

Gemeinschaftsexkursion des Thüringer Entomologenverbandes e. V. (TEV) 2025 in das NSG „Stein-Rachelsberg“ (Landkreis Eichsfeld)

ANDREAS KOPETZ, DETLEF KREBS, MARCEL MÜHLFEIT & ANDREAS WEIGEL

Die 13. Gemeinschaftsexkursion des TEV (s. a. WEIGEL & FRITZLAR 2020) führte uns vom 13.06. bis 15.06.2025 in das NSG „Stein-Rachelsberg“ im Eichsfeld. Einzelne Lufttektoren bzw. Bodenfallen wurden bereits einige Tage vorher ausgebracht.

Das Naturschutzgebiet Nr. 068 „Stein-Rachelsberg“, das vollständig im Meßtischblatt-Quadrant 4726/1 liegt, wurde mit Beschluss vom 27.11.2023 vom Thüringer Landesamt für Umwelt, Bergbau und Naturschutz (TLUBN) ausgewiesen. Es handelt sich dabei um ein ca. 500 ha großes Waldgebiet rund um die Burgruine Altenstein. Es enthält eine Zone ohne forstliche Nutzung mit einer Fläche von 150,2 Hektar (Abb. 1). Es ist damit das jüngste von insgesamt 140 Naturschutzgebieten (NSG), die seit 1994 in Thüringen neu ausgewiesen wurden. Das Gelände der Burgruine wird zwar vom Naturschutzgebiet umschlossen, liegt aber selbst außerhalb.

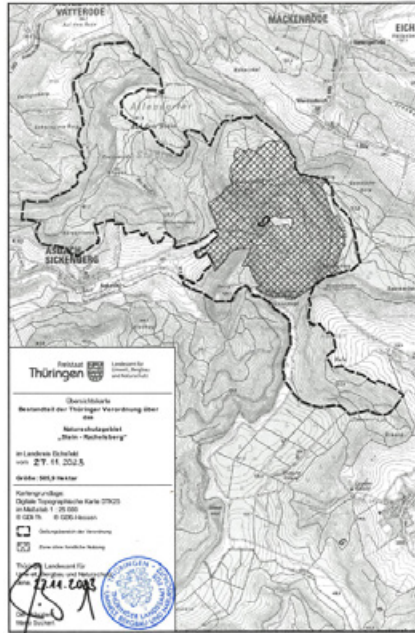


Abb. 1: Offizielle Übersichtskarte zum NSG „Stein-Rachelsberg“

Die Schutzwürdigkeit des Gebietes rührt vor allem aus der Vielfalt an natürlichen und naturnahen Laubmischwäldern. Die Hauptbaumart ist die in Mitteleuropa heimische und weit verbreitete Rotbuche. Jedoch sind so große zusammenhängende und alte Buchenwälder wie im NSG „Stein-Rachelsberg“ nicht mehr allzu häufig anzutreffen. Weitere wertvolle Waldtypen sind hier lichte Eichen-Hainbuchenwälder mit reicher Bodenvegetation auf trockenen Kuppen und an sonnigen Hängen (z.T. mit Blaugrassrasen). In den feucht-kühlen Bachtälern des sogenannten Altensteiner Talkessels stehen standorttypisch Erlen-Eschenwälder. In diesem Kontext sei auch auf die dort auftretenden Kalksinterbäche (Alte Hainsbach und Rösenbach) mit einer diversen, stenotopen Artenzusammensetzung (u.a. Ge-

streifte Quelljungfer) verwiesen. Auch wurde im Kontext dieser Bäche ein sich gut entwickeltes Habitat für die Geburtshelferkröte angelegt.

Mit Bergulme, Elsbeere und verschiedenen Wildobstarten wachsen in dem Gebiet lokal auch nicht mehr so häufig auftretende Baumarten. Thüringenweit, wenn nicht gar deutschlandweit besonders bedeutsam ist das große Vorkommen der Europäischen Eibe (*Taxus baccata*). Sie ist eine sehr langsam wachsende, immergrüne und fast in allen Teilen giftige Baumart, an der im Mittelalter vor allem zur Herstellung von Waffen Raubbau betrieben wurde. Das nun störungsarme Waldgebiet beherbergt eine reiche Vogelwelt und ist vor allem Lebensraum seltener Blütenpflanzen, Amphibien und – wie dieser Beitrag zeigt – auch einer Vielzahl an Insekten.

Die bewaldete Muschelkalk-Berglandschaft zwischen Asbach-Sickenberg, Dietzenrode, Vatterode und Mackenrode wird aufgrund ihrer landschaftlichen Schönheit gern als Eichsfelder Schweiz bezeichnet. Beeindruckende Felsabstürze und Klippen wie am Dietzenröder Stein, der markante Felsvorsprung der sogenannten Nase und die grandiosen Ausblicke von den Höhenzügen (u.a. Rachelsberg) entsprechen durchaus den Vorstellungen einer malerischen Alpenlandschaft. An solchen Standorten ist mit der Alpen-Distel (*Carduus defloratus*) sogar eine Pflanze zu Hause die ihren Verbreitungsschwerpunkt eigentlich im Bereich der Alpen hat. Im Eichsfeld erreicht diese Art ihre nördliche Verbreitungsgrenze in Deutschland.

