlberg, 1871)	Kleine Weidenröschenzirpe						?
293	<i>Sorhoanus assimilis</i> (Fallén, 1806)	Echte Riedzirpe	3	-4	-1			EN
294	<i>Sorhoanus schmidti</i> (Wagner, 1939)	Allgäuer Riedzirpe	2	-4	-1			EN
295	<i>Sorhoanus xanthoneurus</i> (Fieber, 1869)	Hochmoor-Riedzirpe	2	-4	-1			EN
296	<i>Sotanus thenii</i> (Löw, 1885)	Alpengraszirpe	3	-1	-2			NT
297	<i>Speudotettix subfuscus</i> (Fallén, 1806)	Braune Waldzirpe	6	-2	0			LC
298	<i>Stictocoris picturatus</i> (C.Sahlberg, 1842)	Hauhechelzirpe	4	-2	-2			VU
299	<i>Streptanus aemulans</i> (Kirschbaum, 1868)	Wiesengraszirpe	5	-1	-1			LC
300	<i>Streptanus confinis</i> (Reuter, 1880)	Rasenschmielenzirpe	5	-2	-1			NT
301	<i>Streptanus sordidus</i> (Zetterstedt, 1828)	Straußgraszirpe	5	-1	-1			LC
302	<i>Synophropsis lauri</i> (Horváth, 1897)	Lorbeerzikade	0	1	4			NE
303	<i>Thamnotettix confinis</i> Zetterstedt, 1840	Grüne Waldzirpe	6	-2	0			LC



	<b>Wissenschaftlicher Name</b>	<b>Deutscher Name</b>	<b>Re</b>	<b>Be</b>	<b>Tr</b>	<b>kP</b>	<b>Zu</b>	<b>RL</b>
304	<i>Thamnotettix dilutior</i> (Kirschbaum, 1868)	Hainzirpe	4	-2	-1			NT
305	<i>Thamnotettix exemtus</i> Melichar, 1896	Eichenzirpe	4	-2	-1			NT
306	<i>Turrutus socialis</i> (Flor, 1861)	Triftengraszirpe	6	0	0			LC
307	<i>Verdanus abdominalis</i> (Fabricius, 1803)	Schwarzgrüne Graszirpe	7	0	0			LC
	<b>Errhomeninae</b> Fieber, 1872	<b>Sonderbare Zikaden</b>						
308	<i>Errhomenus brachypterus</i> Fieber, 1866	Sonderbare Zikade	6	-1	0			LC
	<b>lassinae</b> Amyot & Audinet-Serville, 1843	<b>Lederzikaden</b>						
309	<i>Batracomorpha allionii</i> (Turton, 1802)	Ginsterlederzikade	2	-2	-2			VU
310	<i>Batracomorpha irroratus</i> Lewis, 1834	Sonnenröschen-Lederzikade	2	-3	-2			EN
311	<i>lassus lanio</i> (Linnaeus, 1761)	Eichenlederzikade	5	-2	0			LC
312	<i>Penestrangia apicalis</i> (Osborn & Ball, 1898)	Gleditschienlederzikade	0	1	5			NE
	<b>Idiocerinae</b> Baker, 1915	<b>Winkerzikaden</b>						
313	<i>Acericerus heydenii</i> (Kirschbaum, 1868)	Bergahorn-Winkerzikade	5	-2	0			LC
314	<i>Acericerus ribauti</i> Nickel & Remane, 2002	Ribautwinkerzikade	5	-2	0			LC
315	<i>Acericerus vittifrons</i> (Kirschbaum, 1868)	Streifenwinkerzikade	5	-2	0			LC
316	<i>Balcanocerus larvatus</i> (Herrich-Schäffer, 1837)	Große Schlehenwinkerzikade	2	-2	-1			VU
317	<i>Idiocerus herrichii</i> Kirschbaum, 1868	Bärtige Winkerzikade	4	-2	0			LC
318	<i>Idiocerus lituratus</i> (Fallén, 1806)	Grauweiden-Winkerzikade	4	-2	0			LC
319	<i>Idiocerus similis</i> Kirschbaum, 1868	Purpurweiden-Winkerzikade	4	-2	0			LC
320	<i>Idiocerus stigmatalis</i> Lewis, 1834	Flaumige Winkerzikade	4	-2	0			LC
321	<i>Idiocerus vicinus</i> Melichar, 1898	Südliche Winkerzikade	4	-2	0			LC
322	<i>Metidiocerus elegans</i> (Flor, 1861)	Punktierte Winkerzikade	3	-2	0			NT
323	<i>Metidiocerus impressifrons</i> (Kirschbaum, 1868)	Korbweiden-Winkerzikade	4	-2	0			LC
324	<i>Metidiocerus rutilans</i> (Kirschbaum, 1868)	Rötliche Winkerzikade	4	-2	0			LC
325	<i>Populicerus albicans</i> (Kirschbaum, 1868)	Weißer Winkerzikade	3	-3	0			NT
326	<i>Populicerus confusus</i> (Flor, 1861)	Gelbe Winkerzikade	4	-2	0			LC
327	<i>Populicerus laminatus</i> (Flor, 1861)	Große Espenwinkerzikade	4	-1	0			LC
328	<i>Populicerus nitidissimus</i> (Herrich-Schäffer, 1835)	Glanzwinkerzikade	4	-3	0			LC
329	<i>Populicerus populi</i> (Linnaeus, 1761)	Echte Espenwinkerzikade	4	-1	0			LC
330	<i>Rhytidodus decimusquartus</i> (Schränk, 1776)	Große Winkerzikade	3	-1	0			LC
331	<i>Stenidiocerus poecilus</i> (Herrich-Schäffer, 1835)	Bunte Winkerzikade	4	-3	0			LC
332	<i>Tremulicerus distinguendus</i> (Kirschbaum, 1868)	Gebänderte Winkerzikade						?
333	<i>Tremulicerus fulgidus</i> (Fabricius, 1775)	Kupferwinkerzikade	2	-2	0			NT
334	<i>Tremulicerus tremulae</i> (Estlund, 1796)	Kleine Espenwinkerzikade	4	-1	0			LC
335	<i>Tremulicerus vitreus</i> (Fabricius, 1803) sensu Ribaut, 1952	Glaswinkerzikade	3	-1	0			LC
336	<i>Viridicerus ustulatus</i> (Mulsant et Rey, 1855)	Grüne Winkerzikade	3	-3	0			NT
	<b>Ledrinae</b> Kirschbaum, 1868	<b>Ohrzikaden</b>						
337	<i>Ledra aurita</i> (Linnaeus, 1758)	Ohrzikade	5	-2	0			NT
	<b>Macropsinae</b> Evans, 1935	<b>Maskenzikaden</b>						
338	<i>Hephathus nanus</i> (Herrich-Schäffer, 1835)	Zwergmaskenzikade	4	-4	-1			EN
339	<i>Macropsis albae</i> Wagner, 1950	Schwarzweiße Maskenzikade	4	-2	0			LC
340	<i>Macropsis cerea</i> (Germar, 1837)	Gemeine Maskenzikade	4	-2	0			LC
341	<i>Macropsis elaeagni</i> Emeljanov, 1964	Ölweiden-Maskenzikade						?
342	<i>Macropsis fragilicola</i> Holzinger, Nickel & Remane, 2013	Bruchweiden-Maskenzikade	2	-3	0			VU
343	<i>Macropsis fuscineris</i> (Boheman, 1845)	Espenmaskenzikade	4	-1	0			LC
344	<i>Macropsis fuscula</i> (Zetterstedt, 1828)	Himbeer-Maskenzikade	3	-2	0			NT
345	<i>Macropsis glandacea</i> (Fieber, 1868)	Ulmenmaskenzikade	3	-4	-1			EN
346	<i>Macropsis graminea</i> (Fabricius, 1798)	Schwarzpappel-Maskenzikade	3	-1	0			LC

	<b>Wissenschaftlicher Name</b>	<b>Deutscher Name</b>	<b>Re</b>	<b>Be</b>	<b>Tr</b>	<b>kP</b>	<b>Zu</b>	<b>RL</b>
347	<i>Macropsis gravestei</i> Wagner, 1953	Große Maskenzikade	3	-3	0			VU
348	<i>Macropsis haupti</i> Wagner, 1941	Gebänderte Maskenzikade	3	-2	0			NT
349	<i>Macropsis impura</i> (Boheman, 1847)	Kleine Maskenzikade	2	-3	-1			VU
350	<i>Macropsis infuscata</i> (J. Sahlberg, 1871)	Salweiden-Maskenzikade	4	-2	0			LC
351	<i>Macropsis marginata</i> (Herrich-Schäffer, 1836)	Bunte Maskenzikade	4	-2	0			LC
352	<i>Macropsis mulsanti</i> (Fieber, 1868)	Sanddorn-Maskenzikade						?
353	<i>Macropsis najas</i> Nast, 1981	Rotbraune Maskenzikade	3	-3	0			VU
354	<i>Macropsis notata</i> (Prohaska, 1923)	Dreipunkt-Maskenzikade	3	-3	-1			VU
355	<i>Macropsis prasina</i> (Boheman, 1852)	Grüne Maskenzikade	3	-2	0			NT
356	<i>Macropsis remanei</i> Nickel, 1999	Lavendelweiden-Maskenzikade	2	-3	0			VU
357	<i>Macropsis scotti</i> Edwards, 1920	Brombeer-Maskenzikade						?
358	<i>Macropsis scutellata</i> (Boheman, 1845)	Nesselmaskenzikade	3	-1	0			NT
359	<i>Macropsis vicina</i> (Horváth, 1897)	Silberpappel-Maskenzikade	3	-3	0			NT
360	<i>Macropsis viridinervis</i> Wagner, 1950	Mandelweiden-Maskenzikade	2	-4	-2			CR
361	<i>Oncopsis alni</i> (Schrank, 1801)	Erlenmaskenzikade	4	-2	-1			NT
362	<i>Oncopsis carpini</i> (J. Sahlberg, 1871)	Hainbuchen-Maskenzikade	4	-2	0			LC
363	<i>Oncopsis flavicollis</i> (Linnaeus, 1761) - Gr.	Gemeine Birkenmaskenzikade	5	-1	0			LC
364	<i>Oncopsis subangulata</i> (J. Sahlberg, 1871)	Herzmaskenzikade	3	-1	0			NT
365	<i>Oncopsis tristis</i> (Zetterstedt, 1840)	Kleine Birkenmaskenzikade	3	-1	0			NT
366	<i>Pediopsis tiliae</i> (Germar, 1831)	Lindenmaskenzikade	3	-2	-1			NT
	<b>Megophthalminae</b> Kirkaldy, 1906	<b>Kappenzikaden</b>						
367	<i>Megophthalmus scanicus</i> (Fallén, 1806)	Gemeine Kappenzikade	5	-1	0			LC
	<b>Penthimiinae</b> Kirschbaum, 1868	<b>Mönchszikaden</b>						
368	<i>Penthimia nigra</i> (Goeze, 1778)	Mönchszikade	3	-3	-1			VU
	<b>Typhlocybinae</b> Kirschbaum, 1868	<b>Blattzikaden</b>						
369	<i>Aguriahana pictilis</i> (Stål, 1853)	Heidelbeer-Blattzikade	1	-4	-1			CR
370	<i>Aguriahana stellulata</i> (Burmeister, 1841)	Kirschenblattzikade	3	-2	0			NT
371	<i>Alebra albostriella</i> (Fallén, 1826)	Große Augenblattzikade	5	-2	0			LC
372	<i>Alebra neglecta</i> Wagner, 1940	Trug-Augenblattzikade	4	-2	0			LC
373	<i>Alebra sorbi</i> Wagner, 1949	Steirische Augenblattzikade	?	?	?			DD
374	<i>Alebra viridis</i> Rey, 1824	Grüne Augenblattzikade	5	-2	0			LC
375	<i>Alebra wahlbergi</i> (Boheman, 1845)	Gemeine Augenblattzikade	5	-2	0			LC
376	<i>Alnetoidia alneti</i> (Dahlbom, 1850)	Gemeine Erlenblattzikade	6	-2	0			LC
377	<i>Arbordia erecta</i> (Ribaut, 1931)	Nashorn-Blattzikade						?
378	<i>Arbordia parvula</i> (Boheman, 1845)	Beilblattzikade	3	-2	-2			VU
379	<i>Arbordia pusilla</i> (Ribaut, 1936)	Storchschnabel-Blattzikade	2	-3	-2			EN
380	<i>Arbordia ribauti</i> (Ossiannilsson, 1937)	Hakenblattzikade	4	-2	0			NT
381	<i>Arbordia simillima</i> (Wagner, 1939)	Pfriemenblattzikade						?
382	<i>Arbordia velata</i> (Ribaut, 1952)	Segelblattzikade	3	-2	-2			VU
383	<i>Austroasca vittata</i> (Lethierry, 1884)	Grüne Wermutblattzikade						?
384	<i>Chlorita dumosa</i> (Ribaut, 1933)	Thymianblattzikade						?
385	<i>Chlorita paolii</i> (Ossiannilsson, 1939)	Gemeine Beifußblattzikade	5	-3	-2			NT
386	<i>Chlorita prasina</i> (Fieber, 1884)	Salzwermut-Blattzikade						?
387	<i>Chlorita tamaninii</i> Wagner, 1959	Südliche Beifußblattzikade						?
388	<i>Chlorita viridula</i> (Fallén, 1806)	Grüne Beifußblattzikade	4	-2	-1			NT
389	<i>Dikraneura variata</i> Hardy, 1850	Schmielenblattzikade	5	-1	-1			LC
390	<i>Edwardsiana alnicola</i> (Edwards, 1924)	Gemeine Erlenlaubzikade	3	-1	-1			NT
391	<i>Edwardsiana ampliata</i> (Wagner, 1948)	Schlesische Laubzikade	3	-2	-1			NT
392	<i>Edwardsiana avellanae</i> (Edwards, 1888)	Ochsenlaubzikade	4	-2	-1			NT
393	<i>Edwardsiana bergmani</i> (Tullgren, 1916)	Birkenlaubzikade	3	-1	-1			NT
394	<i>Edwardsiana candidula</i> (Kirschbaum, 1868)	Pappellaubzikade						?
395	<i>Edwardsiana crataegi</i> (Douglas, 1876)	Apfellaubzikade	4	-2	0			LC
396	<i>Edwardsiana diversa</i> (Edwards, 1914)	Hartriegel-Laubzikade	3	-2	0			NT
397	<i>Edwardsiana flavescens</i> (Fabricius, 1794)	Hainbuchen-Laubzikade	4	-2	0			LC
398	<i>Edwardsiana frustrator</i> (Edwards, 1908)	Scherenlaubzikade	4	-2	0			NT
399	<i>Edwardsiana geometrica</i> (Schrank, 1801)	Gestreifte Laubzikade	4	-2	-1			LC

	Wissenschaftlicher Name	Deutscher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	RL
400	<i>Edwardsiana gratiosa</i> (Boheman, 1952)	Schwarzerlen-Laubzikade	3	-2	-1			LC
401	<i>Edwardsiana ishidai</i> (Matsumura, 1932)	Japanische Laubzikade	3	-2	-1			NT
402	<i>Edwardsiana lamellaris</i> (Ribaut, 1931)	Lamellenlaubzikade	3	-3	-1			VU
403	<i>Edwardsiana lethierryi</i> (Edwards, 1881)	Lindenlaubzikade	4	-2	0			NT
404	<i>Edwardsiana platanicola</i> (Vidano, 1961)	Platanenlaubzikade	0	1	?			NE
405	<i>Edwardsiana plebeja</i> (Edwards, 1914)	Gemeine Ulmenlaubzikade	3	-2	-1			NT
406	<i>Edwardsiana plurispinosa</i> Wagner, 1935	Hirschlaubzikade	?	?	?			DD
407	<i>Edwardsiana prunicola</i> (Edwards, 1914)	Pflaumenlaubzikade	3	-2	-1			NT
408	<i>Edwardsiana rosae</i> (Linnaeus, 1758)	Gemeine Rosenlaubzikade	4	-2	0			LC
409	<i>Edwardsiana salicicola</i> (Edwards, 1885)	Grauweiden-Laubzikade						DD
410	<i>Edwardsiana soror</i> (Linnavuori, 1950)	Grauerlen-Laubzikade						?
411	<i>Edwardsiana spinigera</i> (Edwards, 1924)	Dornenlaubzikade	2	-1	0			NT
412	<i>Edwardsiana stehliki</i> Lauterer, 1958	Mährische Laubzikade						?
413	<i>Edwardsiana tersa</i> (Edwards, 1914)	Korbweiden-Laubzikade	3	-2	-1			NT
414	<i>Edwardsiana ulmiphagus</i> Wilson & Claridge, 1999	Englische Ulmenlaubzikade	3	-2	-1			NT
415	<i>Emelyanoviana contraria</i> (Ribaut, 1936)	Felsenblattzikade						?
416	<i>Emelyanoviana mollicula</i> (Boheman, 1845)	Schwefelblattzikade	6	-2	0			LC
417	<i>Empoasca affinis</i> Nast, 1937	Strauchblattzikade						?
418	<i>Empoasca apicalis</i> (Flor, 1861)	Geißblattzikade						?
419	<i>Empoasca dealbata</i> Cerutti, 1939	Attichblattzikade						?
420	<i>Empoasca decipiens</i> Paoli, 1930	Gemüseblattzikade	6	0	0			LC
421	<i>Empoasca kontkaneni</i> Ossiannilsson, 1949	Kontkanens Blattzikade	?	?	?			DD
422	<i>Empoasca pteridis</i> (Dahlbom, 1850)	Grüne Kartoffelblattzikade	6	0	0			LC
423	<i>Empoasca vitis</i> (Göthe, 1875)	Rebzikade	6	0	0			LC
424	<i>Erythria aureola</i> (Fallén, 1806)	Ankerblattzikade	5	-1	-1			NT
425	<i>Erythria manderstjernii</i> (Kirschbaum, 1868)	Bergblattzikade	6	-2	0			LC
426	<i>Eupterycyba jucunda</i> (Herrich-Schäffer, 1837)	Bunte Erlenblattzikade	3	-2	-1			NT
427	<i>Eupteryx adpersa</i> (Herrich-Schäffer, 1838)	Bunte Wermutblattzikade	1	-3	-1			CR
428	<i>Eupteryx atropunctata</i> (Goeze, 1778)	Bunte Kartoffelblattzikade	5	-1	0			LC
429	<i>Eupteryx aurata</i> (Linnaeus, 1758)	Goldblattzikade	6	-1	0			LC
430	<i>Eupteryx austriaca</i> (Metcalf, 1968)	Knautienblattzikade	4	-2	-1			NT
431	<i>Eupteryx calcarata</i> Ossiannilsson, 1936	Rain-Nesselblattzikade	6	0	0			LC
432	<i>Eupteryx collina</i> (Flor, 1861)	Roßminzen-Blattzikade	2	-2	-1			VU
433	<i>Eupteryx curtisii</i> Flor, 1861	Südliche Ziestblattzikade	3	-2	-1			NT
434	<i>Eupteryx cyclops</i> Matsumura, 1906	Bach-Nesselblattzikade	6	0	0			LC
435	<i>Eupteryx decemnotata</i> Rey, 1891	Ligurische Blattzikade	0	1	1			NE
436	<i>Eupteryx filicum</i> (Newman, 1853)	Farnblattzikade	3	-2	0			NT
437	<i>Eupteryx florida</i> Ribaut, 1936	Gartenblattzikade	5	-2	0			LC
438	<i>Eupteryx heydenii</i> (Kirschbaum, 1868)	Kälberkropf-Blattzikade	6	-2	-1			LC
439	<i>Eupteryx immaculatifrons</i> (Kirschbaum, 1868)	Taubnessel-Blattzikade	3	-4	-1			EN
440	<i>Eupteryx lelievrei</i> (Lethierry, 1874)	Betonienblattzikade	3	-3	-2			VU
441	<i>Eupteryx notata</i> Curtis, 1937	Triftenblattzikade	6	0	0			LC
442	<i>Eupteryx origani</i> Zachvatkin, 1948	Majoranblattzikade	4	-2	-1			NT
443	<i>Eupteryx stachydearum</i> (Hardy, 1850)	Nördliche Ziestblattzikade	6	-2	0			LC
444	<i>Eupteryx tenella</i> (Fallén, 1806)	Schafgarben-Blattzikade	3	-2	-2			VU
445	<i>Eupteryx urticae</i> (Fabricius, 1803)	Wald-Nesselblattzikade	6	0	0			LC
446	<i>Eupteryx vittata</i> (Linnaeus, 1758)	Wiesenblattzikade	5	0	0			LC
447	<i>Eurhadina concinna</i> (Germar, 1831)	Blasse Elfenzikade	3	-2	0			NT
448	<i>Eurhadina kirschbaumi</i> Wagner, 1937	Traubeneichen-Elfenzikade	?	?	?			DD
449	<i>Eurhadina loewii</i> (Then, 1886)	Ahornelfenzikade	2	-2	0			NT
450	<i>Eurhadina pulchella</i> (Fallén, 1806)	Schöne Elfenzikade	4	-2	0			NT