Ebenfalls Teil des neuen Schutzgebietes ist ein artenreicher und landschaftlich besonders schöner Abschnitt des ehemaligen Grenzstreifens vom Iberg bis zum Hesselwald. Die Grünlandflächen dieses sogenannten Grünen Bandes werden durch Schafbeweidung gepflegt. Unmittelbar daneben liegt das landschaftlich ähnliche hessische Naturschutzgebiet „Kalkklippen südlich des Iberges“. Beide Naturschutzgebiete sind im Europäischen Schutzgebietsnetz Natura 2000 integriert. Für die Erhaltung der hier vorkommenden Lebensräume und Arten mit europaweiter Bedeutung trägt Deutschland eine hohe Verantwortung.

Untersuchungsflächen

Zum besseren Überblick und zur ökologischen Einordnung der Funde wurden im Vorfeld der Untersuchungen verschiedene Teilgebiete festgelegt, die sich aufgrund ihrer Struktur mehr oder weniger voneinander unterscheiden und abgrenzen lassen (Abb. 2).

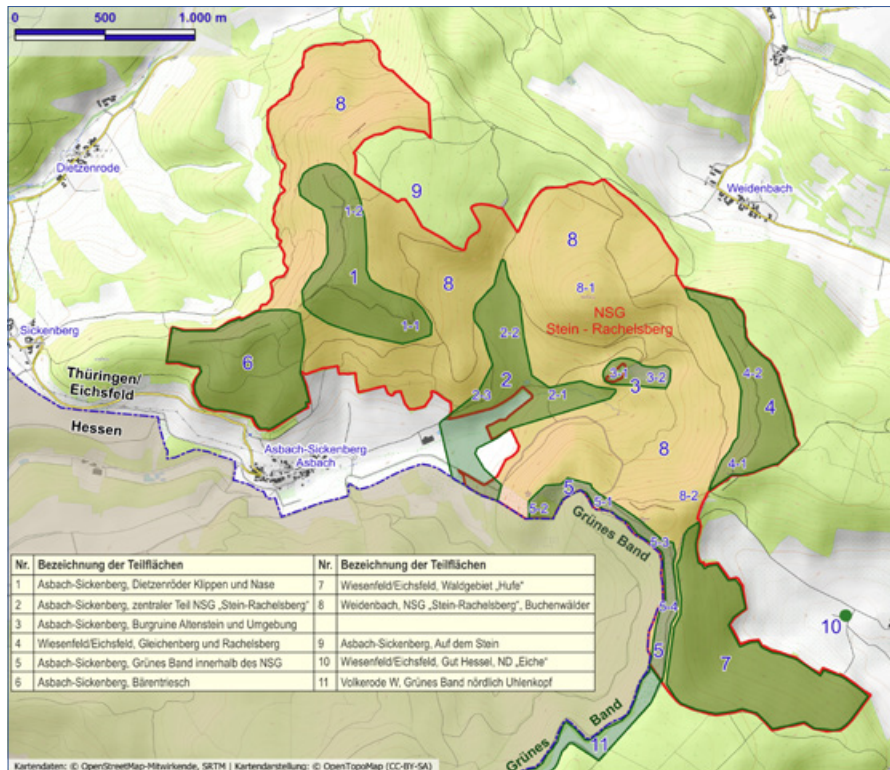


Abb. 2: Exkursionsgebiet NSG „Stein-Rachelsberg“ mit der Lage der Teilflächen (Karte: D. Krebs 2025)

Zum NSG gehören folgende Teilflächen:

Gebiet 1: Asbach-Sickenberg, Dietzenröder Klippen und Nase (Abb. 3)

Muschelkalkfelsen und Schutthalden mit Blaugrasbeständen und alten Eiben- und Sommerlindenbeständen, auf dem Felsgrat zusätzlich totholzreiche Eichen- und Buchenbestände.



Abb. 3: Die „Nase“ – ein ca. 20 m hoher, südexponierter Kalkfelsen (Foto: R. Köhler 2025).

Gebiet 2: Asbach-Sickenberg, zentraler Teil NSG „Stein-Rachelsberg“ (Abb. 4 u. 5)

Auf den durch Kalksinterbäche und Feuchtbereiche charakterisierten Standorten finden sich Tuffbildung, Schilfröhrichte und sumpfige Hochstaudenfluren. Es stellt den am tiefsten gelegenen Standort dar (Alte Hainsbachtal ~280 m ü. NN). Zu erwähnen ist noch ein ehemaliger Steinbruch im Bereich Scharfenberg, welcher aktuell als Holzlagerplatz (u. a. Eichenstämme) genutzt wird.



Abb. 4 und 5: Links ein 2–4 m breiter Kalksinterbach östlich von Asbach mit mehreren Terrassen, Kalksand und Wassermossen (Foto: Triops/M. Fiege 2019), rechts ein schilfumrahmtes Gewässer im Alte Hainsbachtal (Foto: E. Anton 2025).

Gebiet 3: Asbach-Sickenberg, Burgruine Altenstein und Umgebung (Abb. 6, 7)

Der Standort umfasst die Burgruine Altenstein (nicht im NSG enthalten) umgeben von einem alten Baumbestand sowie eine angrenzende Streuobstwiese mit extensiven, mesophilen Grünland.



Abb. 6 und 7: Links Burgruine (Foto: E. Anton 2025), rechts unterhalb der Burgruine gelegene Streuobstwiese (Foto: Roefke 2020).

Gebiet 4: Wiesenfeld/Eichsfeld, Gleichenberg und Rachelsberg (Abb. 8)

Der Rachelsberg ist mit 523,4 m ü. NN die höchste Erhebung des NSG. Der Berg Rücken geht nach Norden in den Gleichenberg über. Der gesamte Bereich ist gekennzeichnet durch eine ca. 5 – 15 m hohe Felsrippe mit Blaugrasrasen und Flechten- und Moosbewuchs. Am Fuß der Felsrippe befindet sich eine ausgeprägte Muschelkalk-Schutthalde mit Felsdurchragungen, schwachem Bewuchs und alten Buchen.



Abb. 8: Muschelkalk-Schutthalde mit altem Buchenbestand am Rachelsberg (Foto: Triops/M. Fiegler 2019).

Gebiet 5: Asbach-Sickenberg, Grünes Band innerhalb des NSG (Abb. 9, 10)

Der Abschnitt des Grünen Bandes, welcher innerhalb des NSG liegt, wurde zur besseren Auswertung in drei Teilbereiche aufgeteilt: Iberg, Hesselkopf sowie der Bereich zwischen den Erhebungen. Die offenen Bereiche neben dem bewachsenen Betonplattenweg sind mit Muschelkalkschutt bedeckt, lückig bewachsen, nährstoffarm und lokal bereits mehr oder weniger stark (vor allem mit jungen Eschen und Bergahorn) durchsetzt.



Abb. 9 und 10: Grünes Band mit Plattenweg (Foto: A. Kopetz 2025) und Schillergrasrasen an einem steilen Nordwesthang, im ehemaligen Grenzstreifen gelegen (Foto: Triops/M. Fiegler 2019).

Gebiet 6: Asbach-Sickenberg, Bärentriesch

Der Standort umfasst einen klassischen Waldmeister-Buchenwald durchsetzt mit Orchideen-Kalk-Buchenwald.

Gebiet 7: Wiesenfeld/Eichsfeld, Waldgebiet „Hufe“

Das Gebiet „Hufe“ prägt ein Waldmeister-Buchenwald mit relativ hohem Kronenschluss. In westliche Richtung grenzt das Grüne Band an.

Gebiet 8: Weidenbach, NSG „Stein-Rachelsberg“, Buchenwälder

In das Teilgebiet 8 wurden alle Bereiche mit einem klassischen Waldmeister-Buchenwald aufgenommen, die nicht einem anderen Teilgebiet zugeordnet wurden. Es gehören sowohl Buchenwälder, die aus der Nutzung genommen wurden, dazu als auch solche, die bewirtschaftet werden. Zum Teil ist dieser Wald durchsetzt mit kleinflächigen Buchen(misch)wald auf eutrophen trockenwarmen Standorten im kollinen bis submontanen Bereich (Trockenwald).

Außerhalb des NSG liegen folgende Teilflächen:**Gebiet 9: Sickenberg, Auf dem Stein**

Klassischer Waldmeister-Buchenwald mit einer maximalen Höhe von 471 m ü. NN.

Gebiet 10: Wiesenfeld/Eichsfeld, Gut Hessel, ND „Eiche“

Das Teilgebiet 10 umfasst lediglich die als Naturdenkmal geschützte, hohle Alteiche bei Gut Hessel.

Gebiet 11: Volkerode W, Grünes Band nördlich Uhlenkopf

Das Teilgebiet 11 umfasst das Grüne Band südlich des NSG und zieht sich bis nördlich des Uhlenkopfes westlich von Volkerode. Der bis zu 70m breite Grünlandstreifen, zeigt neben größtenteils trockenwarmen und lückig bewachsenen Standorten lokal auch Ruderalisierungen infolge der Schafbeweidung. Die artenreichen Offenlandbereiche werden beidseitig von mehr oder weniger dichten, zum Teil trockenwarmen Laubmischwäldern begleitet.

In den abgegrenzten Teilflächen wurden noch einige Lokalitäten (Fundorte) angelegt, wie in Tabelle 1 ersichtlich.

Tabelle 1: Nummerierung der Fundorte und Angaben zur Lage

Nr.	Bezeichnung	Rechtswert	Hochwert
	Innerhalb des NSG		
1	Asbach-Sickenberg, Dietzenröder Klippen und Nase		
1-1	Asbach-Sickenberg, Nase	3572581	5684251
1-2	Asbach-Sickenberg, Dietzenröder Klippen	3572280	5684605
2	Asbach-Sickenberg, zentraler Teil NSG „Stein-Rachelsberg“		
2-1	Asbach-Sickenberg, Alte Hainsbachtal	3573360	5683814
2-2	Asbach-Sickenberg, Rösenbachtal	3573150	5684068
2-3	Asbach-Sickenberg, Scharfenberg	3573038	5683750
3	Asbach-Sickenberg, Burgruine Altenstein und Umgebung		
3-1	Asbach-Sickenberg, Burgruine Altenstein (gehört nicht zum NSG)	3573790	5683880
3-2	Asbach-Sickenberg, Streuobstwiese bei Burgruine Altenstein	3573928	5683909
4	Wiesenfeld/Eichsfeld, Gleichenberg und Rachelsberg		
4-1	Wiesenfeld/Eichsfeld, Rachelsberg	3574470	5683360
4-2	Wiesenfeld/Eichsfeld, Gleichenberg	3574451	5683576
5	Asbach-Sickenberg, Grünes Band innerhalb des NSG		
5-1	Asbach-Sickenberg, Grünes Band zw. Iberg und Hesselkopf	3573707	5683157
5-2	Asbach-Sickenberg, Grünes Band, Umg. Iberg	3573402	5683196
5-3	Asbach-Sickenberg, Grünes Band, Umg. Hesselkopf	3573983	5682957
5-4	Asbach-Sickenberg, Grünes Band, südlich Hesselkopf	3574077	5682516
6	Asbach-Sickenberg, Bärentriesch	3572050	5683748
7	Wiesenfeld/Eichsfeld, Waldgebiet „Hufe“	3574317	5682354
8	Weidenbach, NSG „Stein-Rachelsberg“, Buchenwälder		
8-1	Weidenbach, Kahlenberg	3573584	5684295
8-2	Wiesenfeld/Eichsfeld, Hessellücke	3574240	5683199
	außerhalb des NSG		
9	Asbach-Sickenberg, Auf dem Stein	3572617	5684899
10	Wiesenfeld/Eichsfeld, Gut Hessel, ND „Eiche“	3575068	5682510
11	Volkerode W, Grünes Band nördlich Uhlenkopf	3573722	5681791