	Wissenschaftlicher Name	Deutscher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	RL
451	Eurhadina saageri Wagner, 1937	Wagner-Elfenzikade						?
452	Fagocyba carri (Edwards, 1914)	Weißer Eichenblattzikade	2	-2	-1			VU
453	Fagocyba cruenta (Herrich-Schäffer, 1838)	Buchenblattzikade	6	-2	0			LC
454	Forcipata citrinella (Zetterstedt, 1828)	Riedblattzikade	6	-1	-1			LC
455	Forcipata forcipata (Flor, 1861)	Gemeine Zangenblattzikade	6	-2	-1			LC
456	Forcipata major (Wagner, 1948)	Große Zangenblattzikade	3	-2	-1			NT
457	Hauptidia distinguenda (Kirschbaum, 1868)	Geranienblattzikade						?
458	Kybos austriacus (Wagner, 1949)	Steirische Würfelzikade	4	0	0			LC
459	Kybos butleri (Edwards, 1908)	Mandelweiden-Würfelzikade	2	-3	-1			VU
460	Kybos populi (Edwards, 1908)	Echte Pappelwürfelzikade	4	-1	0			LC
461	Kybos rufescens Melichar, 1896	Purpurweiden-Würfelzikade	4	-2	0			LC
462	Kybos smaragdula (Fallén, 1806)	Smaragdwürfelzikade	4	-2	-1			LC
463	Kybos strigilifer (Ossiannilsson, 1941)	Grauweiden-Würfelzikade	4	-2	0			LC
464	Kybos strobli (Wagner, 1949)	Grauerlen-Würfelzikade	?	?	?			DD
465	Kybos virgator (Ribaut, 1933)	Silberweiden-Würfelzikade	4	-2	0			LC
466	Liguropia juniperi (Lethierry, 1876)	Zypressenblattzikade	0	1	?			NE
467	Linnavuoriana decempunctata (Fallén, 1806)	Birken-Fleckenblattzikade	5	-1	0			LC
468	Linnavuoriana intercedens (Linnavuori, 1949)	Erlen-Fleckenblattzikade	?	?	?			DD
469	Linnavuoriana sexmaculata (Hardy, 1850)	Weiden-Fleckenblattzikade	4	-2	0			LC
470	Micantulina micantula (Zetterstedt, 1840)	Wiesenrauten-Blattzikade	2	-3	-1			VU
471	Micantulina stigmatipennis (Mulsant & Rey, 1855)	Königskerzen-Blattzikade	3	-3	-1			VU
472	Micantulina teucris (Cerutti, 1938)	Gamander-Blattzikade						?
473	Notus flavipennis (Zetterstedt, 1828)	Gemeine Seggenblattzikade	5	-3	-1			NT
474	Ossiannilssonola callosa (Then, 1886)	Große Ahornblattzikade	4	-2	0			LC
475	Ribautiana alces (Ribaut, 1931)	Elchblattzikade						?
476	Ribautiana scalaris (Ribaut, 1931)	Strichelblattzikade	2	-2	-1			VU
477	Ribautiana tenerrima (Herrich-Schäffer, 1834)	Beerenblattzikade	4	-1	0			LC
478	Ribautiana ulmi (Linnaeus, 1758)	Gefleckte Ulmenblattzikade	3	-2	-1			NT
479	Typhlocyba quercus (Fabricius, 1777)	Leopardenblattzikade	5	-1	0			LC
480	Wagneriala franzi (Wagner, 1955)	Ennstaler Blattzikade	?	?	?			DD
481	Wagneriala incisa (Then, 1897)	Thenblattzikade	2	-3	-2			EN
482	Wagneriala minima (J.Sahlberg, 1871)	Erdseggen-Blattzikade	2	-2	-2			VU
483	Wagneriala palustris (Ribaut, 1936)	Sumpf-Blattzikade	1	-4	-2			CR
484	Wagneriala sinuata (Then, 1897)	Blauseggen-Blattzikade	2	-2	-2			VU
485	Wagneripteryx germari (Zetterstedt, 1840)	Kiefernblattzikade	4	0	0			LC
486	Zonocyba bifasciata (Boheman, 1851)	Gebänderte Blattzikade	4	-2	0			LC
487	Zygina angusta Lethierry, 1874	Schlankfeuerzikade	3	-2	-1			NT
488	Zygina flammigera (Geoffroy in Fourcroy, 1785)	Gemeine Feuerzikade	5	-2	0			LC
489	Zygina griseombra Remane, 1994	Hainbuchen-Feuerzikade	3	-2	0			NT
490	Zygina hyperici (Herrich-Schäffer, 1836)	Gemeine Johanniskrautzikade	4	-2	-1			NT
491	Zygina hypermaculata Remane & Holzinger, 1995	Alpen-Johanniskrautzikade	2	-2	-1			VU
492	Zygina nigratarsis Remane, 1994	Ringelfeuerzikade	2	-3	0			VU
493	Zygina ordinaria (Ribaut, 1936)	Weidenfeuerzikade	3	-2	0			NT
494	Zygina schneideri (Günthart, 1974)	Schlehenfeuerzikade	4	-2	-1			NT
495	Zygina suavis Rey, 1891 sensu Ossiannilsson, 1981	Faulbaum-Feuerzikade	3	-3	-1			VU
496	Zygina tiliae (Fallén, 1806)	Erlenfeuerzikade	2	-2	-1			VU
497	Zyginella pulchra Löw, 1885	Diademblattzikade	3	-2	0			NT
498	Zyginidia franzi (Wagner, 1944)	Alpenblattzikade	2	-1	-2			VU
499	Zyginidia mocsaryi (Horvath, 1910)	Blaugras-Blattzikade	3	-2	-1			NT

	Wissenschaftlicher Name	Deutscher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	RL
500	<i>Zyginidia pullula</i> (Boheman, 1845)	Östliche Blattzikade	5	0	0			LC
501	<i>Zyginidia scutellaris</i> (Herrich-Schäffer, 1838) sensu Ribaut, 1936	Maisblattzikade	3	-1	0			LC
	<i>Ulopinæ</i> Le Peletier & Serville, 1825	Narbenzikaden						
502	<i>Ulopa carneae</i> Wagner, 1955	Schneeheidezikade	3	-2	-2			VU
503	<i>Ulopa reticulata</i> (Fabricius, 1794)	Heidekrautzikade	5	-1	-1			NT
504	<i>Utecha trivialis</i> Germar, 1821	Triftenzikade	4	-3	-1			NT

## Portraits ausgewählter Arten

### ***Neophilaenus exclamationis* (Thunberg, 1784) ssp. *alpicola* Wagner, 1955**

Diese Schaumzikade ist ein Endemit der östlichen Ostalpen. Sie besiedelt Hochgebirgsrasen und extensiv beweidete Almflächen. Die Larven entwickeln sich an verschiedenen Süßgräsern, Adulte Tiere sind von Juni bis September zu finden. In den alpinen Bereichen der Steiermark ist sie weit verbreitet und nicht gefährdet.

### ***Sotanus thenii* (Löw, 1885)**

Diese Zwergzikade ist ein Endemit der Ostalpen. Sie besiedelt alpines Grünland in Höhen ab 1.500 m und reagiert empfindlich auf intensive Beweidung. Bei dieser Art gibt es einen ausgeprägten Sexualdimorphismus – die Männchen sind schwarz, die Weibchen gelblich-hellbraun. Da die Tiere kurzflügelig und damit auch flugunfähig sind, sind ihre Ausbreitungsmöglichkeiten geringer als von vielen anderen Zikaden. Aufgrund der Nutzungsintensivierung im alpinen Bereich und vor allem aufgrund des Klimawandels ist die Art als „nahezu gefährdet“ eingestuft.

### ***Macropsis fragilicola* Holzinger, Nickel & Remane, 2013**

Diese Maskenzikaden-Art ist ein typischer Bewohner der Weichholzau. Obwohl erst kürzlich beschrieben, ist davon auszugehen, dass die Art mit ihrer Nährpflanze, der Bruchweide (*Salix fragilis*) in Zeiten vor den großen Flussregulierungen im Murtal von Graz flussab und auch in breiten Talräumen der Oststeiermark ausgesprochen häufig war. Weichholzauen und damit ihre Fauna sind heute im Alpenvorland selten geworden, die Art ist daher als „gefährdet“ eingestuft.

### ***Indiagallia limbata* (Kirschbaum, 1868)**

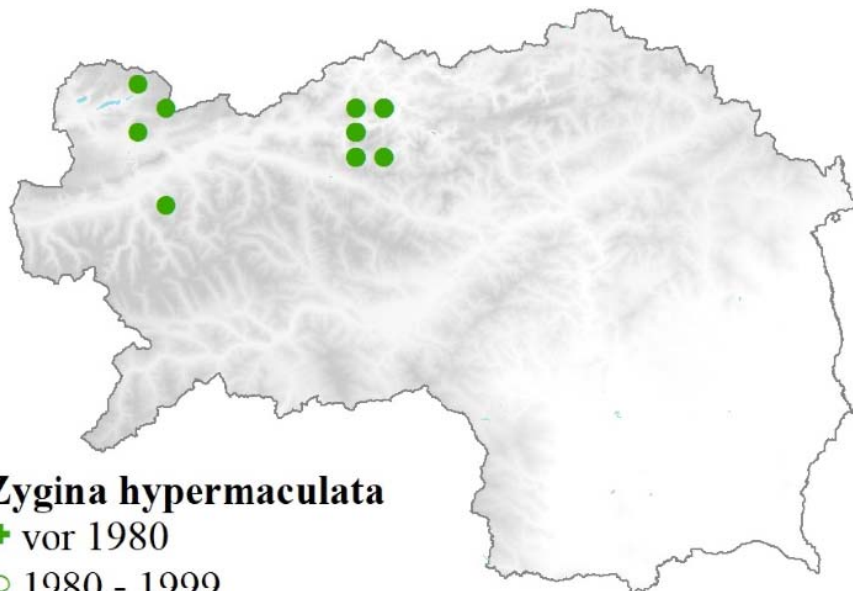
Die Norische Dickkopfizikade ist in ihrer Verbreitung auf das südöstliche Vorland der Ostalpen beschränkt. Hier ist sie im Unterwuchs von laubholzreichen Wäldern (Hartholzauen), aber auch an Waldrändern, in Lichtungen und auch in Hochstaudenfluren zu finden. Sie lebt in Höhen zwischen 300 und 1.700 m polyphag an Kräutern. Da feuchtere Wälder, so noch präsent, oftmals forstlich überformt sind, wird die Art als „nahezu gefährdet“ eingestuft.

### ***Erotettix cyane* (Boheman, 1845)**

Die Seerosenzirpe lebt ausschließlich auf Blättern von Schwimmblattpflanzen (Seerosen, Seekanne, Laichkraut, Wassernuss, Kleefarn usw.). Aus der Steiermark sind nur wenige Vorkommen in der Südoststeiermark dokumentiert (Weinburger Teiche, Teiche bei Haindorf/Schloss Brunensee und ein Teich bei Klöch). Die Art gilt als „gefährdet“.

## Zygina hypermaculata Remane & Holzinger, 1994

Die Alpenjohanniskrautzikade ist ein Endemit der Nördlichen Kalkalpen. Sie kommt vom bayrischen Allgäu bis in die Steiermark vor und lebt in der subalpinen Stufe auf dem Gefleckten Johanniskraut, *Hypericum maculatum*. Gefährdet ist sie u.a. durch Baumaßnahmen in dieser Höhenstufe und durch intensive Beweidung. Sie ist als „gefährdet“ eingestuft.



### Zygina hypermaculata

- + vor 1980
- 1980 - 1999
- ab 2000

## Quellen/Literatur

- Achtziger R., Holzinger W. E., Nickel H. & Niedringhaus R. (2014): Zikaden (Insecta: Auchenorrhyncha) als Indikatoren für die Biodiversität und zur naturschutzfachlichen Bewertung. *Insecta* 14: 37-62.
- Holzinger W. E. (2001): Taxonomie, Verbreitung und Ökologie von *Indiagallia* (gen. nov.) *limbata* (Kirschbaum, 1868) (Hemiptera: Cicadellidae).- Beiträge zur Zikadenkunde 4: 45-48.
- Holzinger W. E. (2006): Verbreitung, Biologie und Gefährdung der Seerosenzirpe (*Erotettix cyane*) in Österreich (Insecta: Hemiptera: Auchenorrhyncha: Cicadellidae). *Carinthia II* 196: 339-342.
- Holzinger W. E. (2009): Rote Liste der Zikaden (Hemiptera: Auchenorrhyncha) Österreichs. In: Rote Listen gefährdeter Tiere Österreichs. Grüne Reihe des Lebensministeriums, Band 14/3: 41-317.
- Holzinger W. E. (2009): Auchenorrhyncha (Zikaden). In: Rabitsch W. & Essl. F. (Hrsg.): Endemiten – Kostbarkeiten in Österreichs Pflanzen- und Tierwelt. Naturwiss. Verein für Kärnten und Umweltbundesamt, Klagenfurt und Wien, S. 607-617.
- Holzinger W. E., Nickel H. & Remane R. (2013): *Macropsis fragilicola* nov. spec., eine neue Maskenzikadenart aus Mitteleuropa (Hemiptera, Auchenorrhyncha, Cicadellidae). *Linzer Biologische Beiträge* 45/1: 611-619.
- Mühlethaler, R., Holzinger, W.E., Nickel, H. & Wachmann, E. (2018): Verzeichnis der Zikaden Deutschlands, Österreichs und der Schweiz. Stand 21.11.2018. <https://www.quelle-meyer.de/downloads/> [<https://www.quelle-meyer.de/wp-content/uploads/2018/11/Zikaden-Artentabelle.pdf>]

## X. WEICHTIERE

Johannes Volkmer, Michael Duda

### Einleitung

Die Klasse der Weichtiere (Mollusca) beinhaltet acht rezente Ordnungen, von denen nur zwei in Österreich vertreten sind. Neben der sehr artenreichen Ordnung der Schnecken (Gastropoda) sind auch noch einige Muschelarten (Bivalvia) in unseren Gewässern heimisch. Zusammen beinhalten diese beiden Ordnungen etwa 481 Taxa in Österreich, wobei nur 25 Arten den Muscheln zuzurechnen sind. Die anderen 456 Taxa zählen somit zu den Schnecken (Reischütz 2007).

Während Muscheln (fast) ausschließlich unterschiedliche Fließ- und Stillgewässer besiedeln, war es den Schnecken möglich eine enorme Vielfalt an Lebensräumen zu erschließen. So werden neben Quellen, Flüssen oder Seen auch dunkle Höhlen, trockene und sehr warme Offenlandstandorte, alle möglichen Formen von Wäldern, Felswände, karge Hochgebirgslandschaften und viele weitere Lebensräume besiedelt (Schnitter 2013). Doch eine Voraussetzung für die Präsenz vieler Arten ist oft unumgänglich: Kalziumkarbonat (Kalk) im Boden ist für alle gehäuseträgenden Arten obligat und wirkt sich stark auf die Verbreitung vieler Arten aus (Kerney 1983). Manche Schnecken sind sehr eng an einen hohen Kalkgehalt angewiesen, diese werden dann als „kalkstet“ oder „kalkliebend“ bezeichnet. Andere wiederum vertragen auch einen eher sauren und somit kalkarmen Untergrund, diese Arten werden dann oft als „gesteinsindifferent“ beschrieben. Zu diesen Arten zählen auch die Vertreter der „Nacktschnecken“. Bei dieser Gruppe aus mehreren Schneckenfamilien hat sich im Laufe der Evolution das Gehäuse zurückgebildet und die Tiere erlangten dadurch eine erhöhte Mobilität und die Fähigkeit auch kleine Hohlräume als Versteck zu nutzen. Der feuchtigkeitsbedarf ist dafür deutlich ausgeprägter und spiegelt sich in der Aktivität vieler Arten wider – Erst bei feuchter Witterung oder in der Nacht kann man diese Tiere außerhalb ihrer Versteckplätze beobachten (Bogon 1990).

Da die meisten Mollusken eine sehr enge Bindung an ihren Lebensraum und eine sehr geringe Ausbreitungsgeschwindigkeit aufweisen, eignen sie sich besonders gut als Bioindikatoren verschiedenster Lebensräume. Bei sich verändernden Umweltbedingungen, ausgelöst zum Beispiel durch das Eingreifen des Menschen, reagieren manche Arten sehr sensibel. Aufgrund ihrer verringerten Mobilität können sie in solchen Fällen nicht ausweichen. Spezialisierte Arten oder solche mit einem kleinen Verbreitungsgebiet, wie zum Beispiel Endemiten, können schnell an Bestandsgröße verlieren oder sogar (regional) aussterben (Kerney 1983). Präsenz oder Absenz bestimmter Arten beziehungsweise Artengemeinschaften können daher Aufschluss über den Zustand eines Lebensraumes geben.

Ein umfangreiches Wissen über die Ökologie, Biologie und Biogeographie dieser Arten ist für die naturschutzfachliche Bewertung von Lebensräumen und den Schutz aller dort vorkommenden Tier- und Pflanzenarten unerlässlich. Nach fast 200-jähriger Untersuchung ist der Wissensstand über die heimischen Mollusken im Vergleich zu anderen Tiergruppen gut. Zu verdanken ist dies dem unermüdlichen Forscherdrang der Malakologen der vergangenen Jahrhunderte.

### Erforschungsgeschichte der steirischen Weichtierfauna

Die Erforschung der heimischen Mollusken startete zu Beginn des 19. Jahrhunderts. Bereits im Jahr 1808 lieferte Sartori die ersten Berichte über Steirische Mollusken. Im Jahr 1833 veröffentlichte der in Wien geborene Zoologe Leopold Fitzinger, mit seinem Werk „Systematisches Verzeichnis der im Erzherzogthume Oesterreich vorkommenden Weichtiere, als Prodrom einer Fauna derselben.“ die erste Checkliste über die österreichischen Mollusca. Einige Jahre später folgten Parreys L. (1850), Zelebor J. (1851), Strobel P. (1853) und schließlich Eduard Bielz (1865) mit überarbeiteten systematischen Verzeichnissen und Anhängen zu fehlenden Gruppen. Der Grundstein einer systematischen Erforschung war damit gelegt.

Das erste Werk das explizit die Steiermark anspricht, lieferte Peter Saurer mit seiner Abhandlung über „Steirische Helicineen“ im Jahr 1856. Etwas später folgte Lecompte (1867), der sich insbesondere mit dem Grazer Bergland beschäftigte. Darauf folgte eine Veröffentlichung des deutschen Zoologen Heinrich Simroth über die „Steirischen Nacktschnecken“ (1886). Ihm sind mehrere Erstbeschreibungen wie des Wurmschneegels (*Boettgerilla pallens*), des Hammerschneegels (*Deroceras sturanyi*) oder des Illyrischen Kielschneegels (*Tandonia robici*) zuzurechnen.

Der in Wien geborenen Malakologe Hippolyt Tschapeck (1825 bis 1897) veröffentlichte bis zu seinem Tod mehrere wichtige Berichte über steirische Mollusken und trug damit wesentlich zum heutigen Kenntnisstand der heimischen Schnecken bei. So auch der deutsche Wissenschaftler Stephan Clessin (1833 - 1911). Im sind mehrere Erstbeschreibungen (U.A. *Petasina unidentata alpestris*, *Vertigo heldi*, *Bythiospeum tschapeki*, *Clausilia dubia gracilior* und *Cochlodina dubiosa dubiosa*) und auch monographische Werke zuzuschreiben.

Gegen Ende des 19ten Jahrhunderts veröffentlichte er mit der „Molluskenfauna Österreich-Ungarns und der Schweiz“ (1887/1890) seine bedeutende Abhandlung über die heimischen Mollusken.

Für knapp 50 Jahre war es die letzte Veröffentlichung dieser Art, bis Jaeckel im Jahr 1938 über einige Funde in der Steiermark berichtet. Dann folgten Plass im Jahr 1952 sowie Kofler und Kreissel im Jahr 1971. Schließlich publizierte der Wiener Malakologe Walter Klemm (1898 – 1981) im Jahr 1974 „Die Verbreitung der rezenten Land-Gehäuseschnecken in Österreich“ und schuf damit ein monographisches Werk, welches bis heute unerreicht geblieben ist.

Es folgte 1986 eine Veröffentlichung über „Die Verbreitung der Nacktschnecken Österreichs“ von Peter L. Reischütz. Das bislang einzige Werk über die Verbreitung der österreichischen Nacktschneckenarten und die bis heute letzte Veröffentlichung über die Verbreitung von Schnecken innerhalb Österreichs.

Bei der sehr intensiven malakologischen Erforschungsgeschichte Österreichs und der Steiermark vor 1990, wird ersichtlich, dass der allgemeine Kenntnisstand über die heimischen Mollusken zwar recht gut ist, um den Wissensstand über die gegenwärtige Verbreitung der Mollusken des Landes steht es jedoch eher schlecht. Die letzten oben genannten Veröffentlichungen und Aufsammlungen liegen nun mindestens 25 bzw. 50 Jahre zurück. Eine sehr lange Zeitspanne, in einer sich schnell verändernden Umwelt.

## Übersicht

Für die vorliegende Arbeit wurden in Summe über 8.800 Datensätze ausgewertet. In der Steiermark wurden insgesamt 245 Weichtier-Arten inklusive Unterarten nachgewiesen. Es handelt sich um 232 Taxa von Land- und Süßwasserschnecken sowie 13 Muschel-Arten.

Aus der Steiermark liegen vergleichsweise sehr viele Mollusken-Nachweise vor. Diese wurden vor allem von Walter Klemm, Christina Frank, Erich Kreissl, Peter Seidl, Peter L. Reischütz und schließlich von den Autoren sowie einigen weiteren Mollusken-Sammlern. Diese Nachweise verteilen sich über die gesamte Steiermark. Insbesondere in der Süd- und Oststeiermark bestehen aber aktuell noch Sammellücken. Besonders gut untersucht sind hingegen die kalkreichen Bergregionen der Obersteiermark und des Grazer Berglandes (siehe Abb. 1).

Den meisten, insbesondere älteren Nachweisen liegen keine Informationen zu den Habitaten bzw. Fundumständen bei. Eine Einschätzung, welche Lebensräume besonders gut bzw. schlecht untersucht wurden konnte daher nicht erfolgen. Es ist jedoch anzunehmen, dass insbesondere die aquatischen Systeme unterrepräsentiert sind. Montane bis alpine Lebensräume hingegen sind relativ gut untersucht.