Teilnehmer

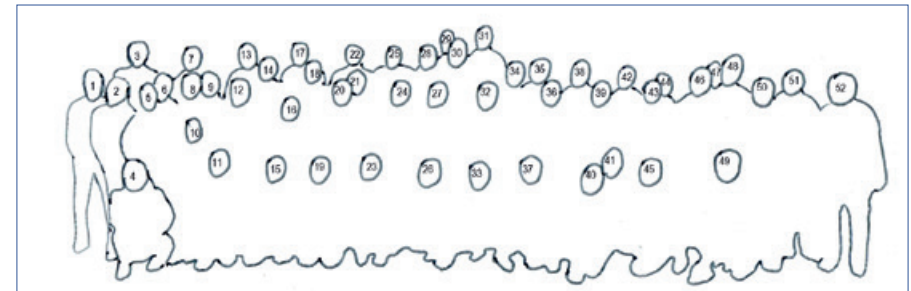
An der Gemeinschaftsexkursion nahmen mit insgesamt 62 Personen so viele wie noch bei keiner anderen Vereinsexkursion teil. Aus den Reihen des TEV waren dabei: Eric Anton (Jena), Ronald Bellstedt (Gotha), Dennis Böttger (Bad Blankenburg), Dr. Peter Dazert (Waltershausen), Lutz Eckhardt (Erfurt), Jenny Förster (Dresden), Andreas Heuer (Erfurt), Ullrich Keimling (Bad Sulza), Bärbel Kirchner (Königsee), Ronny Köhler (Erfurtstadt), Martin Konnopasch (Bergkirchen), Andreas

Kopetz (Eischleben), Detlef Krebs (Rothenstein), Mike Kuschereitz (Göttingen), Renate Lützkendorf (Erfurt), Ben Maier (Gerstungen), Dr. Dirk Mattern (Gotha), Marcel Mühlfeit (Gleichen), Dr. Jochen Müller (Erfurt), Marcel Müller (Jena), Ludo und Sandra Petersohn (Ermstedt), Dr. Hans-Peter Reike (Chemnitz), Thorben Riehe (Rothenburg ob der Tauber), Michael Schaarschmidt (Leipzig), Ludger Schmidt (Neustadt am Rübenberge), André Skale (Gera), Christian Speck (Erfurt), Constantin Stephan (Jena), Dr. Michael Stern (Hannover), Hartmut Strutzberg (Weimar), Martin Taeger (Nordhausen), Christian Vogt (Wächtersbach), Clodwig Weber (Bleicherode), Reinhard Weidlich (Chemnitz) und Andreas Weigel (Wernburg).

Als Gäste konnten wir von der Entomologischen Gesellschaft Orion Berlin begrüßen: Alexander Blumberg, Jürgen und Cornelia Deckert, Dr. Anneke Dierks, Roland Herrmann, Frank und Iris Hesse, Sandra Jetke, Andrea Piening, Paul Prill, Oliver Schmitz und Cortez Schulz. Darüber hinaus nahmen an der Exkursion teil: Janina Happ (Erfurt), Maria Steigmeier (Erfurt), Luzie Herzog (Bautzen), Jasmin Krebs (Leipzig), Christian Pape (Sieboldshausen), Irina Chaplinskaya-Sobol (Göttingen), Tim Prößdorf (Jena), Peter Schubert (Dohna), Sabine Skale (Gera), Isabelle und Michelle Vogt (Wächtersbach), Lennart Wessel (Hannover), Dr. Manfred Ulitzka und Yella Bernet (beide Offenburg).



Abb. 11: Teilnehmer (pt.) der Exkursion des TEV in das NSG „Stein-Rachelsberg“ (Foto: A. Kopetz 2025)



1 André Skale	12 Cortez Schulz	23 Janina Happ	33 Jochen Müller	43 Andreas Weigel
2 Sabine Skale	13 Alexander Blumberg	24 Ullrich Keimling	34 Ben Maier	44 Jürgen Deckert
3 Constantin Stefan	14 Andrea Piening	25 Marcel Mühlfeit	35 Oliver Schmitz	45 Irina Chaplinskaya-Sobol
4 Yella Bernet	15 Renate Lützkendorf	26 Maria Steigmeier	36 Cornelia Deckert	46 Michael Schaarschmidt
5 Michelle Vogt	16 Sandra Jetke	27 Dirk Mattern	37 Martin Taeger	47 Tim Prößdorf
6 Roland Herrmann	17 Manfred Ulitzka	28 Andreas Heuer	38 Frank Hesse	48 Thorben Riehe
7 Eric Anton	18 Anneke Dierks	29 Ronny Köhler	39 Iris Hesse	49 Dennis Böttger
8 Christian Vogt	19 Jenny Förster	30 Ludger Schmidt	40 Martin Konnopasch	50 Hartmuth Strutzberg
9 Detlef Krebs	20 Reinhard Weidlich	31 Mike Kuschereitz	41 Christian Pape	51 Marcel Müller
10 Isabelle Vogt	21 Bärbel Kirchner	32 Clodwig Weber	42 Paul Prill	52 Peter Schubert
11 Jasmin Krebs	22 Lutz Eckhardt			