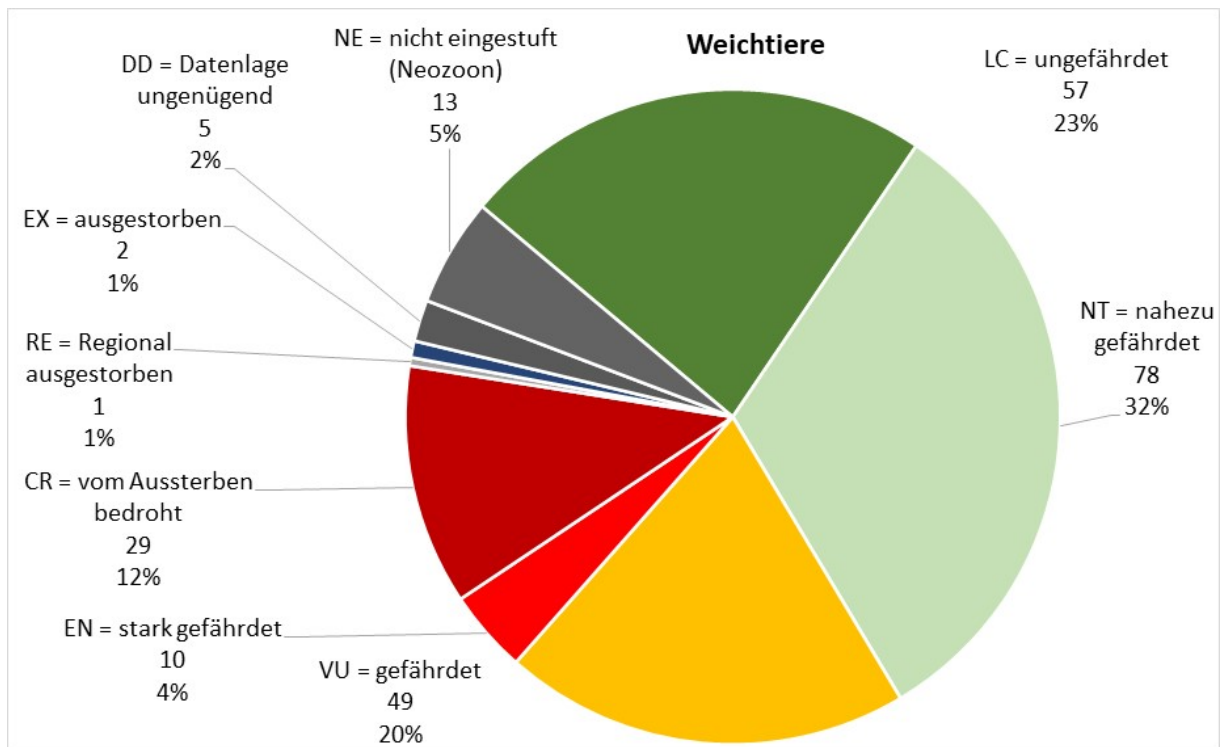


Abbildung 71: Gefährdungssituation der Weichtiere (Schnecken und Muscheln) der Steiermark (n = 244).

## Molluskengesellschaften ausgewählter heimischer Lebensräume

Tendenziell gibt es kaum einen Lebensraum, der von Mollusken nicht besiedelt werden kann. Die Lebensräume, die diese Tiere in der Steiermark besiedeln sind ebenso vielgestaltig wie das Erscheinungsbild der Arten selbst. Hier werden einige ausgewählte steirische Lebensräume etwas genauer vorgestellt, um einen Einblick zur „Vergesellschaftung“ heimischer Weichtiere zu geben.

### Lebensräume der alpinen Stufe am Hochzinödl (Gesäuse)

Der 2192 m hohe Hochzinödl liegt in den obersteirischen Ennstaler Alpen innerhalb des Nationalparks Gesäuse. Die subalpine bis alpine Höhenstufe des markanten Bergstocks ist charakterisiert durch alpine Rasen, Blockhalden und steilen Felswänden. Der Untergrund wird überwiegend von reinen Kalksteinen aus der Obertrias, dem sogenannten Dachsteinkalk geprägt. Dieser bildet mit einer mächtigen Platte die obersten Schichten der Gesäuseberge und ist äußerst witterungsbeständig. Darunter liegen deutlich fragilere Schichten aus Dachsteindolomit, Raibler Schichten und Ramsaudolomit. Klimatologisch gesehen liegt der Hochzinödl unter dem Einfluss des feuchtgemäßigten, mitteleuropäisch-ozeanischen Klimas. Die feuchten Luftmassen aus dem Norden regnen überwiegend an diesen Bereichen des Nordstaugebietes ab. Die Niederschlagssumme am Hochzinödl liegt somit bei etwa 1200 bis über 2500 mm pro Jahr. Die Jahresdurchschnittstemperatur liegt im Gipfelbereich auf 2192 m bei nur 1,28 °C und im Mittel steigt die Temperatur an 198 Tagen im Jahr nicht über 0° Celsius. Diese Kombination aus kalkreichem Untergrund, hohen Niederschlagsmengen und niedrigen Temperaturen sind prägend für die artenreiche und zum Teil hochspezialisierte Molluskenfauna am Hochzinödel. In den subalpinen bis alpinen Höhenstufen des Hochzinödl sind insgesamt 31 Schneckenarten nachgewiesen. Darunter befinden sich die vier endemischen Arten *Cylindrus obtusus*, *Arianta arbustorum styriaca*, *Chilostoma achates cingulina* und *Noricella scheerpeltzi*. Vor allem die Felsen-Zylinderschnecke und die Felsen-Achatschnecke ist eng an einen schattigen, kühlen und feuchten Lebensraum gebunden. Weitere hochspezialisierte Arten wie *Orcula dolium*, *O. gularis*, *Pyramidula pusilla* und *Vertigo alpestris* sind Leitarten der felsreichen Bereiche der subalpinen bis alpinen Zone in diesem Gebiet. *Pyramidula pusilla* erreicht an den

Felswänden und Blockhalden ausgesprochen hohe Abundanzen von bis zu mehreren hundert Tieren pro Quadratmeter.

**Artname wissenschaftlich**

- 1 *Acicula lineata* (Draparnaud, 1801)
- 2 *Aegopinella nitens* (Michaud, 1831)
- 3 *Aegopis verticillus* (Lamarck, 1822)
- 4 *Arianta arbustorum alpicola* (A. Ferussac, 1821)
- 5 *Arianta arbustorum styriaca* (Frauenfeld, 1868)
- 6 *Arion obesoductus* Reischütz, 1973
- 7 *Causa holosericea* (S. Studer, 1820)
- 8 *Chilostoma achates cingulina* (Deschayes, 1839)
- 9 *Chondrina arcadica clienta* (Westerlund, 1883)
- 10 *Chondrina avenacea avenacea* (Bruguiere, 1792)
- 11 *Clausilia dubia* Draparnaud, 1805
- 12 *Cochlicopa lubrica* (O.F. Müller, 1774)
- 13 *Cylindrus obtusus* (Draparnaud, 1805)
- 14 *Ena montana* (Draparnaud, 1801)
- 16 *Fusulus interruptus* (C. Pfeiffer, 1828)
- 17 *Helix pomatia* Linnaeus, 1758
- 18 *Isognomostoma isognomostomos*  
(Schroter, 1784)
- 19 *Macrogastera plicatula* (Draparnaud, 1801)
- 20 *Neostyriaca corynodes corynodes* (Held, 1836)
- 21 *Orcula dolium dolium* (Draparnaud, 1801)
- 22 *Orcula gularis oreinos* Pilsbry, 1934
- 23 *Petasina unidentata alpestris* (Clessin, 1878)
- 24 *Pseudofusulus varians* (C. Pfeiffer, 1828)
- 25 *Pyramidula pusilla* (Vallot, 1801)
- 26 *Semilimax semilimax* (J. Ferussac, 1802)
- 27 *Trochulus hispidus* (Linnaeus, 1758)
- 28 *Noricella scheerpeltzi* (Mikula, 1957)
- 29 *Truncatellina cylindrica* (A. Ferussac, 1807)
- 30 *Urticicola umbrosus* (C. Pfeiffer, 1828)
- 15 *Vertigo alpestris* Alder, 1838
- 31 *Vitrea subrimata* (Reinhardt, 1871)

Tabelle 22: Auflistung aller bislang am Hochzinödl nachgewiesenen Molluskenarten.

## Schluchtwald im Badlgraben bei Peggau (Mittleres Murtal)

Der Badlgraben ist ein vom Badlgrabenbach durchzogener, schluchtartiger Graben am Rand des Grazer Berglands. Er liegt im Norden von Peggau (24 km nördlich von Graz) und erstreckt sich über eine Länge von etwa 1,6 km in West-Ost Richtung. Der westliche „Eingang“ liegt auf einer Höhe von 418 m, der östliche „Ausstieg“ auf 576 m. Der Badlgrabenbach entspringt im Osten am Fuße des Hochtrösch (1239 m) und fließt in westlicher Richtung bis zu seiner Mündung in die Mur. Klimatisch gesehen liegt das mittlere Murtal und seine Seitentäler im Steirischen Randgebirge mit milden schneearmen Wintern und zu Gewittern neigenden heißen Sommermonaten. Der Untergrund des Badlgraben ist geprägt vom paläozoischen Kalk des Grazer Berglandes (Grazer Paläozoikum). Aus Kleinklimatischer Sicht ist der Badlgraben ausgesprochen feucht und kühl. Mehrere Quellaustritte ergießen sich über Felswände und steile Seitenhänge in den Badlgrabenbach. Die Böden sind reich an Basen und Nährstoffen und weisen eine hohe biologische Aktivität auf. Die Vegetation ist geprägt vom Biotoptyp des Ahorn-Eschen-Edellaubwald mit Haselstauden und Schwarzem Holunder im Unterwuchs. Auffällig ist die dominante Krautschicht mit mehreren Farnarten wie dem Hirschezungenfarn (*Asplenium scolopendrium*) und dem Schildfarn (*Polystichum aculeatum*). Die freie Felsbereiche sind häufig stark von verschiedenen Moosen bewachsen. Im Allgemeinen ist der Badlgraben reich an Totholz unterschiedlicher Sukzessionsstufen und weist eine hohe Humus- und Streuschicht auf. In den meisten Bereichen herrschen somit ideale Bedingungen für die Ausbildung einer artenreichen Mollusken-Gesellschaft vor. Insgesamt sind bislang 27 gehäusetragende Schneckenarten aus dem Gebiet bekannt. Hinzu kommen noch 2 Muschelarten aus der Gattung *Pisidium* (Erbsenmuscheln). Hervorzuheben ist das sehr individuenreiche Vorkommen der endemischen Steirischen Achat-Felsenschnecke (*Chilostoma achates stiriaae*). Die Tiere dieser Unterart sitzen bevorzugt an den senkrechten, kühlen und schattigen Kalk-Felswänden des Grabens und reagieren sehr empfindlich gegenüber direktem Sonnenlicht.

### Artnamen wissenschaftlich

1	<i>Acanthinula aculeata</i> (O.F. Müller, 1774)	16	<i>Monachoides incarnatus</i> (O.F. Müller, 1774)
2	<i>Aegopinella ressmanni</i> (Westerlund, 1883)	17	<i>Orcula dolium dolium</i> (Draparnaud, 1801)
3	<i>Aegopsis verticillus</i> (Lamarck, 1822)	18	<i>Pagodulina sparsa</i> Pilsbry, 1924
4	<i>Carychium minimum</i> O.F. Müller, 1774	19	<i>Petasina subsecta</i> (Polinski, 1929)
5	<i>Carychium tridentatum</i> (Risso, 1826)	20	<i>Pisidium amnicum</i> (Müller, 1774)
6	<i>Causa holosericea</i> (S. Studer, 1820)	21	<i>Pisidium personatum</i> Malm, 1855
7	<i>Caucasotachea vindobonensis</i> (C. Pfeiffer, 1828)	22	<i>Punctum pygmaeum</i> (Draparnaud, 1801)
8	<i>Charpentieria ornata</i> (Rossmässler, 1836)	23	<i>Pupilla muscorum</i> (Linnaeus, 1758)
9	<i>Chilostoma achates stiriaae</i> (Forcart, 1933)	24	<i>Semilimax semilimax</i> (J. Ferussac, 1802)
10	<i>Chondrina arcadica clienta</i> (Westerlund, 1883)	25	<i>Sphyradium doliolum</i> (Bruguiere, 1792)
11	<i>Clausilia dubia</i> Draparnaud, 1805	26	<i>Vertigo pusilla</i> O.F. Müller, 1774
12	<i>Cochlodina laminata laminata</i> (Montagu, 1803)	27	<i>Vitrea crystallina</i> (O.F. Müller, 1774)
13	<i>Discus rotundatus rotundatus</i> (O.F. Müller, 1774)	28	<i>Vitrea subrimata</i> (Reinhardt, 1871)
14	<i>Euomphalia strigella</i> (Draparnaud, 1801)	29	<i>Zonitoides nitidus</i> (O.F. Müller, 1774)
15	<i>Macrogastra ventricosa</i> (Draparnaud, 1801)		

Tabelle 23: Auflistung aller bislang im Badlgraben nachgewiesenen Molluskenarten.

## Flachmoor im Hartberger Gmoos (Oststeiermark)

Landschaftlich prägend für das Gebiet um die Stadtgemeinde Hartberg ist das Flachmoor „Hartberger Gmoos“. Das Gebiet umfasst eine Größe von etwa 61 ha bei einer mittlere Seehöhe 324 m. Der Untergrund wird stark von Miozänen Kalken und Kristallin beeinflusst. Aus klimatologischer Sicht liegt das Gebiet im Hartberger Riedelland mit vorherrschend milden schneearmen Wintermonaten und gewitterreichen zum Teil heißen Sommermonaten. Der Grundwasserspiegel im Gebiet ist beständig sehr hoch. Im Flachmoor überwiegen große Feuchtwiesen mit einer typischen Vegetation aus Sauergräsern, Torfmoosen und verschiedenen Blütenpflanzen wie Orchideen, Enziane oder Lilien. Die Randbereiche werden von großen Röhrichtgürteln, Großseggenrieden oder naturnahen Hecken und kleineren Auwäldern begrenzt. Seit 1992 ist das Hartberger Gmoos ein Naturschutzgebiet und seit 2005 sogar Europaschutzgebiet. Aus malakologischer Sicht sind insbesondere die Feuchtwiesen und Moor-Randbereiche sehr interessant. Hier leben typische Feuchtwiesen Arten wie Vertiginidae (Windelschnecken), Valloniidae (Grasschnecken), Euconulidae (Kegelchen) und Cochlicopidae (Glanzschnecken). Unter ihnen sind ein paar der kleinsten Schneckenarten Österreichs, wie die winzige, etwa 1mm kleine Schmale Windelschnecke (*Vertigo angustior*). Diese nach FFH-Richtlinien streng geschützte und seltene Art lebt im Gebiet in den nicht allzu nassen Sauergraswiesen und erreicht dort sehr hohe Abundanzen. Neben diesem Winzling ist noch eine weitere Seltenheit zu nennen: Die Glänzende Glattschnecke (*Cochlicopa nitens*) wurde 2017 erstmals im Gebiet nachgewiesen. Es ist das bislang einzige bekannte Vorkommensgebiet dieser Art in der Steiermark. Sie besiedelt einen ähnlichen Lebensraum wie die vorangegangene Art ist aber noch stärker auf das Vorhandensein von Kalk im Untergrund angewiesen. Die zentralen sehr bodensauren Bereiche werden von Schnecken und Muscheln bis auf wenige Ausnahmen nicht besiedelt.

### Artnamen wissenschaftlich

- 1 *Arianta arbustorum* (Linnaeus, 1758)
- 2 *Arion vulgaris* Moquin-Tandon, 1855
- 3 *Carychium minimum* O.F. Müller, 1774
- 4 *Cochlicopa lubrica* (O.F. Müller, 1774)
- 5 *Cochlicopa nitens* (M. v. Gallenstein, 1848)
- 6 *Deroceras sturanyi* (Simroth, 1894)
- 7 *Euconulus praticola* (Reinhard, 1883)
- 8 *Helix pomatia* Linnaeus, 1758
- 9 *Monacha cartusiana* (O.F. Müller, 1774)
- 10 *Monachoides incarnatus* (O.F. Müller, 1774)
- 11 *Oxychilus draparnaudi* (H. Beck, 1837)
- 12 *Punctum pygmaeum* (Draparnaud, 1801)
- 13 *Succinea putris* (Linnaeus, 1758)
- 14 *Vallonia pulchella* (O. F. Müller, 1774)
- 15 *Vertigo angustior* Jeffreys, 1830
- 16 *Vertigo antivertigo* (Draparnaud, 1801)
- 17 *Vertigo pygmaea* (Draparnaud, 1801)
- 18 *Zonitoides nitidus* (O.F. Müller, 1774)

Tabelle 24: Auflistung aller bislang im Hartberger Gmoos nachgewiesenen Molluskenarten.

## Xerothermer, felsdurchsetzter Mischwald bei Pürgg (Ennstal)

Dieser malakologisch interessante Mischwald liegt im Ennstal wenige hundert Meter westlich von Pürgg auf dem 874 m hohen Burgstall-Kogel. Die Südseite des Kogels wird von einer überwiegend senkrechten etwa 200 m hohen Felswand begrenzt. Der geologische Untergrund in diesem Gebiet ist durchwegs aus dem sogenannten Dachsteinkalk aufgebaut. Aus klimatologischer Sicht liegt dieses Gebiet in der Klimazone „Zentrales Ennstal“. Prägend für diese Zone sind relativ reiche Niederschläge mit 1000 mm bis 1200 mm im Jahresmittel. Die Temperatur beträgt im Mittel zwischen 6 °C bis 7 °C und ist somit leicht kontinental geprägt mit winterkalten und nur mäßig sommerwarmen Klimawerten. Trotz des großräumig kontinentalen Einflusses dieser Zone wird dieser Lebensraum selber aufgrund der kleinklimatischen Gegebenheiten von xerothermophilen Tieren und Pflanzen besiedelt. Unter den botanischen Besonderheiten finden sich unter anderen die Rindsauge (*Buphthalmum salicifolium*), die Kartäuser-Nelke (*Dianthus carthusianorum*), das Breitblatt-Laserkraut (*Laserpitium latifolium*) und die Schwalbenwurz (*Vincetoxicum hirsutinaria*). Aber auch unter den Mollusken finden sich einige Arten mit Vorliebe für solche trockenheiße Lebensräume. Als typische Art ist hier vor allem die Feingerippte Haferkornschncke (*Chondrina arcadica*) zu nennen. Sie bewohnt ausschließlich Kalk-Felswänden und schafft es dort selbst die heißesten und trockensten Tage im Jahr zu überdauern. Weitere wärmeliebende Arten sind die winzige nur 2 mm kleine Zylinderwindelschncke (*Truncatellina cylindrica*), die unterirdisch lebende Blindschncke (*Cecilioides acicula*), die kleine Glanzschncke (*Cochlicopa lubricella*) und die Große Laubschncke (*Euomphalia strigella*). An felsreiche Lebensräume angepasst, sind insbesondere die Große Fässchenschncke (*Orcula dolium*) und die Kleine Fässchenschncke (*Sphyradium doliolum*). Die übrigen Arten sind überwiegend typische Waldarten der collinen bis montanen Stufe.

### Artname wissenschaftlich

- 1 *Cecilioides acicula* (O. F. Müller, 1774)
- 2 *Chondrina arcadica* (Reinhardt, 1881)
- 3 *Cochlicopa lubricella* (Rossmässler, 1834)
- 4 *Cochlodina laminata* (Montagu, 1803)
- 5 *Cochlostoma septemspirale* ssp. (Razoumowsky, 1789)
- 6 *Discus perspectivus* (Megerle von Mühlfeld, 1816)
- 7 *Discus rotundatus* (O.F. Muller, 1774)
- 8 *Ena montana* (Draparnaud, 1801)
- 9 *Euomphalia strigella* (Draparnaud, 1801)
- 10 *Macrogastera plicatula* (Draparnaud, 1801)
- 11 *Orcula dolium* (Draparnaud, 1801)
- 12 *Petasina unidentata* (Draparnaud, 1805)
- 13 *Ruthenica filograna* (Rossmässler, 1836)
- 14 *Sphyradium doliolum* (Bruguiere, 1792)
- 15 *Truncatellina cylindrica* (A. Ferussac, 1807)
- 16 *Urticicola umbrosus* (C. Pfeiffer, 1828)

Tabelle 25: Auflistung aller bislang im Pürgger Mischwald nachgewiesenen Molluskenarten.

## Quellaustritt der Finzenquelle in der Raabklamm (Grazer Bergland)

Die Raabklamm ist mit einer Länge von 10 km die längste Klamm in Österreich und wegen ihrer Einzigartigkeit und Naturbelassenheit ein bedeutender Lebensraum für eine Vielzahl an Tieren und Pflanzen. Der überwiegende Teil der Klamm steht unter Schutz durch die Flora-Fauna-Habitatschutzrichtlinie und Vogelschutzrichtlinie (Natura 2000 Schutzgebietsnetzwerk). Darüber hinaus steht das gesamte Gebiet als Naturschutzgebiet unter Landesschutz. Aus geologischer Sicht wirken mehrere Gesteine prägend auf das Gebiet ein. Während am Raabursprung und am nördlichen Klammeingang Kalkgestein (Schöcklkalk) vorherrschen, werden die Mittleren Bereiche von verschiedenen Silikatgesteinen beherrscht. Die Finzenquelle selbst liegt im Bereich des Schöckelkalkes etwas östlich des Schachner Kogels auf einer Höhe von 524 m. Das Gebiet liegt in der Klimaregion Randgebirgsfuß Schöckl/Zetz mit einer eher begünstigten durchschnittlichen mittleren Jahrestemperatur von etwa 8,7 °C und einem mittleren Jahresniederschlag von 829 mm.

Nach den Markierungsversuchen im Jahr 1982/83 und 1992 mit gefärbten Sporen bzw. Fluoreszenzfarbstoffen und einer detaillierten Kartierung im Jahr 2002 wurde die Quelle schließlich 2007 eingefasst und mit einem Brunnschacht versehen. Die vorgenommenen Veränderungen betreffen den gesamten Quellbereich der Finzenquelle.

In ihrer ursprünglichen Form trat die Quelle als Helokrene zu Tage was für die Ausbildung einer artenreichen Molluskengesellschaft ausgesprochen günstig war. Trotz der gravierenden Veränderungen in den letzten Jahren konnten bei Kartierungen in den Jahren 2016/17 (Unruh, 2018) insgesamt 8 verschiedenen Wassermollusken nachgewiesen werden. Alle dort nachgewiesenen Arten aus der Familie der Hydrobiidae (Gattung *Belgrandiella*, *Bythinella* und *Graziana*) stehen nach der steirischen Artenschutzverordnung unter strengem Schutz. Eine Art, *Belgrandiella austriana* ist im Grazer Bergland sogar endemisch und bislang aus nur zwei Quellen (einschließlich der Finzenquelle) bekannt. Für den Schutz dieser sehr seltenen Arten ist ein Schutz möglichst aller Kalkquellen absolut notwendig.

Artnamen wissenschaftlich

- 1 *Belgrandiella austriana* (Radoman, 1975)
- 2 *Bythinella conica* (Clessin, 1910)
- 3 *Bythinella opaca* (M. v. Gallenstein 1848)
- 4 *Graziana lacheineri* (Küster 1853)
- 5 *Radix labiata* (Rossmässler 1835)
- 6 *Ancylus fluviatilis* O. F. Müller, 1774
- 7 *Pisidium personatum* Malm, 1855
- 8 *Pisidium casertanum* (Poli, 1791)

Tabelle 26: Auflistung aller bislang in der Finzenquelle nachgewiesenen Molluskenarten.

## Checkliste und Rote Liste

In der Steiermark sind bislang 246 Taxa aus insgesamt 48 Familien nachgewiesen worden (13 Muschelarten und 233 Schnecken-Taxa). Die Nomenklatur in der folgenden Checkliste richtet sich nach der Fauna Europaea (Ruud, 2020). Die Auflistung der Familien sowie Arten erfolgt alphabetisch.

Tabelle 27: Rote Liste der Weichtiere der Steiermark. Die Abkürzungen bedeuten: Re = Referenzzustand, Be = aktueller Bestand, Tr = Trend, kP = besonders kleine Population, Zu = Zuwanderung, Is = Isolation, aB = direkte anthropogene Beeinflussung, sR = sonstiges Risiko. A = Anmerkung: N = Neozoon, E = Endemit. \* Status der Art bzw. Unterart ist fraglich und bedarf weitere Untersuchungen. (siehe oben).

Nr	Wissenschaftlicher Name	Deutscher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	RL	A
	<b>Bivalvia Linnaeus, 1758</b>	<b>Muscheln</b>										
	<b>Dreissenidae J. E. Gray, 1840</b>	<b>Wandermuscheln</b>										
1	<i>Dreissena polymorpha</i> (Pallas, 1771)	Wandermuschel, Zebromuschel									NE	N
	<b>Sphaeriidae Deshayes 1855 (1820)</b>	<b>Erbsenmuscheln</b>										
2	<i>Musculium lacustre</i> (O. F. Müller, 1774)	Häubchenmuschel	3	-2	-1						NT	
3	<i>Pisidium amnicum</i> (Müller, 1774)	Große Erbsenmuschel	3	-3	-3						EN	
4	<i>Pisidium casertanum</i> (Poli, 1791)	Gemeine Erbsenmuschel	5	-1	-1						NT	
5	<i>Pisidium obtusale</i> (Lamarck, 1818)	Stumpfe Erbsenmuschel	4	-1	-1						NT	
6	<i>Pisidium personatum</i> Malm, 1855	Quell-Erbsenmuschel	5	-1	-1						NT	
7	<i>Sphaerium corneum</i> (Linnaeus, 1758)	Kugelige Erbsenmuschel	4	-2	-1						NT	
	<b>Unionidae Rafinesque, 1820</b>	<b>Fluss-/Teichmuscheln</b>										
8	<i>Anodonta anatina attenuata</i> Held, 1836	Gemeine Teichmuschel	3	-3	-1			ja			VU	
9	<i>Anodonta cygnea</i> (Linnaeus, 1758)	Große Teichmuschel	3	-4	-1			ja			EN	
10	<i>Sinanodonta woodiana</i> (I. Lea, 1834)	Chinesische Teichmuschel									NE	N
11	<i>Unio crassus albensis</i> (Hazay, 1885)	Bachmuschel	5	-4	-4			ja			CR	
12	<i>Unio tumidus</i> Retzius, 1788	Große Flussmuschel	5	-4	-4			ja			CR	
13	<i>Unio pictorum</i> (Linnaeus, 1758)	Malermuschel	4	-4	-2			ja			EN	
	<b>Gastropoda Cuvier, 1795</b>	<b>Schnecken</b>										
	<b>Aciculidae J. E. Gray, 1850</b>	<b>Mulmnadeln</b>										
1	<i>Platyla polita</i> (W. Hartmann, 1840)	Glatte Mulmnadel	5	-3	0						VU	
2	<i>Acicula lineata lineata</i> (Draparnaud, 1801)	Gestreifte Mulmnadel	3	-3	0						VU	
	<b>Acroloxidae Thiele, 1931</b>	<b>Teichnapfschnecken</b>										
3	<i>Acroloxus lacustris</i> (Linnaeus, 1758)	Teichnapfschnecke	3	-2	-1						NT	
	<b>Agriolimacidae H. Wagner, 1935</b>	<b>Ackerchnecken</b>										
4	<i>Deroceras agreste</i> (Linnaeus, 1758)	Zarte Ackerschnecke	3	-5	-2						CR	
5	<i>Deroceras laeve</i> (O.F. Müller, 1774)	Wasserschneegel	3	-2	-2						VU	
6	<i>Deroceras klemmi</i> Grossu, 1972		3	-5	-3						CR	
7	<i>Deroceras reticulatum</i> (O.F. Müller, 1774)	Genetzte Ackerschnecke									NE	N

Nr	Wissenschaftlicher Name	Deutscher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	RL	A
8	<i>Deroceras rodnæ</i> Grossu & Lupu, 1965	Helle Ackerschnecke, Winterschneigel	6	-3	-1						VU	
9	<i>Deroceras sturanyi</i> (Simroth, 1894)	Hammerschneigel									NE	N
	<b>Argnidae Hudec, 1965</b>	<b>Säulenschnecken</b>										
10	<i>Agardhiella truncatella</i> (L. Pfeiffer, 1841)	Gedrungene Säulenschnecke	2	-2	-1	ja					VU	
11	<i>Argna biplicata excessiva</i> (Gredler, 1856)	Schlanke Säulenschnecke	1	-1	-5	ja					CR	
	<b>Arionidae J. E. Gray, 1840</b>	<b>Wegschnecken</b>										
12	<i>Arion vulgaris</i> Moquin-Tandon, 1855	Gemeine Wegschnecke									NE	N
13	<i>Arion circumscriptus</i> Johnston, 1828	Graue Wegschnecke	2	-3	-3						CR	
14	<i>Arion distinctus</i> J. Mabille, 1868	Gemeine Garten- Wegschnecke									NE	N
15	<i>Arion fasciatus</i> (Nilsson, 1823)	Gelbstreifige Wegschnecke	7	0	0						LC	
16	<i>Arion fuscus</i> (O.F. Müller, 1774)	Braune Wegschnecke	7	0	0						LC	
17	<i>Arion hortensis</i> A. Ferussac, 1819	Echte Garten- Wegschnecke									NE	N
18	<i>Arion obesoductus</i> Reischütz, 1973	Alpen-Wegschnecke	5	-3	1						NT	
19	<i>Arion rufus</i> (Linnaeus, 1758)	Rote Wegschnecke	4	-3	0						VU	
20	<i>Arion silvaticus</i> Lohmander, 1937	Wald-Wegschnecke	5	0	0						LC	
	<b>Boettgerillidae Van Goethem, 1972</b>	<b>Wurmschneigel</b>										
21	<i>Boettgerilla pallens</i> Simroth, 1912	Wurmschneigel									NE	N
	<b>Bradybaenidae Pilsbry, 1934 (1898)</b>	<b>Strauchschnecken</b>										
22	<i>Fruticicola fruticum</i> (O.F. Müller, 1774)	Gemeine Strauchschnecke	6	0	0						LC	
	<b>Bythiniidae Troschl, 1857</b>	<b>Schnauzenschnecken</b>										
23	<i>Bithynia tentaculata</i> (Linnæus, 1758)	Gemeine Schnauzenschnecke	4	0	0						LC	
	<b>Carychiidae Jeffreys, 1830</b>	<b>Zwerghornschnellen</b>										
24	<i>Carychium minimum</i> O.F. Müller, 1774	Bauchige Zwerghornschnelle	6	0	0						LC	
25	<i>Carychium tridentatum</i> (Risso, 1826)	Schlanke Zwerghornschnelle	6	0	0						LC	
	<b>Chondrinidae Steenberg, 1925</b>	<b>Kornschnellen</b>										
26	<i>Abida secale</i> (Draparnaud, 1801)	Roggenkornschnelle	2	-1	0	ja					NT	
27	<i>Chondrina arcadica clienta</i> (Westerlund, 1883)	Feingerippte Haferkornschnelle	2	-1	0	ja					NT	
28	<i>Chondrina avenacea avenacea</i> (Bruguere, 1792)	Westliche Haferkornschnelle	2	-1	0	ja					NT	
29	<i>Granaria frumentum</i> (Draparnaud, 1801)	Wulstige Kornschnelle	3	-4	-3						CR	
	<b>Clausiliidae J. E. Gray, 1855</b>	<b>Schließmundschnecken</b>										
30	<i>Alinda biplicata</i> (Montagu, 1803)	Gemeine Schließmundschnecke	7	0	0						LC	
31	<i>Balea perversa</i> (Linnaeus, 1758)	Zahnlose Schließmundschnecke	1	-4	-2	ja					CR	
32	<i>Bulgarica cana</i> (Held, 1836)	Graue Schließmundschnecke	2	-4	-2	ja					CR	
33	<i>Bulgarica vetusta</i> (Rossmässler, 1836)	Schlanke Schließmundschnecke	2	-2	-1	ja					VU	
34	<i>Charpentieria itala braunii</i> (Rossmässler, 1836)	Italienische Schließmundschnecke	0	-1	-1	ja					NE	N
35	<i>Charpentieria ornata</i> (Rossmässler, 1836)	Geschmückte Schließmundschnecke	2	-1	0	ja					NT	



Nr	Wissenschaftlicher Name	Deutscher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	RL	A
36	<i>Clausilia dubia</i> Draparnaud, 1805	Gitterstrefige Schließmundschnecke	5	-2	0						NT	
37	<i>Clausilia cruciata cruciata</i> (S. Studer, 1820)	Scharfgerippte Schließmundschnecke	3	-3	-1						VU	
38	<i>Clausilia dubia speciosa</i> A. Schmidt, 1856		3	-1	0						NT	E
39	<i>Clausilia dubia dubia</i> Draparnaud, 1805		3	-1	0						NT	*
40	<i>Clausilia dubia floningiana</i> Westerlund, 1888		2	-3	-2						EN	E
41	<i>Clausilia dubia gracilior</i> Clessin, 1887		3	-1	0						NT	*
42	<i>Clausilia dubia grimmeri</i> L. Pfeiffer, 1848		2	-3	-2						EN	E
43	<i>Clausilia dubia huettneri</i> Klemm, 1960		3	-1	0						NT	E
44	<i>Clausilia dubia kaeufeli</i> Klemm, 1960		3	-2	0						NT	*
45	<i>Clausilia dubia runensis</i> Tschapeck, 1883		2	-4	-2	ja					CR	*
46	<i>Clausilia dubia schlechtii</i> A. Schmidt, 1856		3	-1	0						NT	E
47	<i>Clausilia dubia tettelbachiana</i> Rossmässler, 1838		3	-2	0						NT	E
48	<i>Clausilia pumila</i> C. Pfeiffer, 1828	Keulenförmige Schließmundschnecke	5	-2	1						NT	
49	<i>Clausilia rugosa parvula</i> A. Férussac, 1807	Kleine Schließmundschnecke	3	-1	0						NT	
50	<i>Cochlodina dubiosa dubiosa</i> (Clessin, 1882)	Schwierige Schließmundschnecke	2	-2	1	ja					NT	
51	<i>Cochlodina fimbriata</i> (Rossmässler, 1835)	Blasse Schließmundschnecke	2	-3	-1	ja					VU	
52	<i>Cochlodina laminata laminata</i> (Montagu, 1803)	Glatte Schließmundschnecke	6	0	0						LC	
53	<i>Erjavecia bergeri</i> (Rossmässler, 1836)	Felsen-Schließmundschnecke	1	-1	0	ja					CR	
54	<i>Fusulus interruptus</i> (C. Pfeiffer, 1828)	Spindel-Schließmundschnecke	4	-2	0						NT	
55	<i>Laciniaria plicata</i> (Draparnaud, 1801)	Faltenrandige Schließmundschnecke	2	-1	0	ja					NT	
56	<i>Macrogastra badia badia</i> (C. Pfeiffer, 1828)	Kastanienbraune Schließmundschnecke	2	0	-1	ja					NT	
57	<i>Macrogastra badia crispulata</i> (Westerlund, 1884)		5	-2	0						NT	E
58	<i>Macrogastra densestriata densestriata</i> (Rossmässler, 1836)	Dichtgerippte Schließmundschnecke	3	-2	0						NT	
59	<i>Macrogastra plicatula grossa</i> (A. Schmidt, 1865)	Gefältelte Schließmundschnecke	5	-1	0						NT	
60	<i>Macrogastra ventricosa ventricosa</i> (Draparnaud, 1801)	Bauchige Schließmundschnecke	4	-2	-1						NT	
61	<i>Neostyriaca corynodes brandti</i> (Klemm, 1969)		3	-1	0						NT	E
62	<i>Neostyriaca corynodes conclusa</i> (Klemm, 1969)		2	-1	-1	ja					NT	
63	<i>Neostyriaca corynodes corynodes</i> (Held, 1836)	Nadel-Schließmundschnecke	4	-1	0						NT	
64	<i>Neostyriaca corynodes evadens</i> (Klemm, 1969)		2	-1	-1	ja					NT	
65	<i>Neostyriaca corynodes styriaca</i> (A. Schmidt, 1856)		2	-3	-1	ja					VU	E
66	<i>Pseudofusulus varians</i> (C. Pfeiffer, 1828)	Gedrungene Schließmundschnecke	5	0	0						NT	
67	<i>Ruthenica filograna filograna</i> (Rossmässler, 1836)	Zierliche Schließmundschnecke	4	-2	0						LC	

Nr	Wissenschaftlicher Name	Deutscher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	RL	A
	<b>Cochlicopidae Pilsbry, 1900 (1879)</b>	<b>Glattschnecken</b>										
68	<i>Cochlicopa lubrica</i> (O.F. Müller, 1774)	Gemeine Glattschnecke	6	0	0						LC	
69	<i>Cochlicopa lubricella</i> (Rossmässler, 1834)	Kleine Glattschnecke	3	-4	-2						EN	
70	<i>Cochlicopa nitens</i> (M. v. Gallenstein, 1848)	Glänzende Glattschnecke	1	-4	-1	ja					CR	
	<b>Cochlostomatidae Kobelt, 1902</b>	<b>Walddeckelschnecken</b>										
71	<i>Cochlostoma henricae huettneri</i> (A.J. Wagner, 1897)	Salzkammergut-Turmdeckelschnecke	2	-1	0	ja		ja			NT	
72	<i>Cochlostoma septemspirale septemspirale</i> (Razoumowsky, 1789)	Kleine Walddeckelschnecke	4	-1	0						NT	
	<b>Daudebardiidae Kobelt, 1906</b>	<b>Daudebardien</b>										
73	<i>Daudebardia brevipes</i> (Draparnaud, 1805)	Kleine Schlundschnecke	4	-1	0						NT	
74	<i>Daudebardia rufa</i> (Draparnaud, 1805)	Rötliche Schlundschnecke	4	-1	0						NT	
	<b>Enidae B. B. Woodward, 1903 (1880)</b>	<b>Vielfraßschnecken</b>										
75	<i>Chondrula tridens</i> (O.F. Müller, 1774)	Dreizählige Vielfraßschnecke	2	-4	-3						CR	
76	<i>Ena montana</i> (Draparnaud, 1801)	Berg-Vielfraßschnecke	5	-2	0						NT	
77	<i>Merdigera obscura</i> (O.F. Müller, 1774)	Kleine Vielfraßschnecke	3	-2	0						NT	
78	<i>Zebrina detrita</i> (O.F. Müller, 1774)	Zebraschnecke, Märzschnecke	1	-4	-3	ja					NE	N
	<b>Euconulidae H. B. Baker, 1928</b>	<b>Kegelchen</b>										
79	<i>Euconulus praticola</i> (Reinhard, 1883)	Sumpf-Kegelchen	3	-2	-2						VU	
80	<i>Euconulus fulvus</i> (O.F. Müller, 1774)	Hellbraunes Kegelchen	5	0	0						LC	
81	<i>Euconulus trochiformis</i> (Montagu, 1803)	Wald-Kegelchen									DD	
	<b>Ferussaciidae Bourguignat, 1883</b>	<b>Bodenschnecken</b>										
82	<i>Ceciliooides acicula</i> (O.F. Müller, 1774)	Blindschnecke	2	-2	-1	ja					VU	
	<b>Patulidae Tryon, 1866</b>	<b>Knopfschnecken</b>										
83	<i>Discus perspectivus</i> (M. v. Mühlfeld, 1816)	Gekielte Knopfschnecke	6	-1	0						LC	
84	<i>Discus rotundatus rotundatus</i> (O.F. Müller, 1774)	Gefleckte Knopfschnecke	6	-1	0						LC	
85	<i>Discus ruderatus</i> (W. Hartmann, 1821)	Braune Knopfschnecke	2	-1	0	ja					NT	
	<b>Gastrodontidae Tryon, 1866</b>	<b>Dolchschnellen</b>										
86	<i>Zonitoides nitidus</i> (O.F. Müller, 1774)	Glänzende Dolchschnelle	3	-2	-1						NT	
	<b>Helicidae Rafinesque, 1815</b>	<b>Schnirkelschnecken</b>										
87	<i>Arianta arbustorum alpicola</i> (A. Ferussac, 1821)		3	-1	-1						NT	
88	<i>Arianta arbustorum arbustorum</i> (Linnaeus, 1758)	Gemeine Baumschnecke	6	0	0						LC	
89	<i>Arianta arbustorum picea</i> (Rossmässler, 1837)		4	-1	-1						NT	
90	<i>Arianta arbustorum styriaca</i> (Frauenfeld, 1868)		3	-1	-1						NT	Et
91	<i>Caucasotachea vindobonensis</i> (C. Pfeiffer, 1828)	Gerippte Bänderschnecke	3	-4	-1						EN	
92	<i>Causa holosericea</i> (S. Studer, 1820)	Genabelte Maskenschnecke	5	-2	0						NT	
93	<i>Cepaea hortensis</i> (O.F. Müller, 1774)	Garten-Bänderschnecke	3	0	0						LC	

Nr	Wissenschaftlicher Name	Deutscher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	RL	A
94	<i>Cepaea nemoralis nemoralis</i> (Linnaeus, 1758)	Hain-Bänderschnecke	3	0	0						LC	
95	<i>Chilostoma achates cingulina</i> (Deschayes, 1839)		2	-1	-1	ja					NT	E
96	<i>Chilostoma achates stiriae</i> (Forcart, 1933)		2	-1	-1	ja					NT	E
97	<i>Cylindrus obtusus</i> (Draparnaud, 1805)	Zylinder-Felsenschnecke	2	-2	-2	ja					VU	E
98	<i>Faustina illyrica</i> (Stabile, 1864)	Illyrische Felsenschnecke	2	-1	-1	ja					NT	
99	<i>Helicigona lapicida</i> (Linnaeus, 1758)	Steinpicker	3	-3	0						VU	
100	<i>Helix pomatia</i> Linnaeus, 1758	Weinbergschnecke	6	-2	0						LC	
101	<i>Isognomostoma isognomostomos</i> (Schroter, 1784)	Geritzte Maskenschnecke	5	-2	0						NT	
	<b>Helicodontidae Kobelt, 1904</b>	<b>Riemenschnecken</b>										
102	<i>Helicodonta obvoluta</i> (O.F. Müller, 1774)	Riemenschnecke	4	-2	0						NT	
	<b>Hygromiidae Tryon, 1866</b>	<b>Laubschnecken</b>										
103	<i>Euomphalia strigella</i> (Draparnaud, 1801)	Große Laubschnecke	4	-3	-2						VU	
104	<i>Hygromia cinctella</i> (Draparnaud, 1801)	Kantige Laubschnecke										N
105	<i>Monacha cartusiana</i> (O.F. Müller, 1774)	Kartäuserschnecke	3	-1	-1						NT	
106	<i>Monachoides incarnatus</i> (O.F. Müller, 1774)	Inkarnatschnecke	6	0	0						LC	
107	<i>Noricella oreinos</i> (A.J. Wagner, 1915)	Runde Ostalpen-Haarschnecke	3	-1	-1						NT	E
108	<i>Noricella scheerpeltzi</i> (Mikula, 1957)	Kantige Ostalpen-Haarschnecke	1	-1	-1	ja					CR	E
109	<i>Perforatella bidentata</i> (Gmelin, 1791)	Zweizähnlige Laubschnecke	1	-4	0	ja					CR	
110	<i>Petasina leucozona</i> (C. Pfeiffer, 1828)	Gebänderte Haarschnecke	1	-3	-1	ja					CR	
111	<i>Petasina edentula subleucozona</i> (Westerlund, 1889)	Ungezähnte Haarschnecke	4	-2	0						NT	
112	<i>Petasina filicina styriaca</i> (Klemm, 1954)		4	-3	-2						VU	E
113	<i>Petasina subpecta</i> (Polinski, 1929)	Samt-Haarschnecke	4	-2	-2						VU	E
114	<i>Petasina unidentata alpestris</i> (Clessin, 1878)		4	-1	-1						NT	
115	<i>Petasina unidentata unidentata</i> (Draparnaud, 1805)	Einzähnlige Haarschnecke	5	0	0						LC	
116	<i>Trochulus hispidus</i> (Linnaeus, 1758)	Gemeine Haarschnecke	5	0	0						LC	
117	<i>Trochulus striolatus austriacus</i> (Mahler, 1952)	Salzkammergut-Haarschnecke	4	-3	-3						EN	E
118	<i>Urticicola umbrosus</i> (C. Pfeiffer, 1828)	Schatten-Laubschnecke	5	-2	0						NT	
119	<i>Xerolenta obvia</i> (Menke, 1828)	Östliche Heideschnecke	3	1	1						LC	
	<b>Hydrobiidae Troschl, 1857</b>	<b>Quellschnecken</b>										
120	<i>Alzoniella hartwigschueti</i> (P.L. Reischütz, 1983)	Fässchenförmige Zwergquellschnecke	2	-3	-1						VU	E
121	<i>Belgrandiella austriaca</i> (Radom, 1975)	Ursprungs-Zwergquellschnecke	1	-1	-1						CR	E
122	<i>Belgrandiella kreisslorum</i> P.L. Reischütz, 1997	Kleine Zwergquellschnecke									EX	E
123	<i>Belgrandiella styriaca</i> Stojaspal, 1978	Mixnitzer Zwergquellschnecke	1	-1	-1						CR	E
124	<i>Bythinella austriaca austriaca</i> (Frauenfeld, 1859)	Österreichische Quellschnecke	3	-3	-1						VU	
125	<i>Bythinella conica</i> Clessin, 1910	Inntal-Quellschnecke									DD	