Die Teilnehmer hatten die verschiedensten Interessengebiete (z. B. Käfer, Schmetterlinge, Fliegen, Netzflügler, Fransenflügler, Köcherfliegen, Wildbienen, parasitische Hautflügler oder auch Wanzen). Diese Insektengruppen wurden gezielt erfasst, während andere Insektengruppen wie Ameisen, Heuschrecken, Zikaden sowie Asseln, Spinnentiere und weitere Gruppen als Beifänge von mehreren Teilnehmern zusätzlich registriert wurden. Auch die Teilnehmer, die vorwiegend fotografierten, entdeckten einige zusätzliche Insektenarten, die anhand der Bilder bestimmt werden konnten. Prinzipiell muss man zu dieser Methode sagen, dass sie bei einigen Gruppen (z. B. Großschmetterlinge, markante Käfer und Wanzen) durchaus eine Bereicherung und naturschonende Methode ist. Bei vielen Arten reicht aber ein Foto oft nicht aus, da die artspezifischen Merkmale nicht sichtbar sind. Selbst große Arten, zum Beispiel einige Heuschrecken, können oft nicht sicher anhand eines Fotos bestimmt werden, auch wenn es sehr gut ist.

Ablauf des Exkursionswochenendes

Die Unterbringung der meisten Teilnehmer erfolgte in diesem Jahr in der Jugendherberge „Schloss Martinfeld“, etwa 10 km vom Exkursionsgebiet entfernt. Dank der freundlichen Unterstützung durch Herrn Jens Schrader fanden wir hier perfekte Bedingungen vor und hatten einen sehr angenehmen Aufenthalt. Die Anreise der meisten Teilnehmer erfolgte am Freitagnachmittag (13. Juni), einige

Entomologen waren aber auch schon seit dem Vormittag im Gebiet und hatten mit den Erfassungen begonnen.

Nachdem alle ihre Zimmer im Schloss bzw. den umliegenden Hotels bezogen hatten, trafen wir uns zum gemeinsamen Abendessen. Neben den traditionellen Thüringer Bratwürsten und Bräteln vom Grill, um die sich unsere Nachwuchsgruppe (Abb. 12) in herausragender Art und Weise kümmerte, gab es wieder eine reiche Auswahl an Salaten und Beilagen, bei der sich wieder viele engagiert einbrachten.



Abb. 12: Marcel Müller und Thorben Riehe kümmerten sich großartig darum, dass alle (die es wollten) mit Gegrilltem versorgt wurden (Foto: A. Kopetz 2025).



Abb. 13: Das Abendessen fand bei bestem Wetter im Freien statt (Foto: A. Kopetz 2025).

Während des Essens kam man schnell ins Gespräch und konnte sich gegenseitig kennenlernen (Abb. 13). Da diesmal besonders viele Teilnehmer angereist und auch viele Naturinteressierte dabei waren, welche nicht im TEV gemeldet sind, gab es reichlich Gesprächsbedarf.

Nach einer kurzen Einweisung in das NSG fand man sich in kleinen Gruppen zusammen und es erfolgte die Absprache zu den geplanten Standorten der Lichtfanganlagen und Lichtfallen bzw. zu anderen Methoden (Abb. 14).



Abb. 14: Die Absprache der Lichtfangstandorte war besonders wichtig, um optimale Ergebnisse zu ermöglichen (Foto: C. Stefan, 2025).

Das Wetter am ersten Abend war für den Lichtfang nicht sonderlich geeignet. Die Temperaturen lagen bei maximal etwa 20 °C und es wehte ein spürbarer Wind. An einigen Stellen beeinträchtigte er die Fangergebnisse deutlich. Die Lichtfanganlagen waren stationiert an der „Nase“ (Teilgebiet 1), im Gebiet „Alte Hainsbachtal“ (Teilgebiet 2), auf der Streuobstwiese an der Burgruine Altenstein (Teilgebiet 3), auf dem Rachelsberg (Teilgebiet 4; Abb. 15) und an mehreren Stellen des Grünen Bandes (Teilgebiet 5). Zusätzlich wurden noch mehrere Lichtfallen (Abb. 16) installiert. Eine spezielle und sehr erfolgreiche Methode war auch wieder der Auto-Kescherfang, den Detlef Krebs und Andreas Weigel in der Dämmerung durchführten (Abb. 17). Diese Methode ließ sich im Gebiet anwenden, da es gut befahrbare Wege in den Teilgebieten 5 (Grünes Band) und 8 (Buchenwälder) gab. Es wurden vier Touren mit dem Autokescher gefahren, wobei insgesamt 30,8 km zurückgelegt wurden.



Abb. 15: Beim Lichtfang wurde mit verschiedenen Lichtquellen gearbeitet - hier Thorben Riehe bei der Erfassung im Gebiet Rachelsberg (Foto: A. Kopetz 2025).



Abb. 16: Installierte LED-Lichtfalle am Waldrand am Grünes Band (Foto: C. Stefan 2025).



Abb. 17: Auto-Kescherfang auf dem Plattenweg entlang des Grünes Bandes – viele Arten wurden nur mit dieser Methode nachgewiesen (Foto: C. Stefan 2025).