Nr	Wissenschaftlicher Name	Deutscher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	RL	A
126	Bythinella opaca (M. v. Gallenstein, 1848)	Große Quellschnecke	2	-3	-1						VU	
127	Bythiospeum bormanni (Stojaspal, 1978)	Rundmündige Höhlendeckelschnecke	1	-1	-1						CR	
128	Bythiospeum tschapecki (Clessin, 1882)	Steirische Höhlendeckelschnecke									EX	E
129	Graziana lacheineri (Küstner, 1852)	Steirische Zwergquellschnecke	2	-3	-1						VU	
130	Iglica gratulabunda (A.J. Wagner, 1910)	Steirische Höhlennadelschnecke	1	-1	-1						CR	E
	<b>Limacidae Lamarck, 1801</b>	<b>Schnege</b>										
131	Lehmannia janetscheki Forcart, 1966	Krummholz-Schnege									DD	
132	Lehmannia marginata (O.F. Müller, 1774)	Baumschnege	5	0	0						LC	
133	Lehmannia rupicola Lessona & Pollonera, 1882	Bergschnege	3	-2	-2						VU	
134	Limacus flavus (Linnaeus, 1758)	Bierschnege	4	-2	-2						VU	
135	Limax cinereoniger Wolf, 1803	Schwarzer Schnege	6	-1	0						LC	
136	Limax maximus Linnaeus, 1758	Tigerschnege	6	0	0						LC	
137	Malacolimax kostalii Babor, 1900	Grauer Pilzschnege									DD	
138	Malacolimax tenellus (O.F. Müller, 1774)	Gelber Pilzschnege	6	0	0						LC	
	<b>Lymnaeidae Rafinesque, 1815</b>	<b>Schlamm-schnecken</b>										
139	Galba truncatula (O.F. Müller, 1774)	Kleine Sumpfschnecke, Leberregelschnecke	4	0	0						LC	
140	Lymnaea stagnalis (Linnaeus, 1758)	Spitzhorn(schnecke)	4	0	0						LC	
141	Radix balthica (Linnaeus, 1758)	Eiförmige Schlamm-schnecke	4	0	0						LC	
142	Radix labiata (Rossmässler, 1835)	Gemeine Schlamm-schnecke	5	0	0						LC	
143	Radix auricularia (Linnaeus, 1758)	Ohr-Schlamm-schnecke	5	0	0						LC	
144	Stagnicola corvus (Gmelin, 1788)	Raben-Sumpfschnecke	3	-2	-2						VU	
145	Stagnicola turricula (Held, 1836)	Schlanke Sumpfschnecke	4	-2	-2						VU	
	<b>Melanopsidae H. &amp; A. Adams, 1854</b>	<b>Schwarzdeckelschnecken</b>										
146	Holandriana holandrii (Pfeiffer, 1828)	Bauchige Schwarzdeckelschnecke	2	-4	-2	ja					CR	
	<b>Milacidae Ellis, 1926</b>	<b>Kielnacktschnecken</b>										
147	Tandonia budapestensis (Hazay, 1880)	Boden-Kielschnege									NE	N
	<b>Neritidae Lamarck, 1809</b>	<b>Kahnschnecken</b>										
148	Theodoxus danubialis strangulatus (C.Pfeiffer, 1828)	Kantige Donau-Kahnschnecke	1	-2	-1						CR	
	<b>Orculidae Pilsbry, 1918</b>	<b>Fässschnecke</b>										
149	Orcula austriaca goelleri Gittenberger, 1978	Göller-Tönnchensschnecke	2	-2	-1	ja					VU	E
150	Orcula austriaca austriaca S. Zimmermann, 1932	Österreichische Tönnchensschnecke	2	-2	0	ja					NT	E
151	Orcula conica (Rossmässler, 1837)	Kegelige Tönnchensschnecke	1	-1	-1	ja					CR	
152	Orcula dolium dolium (Draparnaud, 1801)	Große Tönnchensschnecke	5	-2	-1						NT	
153	Orcula dolium edita Pilsbry, 1934	Alpen-Tönnchensschnecke	2	-1	-1	ja					NT	E
154	Orcula dolium gracilior S. Zimmermann, 1932	Zierliche Tönnchensschnecke	2	-2	-2	ja					VU	E
155	Orcula dolium pseudogularis A.J. Wagner, 1912	Falsche Tönnchensschnecke	3	-2	-1						NT	E

Nr	Wissenschaftlicher Name	Deutscher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	RL	A
156	<i>Orcula gularis oreina</i> Pilsbry, 1934	Schlanke Gebirgs-Tönnchenschnecke	2	-2	-1	ja					VU	
157	<i>Orcula gularis gularis</i> (Rossmässler, 1837)	Schlanke Tönnchenschnecke	5	-2	-1						NT	Su bE
158	<i>Orcula pseudodolium</i> A.J. Wagner, 1912	Fragliche Tönnchenschnecke	1	-2	-1	ja					CR	E
159	<i>Pagodulina sparsa</i> Pilsbry, 1924	Gedrungene Pagodenschnecke	3	-2	-1						NT	
160	<i>Pagodulina pagodula principalis</i> Klemm, 1939	Feingestreifte Pagodenschnecke	5	-2	-1						NT	
161	<i>Sphyradium doliolum</i> (Bruguere, 1792)	Kleine Tönnchenschnecke	4	-2	0						NT	
	<b>Oxychilidae P. Hesse, 1927 (1879)</b>	<b>Glanzschncken</b>										
162	<i>Aegopinella nitens</i> (Michaud, 1831)	Weitmündige Glanzschnecke	6	0	0						LC	
163	<i>Aegopinella pura</i> (Alder, 1830)	Kleine Glanzschnecke	5	-1	0						NT	
164	<i>Aegopinella ressmanni</i> (Westerlund, 1883)	Gegitterte Glanzschnecke	5	-1	0						NT	
165	<i>Mediterranea inopinata</i> (Uličný, 1887)		4	0	1						LC	
166	<i>Morlina glabra</i> (Rossmässler, 1835)	Glatte Glanzschnecke	4	-1	0						NT	
167	<i>Nesovitrea hammonis</i> (Ström, 1765)	Braune Streifen-Glanzschnecke	6	0	0						LC	
168	<i>Nesovitrea petronella</i> (L. Pfeiffer, 1853)	Weißer Streifenglanzschnecke	2	-1	-1	ja					VU	
169	<i>Oxychilus draparnaudi</i> (H. Beck, 1837)	Große Glanzschnecke	4	2	0						NE	N
170	<i>Oxychilus cellarius</i> (O.F. Müller, 1774)	Keller-Glanzschnecke	4	1	0						LC	
171	<i>Oxychilus depressus</i> (Sterki, 1880)	Flache Glanzschnecke	3	-3	-1						VU	
172	<i>Oxychilus mortilleti</i> (L. Pfeiffer, 1859)	Mortillet's-Glanzschnecke	3	-2	-1						NT	
	<b>Patulidae Tryon, 1866</b>	<b>Knopfschncken</b>										
173	<i>Discus perspectivus</i> (M. v. Mühlfeld, 1816)	Gekielte Knopfschnecke	6	-1	0						LC	
174	<i>Discus rotundatus rotundatus</i> (O.F. Müller, 1774)	Gefleckte Knopfschnecke	6	-1	0						LC	
175	<i>Discus ruderatus</i> (W. Hartmann, 1821)	Braune Knopfschnecke	2	-1	0	ja					NT	
	<b>Physidae Fitzinger, 1833</b>	<b>Basenschncken</b>										
176	<i>Aplexa hypnorum</i> (Linnaeus, 1758)	Moos-Blasenschnecke	2	-3	-2						EN	
177	<i>Physella acuta</i> (Draparnaud, 1805)	Spitz-Blasenschnecke									NE	
	<b>Planorbidae Rafinesque, 1815</b>	<b>Tellerschncken</b>										
178	<i>Ancylus fluviatilis</i> O.F. Müller, 1774	Flussnapfschnecke	3	-2	-1						NT	
179	<i>Anisus leucostoma</i> (Millet, 1813)	Weißmündige Tellerschnecke	2	-2	-1	ja					VU	
180	<i>Anisus calculiformis</i> (Sandberger, 1875)	Enggewundene Tellerschnecke									RE	
181	<i>Bathyomphalus contortus</i> (Linnaeus, 1758)	Riemen-Tellerschnecke	2	-3	-1	ja					VU	
182	<i>Gyraulus acronicus</i> (Ferrussac, 1807)	Verbogenes Posthörnchen	2	-3	-1	ja					VU	
183	<i>Gyraulus albus</i> (O.F. Müller, 1774)	Weißes Posthörnchen	3	-1	-1						NT	
184	<i>Gyraulus crista</i> (Linnaeus, 1758)	Zwerg-Posthörnchen	2	-2	-1	ja					VU	
185	<i>Planorbarius corneus</i> (Linnaeus, 1758)	Posthornschnecke	4	0	0						LC	

Nr	Wissenschaftlicher Name	Deutscher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	RL	A
186	Planorbis carinatus O.F. Müller, 1774	Gekielte Tellerschnecke	3	-1	-1						NT	
187	Planorbis planorbis (Linnaeus, 1758)	Gemeine Tellerschnecke	3	-1	-1						NT	
188	Segmentina nitida (O. F. Müller, 1774)	Widderhornsnecke	3	-4	-3						CR	
	<b>Pristilomatidae T. Cockerell, 1891</b>	<b>Kristallschnecken</b>										
189	Vitrea contracta (Westerlund, 1871)	Weitgenabelte Kristallschnecke	3	-2	-1						NT	
190	Vitrea crystallina (O.F. Müller, 1774)	Gemeine Kristallschnecke	4	0	0						LC	
191	Vitrea diaphana (S. Studer, 1820)	Ungenabelte Kristallschnecke	4	0	0						LC	
192	Vitrea subrimata (Reinhardt, 1871)	Enggenabelte Kristallschnecke	5	0	0						LC	
	<b>Punctidae Morse, 1864</b>	<b>Punktschnecken</b>										
193	Punctum pygmaeum (Draparnaud, 1801)	Punktschnecke	5	0	0						LC	
	<b>Pupillidae Turton, 1831</b>	<b>Puppenschnecken</b>										
194	Pupilla muscorum (Linnaeus, 1758)	Gemeines Moospüppchen	3	-2	-1						NT	
195	Pupilla sterrii (Voith, 1840)	Gerippte Puppenschnecke	2	-2	-1	ja					VU	
196	Pupilla triplicata (S. Studer, 1820)	Dreizähnlige Puppenschnecke	2	-2	-1	ja					VU	
	<b>Pyramidulidae Kennard &amp; B. B. Woodward 1914</b>	<b>Pyramidenschnecken</b>										
197	Pyramidula pusilla (Vallot, 1801)	Felsen-Pyramidenschnecke	3	0	0						LC	
198	Pyramidula saxatilis (Hartmann, 1842)		3	0	0						LC	
	<b>Succineidae H. Beck, 1837</b>	<b>Bernsteinschnecken</b>										
199	Oxyloma elegans (Risso, 1826)	Schlanke Bernsteinschnecke	2	0	0	ja					NT	
200	Succinea putris (Linnaeus, 1758)	Aufgeblasene Bernsteinschnecke	3	0	0						LC	
201	Succinella oblonga (Draparnaud, 1801)	Kleine Bernsteinschnecke	3	0	0						LC	
	<b>Tateidae Sacco, 1896</b>											
202	Potamopyrgus antipodarum (J. E. Gray, 1843)	Neuseeländische Zwergdeckelschnecke										N
	<b>Valloniidae Morse, 1864</b>	<b>Grasschnecken</b>										
203	Vallonia excentrica Sterki, 1893	Schiefe Grasschnecke	3	-1	-1						NT	
204	Vallonia costata (O.F. Müller, 1774)	Gerippte Grasschnecke	4	0	0						LC	
205	Vallonia enniensis (Gredler, 1856)	Feingerippte Grasschnecke	2	-3	-2	ja					EN	
206	Vallonia pulchella (O.F. Müller, 1774)	Glatte Grasschnecke	4	0	0						LC	
207	Acanthinula aculeata (O.F. Müller, 1774)	Stachelschnecke	4	-3	-1						VU	
	<b>Valvatidae J. E. Gray, 1840</b>	<b>Federkiemenschnecken</b>										
208	Valvata cristata O.F. Müller, 1774	Flache Federkiemenschnecke	3	-3	-1						VU	
209	Valvata piscinalis piscinalis (O.F. Müller, 1774)	Gemeine Federkiemenschnecke	3	-3	-1						VU	
	<b>Vertiginidae Fitzinger, 1833</b>	<b>Windelschnecken</b>										
210	Columella columella (G. v. Martens, 1830)	Hohe Windelschnecke	2	-2	-1	ja					VU	
211	Columella edentula (Draparnaud, 1805)	Zahnlose Windelschnecke	3	0	0						LC	
212	Truncatellina claustralis (Gredler, 1856)	Schlanke Zylinderwindelschnecke	2	-2	-1	ja					VU	
213	Truncatellina cylindrica (A. Ferussac, 1807)	Gemeine Zylinderwindelschnecke	4	0	0						LC	

Nr	Wissenschaftlicher Name	Deutscher Name	Re	Be	Tr	kP	Zu	Is	aB	sR	RL	A
214	<i>Truncatellina monodon</i> (Held, 1837)	Rotbraune Zylinderwindelschnecke	3	-2	-1						NT	
215	<i>Vertigo angustior</i> Jeffreys, 1830	Schmale Windelschnecke	3	-2	-2						VU	
216	<i>Vertigo alpestris</i> Alder, 1838	Alpen-Windelschnecke	3	0	0						LC	
217	<i>Vertigo antivertigo</i> (Draparnaud, 1801)	Sumpf-Windelschnecke	3	-3	-2						VU	
218	<i>Vertigo geyeri</i> Lindholm, 1925	Vierzählige Windelschnecke	2	-4	-3	ja					CR	
219	<i>Vertigo heldi</i> (Clessin, 1877)	Schlanke Windelschnecke									DD	
220	<i>Vertigo modesta arctica</i> (Wallenberg, 1858)	Arktische Windelschnecke	1	-1	-1	ja					CR	
221	<i>Vertigo pusilla</i> O.F. Müller, 1774	Linksgewundene Windelschnecke	4	0	0						LC	
222	<i>Vertigo pygmaea</i> (Draparnaud, 1801)	Gemeine Windelschnecke	4	0	0						LC	
223	<i>Vertigo substriata</i> (Jeffreys, 1833)	Gestreifte Windelschnecke	3	-3	-2						VU	
	<b>Vitrinidae Fitzinger, 1833</b>	<b>Glasschnecken</b>										
224	<i>Eucobresia diaphana</i> (Draparnaud, 1805)	Ohrförmige Glasschnecke	4	0	0						LC	
225	<i>Eucobresia glacialis</i> (Forbes, 1837)	Gletscher-Glasschnecke	1	-2	-2	ja					CR	
226	<i>Eucobresia nivalis</i> (Dumont & Mortillet, 1854)	Alm-Glasschnecke	4	-3	-1						VU	
227	<i>Semilimax carinthiacus</i> (Westerlund, 1886)	Kärntner Glasschnecke	2	-3	0	ja					VU	
228	<i>Semilimax kotulae</i> (Westerlund, 1883)	Berg-Glasschnecke	2	-3	0	ja					VU	
229	<i>Semilimax semilimax</i> (J. Ferussac, 1802)	Weitmündige Glasschnecke	5	0	0						LC	
230	<i>Vitrina carniolica</i> O. Boettger, 1884	Südliche Glasschnecke	2	-2	-1	ja					VU	
231	<i>Vitrina pellucida</i> (O.F. Müller, 1774)	Kugelige Glasschnecke	5	0	0						LC	
	<b>Viviparidae J. E. Gray, 1847 (1833)</b>	<b>Sumpdeckelschnecken</b>										
232	<i>Viviparus contectus</i> (Millet, 1813)	Spitze Sumpdeckelschnecke	2	-4	-3						CR	
	<b>Zonitidae Mörch, 1864</b>	<b>Riesenglanzschnecken</b>										
233	<i>Aegopis verticillus</i> (Lamarck, 1822)	Wirtelschnecke	5	0	0						LC	

## Artenportraits ausgewählter Arten

### Oxychilidae (Glanzschnecken)

*Aegopinella nitens* - Weitmündige Glanzschnecke

Diese in ganz Österreich sehr weit verbreitete und häufige Art lässt sich nur anatomisch von ihren äußerlich sehr ähnlich aussehenden „Schwesterarten“ unterscheiden. Ausgewachsen erreicht das hornfarbene Gehäuse eine Größe zwischen 8 und 11 mm. Sie besiedelt bevorzugt feuchte Wälder der montanen Stufe, steigt aber auch hinauf in alpine Lebensräume oberhalb der Baumgrenze. Dort ernährt sich diese Art räuberisch von anderen Weichtieren aber auch von welchen Pflanzenteilen. Zwischen Juni und August werden zwischen 30 und 50 Eier abgelegt, aus denen nach etwa 2 Wochen die Jungtiere schlüpfen.

### Zonitidae (Riesenglanzschnecken)

*Aegopis verticillus* – Wirtelschnecke

Das bis zu 33 mm große Gehäuse von *Aegopis verticillus* ist an der Oberseite braun gefärbt und deutlich linienförmig strukturiert. An der Unterseite ist es gelblich, glatt und stark glänzend. Anhand dieser Merkmale ist die einzige Art aus der Familie der Zonitidae unverwechselbar. Sie bewohnt hauptsächlich feuchte bis mäßig feuchte Bergwälder, kommt aber auch in verschiedenen anderen Lebensräumen vor. Neben den frischen Teilen verschiedenster Pflanzen und Pilze werden auch verwelkte Pflanzenteile gefressen. In der Steiermark ist diese Art sehr weit verbreitet und allgemein noch häufig.

#### *Vallonia excentrica* Sterki, 1893 – Schiefe Grasschnecke

Die schiefe Grasschnecke ist nahezu in ganz Europa verbreitet und allgemein häufig. Im Zuge der Globalisierung wurde sie aber auch in Westaustralien, Neuseeland und Nordamerika eingeschleppt. Bei einer Größe von etwa 3 mm ist sie eine recht kleine Art aus der Gattung der Grasschnecken. Das Gehäuse ist flachgedrückt und weist eine trompetenförmig erweiterte Mündung auf. Die schiefe Grasschnecke bewohnt die Streu der oberen Bodenschicht in eher trockenen Wiesen und Rasenflächen. Im Gegensatz zu anderen Vertretern der Grasschnecken, welche keinen Phallus besitzen und sich durch Parthenogenese (Jungfernzeugung) vermehren, kommen bei dieser Art fallweise Exemplare mit Phallus vor, welche sich geschlechtlich vermehren können. Die schiefe Grasschnecke ist nur in Kombination verschiedener Merkmale von ihrer nächsten Verwandten, der glatten Grasschnecke zu unterscheiden. Wegen der schwierigen Bestimmbarkeit wurde ihre Berechtigung als eigenständige Art immer wieder angezweifelt. Genetische Untersuchungen lassen allerdings auch vermuten, dass die Schiefe Grasschnecke möglicherweise ein Artkomplex aus zwei schwer voneinander trennbaren Arten ist (Corti & Armbruster, 2003).

### **Patulidae (Schüsselschnecken)**

#### *Discus rotundatus rotundatus* (O.F. Müller, 1774) – Gefleckte Schüsselschnecke

Die Gefleckte Schüsselschnecke hat ein etwa 2 bis 4 mm hohes und 5 bis 7 mm breites scheibenförmiges Gehäuse. Die Färbung ist sehr einheitlich hornfarben mit rötlichbraunen Flecken. Der Nabel ist weit geöffnet und so erinnert das Gehäuse an die Form einer Schüssel (Name!). Das Vorkommen dieser Art ist in Österreich überwiegend auf Wälder beschränkt. Dort lebt diese Art an Totholz, unter Steinen oder in der Laubstreu. Sie benötigt ein gewisses Maß an Feuchtigkeit. In der Steiermark ist diese Art sehr weit verbreitet und relativ häufig. Selbstbefruchtung scheint bei dieser Art häufig vorzukommen.

### **Punctidae (Punktschnecken)**

#### *Punctum pygmaeum* (Draparnaud, 1801) – Gerippte Punktschnecke

Die gerippte Punktschnecke gehört mit nur etwa 1,5 mm Schalenbreite zu den kleinsten Vertretern der heimischen Weichtiere. Sie ist über ganz Europa bis weit in den asiatischen Teil von Russland verbreitet und lebt vorwiegend in Wäldern, aber auch in dichtwüchsigen Wiesen in der Bodenstreu und unter Totholz. In manchen Fällen kann sie bis ins Hochgebirge angetroffen werden. Das Erscheinungsbild ist relativ unauffällig - Das flache, braun gefärbte Gehäuse ist äußerst schlicht und somit in der Bodenstreu besonders gut getarnt. Mit freiem Auge ist diese Art in ihrem Lebensraum schwer ausfindig zu machen. Die zwitterigen Tiere legen verhältnismäßig große (0,5mm) Eier, die einzeln alle 2-8 Tage abgelegt werden. Nach etwa 20 Tagen schlüpfen die Jungen, welche ab einem Alter von etwa 80 Tagen und einer Schalenbreite von knapp 1,4 mm geschlechtsreif werden. Die durchschnittliche Lebensdauer beträgt etwa ein halbes Jahr. Pro Jahr sind somit zwei Generationen möglich.



## Clausiliidae (Schließmundschnecken)

*Alinda biplicata* (Montagu, 1803) – Gemeine Schließmundschnecke

Die Gemeine Schließmundschnecke ist, wie der Name verrät, eine sehr weit verbreitete und ausgesprochen häufige Schneckenart. Unter den Schließmundschnecken ist sie sogar die häufigste Art in der Steiermark. Neben feuchten bis nassen Waldstandorten oder Wiesen bewohnt sie zum Teil auch trockene Felswände und Waldsäume. Als Kulturfolger hat es diese Art sogar bis in manche Gärten geschafft. Da sie sich aber überwiegend von welken Pflanzenteilen ernährt und nur ausnahmsweise frisches Grün zu sich nimmt, ist sie dort kein Schädling, sondern eine Bereicherung der heimischen Biodiversität. Als eine der wenigen Schneckenarten legt die Gemeine Schließmundschnecke normalerweise keine Eier. Die Jungtiere kommen ohne Eihülle zur Welt oder schlüpfen während des Legevorgangs. Nach etwa bereits 8 bis 10 Monaten erreichen die Jungtiere eine Größe von bis zu 22 mm.