Nach einem ausgiebigen Frühstück am nächsten Morgen nutzten wir die Zeit für eine kurzen Vorstellungsrunde zu Interessengebieten und sonst interessanten Themen. Gleich danach verteilten sich die Gruppen im gesamten Untersuchungsgebiet, um auf den verschiedenen Flächen mit unterschiedlicher Biotopausstattung möglichst viele Arten nachzuweisen. Hauptsammelmethode waren neben Sichtnachweisen auch Klopfen und Keschern der Vegetation sowie Handfänge. Aber auch Farbschalen, Gesiebeprobe, einzelne Bodenfallen und eine Malaise-falle kamen zum Einsatz. Mit einer Lebend-Bodenfalle wollte Reinhard Weidlich exklusive Käferarten für seine Videoaufnahmen fangen.

Das Besondere an der Gemeinschaftsexkursion ist, dass nicht allein untersucht wird, sondern man sich gegenseitig Tipps geben kann, neue Sammelmethode kennenlernen und interessante Gebiete, wie z.B. das Gebiet „Nase“ (Abb. 18), besammeln kann.



Abb. 18: Der Felsvorsprung „Nase“ bietet einen herrlichen Überblick über die Landschaft (Foto: Y. Bernet 2025).

Das Wetter zeigte sich im Verlauf des Tages von seiner freundlichen Seite. Die Temperatur war angenehm warm und ermöglichte gute Fangergebnisse. Die meisten Teilnehmer nutzten die Zeit intensiv und besuchten mehrere Teilgebiete.

Nachdem wir uns am frühen Abend nochmals an Gegrilltem und leckeren Salaten gestärkt hatten, bereiteten wir uns wieder auf den Lichtfang am Abend vor. Die höheren Temperaturen und das Abflauen des Windes versprachen gute Ausbeute. Am Sonntagmorgen wurde erstmal ausgeschlafen, um die Strapazen der recht ergebnisreichen Lichtfangnacht zu kompensieren. Danach gab es ein ausgedehntes Frühstück mit intensiven Gesprächen zu den Fangergebnissen und dem weiteren Vorgehen bei der Auswertung der Ergebnisse. Etwas später wurden die Zimmer geräumt und die Grundordnung wiederhergestellt.

An dieser Stelle möchten wir uns bei allen bedanken, die mit viel Eigeninitiative und Engagement das Vorbereiten der Mahlzeiten (Abb. 19), das Abwaschen, Kehren, Müllentsorgen, Säubern der Dusche usw. durchführten. Als das erledigt war, traten die meisten Teilnehmer die Heimreise an. Einige nutzten die Gelegenheit aber, um nochmals im Gebiet zu sammeln und weitere Nachweise zu erbringen.



Abb. 19: Die Frühaufsteher bereiteten liebevoll das Frühstücksbuffet vor, damit der Tag für alle gut starten konnte (Foto: A. Kopetz 2025).

Ergebnisse der Exkursion

In Tabelle 2 sind die Artenzahlen der jeweiligen Arthropodentaxa zusammengestellt, die im Rahmen der Gemeinschaftsexkursion des TEV im NSG „Stein-Rachelsberg“ und Umgebung erfasst wurden. Insgesamt konnten 2.098 Arten wirbelloser Tiere aus rund 20 Ordnungen nachgewiesen werden, wobei die Bearbeitungsgruppen der teilnehmenden Spezialisten dominieren. Dies sind insbesondere Käfer mit 921 Arten aus 71 Familien, Schmetterlinge mit 345 Arten aus 46 Familien, Hautflügler mit 295 Arten aus 23 Familien, Wanzen mit 99 Arten aus 21 Familien und Zweiflügler mit 125 Arten aus 20 Familien. Vor allem bei den Fliegen und den parasitischen Hautflüglern ist jedoch noch nicht das gesamte Material ausgewertet. Die jeweiligen Gesamtartenlisten befinden sich im Anhang.

Tabelle 2: Anzahl der nachgewiesenen Wirbellosenarten

Ordnung	Artenzahl
Doppelfüßer (Diplopoda), Hundertfüßer (Chilopoda)	15
Landasseln (Oniscidea)	11
Spinnentiere (Acari, Araneae, Opiliones)	87
Eintagsfliegen (Ephemeroptera)	3
Libellen (Odonata)	10
Steinfliegen (Plecoptera)	6
Orthoptera (Geradflügler)	18
Staubläuse (Psocoptera)	3

Ordnung	Artenzahl
Thripse (Thysanoptera)	31
Pflanzenläuse (Sternorrhyncha)	3
Zikaden (Auchenorrhyncha)	37
Wanzen (Heteroptera)	99
Schlammfliegen (Megaloptera)	1
Kamelhalsfliegen (Raphidioptera)	1
Netzflügler (Planipennia)	25
Käfer (Coleoptera)	921
Hautflügler (Hymenoptera)	296
Köcherfliegen (Trichoptera)	58
Schmetterlinge (Lepidoptera)	345
Schnabelfliegen (Mecoptera)	3
Zweiflügler (Diptera)	125
gesamt	2.098

Myriapoda: Diplopoda (Doppelfüßer) und Chilopoda (Hundertfüßer)

Bearbeiter: Dr. Hans S. Reip (Jena), Dr. Karin Voigtländer (Görlitz)

Die diesjährige TEV-Exkursion fand Mitte Juni statt, was für Myriapoden ungünstig ist, da sich viele Arten bereits zur Sommerruhe begeben haben. Die daher kleine Ausbeute der TEV-Exkursion enthielt dennoch 15 Myriapoden-Arten, mit jeweils sieben Arten von Tausendfüßlern (Diplopoda) und von Hundertfüßlern (Chilopoda). Am diversesten waren die Steinläufer (*Lithobius*) mit fünf Arten vertreten. Fast alle nachgewiesenen Arten sind für Deutschland als häufig zu bewerten. Die Funde von *Glomeris pustulata* gehören jedoch zu den nördlichsten in Deutschland und bestätigen den Nachweis dieser Art aus dem benachbarten Bad Soden-Allendorf.

Crustacea: Oniscidea (Landasseln)

Bearbeiter: Dr. Dirk Mattern (Gotha)

Isopoden sind von zentraler Bedeutung bei der Zersetzung von Detritus. Insgesamt ist die Kenntnis zur Verbreitung einiger Arten immer noch unzureichend, was durch die fehlende Determination und Erfassung der bei Bodenuntersuchungen mitgefangenen Landasseln erklärt werden kann. Im Untersuchungszeitraum wurden 11 der 26 im Freiland lebenden Landasseln Thüringens nachgewiesen. Von den festgestellten Arten hat lediglich *Armadillidium pictum* einen gewissen Schutzstatus (RT G; TLUBN 2021). Alle anderen Asselarten sind weit verbreitet und waren in dem untersuchten Areal zu erwarten.

Araneae (Spinnen) und Opiliones (Weberknechte)

Bearbeiter: Dr. Karl-Hinrich Kielhorn (Berlin), Eric Anton

Von den Teilnehmern der TEV-Exkursion im Eichsfeld wurden mit unterschiedlichen Methoden 69 Spinnenarten und sechs Weberknechtarten erfasst. Im Vergleich mit der Exkursion des vergangenen Jahres sind die Artenzahlen in beiden Gruppen höher (KIELHORN & FÖRSTER 2024). Die erfolgreichste Erfassungsmethode war das Streifen mit 33 Arten, gefolgt vom Einsatz von Farbschalen (22 Arten).

Die artenreichste Familie bei den Spinnen sind die Zwerg- und Baldachinspinnen (Linyphiidae) mit 19 Arten, gefolgt von den Radnetzspinnen (Araneidae) mit neun Arten. Die kleine Radnetzspinne *Mangora acalypha* erreichte die höchste Individuenzahl.

Die Bestandseinschätzung der Spinnen in der Roten Liste Deutschlands zeigt, dass überwiegend sehr häufige bzw. häufige Arten nachgewiesen wurden (68% und 29%). Keine der Arten gilt überregional als bedroht (BLICK et al. 2016). Auf der Roten Liste Thüringens (SANDER et al. 2001) werden 10 Arten geführt, darunter zwei stark gefährdete Arten, vier gefährdete und vier weitere Arten in der Kategorie G (Gefährdung anzunehmen). Die Rote Liste der Spinnen Thüringens ist mittlerweile überholt und entspricht nicht mehr dem aktuellen Kenntnisstand. Als stark gefährdet wurden von den Autoren damals die Radnetzspinne *Gibbaranea gibbosa* und die Zwergspinne *Trematocephalus cristatus* eingestuft. Bei beiden Arten handelt es sich um arboricole Spinnen. Im Atlas der Spinnentiere Europas werden für *G. gibbosa* und *T. cristatus* eine Anzahl von Thüringer Funden wiedergegeben (ARACHNOLOGISCHE GESELLSCHAFT 2025), unter anderem aus Untersuchungen der Spinnenfauna des Hainichs. Die Gefährdungseinstufung dieser Arten für Thüringen muss deshalb überarbeitet werden.

Für die Weberknechte Thüringens liegt keine Rote Liste vor, sondern nur eine Checkliste ohne Angaben zur Häufigkeit oder Gefährdung der Arten (SACHER 2003). Unter den sechs im Exkursionsgebiet nachgewiesenen Weberknechtarten gelten vier bundesweit als sehr häufig und jeweils eine als häufig bzw. mäßig häufig (MUSTER et al. 2016). Überregional gefährdete Arten wurden nicht gefunden. Von C. Pape liegt zusätzlich ein Foto einer Tapezierspinne (*Atypus spec.*) vor. Leider lässt sich anhand des Fotos keine Artzugehörigkeit erkennen.

Plecoptera (Steinfliegen)

Bearbeiter: Martin Taeger

Aufgrund der geologischen Prägung ist das Exkursionsgebiet arm an Stand- und Fließgewässern. Kleinere Quellen finden sich nur an den Rändern des Gebietes an den Übergängen vom Muschelkalk zum Röt.

Während die oft flugkräftigen Arten der Trichoptera auch weitab ihrer Entwicklungshabitate gefunden werden können, sind Arten der Taxa Ephemeridae und

Plecoptera i.d.R. nur nahe ihrer Entwicklungsgewässer zu finden. Die Artnachweise der Steinfliegen entstammen insofern erwartungsgemäß ausschließlich dem Bereich Alte Hainsbachtal.

Im Exkursionszeitraum wurden sechs Steinfliegenarten in den Ausbeuten von Malaisefallen, beim Tagfang aber auch am Licht als Imago nachgewiesen.

Die festgestellten Arten sind in Deutschland und Thüringen nicht gefährdet. Sie sind in Thüringen weit verbreitet und häufig.

Ausgenommen *Nemoura cinerea*, als Süßwasserubiquist mit geringen Ansprüchen an Art und ökologischen Zustand ihrer Gewässer, besitzen alle nachgewiesenen Arten ihre Präferenzen im Wesentlichen in Gewässern der Mittelgebirge im Bereich der oberen und mittleren Salmonidenregion.