*Cochlodina laminata* (Montagu, 1803) – Glatte Schließmundschnecke

Die Glatte Schließmundschnecke ist in ihren Lebensräumen, wie mäßig feuchte bis sehr feuchte Laub- oder Mischwälder oft eine der häufigsten Schließmundschneckenarten. Um sich vor Austrocknung zu schützen verkriecht sie sich in der Streuschicht, unter loser Rinde oder Totholz. Das Gehäuse ist etwa 16 mm hoch und bis zu vier mm breit. Die Tiere der höheren Lagen ab etwa 1000 m sind meistens mit etwa 13 mm deutlich kleiner. Die Mündung ist birnenförmig und weist im Inneren eine arttypische Mündungsarmatur auf. Im Gegensatz zu vielen anderen Schließmundschnecken verträgt diese Art ein gewisses Maß an Störungen in ihrem Habitat. Forstwirtschaftlich genutzte Buchen- oder Mischwälder werden ebenso besiedelt wie naturnahe Wälder. In der Steiermark ist die Glatte Schließmundschnecke fast überall heimisch und gebietsweise sehr häufig.

*Clausilia dubia* Draparnaud, 1805 – Gitterstreifige Schließmundschnecke

Diese 11-14 mm hohe Schließmundschnecke ist eine der morphologisch variabelsten Arten der heimischen Schneckenfauna. Sie ist typisch für felsige Lebensräume der Hügelstufe bis ins Hochgebirge. Im Allgemeinen ist die Art anhand der feinen Längs- und Quer-Strichelung an der Oberfläche ihrer Schale, welche an Gitterstreifen erinnert (Name), gut zu erkennen. Allerdings gibt es, besonders in den Ostalpen, zahlreiche Lokalformen, die durch ihr äußeres Erscheinungsbild sehr unterschiedlich aussehen. So ist *Clausilia dubia runensis* zum Beispiel groß mit weiten, scharfkantigen Rippen, wohingegen *C. d. tettelbachiana* nur schwach gerippt und klein ist. In der Literatur sind diese Formen als Unterarten beschrieben. Ob diese Einteilung auf Dauer halten wird ist zum gegenwärtigen Zeitpunkt sehr umstritten, da ihre Vorkommen über weite Strecken überlappen und es zahlreiche Übergangsformen zwischen den einzelnen Unterarten gibt. Auch erste genetische Untersuchungen lieferten keine Unterstützung für diese Auftrennung in Unterarten. Eine mögliche Erklärung für diese Vielfalt ist eine lange Isolation verschiedener Populationen während der letzten Eiszeit. Gerade die Ostalpen boten zu dieser Zeit mit ihren zahlreichen eisfreien, aber isolierten Tälern und Gebirgsstöcken besonders gute Bedingungen zur Herausbildung von Lokalformen. Nach der Eiszeit trafen diese Formen wieder aufeinander und vermischten sich, wodurch die gegenwärtige Formenvielfalt zustande kam.

*Neostyriaca corynodes* (Klemm, 1969) – Nadel-Schließmundschnecke

Die Nadel-Schließmundschnecke ist eine der kleinsten und filigransten Schließmundschneckenarten in Österreich. Das Gehäuse erreicht eine Höhe zwischen 8 mm bis 13 mm und eine Breite von etwa 2 mm. Die Gehäuseoberfläche ist rotbraun gefärbt und nur ganz schwach gerippt. Markant ist die extrem kleine Mündung mit ihren markanten „Lamellen und Leisten“ im Inneren. In Österreich ist sie eine typische Bewohnerin der subalpinen bis alpinen Rasen und Matten der Kalkgebirge. Neben der Nominatform *Neostyriaca corynodes corynodes* sind in der Steiermark 4 weitere Unterarten vertreten.

Hervorzuheben sind die beiden endemischen Unterarten *Neostyriaca corynodes brandti* (Klemm, 1969) und *Neostyriaca corynodes styriaca* (A. Schmidt, 1856). Während *N. c. brandti* hauptsächlich von den Eisenerzer Alpen über das Hochschwabmassiv bis zur Schneealpe vorkommt ist *N. c. styriaca* fast ausschließlich auf den höchsten Bergen des Grazer Berglands wie Hochlantsch, Rote Wand und Schöckl zu finden. *N. c. styriaca* ist aufgrund des geringen Verbreitungsgebietes, Klimawandel, Intensivierung der Almwirtschaft und zunehmenden Massentourismus auf den Bergen stark gefährdet.

## Planorbidae (Posthornschncken)

*Planorbarius corneus* (Linnaeus, 1758) – Posthornschncke

Die Posthornschncke ist eine der größten und auffälligsten heimischen Wasserschncken. Das etwa 4 cm breite, 1 cm hohe und seitlich abgerundete Gehäuse ist sowohl um den Nabel als auch an der Spitze eingedrückt und wie bei allen Planorbidae linksgewunden. Im Gegensatz zu manchen anderen Wasserschncken ist sie relativ unempfindlich gegenüber Sauerstoffmangel. Der Körper des Tieres ist dunkelbraun gefärbt. Die Art hat ein weites Verbreitungsgebiet, welches mit Ausnahme der Iberischen Halbinsel über ganz Europa bis in den Orient und Teile Asiens reicht. Die Posthornschncke bewohnt bevorzugt stehende oder langsam fließende Gewässer, mit reichhaltiger Unterwasservegetation.

Die Posthornschncke atmet nur zu einem geringen Teil Luftsauerstoff, obwohl es sich um eine Lungenschncke handelt. Einerseits hat sie eine sekundäre Kieme ausgebildet, andererseits hat sie als einzige europäische Schnckenart Hämoglobin im Blut und kann dadurch auch über die Haut Sauerstoff aufnehmen. Diese speziellen Anpassungen ermöglichen ihr auch in relativ sauerstoffarmen Gewässern zu überleben.

Ab einer Wassertemperatur von etwa 12-15°C werden die etwa 2mm großen Eier in Form von gallertartigen Laichballen von etwa 10-30 Stück abgelegt. Diese Ballen werden entweder scheibenförmig oder in Ringen um Pflanzenstängel gelegt. Die Jungtiere messen beim Schlupf eine Größe von etwa 2 mm und wachsen nach drei Monaten bei günstiger Ernährung bis zu einer Größe von etwa 11-15mm heran (Frömming, 1956). In Ausnahmefällen kann sie die Posthornschncke auch selbst befruchten, von den so produzierten Eiern sind aber nur 5% lebensfähig (Costil & Daguzan, 1995). Die Tiere werden bis ca. vier, im Aquarium auch bis zu fünf Jahre alt.

## Helicidae (Schnirkelschncken)

*Arianta arbustorum* s.l. (Linnaeus, 1758) – Gefleckte Schnirkelschncke

Die Gefleckte Schnirkelschncke zählt mit einer durchschnittlichen Höhe von etwa 2 Zentimeter zu den eher großen heimischen Gehäuseschncken und ist mit ihrem dunkelbraunen Gehäuse und hellen Flecken unverkennbar. Als Lebensraum dienen ihr verschiedene Waldtypen, Wiesen, Hochstaudenflure oder Geröllhalden, sofern sie über ein gewisses Maß an Feuchtigkeit aufweisen. Unter den Gehäuseschncken ist sie eine der häufigsten Arten in ganz Österreich. Bei entsprechenden Lebensräumen kommt die Gefleckte Schnirkelschncke auch noch über 2500 m über dem Meeresspiegel vor und zeigt dabei eine enorme Anpassungsfähigkeit. Mit zunehmender Höhe nimmt die Gehäusegröße von *A. arbustorum* ab und die Gehäuse wirken deutlich gedrungener. Früher wurde diese Höhenform der Gefleckten Schnirkelschncke als eine eigene Unterart angesehen (*A. arbustorum alpicola*). Nach neueren Erkenntnissen muss dies jedoch in Frage gestellt werden (Haase et al. 2008). Auch die auf Silikat vorkommende dünnschalige Form von *A. arbustorum* wurde früher als eigenständige Unterart gesehen (*A. a. picea*). Doch Untersuchungen haben gezeigt, dass diese Klassifizierung nicht haltbar ist und es sich dabei um eine morphologische Ausprägung des Gehäuses über kalkarmen Untergrund handelt (Gittenberger et. al. 2003). Die Klassifizierung der Unterart *Arianta arbustorum styriaca* scheint hingegen weiterhin haltbar zu sein. Diese Form unterscheidet sich von der eher kugeligen Nominatform durch ein deutlich flacheres Gehäuse und einen offenen Nabel. Sie ist in

Österreich endemisch und kommt in der Steiermark an mehreren Stellen nördlich der Enns und im Gesäuse auch südlich davon vor, solange der Untergrund ausreichend kalkhaltig ist (Reischütz 2009). Als Lebensraum dienen dieser Art vor allem kühle und feuchte Kalkschutthalden, Felswände oder Dolinen.

#### *Cylindrus obtusus* (Draparnaud, 1805) – Zylinder-Felsenschnecke

Die Zylinder-Felsenschnecke ist die einzige heimische Art der Helicidae mit einem zylindrischen, weißlich bis blaugrau gefärbten Gehäuse. Sie erreicht eine Gehäusegröße von etwa 4-6 mm Breite und 12-14 mm Höhe. Angepasst an ihren Lebensraum in subalpinen bis alpinen Schneetälchen, Dolinen oder Geröllhalden über sehr kalkhaltigem Untergrund ist sie ausgesprochen kälteliebend (psychrophil) und feuchtigkeitsliebend (hygrophil). Ihr Verbreitungsgebiet erstreckt sich vom niederösterreichischen Schneeberg im Osten bis zu den Hohen Tauern im Süden Salzburgs. Sie ist somit ein österreichischer Ostalpen-Endemit. Früher wurde sie als äußerst selten angesehen, sodass alle ihre Fundorte durchnummeriert wurden. Klemm führt in seinem Werk „Die Verbreitung der rezenten Land-Gehäuseschnecken“ aus dem Jahr 1973 noch insgesamt 209 Fundpunkte an. Heute ist sie vor allem aufgrund von zunehmenden Bergtourismus, dem Schadstoffeintrag in ihre Lebensräume sowie durch die Zerstörung dieser durch den Menschen und zuletzt durch die fortschreitende Klimaerwärmung gefährdet.

#### *Helicigona lapicida* (Linnaeus, 1758) - Steinpicker

Der Steinpicker ist leicht an seinem linsenförmigen, stark gekielten und etwa 2 cm breiten Gehäuse erkennbar. Diese spezielle Form ermöglicht es dem Tier, sich in Fels- oder Holzspalten zurückzuziehen und verhindert das Abrutschen in steilem Gelände. Der Steinpicker lebt vorwiegend in felsigem Gelände, aber auch in alten, totholzreichen Wäldern, wo er sich von Flechten ernährt. Die Tiere werden zwei, ausnahmsweise auch drei Jahre alt. Er ist in den Ostalpen und mit wenigen Ausnahmen nur nördlich des Alpenhauptkammes verbreitet und kommt in der Steiermark daher nur nördlich der Enns vor. In manchen Gegenden, wie z.B. dem Waldviertel ist die Art durch Umwandlung von naturnahen Wäldern in intensive Nadelholz-Monokulturen stark zurückgegangen. In den Nordalpen, wo auch die steirischen Vorkommen dazu gehören, sind die Bestände hingegen stabil, da hier noch ausreichend naturnahe Lebensräume vorhanden sind. Die Art ist in Österreich nach den Flora-Fauna-Habitat-Richtlinien im Anhang 2 streng geschützt.

#### *Cepaea hortensis* (O.F. Muller, 1774) – Garten-Bänderschnecke

Die Garten-Bänderschnecke ist in der Steiermark sehr weit verbreitet und allgemein häufig. Neben Wäldern und Wiesen werden auch Gärten, Parks und Grünflächen im urbanen Bereich besiedelt. Das Gehäuse ist etwa 10-17 mm breit und 14-22 mm hoch. Die Mündung von *C. hortensis* ist normalerweise hell weißlich oder gelblich gefärbt. Anhand dieses Merkmals lässt sie sich im Normalfall sehr gut von der dunkelbraunen Mündung der nahe verwandten Art *Cepaea nemoralis* (Hain-Bänderschnecke) unterscheiden. Die Grundfarbe des Gehäuses reicht von braun über rosa bis gelb oder weiß mit oder ohne dunkle Bänder. Die Ursachen für die hohe Variabilität dieser Art wurde bereits früh untersucht. Es konnte gezeigt werden, dass die Gehäusefarbe und die Anzahl an dunklen Bändern von den Elterntieren an ihre Nachkommen vererbt werden (Clarke et al. 1967) und dass die Weitergabe dieser Merkmale nicht einfach den Grundlagen der Mendel'schen Vererbungsregeln folgt, sondern weitaus komplexer ist.

#### *Chilostoma achates* (Deshayes, 1839) – Achat-Felsenschnecke

Die Achat-Felsenschnecke ist in der Steiermark mit drei Unterarten vertreten. Während die Nominatform *Chilostoma achates achates* auch außerhalb Österreichs vorkommt, ist die Unterart *C. a. cingulina* in Österreich endemisch und *C. a. stiriaae* sogar ein Endemit der Steiermark. Allen

gemeinsam ist ein relativ großes (7-12 mm hoch und 17-29 mm breit) aber flaches Gehäuse mit offenem Nabel und einer schiefen Mündung. Die Grundfärbung ist meistens gelblich-weiß und an der Peripherie weist das Gehäuse ein dunkles Band auf. Als Lebensraum werden ausschließlich kühle und schattige Orte besiedelt. Bevorzugt lebt sie an Kalkfelswänden in Schluchtwäldern oder in der Laubstreu von Wäldern der montanen Stufe.

#### *Helix pomatia* Linnaeus, 1758 – Weinbergschnecke

Die Weinbergschnecke ist mit einer Gehäusegröße von bis zu 5 cm die größte heimische und mit etwa 30 g auch die schwerste Gehäuseschneckenart. Vorwiegend bewohnt sie offene bis halboffene Lebensräume wie Weingärten (Name!), extensiv genutztes Kulturland oder auch Wälder. Dabei werden stark kalkhaltige Habitate bevorzugt und kalkarme gemieden. Als Nahrung nimmt sie hauptsächlich welke Pflanzenteile, oder Algen zu sich die sie mit ihrer Radula abraspelt. Bei der Paarung stellen sich die Schnecken gegenüber Fuß an Fuß auf und stimulieren sich gegenseitig mit den etwa 11 mm langen Liebespfeilen. Oft kommt es dabei zu einer gegenseitigen Befruchtung beider Tiere. Nach etwa 4 bis 6 Wochen werden die Eier in lockeres Substrat vergraben, aus denen nach weiteren 3 bis 4 Wochen die Jungtiere schlüpfen. Die Geschlechtsreife wird nach 2 bis 5 Jahren erreicht, die Lebenserwartung liegt bei etwa 20 Jahren (maximal 35 Jahre). In Österreich ist die Weinbergschnecke nach den Flora-Fauna-Habitat-Richtlinien im Anhang 5 streng geschützt.

### **Bradybaenidae (Strauschnecken)**

#### *Fruticicola fruticum* (O.F. Muller, 1774) – Genabelte Strauschnecke

Die sehr umfangreiche Familie der Strauschnecken ist fast ausschließlich in Zentral- und Ostasien beheimatet. Nur die Genabelte Strauschnecke erreicht in ihrem Vorkommensgebiet auch den europäischen Raum. Dort ist sie in manchen Gebieten eine der häufigsten Gehäuseschneckenarten. Das kugelig geformte 10 bis 25 mm große Gehäuse ist gelblich, rotbraun oder violett gefärbt und stark durchscheinend. Der Nabel ist weit geöffnet und tief. Das Tier selbst ist hell gefärbt mit dunklen Pigmenten auf dem Mantel. Diese Flecken sind durch das Gehäuse hindurch gut sichtbar. Typischerweise leben die Tiere dieser Art in mäßig feuchten Wäldern und Auwäldern sowie buschreichem Offenland. In der Steiermark ist die Genabelte Strauschnecke weit verbreitet und häufig.

### **Hygromiidae (Laubschnecken)**

#### *Petasina filicina styriaca* (Klemm, 1954) – Farn-Haarschnecke

Die Farn-Haarschnecke *Petasina filicina* ist eine in den slowakischen Karpaten, in Westungarn, den Südalpen und dem nordwestlichen Balkan lebende Art mit einem disjunkten (zerrissenem) Verbreitungsgebiet. In der Steiermark im Gebiet der mittleren Mur, in etwa zwischen Leoben und Graz, bildet sie eine eigene, isolierte Form – die Unterart „*P. f. styriaca*“. Die Farn-Haarschnecke bewohnt, wie ihr Name schon vermuten lässt, feuchte Wälder und Bachtäler. Die steirische Farn-Haarschnecke ist in ihrer Gehäuseform kugelig und abgerundeter als andere Populationen dieser Art. Die Größe beträgt etwa 8-10mm in der Breite und 6-8mm in der Höhe, bei jüngeren Exemplaren ist sie zudem von feinen Härchen bedeckt. Die steirische Population steht nicht in Verbindung zu den nächsten Vorkommen der Art in Kärnten und Slowenien. Über die Lebensweise der Tiere ist nichts genaueres bekannt.

#### *Petasina unidentata unidentata* (Draparnaud, 1805) – Einzähnige Haarschnecke

Die Einzähnige Haarschnecke ist eine sehr variable Art, welche in Mitteleuropa im Bereich der Ostalpen, Sudeten und Westkarpaten vorkommt. Sie lebt in trockenen bis mäßig feuchten Laub- und

Mischwäldern sowie lückigen Latschenbeständen und Gebirgsrasen. Namensgebend ist eine zahnähnliche Ausbeulung der unteren Lippe. Wie viele andere Arten der Haarschnecken im weiteren Sinne ist ihre Schale, vor allem bei jüngeren Exemplaren, dicht mit gebogenen Härchen bedeckt. In Bezug auf Größe und Form der Schale sowie Ausbildung des Mündungszahnes gibt es zahlreiche Varianten. Populationen im Gebirge weisen oft eine nur 5mm breite Schalen auf und werden als eigene Unterarten betrachtet (*P. u. alpestris* und *subalpestris*), wohingegen Populationen mit fast 1 cm breiten Schalen und stark reduzierten Mündungszahn als *P. u. norica* bezeichnet werden. Dazwischen sind alle möglichen Übergänge zu beobachten. Ob die oben genannten Unterarten nur Reaktionsformen auf kühlere, kargere oder bessere Lebensbedingungen sind, oder doch einen Hinweis für bis dato nicht erkannte Artbildung stellen, sollte in Zukunft eingehend untersucht werden. So wie viele Arten aus ihrer Verwandtschaft wird die Einzähnige Haarschnecke wahrscheinlich nur etwa 1 bis etwa 2 Jahre alt.

#### *Petasina subsecta* (Polinski, 1929) – Samt-Haarschnecke

Über längere Zeit wurde sie als Unterart der Einzähnigen Haarschnecke betrachtet, in weiterer Folge aufgrund morphologischer Unterschiede aber als separate Art betrachtet (Falkner 1885). Erste molekularbiologische Untersuchungen konnten dies bestätigen. Sie ist in Österreich endemisch und kommt nur entlang des Alpenostrandes in den Bundesländern Niederösterreich und der Steiermark vor. Ihr Name leitet sich von den feinen, relativ langen Härchen ab, welche die etwa 6mm breite, halbkugelige Schale flächig überdecken. Der Mündungszahn ist weniger deutlich ausgeprägt als bei der Einzähnigen Haarschnecke. Die Samt-Haarschnecke bewohnt auch etwas trockenere Lebensräume wie schütter bewaldete Felshänge oder trockene Wiesen oberhalb der Baumgrenze. In der Steiermark kommt diese Art nur im Berg- und Vorland in Höhen zwischen 300 m bis 2000 m vor. Sie dürfte, so wie auch wie die Einzähnige Haarschnecke, einen einjährigen Entwicklungszyklus haben, genaue Untersuchungen hierzu fehlen aber noch.

#### *Noricella scheerpeltzi* (Mikula, 1954) – Kantige Ostalpen-Haarschnecke

Die Kantige Ostalpen-Haarschnecke ist erst in jüngster Zeit als eigenständige Art anerkannt worden. Bei ihrer Erstbeschreibung wurde sie der gewöhnlichen Haarschnecke zugeordnet und in weiterer Folge als Unterart der Runden Ostalpen-Haarschnecke angesehen. Erst vor kurzem wurden beide Formen in die eigenständige Gattung *Noricella* Neiber, Razkin & Hausdorf, 2017 gestellt. In weiterer Folge wurden beide Formen in separate Arten aufgetrennt. Die Kantige Ostalpen-Haarschnecke ist ein Ostalpenendemit, welcher nur in Oberösterreich und der Steiermark im Massiv des Toten Gebirges und der Haller Mauern vorkommen. Ihr Lebensraum wie verfestigten Schutthalden und lückig bewachsenen Felsen ab einer Höhe von etwa 1400 m, dürfte auch während der Eiszeit zumindest teilweise unvergletschert gewesen sein. Das Gehäuse der Kantigen Ostalpenschnecke wird bis etwa 6,5 mm breit und weist eine flache Rinne unterhalb des kantigen Kiels auf (Name!). Dadurch ist diese Art zumeist von der runden Ostalpen-Haarschnecke sehr gut unterscheidbar. Auch die Schale der kantigen Ostalpen-Haarschnecke ist bei jungen Exemplaren von feinen, geringelten, mikroskopisch kleinen Haaren bedeckt, welche bei älteren Tieren oft fehlen. Die Art ist vor allem bei Regen aktiv, ansonsten ist über ihre Lebensweise nichts bekannt.

#### *Trochulus striolatus austriacus* (Mahler, 1952) – Salzkammergut-Haarschnecke

Die Salzkammergut-Haarschnecke ist eine in den österreichischen und möglicherweise auch bayrischen Alpen verbreitete, regionale Unterart der vorwiegend in Westeuropa vorkommenden Gestreiften Haarschnecke *Trochulus s. striolatus*. Die Schale dieser Art ist etwa 10mm breit und flachkugelig und somit etwas kleiner als die 15 mm große Nominatform. Wie alle Unterarten dieser Art ist auch *T. s. austriacus* nur als Jungtier behaart. Die Salzkammergut-Haarschnecke kommt in unterwuchsreichen Mischwäldern in Höhen zwischen 550 und 1500 m vor (Reischütz & Reischütz,

2009). Sie ist im Gegensatz zu der in manchen Ländern Westeuropas häufigen Gestreiften Haarschnecke stark im Rückgang begriffen. Gefährdungsursachen sind vor allem Intensivierung der Forstwirtschaft, Wegebau und ein zunehmend trockenes Klima (Reischütz & Reischütz, 2007).

## Succineidae (Bernsteinschnecken)

*Succinea putris* (Linnaeus, 1758) – Gemeine Bernsteinschnecke

Die gemeine Bernsteinschnecke ist über die ganze Steiermark verteilt zu finden und die häufigste Art aus der Familie der Bernsteinschnecken. Die Gesamtverbreitung erstreckt sich über fast ganz Europa, sowie West- und Südostasien. Die gelblich gefärbte, dünne und ovale Schale wird bis zu 20 mm lang. Sie ist somit die größte, heimische Art aus der Verwandtschaft der Bernsteinschnecken. Der Körper des Tieres ist hellgelb gefärbt. Die gemeine Bernsteinschnecke ist weder in Österreich noch international gefährdet.

Am häufigsten werden wechselfeuchte Standorte wie sumpfige Wiesen, Gewässerufer und verlandete Altarme besiedelt. Sie ist ausgesprochen gut an diese Lebensräume angepasst und kann als Landlungenschnecke zu Zeiten von Hochwasser längere Zeit unter Wasser leben. Da diese Art immer in feuchter Umgebung lebt, ist sie oft auch tagsüber aktiv.

Das vielfältige Verhaltensmuster dieser Art während der Paarung wurden intensiv erforscht. Nach der Beobachtung mancher Autoren (Jordaens et al. 2005) finden sich bei der Paarung zumeist Tiere unterschiedlicher Größen zusammen, wobei die kleineren Exemplare den aktiveren Teil spielen und sich auf die Schale der größeren setzten. Andere Autoren konnten ein Verhalten in dieser Form jedoch nicht beobachten, sondern dokumentierten die Kopulation von seitlich aneinander liegenden, gleich großen Tieren (Kuznik-Kowalska et al. 2013). Als gesichert gilt jedoch, dass sich die Fortpflanzungsperiode von April bis September erstreckt und somit über mehrere Monate andauert. Die etwa 2 mm großen Eier werden in Laichklumpen von 5 bis 64 Stück abgelegt. Die Jungtiere schlüpfen dann, je nach Temperatur, nach 11 bis 29 Tagen. Ab einem Alter von 160 Tagen sind die Tiere geschlechtsreif. Die Tiere können dann bis zu drei Jahren alt werden.

Bekannt ist die Bernsteinschnecke insbesondere als Zwischenwirt für den Saugwurm *Leucochloridium paradoxum*. Dieser lebt als ausgewachsenes Tier im Darm verschiedener Vogelarten. Seine Eier werden über den Kot der Vögel ausgeschieden und von Schnecken gefressen. Entweder schlüpfen die Larven dann im Magen der Schnecke oder die Jungtiere schlüpfen noch im Kot und versuchen aktiv in die Schnecke einzudringen. In der Mitteldarmdrüse verwandeln sie sich zuerst in Hakenlarven, sogenannte Zerkarien und dann in Sporocysten. Diese sind schlauch- oder sackförmige Larven und sammeln sich in Brutschläuchen, welche den ganzen Körper bis in die Fühler durchziehen. Der Fühler ist dann um ein Vielfaches größer als im Normalzustand. Durch das Pulsieren der Larven im Brutsacks gleicht der Schneckenfühler dann dem Körper einer Raupe. Zudem kann er nicht mehr eingezogen werden. Letztendlich verändert der Befall das Verhalten der Schnecke und sie kriecht auf erhöhte, helle Stellen. Dort ist sie als potenzielle Beute ihren Fressfeinden wie Vögeln schutzlos ausgeliefert. Im Verdauungstrakt des Vogels vollendet sich dann der Kreislauf des Parasiten. Neben *L. paradoxum* wird die Bernsteinschnecke gemeinsam mit einigen anderen Schneckenarten auch noch von weiteren Parasiten wie dem Dachslungenwurm (*Aelurostrongylus falciformis*) parasitiert.

## Vitrinidae (Glasschnecken)

*Semilimax semilimax* ((J. Férussac, 1802)) – Weitmündige Glasschnecke

Das Gehäuse der Weitmündigen Glasschnecke ist wie bei allen Vitrinidae stark reduziert, glasartig durchscheinend und sehr dünn. Es misst etwa 4 bis 5 mm im Durchmesser und 2,5 bis 3 mm in der Höhe. Die Form erinnert entfernt an die eines Ohrs. Das Tier selbst ist meistens recht dunkel gefärbt und erreicht eine Länge von etwa 15 mm. Die Tiere dieser Art kommen in sehr feuchten und kühlen

Lebensräumen wie Schluchten, Wälder oder Feuchtgebiete von Tallagen bis ins Gebirge vor. In der Steiermark ist diese Art vor allem im Bergland weit verbreitet und häufig. Während sich die Jungtiere überwiegend von pflanzlicher Kost ernähren sich die adulten Tiere auch räuberisch von anderen Mollusken.

### **Enidae (Vielfraßschnecken)**

*Ena montana* (Draparnaud, 1801) – Berg-Vielfraßschnecke

Die Berg-Vielfraßschnecke ist in Österreich die häufigste Art aus der Familie der Enidae. Das Gehäuse ist spitz-konisch geformt, bis zu 17 mm hoch und etwa 7 mm breit. Die Färbung reicht über hell- bis dunkelbraun und an verwitterten Stellen weißlich. In Mitteleuropa ist diese Art eine Charakterart der Tiefland-Auwälder und ist dort weit verbreitet. Daneben kommt diese Art auch in feuchten Wäldern der montanen bis subalpinen Stufe vor. In der Steiermark ist die Berg-Vielfraßschnecke zwar weit verbreitet, in ihrem Lebensraum aber meistens nur mäßig häufig. Ihre Nahrung besteht überwiegend aus welken Pflanzenteilen.

### **Arionidae (Wegschnecken)**

*Arion vulgaris* Moquin-Tandon, 1855 – Gemeine „Spanische“ Wegschnecke

Die Gemeine Wegschnecke (ursprünglich als Spanische Wegschnecke bezeichnet) ist in Österreich flächendeckend weit verbreitet und einer der häufigsten Schneckenarten überhaupt. Erwachsene Tiere sind im Mittel 11 cm lang, sie können aber eine Länge von bis zu 15 cm erreichen. Sie sind etwas variabel in der Färbung und können rot, orange oder braun sein. Eine sichere Bestimmung ist nur genitalmorphologisch oder mit molekularen Methoden möglich. Von der äußerlich sehr ähnlichen Art *Arion rufus* lässt sie sich somit nur anatomisch sicher unterscheiden. Die Art stammt weder aus Spanien, wie früher vermutet, noch aus Mitteleuropa, wie in einer späteren Studie angenommen (Pfenninger et al. 2013), sondern höchstwahrscheinlich aus Südwest-Frankreich (Zemanova et al. 2016). Aus Österreich ist sie seit Anfang der 1970-er-Jahre bekannt (Reischütz & Stojaspal 1972). Die äußerst schnelle Ausbreitung dieser invasiven Art jedoch, konnte nur über den Menschen als Vektor funktionieren. Daher tritt diese Art meistens als Kulturfolger auf, dringt aber zunehmend auch in naturnahe Biotope, wie Auwälder ein (Reischütz 2002). Heute gilt diese Art als eine der bedeutendsten Schädlinge an Kulturpflanzen.

Diese Schneckenart hat eine bis zwei Generationen pro Jahr. Die Tiere sind Zwitter, die Vermehrung erfolgt jedoch überwiegend sexuell. Eine Selbstbefruchtung ist selten, aber möglich. Die Paarungszeit beginnt etwa im Juli und endet im Oktober. Die Eiablagezeit beginnt im August und endet, wenn es kalt wird (d.h. bei Temperaturen unter 5°C). In mehreren Gelegen werden etwa 65 bis 70 Eier abgelegt. Die Tiere sterben, wenn sie ihre Eiablage-Phase beendet haben. In der Regel ist dies mit Einbruch des Winters der Fall, seltener gelingt es adulten Tieren auch zu überwintern. Der Schlupf der Jungtiere aus den Eiern erfolgt nach einigen Wochen. Zwischen 50 und 85 % der Tiere schlüpfen noch im Jahr der Eiablage. Unter günstigen Bedingungen können die Schlüpflinge noch im gleichen Jahr das Erwachsenenstadium erreichen und selbst Eier legen (2. Generation). Spät im Jahr gelegte Eier überdauern den Winter und die Tiere schlüpfen im darauffolgenden Frühling. Die Eier der Spanischen Wegschnecke frieren bei Temperaturen unter -3°C und vertragen auch Wärme über 25°C nicht. Die Schnecken selbst können Temperaturen bis zu -3°C überdauern, wachsen bei höheren Temperaturen schneller und finden ideale Bedingungen bei etwa 20°C vor.

Die „home-range“, also das von einem einzelnen Tier genutzte Gebiet, beträgt bei geringer Populationsdichte knapp 50 m<sup>2</sup> und sinkt bei höheren Populationsdichten auf etwas über 12 m<sup>2</sup> (Grimm & Paill 2001). Nach Nyqvist et al. (2020) beträgt die im Mittel pro Tag zurückgelegte Distanz 0,7 Meter, wobei ein kleiner Teil einer lokalen Population deutlich größere Distanzen zurücklegt – zum Beispiel um neue Lebensräume zu erschließen.

Das Nahrungsspektrum der Spanischen Wegschnecke ist sehr breit: Es umfasst viele Pflanzenarten und insbesondere Gemüse (auch für den Menschen giftige Teile wie Kartoffelstauden, Lupinen usw.), aber auch (menschliche) Abfälle, Aas und Kot. Sie hat wenige Fressfeinde, da ihre Schleimproduktion größer ist als bei ihren heimischen Verwandten. Relevant sind vor allem Igel, Kröten, Blindschleichen und einige Vogelarten (Laufenten, Saatkrähen). Laufkäfer und einige andere größere Käferarten verzehren die Eier und Jungtiere. Auch der heimische Tigerschneigel (*Limax maximus*) und die Wurmacktschnecke (*Boettgerilla pallens*) fressen die Eiergelege der Spanischen Wegschnecke.

#### *Arion silvaticus* Lohmander, 1937 – Wald-Wegschnecke

Diese bis zu 4 Zentimeter lange, weißsohlige Arionidae mit grauem Körper besitzt seitlich eine dunkle Längsbinde. Äußerlich ist sie von den beiden nahe verwandten Arten *Arion circumscriptus* und *Arion fasciatus* fast nicht zu unterscheiden. Nach anatomischen und genetischen Untersuchungen könnte es sich bei diesem Komplex aus 3 Arten um nur eine Art mit zwei oder drei Unterarten handeln (Geenen et. a. 2006). Die Wald-Wegschnecke lebt, wie ihr Name schon sagt, hauptsächlich in Laub- und Mischwäldern aller Art. *Arion fasciatus* hingegen kommt vorwiegend in Kulturlandschaften, *Arion circumscriptus* in naturnahen Laubwäldern vor.

#### *Limax cinereoniger* Wolf, 1803 – Schwarzer Schneigel

Der Schwarze Schneigel ist mit einer Körperlänge von bis zu 20 cm, manche Autoren geben sogar eine Körperlänge von 30 cm an, die größte Schneckenart Europas. Wie bei allen Schneigeln reicht der Kiel am Rücken nicht bis zum Mantel und die Atemöffnung liegt auf der rechten Seite am hinteren Ende des Mantels. Die Färbung an der Oberseite kann sehr vielgestaltig sein und über graubraun, schwarz, grau oder rötlich reichen. Oft ist auch ein Streifen- oder Fleckenmuster vorhanden. Unverkennbar ist diese Art an ihrer dreigeteilten, außen schwarz und innen weiß gefärbten Sohle. Als Lebensraum dienen ihr naturnahe Laub-, Misch- oder auch Nadelwälder. Dort verkriecht sie sich tagsüber unter liegendem Totholz, unter loser Borke oder unter Steinen und verlässt das Versteck nur bei Nacht oder feuchter Witterung. Als Nahrung nimmt sie Pilze, welches Pflanzenmaterial oder auch Aas zu sich. Da der Schwarze Schneigel nur einen geringen Kalkbedarf hat kommt er gleichermaßen auf kalkarmen wie kalkreichen Böden vor. In der Steiermark ist diese Art vor allem im Bergland weit verbreitet und meistens relativ häufig.

#### *Malacolimax tenellus* (O.F. Muller, 1774) – Pilzschneigel

Der etwa 5 cm lange, bernsteinfarbene Pilzschneigel ist wohl eine der schönsten und auffälligsten Nacktschneckenarten in Österreich. Hauptsächlich werden alte naturnahe Laubmisch- und Nadelholzwälder, auf eher sauren Böden besiedelt. Nach Reischütz (1986) werden Tieflandwälder eher gemieden. Wie es der Name bereits verrät, ist der Pilzschneigel vor allem im Herbst häufig an den Fruchtkörpern von Pilzen zu finden. Sie leistet dadurch über die Aufnahme von Sporen einen wichtigen Beitrag zur Verbreitung mancher Pilzarten. In der Steiermark ist diese Art weit verbreitet und gebietsweise sehr häufig.

#### Agriolimacidae (Ackerschnecken)

##### *Deroceras reticulatum* (O.F. Muller, 1774) – Genetzte Ackerschnecke

Die Genetzte Ackerschnecke ist in Österreich ein ausgesprochener Kulturfolger und tritt in der Landwirtschaft als bedeutender Schädling auf. In der Steiermark ist sie in Tallagen weit verbreitet und sehr häufig. Die etwa 4 bis 6 cm große Schnecke zeigt meistens eine hellbraune, cremefarbene oder graue Grundfärbung mit einem typischen Muster aus dunkleren, netzartigen Flecken. Die Tiere sind nach etwa drei Monaten geschlechtsreif und können sich unter geeigneten Bedingungen mehrfach fortpflanzen. Da diese Art als Kulturschädling auftritt wird sie auf mehreren Arten bekämpft. Neben Molluskiziden werden auch biologische Maßnahmen herangezogen. Als sehr erfolgsversprechend



konnte sich das Ausbringen der Nematodenart *Phasmarhabditis hermaphrodita* erweisen. Hierbei scheint aber nicht die Nematode selbst, sondern das mit ihr symbiontisch lebende Bakterium *Moraxella osloensis* pathogen auf die Schnecke zu wirken.

## Rissooidea

Die Überfamilie der Rissooidea ist in Österreich mit den vier Familien Hydrobiidae, Amnicolidae, Lithoglyphidae und Bythiniidae vertreten. Es sind durchwegs sehr kleine bis mittelgroße Arten (0,6 bis 13 mm) die in langsam fließenden oder stehenden Gewässern heimisch sind (Boeters 1998). Da diese Arten meistens nur ein sehr begrenztes Verbreitungsgebiet aufweisen (z.B. einen Quellaustritt, Quelloberläufe, Höhlen etc.) sind die meisten stark gefährdet oder bereits ausgestorben. Allein in Österreich kommen über 32 endemische Arten vor, in der Steiermark sind es etwa 7 Arten (Reischütz 2009). Aufgrund der geringen Größe und der sehr verborgenen Lebensweise dieser Tiere ist das Auffinden und Bestimmen zum Teil sehr schwierig.

### *Belgradiella austriana*, (Radom, 1975) – Ursprungs-Zwergquellschnecke

Die Ursprungs-Zwergquellschnecke ist ein Endemit des steirischen südöstlichen Alpenvorlandes. Bislang wurde diese stark gefährdete Quellschnecke nur am Ursprung des Andritzbachs nachgewiesen. Weitere Vorkommen in der Umgebung sind jedoch möglich (Reischütz 2009). Zu den Gefährdungsursachen zählen insbesondere die Absenkung des Grundwasserspiegels und Veränderung oder Zerstörung des Habitats. Diese nicht einmal 2 mm kleine Schneckenart kommt über dies hinaus auch in einer sehr geringen Dichte vor. Im Vorkommensgebiet lebt sie gemeinsam mit der nahe verwandten Art *Graziana lacheineri lacheineri* in einem Verhältnis von etwa 1:200 Individuen.

### Carychiidae (Zwerghornschncken)

#### *Carychium tridentatum* (Risso, 1826) – Schlanke Zwerghornschncke

Das Gehäuse der Schlanke Zwerghornschncke ist milchigweiß bis glasartig durchscheinend und nur etwa 1,6 bis 2 mm hoch. Sie zählt somit zu den kleinsten Gehäuseschncken Europas und ist aufgrund ihrer verborgenen Lebensweise im Bodenmulm oder Streuschicht schwer nachzuweisen. In der Steiermark ist *Carychium tridentatum* weit verbreitet und vergleichsweise häufig. Im passenden Lebensraum können Individuendichten von mehreren hundert Tieren pro Quadratmeter erreicht werden. Typische Lebensräume sind Hochstaudenfluren, Feuchtwiesen und mäßig feuchte Laubwälder. Die nahe verwandte Art *Carychium minimum* (Bauchige Zwerghornschncke) kommt zum Teil gemeinsam mit ihr vor und lässt sich ohne Sektion nicht sicher von der vorangegangenen Art unterscheiden.

### Cochlicopidae (Glattschncken)

#### *Cochlicopa lubrica* (O.F. Muller, 1774) – Gemeine Glattschncke

Die Gemeine Glattschncke ist die häufigste und am weitesten verbreitete Art aus der Gattung *Cochlicopa* in Österreich. Das Gehäuse ist braun-hornfarben und etwa 5 - 7,5 mm hoch und etwa halb so breit. Sie besiedelt sehr viele unterschiedliche, jedoch meist mäßig feuchte Lebensräume wie Wälder oder Wiesen. Als Nahrung nimmt sie Detritus, abgestorbenen Pflanzenteile oder Pilze zu sich. Die Vermehrung dieser Art wird hauptsächlich über Selbstbefruchtung erreicht, was bei Schnecken äußerst selten vorkommt (Armbruster 2010). Die Eier werden dann im feuchten Substrat abgelegt, aus denen nach etwa 3 Wochen die Jungtiere schlüpfen (Frömming 1954).

## Orculidae (Tönnchenschnecken)

*Orcula gularis* (Rossmässler, 1837) – Schlanke Tönnchenschnecke

Die Schlanke Tönnchenschnecke ist ein Ostalpen-Endemit, und kommt außerhalb Österreichs noch vereinzelt in Bayern und Nordostitalien vor. Das europäische Verbreitungsgebiet ist wie bei einigen anderen kalkliebenden Arten in ein nördliches und ein südliches Vorkommensgebiet aufgeteilt, da diese Art nur auf kalkhaltigen, beschatteten Felsen und Geröll der montanen Stufe zu finden ist (Kerney et al. 1986). Morphologisch ist sie durch ihre langgezogene, konische Schale und eine massive, dreieckige Schwiele im unteren Mündungsbereich von anderen Tönnchenschnecken zu unterscheiden. In der Steiermark ist diese Art im kalkreichen Bergland relativ häufig und weit verbreitet. Hier werden zwei Unterarten unterschieden: Neben der Nominatform *O. g. gularis* ist in größeren Höhen auch noch die schlanke Gebirgs-Tönnchenschnecke, *O. g. oreina* zu finden. Diese unterscheidet sich durch ein bedeutend kleineres Gehäuse. Die Trennung dieser Art in ihre beiden Unterarten ist jedoch weiterhin umstritten und bedarf weiterer Untersuchungen.

*Orcula pseudodolium* A.J. Wagner, 1912 – Fragliche Tönnchenschnecke

Die Fragliche Tönnchenschnecke ist ein Endemit der nördlichen Kalkalpen Oberösterreichs und einigen wenigen Gebiete in der Steiermark. Ähnlich der vorangegangenen Art bewohnt *O. pseudodolium* schattige und kühle Kalkfelsen und Block- oder Schutthalden. Der deutsche Name dieser Art entstammte der Vermutung, dass es sich bei ihr um eine Kreuzung der beiden nah verwandten Arten *Orcula dolium* und *Orcula gularis* handeln könnte. Von der Schale her ähnelt die äußere Form *O. dolium*, die Bezeichnung hingegen erinnert an *O. gularis*. Jüngste Untersuchungen konnten zeigen, dass ihr mitochondriales Genom im Grunde jenem der Schlanken Tönnchenschnecke entspricht, ihr Kerngenom jedoch eine klare Eigenständigkeit besitzt (Harl et al. 2014).

*Orcula dolium* (Draparnaud, 1801) – Große Tönnchenschnecke

Die große Tönnchenschnecke ist die am weitesten verbreitete Art der Gattung *Orcula*, welche in mehreren Teilarealen in den Nordalpen, Südalpen, Karpaten und isoliert auch in den Sudeten vorkommt. Trotz der hohen innerartlichen Variabilität ist *O. dolium* sehr gut durch ihre typische Bezeichnung in der Mündung von anderen Arten der Gattung zu unterscheiden. Aufgrund dieser Variabilität wird sie auch zu den polytypischen Arten gezählt (D.h. sie besteht aus mehreren Unterarten, bzw. ihre Populationen weisen viele regionalen Variationen auf). In der Steiermark werden neben der Nominatform nach traditioneller Nomenklatur folgende Unterarten gelistet: Die kleinwüchsigen Höhenformen *O. d. edita* und *O. d. raxae*, die eher schlanke *O. d. pseudogularis* sowie *O. d. gracilior*, eine kleine Unterart aus dem Semmeringgebiet. Die große Tönnchenschnecke ist bezüglich ihres Lebensraums auch die am wenigsten anspruchsvolle Art der Gattung *Orcula*. Während die meisten anderen Arten eng an offene Felslebensräume gebunden sind, kommt die Große Tönnchenschnecke auch an dicht bewachsenen Hängen vor.

*Pagodulina pagodula principalis* Klemm, 1939 – Feingestreifte Pagodenschnecke

*Pagodulina sparsa* Pilsbry, 1937 – Gedrungene Pagodenschnecke

Beide Pagodenschneckenarten sind nur in den Randbereichen der Alpen beheimatet. Die feingestreifte Pagodenschnecke ist hierbei nördlich des Alpenhauptkammes in der Obersteiermark, dem südlichen Nieder- und Oberösterreich sowie Salzburg verbreitet. Die gedrungene Pagodenschnecke kommt in einem mehr oder minder geschlossenem Verbreitungsgebiet im Grazer Bergland und weiter südlich bis Kroatien und Bosnien, vereinzelt aber auch bis Nordgriechenland vor. In der Steiermark sind *P. p. principalis* und *P. sparsa* nur regional verbreitet und eher selten anzutreffen. Beide Arten werden etwa 3 - 4 mm hoch sowie 1,5 - 2 mm breit. Ihre gedrungenen Gehäuseform erinnern entfernt an eine Ostasiatische Pagode (Name!). Als Lebensraum dienen den beiden Arten die Laubstreu mäßig feuchter Laub- und Mischwälder in Höhenlagen bis etwa 1600 m.

Die Feingestreifte Pagodenschnecke ist im Schnitt mit einer Gehäusehöhe von etwa 3,1 mm etwas kleiner und ihre Schale enger gerippt, wohingegen die gedrungene Pagodenschnecke etwas größer wird (3,3 mm). Zukünftige genetische und anatomische Untersuchungen sollten klären, ob diese beiden Formen tatsächlich verschiedenen Arten angehören.

## Melanopsidae (Schwarzdeckelschnecken)

*Holandriana holandrii* Pfeiffer, 1828 – Bauchige Schwarzdeckelschnecke

Die bauchige Schwarzdeckelschnecke ist eine vorwiegend auf der Balkanhalbinsel verbreitete Wasserschnecke, die in der Südsteiermark auch an einigen Stellen österreichisches Staatsgebiet erreicht. Diese Wasserschnecke ist gut an ihrem etwa 15 mm hohen und 9 mm breiten, braun gefärbten Gehäuse erkennbar. Neben dunklen Farbbändern weist dieses auch die charakteristischen, fallweise unterbrochenen Längsrippen auf. Der Deckel ist vergleichsweise klein und sehr dunkel gefärbt (Name!). Die Bauchige Schwarzdeckelschnecke lebt auf steinigem Untergrund in mittelgroßen Bächen und Flüssen der Tiefebene. Für nur unbelastete Gewässer der collinen Stufe gilt sie als Charakterart (Moog 2002). In der Steiermark kommt sie nur im äußersten Südosten in Grabenlandbächen in der Umgebung von Radkersburg vor und ist wegen flussbaulicher Maßnahmen und Austrocknung ihrer Wohngewässer in Österreich stark gefährdet und sehr selten.

Cochlostomatidae (Waldeckelschnecken)

*Cochlostoma henricae huettneri* (A.J. Wagner, 1897) – Salzkammergut Turmdeckelschnecke

Das Gehäuse der Grauen Turmdeckelschnecke misst im ausgewachsenen Zustand etwa 8 bis 12 mm in der Höhe und 4 bis 5 mm in der Breite. Die hellbraune Grundfärbung wird insbesondere an den jüngeren Windungen von blaugrauen Bereichen überdeckt. Zusammen mit wenigen weiteren Arten ist sie im Besitz eines kalkigen Deckels, mit dem sie ihr Gehäuse bei Bedarf verschließen kann. So kann sich die Graue Turmdeckelschnecke effizient gegenüber Fressfeinden durchsetzen oder äußerst widrige Umweltbedingungen überdauern. In der Wahl ihres Lebensraums ist sie sehr anspruchsvoll und besiedelt fast ausschließlich Kalkfelsen der montanen bis alpinen Stufe. Da ihr Vorkommen auf das steirisch- / oberösterreichische Salzkammergut beschränkt ist, gilt diese Unterart somit als Endemit der österreichischen Alpen. Als eine der wenigen heimischen Schneckenarten ist *C. henricae* getrenntgeschlechtlich. Es gibt somit männliche und weibliche Schnecken, die sogar einen leichten Geschlechtsdimorphismus aufweisen. Die Weibchen dieser Art lassen sich am Gehäuse durch die etwas stärker gewölbten Windungen von den männlichen Schnecken unterscheiden.

Chondrinidae (Kornschnellen)

*Chondrina avenacea* (Bruguiere, 1792) – Westliche Haferkornschnelle

Die Westliche Haferkornschnelle besitzt ein dunkel-rotbraun gefärbtes etwa 7 mm hohes und 2,5 mm breites, unregelmäßig gestreiftes Gehäuse. Charakteristisch für diese Art sind die 7 Falten im Inneren ihrer Mündung. In der Steiermark ist diese Art weit verbreitet und relativ häufig, soweit es die Lebensraumbedingungen zulassen. Denn im Allgemeinen ist diese Art eng an sonnenexponierte Kalk- und Dolomittfelswände gebunden. Dort ernährt sie sich ausschließlich von edolithischen Flechten sowie vom Algenaufwuchs. Die Aktivität dieser recht kleinen Art wird stark durch das Wetter beeinflusst – Nur bei ausreichender Luftfeuchtigkeit oder Nässe kann man diese Tiere frei beobachten. Erstaunlich ist auch das hohe Alter, das die Westliche Kornschnelle erreichen kann. Bis zu 10 Jahre können diese Tiere alt werden, was vor allem in Relation zu ihrer Körpergröße sehr beachtlich ist.

## Vertiginidae (Windelschnecken)

*Vertigo angustior* Jeffreys, 1830 – Schmale Windelschnecke

Mit einer maximalen Gehäusegröße von gerade einmal 1,9 mm ist die Schmale Windelschnecke eine der kleinsten Gehäuseschneckenarten Österreichs. Das winzige Gehäuse ist rötlich-braun gefärbt und linksgewunden. Die Mündung ist herzförmig geformt und zeigt im Inneren die arttypischen Falten und Zähnen. Sie bewohnt normalerweise die Streuschicht von kalkhaltigen, feuchten bis nassen Wiesen, Großseggenrieden und Verlandungszonen von Gewässern oder Mooren. In der Steiermark kommt sie nur sehr zerstreut vor, kann aber im passenden Lebensraum sehr hohe Individuendichten erreichen. Als Nahrung nimmt die Schmale Windelschnecke welke oder abgestorbene Pflanzenteile und Aufwüchse von Pilzen oder Mikroorganismen zu sich. Die Tiere dieser Art haben eine relativ geringe Lebenserwartung von maximal 1 bis 2 Jahren. Die Geschlechtsreife wird daher relativ schnell nach etwa 1,5 Monaten erreicht. Ein Generationszyklus liegt somit bei etwa 60 bis 70 Tagen. Aufgrund der voranschreitenden Lebensraumzerstörung ist diese Art nach den Flora-Fauna-Habitat-Richtlinien im Anhang 2 angeführt und genießt in Europa einen besonders hohen Schutz.

*Vertigo geyeri* Lindholm, 1925 – Vierzählige Windelschnecke

Die Vierzählige Windelschnecke entspricht in Größe und Form in etwa der voran beschriebenen Art. Das Gehäuse ist jedoch rechtsgewunden und die Mündung weist die für diese Art charakteristischen vier, deutlich kegelige Zähnen auf. Neben Verlandungszonen von Gewässern werden Randbereiche von Kalkmooren und sehr feuchte Wiesen besiedelt. Im Allgemeinen weisen die Lebensräume dieser sehr kalkliebenden Art einen konstant hohen Grundwasserspiegel und eine hohe Bodenfeuchtigkeit auf. In der Steiermark ist diese Art äußerst selten. Aktuelle Nachweise sind nur aus dem Hörfeldmoor und dem Wörschacher-Moos in der Obersteiermark bekannt. Auch die Vierzählige Windelschnecke ist nach den FFH-Richtlinien im Anhang 2 gelistet und streng geschützt. Aufgrund von Biotopzerstörung, Nährstoffeintrag und Verschmutzung in ihre Lebensräume ist diese Art in Österreich stark gefährdet.

## Sphaeriidae (Erbsenmuscheln)

*Pisidium personatum* (Malm, 1855) – Quell-Erbsenmuschel

Die nur wenige Millimeter großen Erbsenmuscheln gehören zu den kleinsten Muschelarten Europas. Einige Erbsenmuschelarten konnten auch Lebensräume erobern, welche für Muscheln sehr untypisch sind. So können manche Arten auch wechselfeuchte Wiesen oder Drainagegräben besiedeln und zeigen dabei eine enorme Anpassungsfähigkeit. Andere Arten wiederum sind streng an kalte und sauerstoffreiche Gewässer angewiesen. Alle Arten sind Zwitter und ovovivipar. Die Eier entwickeln sich somit noch im Körper des Elterntieres. Anders als bei Großmuscheln gibt es keine Larvenstadien, sondern die Jungtiere sind nach dem Schlupf voll entwickelt und sehen den ausgewachsenen Tieren zum Verwechseln ähnlich. Die hier vorgestellte Quell-Erbsenmuschel bewohnt sehr viele unterschiedliche Lebensräume. Neben Flüssen, Bächen und Seen werden auch periodische Gewässer, Feuchtwiesen oder Verlandungszonen besiedelt. In der Steiermark ist sie sehr weit verbreitet und allgemein häufig. Die mehr oder weniger symmetrisch-eiförmige Schale wird maximal 3,5 mm breit. Sie gehört somit auch unter den heimischen Erbsenmuscheln zu den sehr kleinen Arten. Aufgrund der Winzigkeit dieser Tiere können die meisten Erbsenmuscheln nur von wenigen Experten anhand gewisser Schalenmerkmalen sicher bestimmt werden.

## Unionidae (Fluss- / Teichmuscheln)

*Unio crassus* ssp. – Gemeine Flussmuschel, Bachmuschel

Die Gemeine Flussmuschel oder Bachmuschel war einstmals die am weitesten verbreitete und häufigste Muschelart in den Fließgewässern Europas. Inzwischen ist sie aber durch

Lebensraumzerstörung in weiten Teilen ihres Verbreitungsgebietes verschwunden. Sie ist deshalb auch in den Anhängen II und IV der Fauna-Flora-Habitatrichtlinien der Europäischen Union als streng geschützte Art gelistet, für die eigene Schutzgebiete ausgewiesen werden müssen. Die Schalen der Gemeinen Flussmuschel sind zumeist 6 bis 7, fallweise auch 10 cm lang und nierenartig geformt.

Die Gemeine Flussmuschel ist über fast ganz Europa, mit Ausnahme der Britischen Inseln und den Südeuropäischen Halbinseln, bis in die Schwarzmeerregion und weiter nach Mesopotamien verbreitet. Hierbei bildet sie zahlreiche regionale Unterarten aus, die verschiedene Typen von Fließgewässern bewohnen. In Österreich kommen drei Unterarten vor – *U. c. cytherea* Küster, 1833, *U. c. decurvatus* Rossmässler 1835 und *U. c. albensis* Hazay, 1885. Laut Reischütz (2007) dürfte es sich bei den Beständen in der Steiermark um *U. c. albensis* handeln. Diese Unterart kommt in sommerwarmen Tieflandflüssen und in größeren Höhen auf sandige-tonigem oder sandig-kiesigem Untergrund vor und verträgt eine leichte organische Belastung der Gewässer der Güteklasse II oder II-III.

Die Flussmuschel filtert Plankton und feine organische Teilchen aus dem Wasser. Dabei sind die Tiere mit dem Vorderende in den Gewässergrund eingegraben und strecken die Aus- und Einströmöffnungen des hinteren Körperteils hinaus. Die Tiere können sich mit ihrem Kriechfuß auch im Gewässer bewegen. In durchströmten Abschnitten richten sie ihren Körper nach der Strömungsrichtung aus, in Stillwasserbereichen stellen sie sich quer. Flussmuscheln können mehrere Jahrzehnte alt werden, fallweise sogar bis 90 Jahre.

Die Gemeine Flussmuschel wird ab einer Größe von 2 bis 4 cm im Alter von 4 bis 5 Jahren geschlechtsreif. Die Tiere sind getrenntgeschlechtlich. Die Männchen entlassen ihre Spermien ins Wasser und die Weibchen strudeln sie über das Atemwasser ein. Die Eier werden schließlich in den Bruträumen des Weibchens eingelagert. Ein Weibchen kann bis zu 250 000 Eier produzieren und mehrmals im Jahr trächtig sein. Die daraus schlüpfenden etwa 0,2 mm großen Larven, die sogenannten Glochidien, haben Haken an beiden Schalenhälften. Sie haben allerdings nur zwei bis drei Tage Zeit, um den nächsten Entwicklungsschritt zu erreichen. Mit diesen Haken sowie Haftfäden setzen sie sich in den Kiemen mehrerer Fischarten fest und parasitieren dort. Da sie aber nicht aktiv schwimmen können, sondern auf passive Drift angewiesen sind, erreichen bei weitem nicht alle Larven einen Wirtsfisch. Haben sie es trotz dieses Hindernisses geschafft, sich in den Kiemen eines passenden Fisches (z. B. Elritze, Döbel, Eitel) einzunisten, werden sie durch das Gewebe des Fisches von einer Zyste überdeckt und wachsen innerhalb weniger Wochen zu einer Jungmuschel heran. Diese Jungmuschel brechen dann aus der Gewebehülle heraus und fallen auf den Gewässerboden, wo sie sich sofort eingraben. Nach etwa zwei Jahren kommen sie an die Oberfläche des Grundes (Fechter & Falkner 1990).

Fast alle Flussmuscheln sind vor allem durch bauliche Maßnahmen an Fließgewässern stark gefährdet. Früher war es vor allem die Begradigung der Fließgewässer, heute sind die kleinen Restbestände vor allem durch das Ausbaggern des Bodengrundes gefährdet. Weiters stellen ihr eingeschleppte Tierarten wie die Bismartrate nach. Sie kann kleine Restbestände der Art sogar zur Ausrottung bringen. Auch wenn die Flussmuschel ein gewisses Maß an Verschmutzung verträgt, so ist sie doch nicht gegen schwere Umweltgifte immun. In letzter Zeit scheint sie auch durch aus Asien eingeschleppte Parasiten der Chinesischen Teichmuschel bedroht zu werden. In der Internationalen Roten Liste wird sie als Endangered (gefährdet) geführt (IUCN, 2013), in der österreichischen Roten Liste (Reischütz & Reischütz, 2007) als Critically Endangered (vom Aussterben bedroht).

## Literatur

- Ampferer O. (1935): Geologischer Führer für die Gesäuseberge. Mit einer geol. Karte i. M. 1:25.000 Kartenerläuterungen und Beschreibung von 16 Wanderungen.– Geologische Bundesanstalt Wien, 195 S.
- Armbruster G. (2010): Selection and habitat-specific allozyme variation in the self-breeding land snail *Cochlicopa lubrica* (O.F. Müller).– *Journal of Natural History*: 185-199.
- Bielz E. A. (1865): Systematisches Verzeichnis der Land- und Süßwasser-Mollusken des österreichischen Kaiserstaates.– Wien, 200 S.
- Boeters, H. (1998): Mollusca: Gastropoda: Superfamilie Rissoidea. In: Die Süßwasserfauna von Mitteleuropa Band 5/1-2. Hrsg. Schoerbel, J., Zwick, P.– Stuttgart, Jena, Lübeck, Ulm. G. Fischer-Verlag. 75 S.
- Bogon K. (1990): Landschnecken. Biologie - Ökologie - Biotopschutz.– Natur Verlag, Augsburg, 404 S.

- Clessin S. (1887/90): Die Molluskenfauna Oesterreich-Ungarns und der Schweiz.– Bauer & Raspe Nürnberg, 858 S.
- Clarke, B, Diver, C & Murray, J. (1967): Studies on Cepaea. VI. The spatial and temporal distribution of phenotypes in a colony of *Cepaea nemoralis* (L.).– Phil. Trans. R. Soc. Lond. B 253: 519-548.
- Duda, M. & Kruckenhauser, L. & Sattmann, Helmut & Harl, Josef & Mason, Katharina & Haring, Elisabeth (2014): Differentiation in the *Trochulus hispidus* complex and related taxa (Pulmonata: Hygromiidae): Morphology, ecology and their relation to phylogeography.– *Journal of Molluscan Studies*, 80: 101-193.
- Duda M., Kruckenhauser L., Harig E., Sattmann H. (2010): Habitat requirements of the pulmonate land snails *Trochulus oreinos oreinos* an *Cylindrus obtusus* endemic to the Northern Calcerous Alps, Austria.– *Eco Mont.*, 2(2): 5–12.
- Franz H. (1979): Ökologie der Hochgebirge.– Ulmer, Stuttgart, 495 S.
- Franz H. (1975): Die Die Bodenfauna der Erde in Biozönotischer Betrachtung. Teil I (Textband).– Franz Steiner Verlag GMBH, Wiesbaden, 796 S.
- Franz H. (1954): Die Nordostalpen im Spiegel ihrer Landtierwelt. Eine Gebiets-monographie, 1. Band.– Universitätsverlag Wagner, Innsbruck, 664 S.
- Frömmig E. (1954): Biologie der Mitteleuropäischen Landgastropoden.– Ducker & Humblot, Berlin, 378 S.
- Kerney M.P., Cameron R.A.D., Jungbluth J.H. (1983): Die Landschnecken Nord und Mitteleuropas.– Paul Parey Verlag, Hamburg, Berlin, 384 S.
- Klemm W. (1973): Die Verbreitung der rezenten Landgehäuseschnecken in Österreich.– *Denkschr. Österr. Akad. Wiss. Math. nat. Kl.* 117, Wien: 1-503.
- Körnig G., Hartenauer K., UNRUH M., Schnitter P., Stark A. (2013): Die Weichtiere des Landes Sachsen-Anhalt unter besonderen Berücksichtigung der Arten der Anhänge zur Fauna-Flora-Habitat-Richtlinie sowie der kennzeichnenden Arten der Fauna-Flora-Habitat-Lebensraumtypen.– *Berichte des Landesamtes für Umweltschutz Sachsen-Anhalt*. Heft 12/2013: 1-336.
- Jaksch, K. (2012): Phylogeographie und Untertaxonomische Klassifikation von *Clausilia dubia* (Draparnaud, 1805) im östlichen Österreich (Gastropoda: Pulmonata: Clausiliidae).– *Dipl.arb. Inst. Zool. Univ. Wien*. 93 S.
- Mildner P. (1981): Zur Ökologie von Kärntner Landgastropoden.– *Verlag des Naturwissenschaftlichen Vereins für Kärnten*: 1-93.
- Parreys L. (1850): Systematisches Verzeichniss der im Erzherzogthume Österreich bis im Jahre 1849 aufgefundenen Land- und Fluß-Conchylien.– *Ber. Mitth. Fr. Naturw. Wien* 6: 97-102.
- Rabitsch W, Essel F. (2009): Endemiten – Kostbarkeiten in Österreichs Pflanzen und Tierwelt.–*Umweltbundesamt, Klagenfurt*, 924 S.
- Reischütz A., Reischütz P. L. (2007): Rote Liste der Weichtiere (Mollusca) Österreichs. In: P. ZULKA (Hrsg.), *Rote Listen gefährdeter Tiere Österreichs. Checklisten, Gefährdungsanalysen, Handlungsbedarf*. Teil 2.– *Grüne Reihe* 14(2): BmFLuF,UuW, Böhlauverlag Wien: 363-433.
- Reischütz A., Reischütz P. L. (2009): Mollusca (Weichtiere). In: Rabitsch, W. and Essl, F. (eds), *Endemiten - Kostbarkeiten in Österreichs Pflanzen- und Tierwelt*.– *Klagenfurt*: 318-376.
- Reischütz, P.L. (1986): Die Verbreitung der Nacktschnecken Österreichs (Arionidae, Milacidae, Limacidae, Agriolimacidae, Boettgerillidae).– *Supplement des Catalogus Faunae Austriae*, 124 S.
- Ruud, A. (2019): Mollusca. Fauna Europaea. Bearbeitungsstand: 20. Oktober 2019, 20:00 UTC.– Version 2019.10, <https://fauna-eu.org> [zuletzt aufgerufen am 20.10.2019]
- Strobel P. (1853): Anhang zu den Verzeichnissen der im Erzherzogthume Oesterreich bisher entdeckten Land und Flussschnecken der Herren L. Parreyss und J. Zelebor.– *Verh. zool.-bot. Ver. Österr. Wien*, 3: 106-112.
- Saurer P. (1856): Steiermarkische Helicineen.– *Abh. zool.-bot. Ver. Osterr.* 6:73-74, Wien.
- Strobl, E. (2008): Die Finzenquelle (Rabklamm) – geologisch-hydrogeologische Untersuchungen.– *Joannea Geol. Paläont.* 10: 127-137.
- Simroth H. (1886): Steierische Nacktschnecken.– *Nachr.bl. dtsh. malak. Ges.* 18(5/6):65-18, Frankfurt/Main.
- Schnitter P. (2013): Die Weichtiere (Mollusca) des Landes Sachsen-Anhalt. Unter besonderer Berücksichtigung der Arten der Anhänge zur Flora-Fauna-Habitatrichtlinie sowie der kennzeichnenden Arten der Fauna-Flora-Habitat-Lebensraumtypen. *Berichte des Landesamtes für Umweltschutz Sachsen -Anhalt* 12 /2013. 336 S.
- Tan L., Grewal P. S. (2001): Pathogenicity of *Moraxella osloensis*, a Bacterium Associated with the Nematode *Phasmarhabditis hermaphrodita*, to the Slug *Deroceras reticulatum*.– *Applied Environmental Microbiology*. Vol. 67, No. 11: 5010-5016.
- WoRMS Editorial Board (2019). World Register of Marine Species. Bearbeitungsstand: 20. Oktober 2019, 20:00 UTC.– <http://www.marinespecies.org> at VLIZ. [zuletzt aufgerufen am 20.10.2019]
- Welter-Schultes, F. W. (2012): European non-marine molluscs, a guide for species identification.– *Planet Poster Editions, Göttingen*, 679 S.
- Wiktor A. (1983): The slugs of Bulgaria (Arionidae, Milacidae, Limacidae, Agriolimacidae-Gastropoda, Stylommatophora). *Annales Zoologici*, Tom 37 Nr 3.– *Polska Akademia Nauk Warszawa*: 71-206.
- Zelebor J. (1851): Systematisches Verzeichniss der im Erzherzogthume Oesterreich bisher entdeckten Land und Süßwasser-Mollusken (Mit Ausnahme der Nacktschnecken, Limacoidea).– *Ber. Mitth. Fr. Naturw. Wien* 7: 210-232.