Orthoptera (Geradflügler)

Bearbeiter: Andreas Weigel

Aus den Artengruppen Heuschrecken (Saltatoria), Ohrwürmer (Dermaptera) und Schaben (Blattoptera) konnten während des Exkursions-Wochenendes insgesamt 37 Nachweise zu 18 Arten erfasst werden. Die drei Artengruppen wurden lediglich von zehn Teilnehmern als Beifänge oder Fotomotive mit registriert, eine gezielte Erfassung erfolgte nicht. Das Artenspektrum enthält entsprechend der vorherrschenden Biotope im Exkursionsgebiet sowohl silvicole und arboricole Arten (Buchenwälder) als auch typische Offenlandarten (Grünes Band). Die nachgewiesene Laubholz-Säbelschrecke (*Barbitistes serricauda*) ist als bemerkenswert einzustufen, da sie in Thüringen nach der aktuellen Roten Liste (TLUBN 2021) als extrem selten (Kategorie R) geführt wird. Wie ihr Name schon ausdrückt, kommt sie bevorzugt in Laubwäldern vor, ist aber stets nur selten und einzeln zu beobachten. Der Nachweis von jeweils einer Larve im letzten Stadium gelang am Waldrand des Hesselkopfes (Gebiet 5) und im Buchenwald an der Nase (Teilgebiet 1). Von dem in Thüringen stark gefährdet eingestuftem Kleinen Ohrwurm (*Labia minor*) gelang ein Nachweis mittels Lichtfalle am Hesselkopf (Teilgebiet 5). Diese Art wird bundesweit (BFN 2011) mit Vorwarnstatus geführt. Für die Bestimmung und Überprüfung einiger Arten, vor allem von Larvenstadien, gilt Herrn Dr. G. Köhler (Jena) ein besonderer Dank.

Thysanoptera: (Thripse)

Bearbeiter: Dr. Manfred Ulitzka

Thysanopteren wurden während der Exkursion gezielt durch Abklopfen von Pflanzen erfasst, aber auch als Beifänge in Eklektoren, Farbschalen und anderen Fallen. Insgesamt konnten so 294 Exemplare aus 31 Arten (21 Gattungen) nachgewiesen werden. Neben vielen häufigen Arten – vor allem Gras- und Blütenbewohnern –

wurde auch ein Weibchen einer Art erfasst, das hier besonders erwähnenswert erscheint: *Limothrips schmutzi* (Abb. 20). Diese, nah mit den häufigen Gewittertierchen (*Limothrips cerealium*) verwandte Art, tritt nur in begrenzten und lokalen Vorkommen in waldigem Gelände auf (ZUR STRASSEN 2003). Sie lebt einzeln an Gräsern, insbesondere an *Bromus*-Arten (Poaceae), und gilt als sehr selten. Das Tier wurde am 14.06.2025 von Yella Bernet und Manfred Ullitzka im Gebiet der Alte Hainsbachtal von Gräsern geklopft. Die Art ist aus dem Harz (Großer Fallstein, Niedersachsen) bekannt (SCHLIEPHAKE 1969), jedoch neu für Thüringen. Dadurch, dass es möglich war, viele Arten lebend zu fangen, gelangen gute Aufnahmen wie z. B. von *Baliothrips dispar* (Abb. 21 und 22).



Abb. 20: *Limothrips schmutzi* (Weibchen) – neu für Thüringen (Foto: Ullitzka 2025).



Abb. 21 und 22: *Baliothrips dispar*: oben ♀ (makroptere Form). unten ♂ (Männchen der paräarktischen Form sind stummelflüglig). Dieser hygrophile Thrips war rund um die Teiche (Alte Hainsbachtal) häufig zu finden. (Fotos: Ullitzka 2025).

Auchenorrhyncha (Zikaden)

Bearbeiter: Dr. Werner Witsack (Halle)

Es wurden insgesamt 137 männliche und 100 weibliche Zikaden determiniert. Einzeln erbeutete Weibchen waren teilweise schwer oder nicht sicher bestimmbar. Daher konnte eine Reihe dieser Weibchen nur in die Gattung eingeordnet werden. Erschwerend war auch, dass mir leider keine Fundort- und Habitatbeschreibungen vorlagen.

Es wurden insgesamt 37 Arten nachgewiesen. Unter den nur bis zur Gattung determinierten Weibchen können eventuell noch weitere Arten dabei sein. Die Mehrzahl der Arten gehört zu den selten bis häufig nachweisbaren.

Besonderes:

- Gattung *Cixius*: Die Gattung war mit vier Arten vertreten, was bemerkenswert ist.
- *Cicadula placida*: Diese Art ist erst in den letzten Jahren eingewandert. Sie ist inzwischen in Thüringen wie auch in Sachsen-Anhalt verbreitet und wird teilweise in größerer Anzahl beim Lichtfang nachgewiesen.
- *Errhomenus brachypterus*: Diese Art ist Bewohner der Bodenschicht und wird deshalb meist nur mit Bodenfallen nachgewiesen.
- *Edwardsiana sociabilis*: Ist in Deutschland nur zerstreut nachgewiesen, fehlt auch in vier Bundesländern.
- *Eupteryx curtisi*: Die Art wurde bis 2011 (KUNZ et al. 2011) in Thüringen noch nicht nachgewiesen.
- *Pentastiridius leporinus*: Die Art lebt normalerweise in Schilfbeständen. In den letzten Jahren ist sie als Überträger einer Bakterienerkrankung an Zuckerrüben und Kartoffeln von ökonomischer Bedeutung.

Heteroptera (Wanzen)

Bearbeiter: Dirk Frenzel (Sonneberg)

Mehr als 600 Exemplare von Land- und Wasserwanzen standen nach der diesjährigen TEV-Exkursion zur Auswertung zur Verfügung. Diese wurden im Exkursionszeitraum durch die beachtliche Zahl von 14 Teilnehmern über Proben oder Bilder erbracht. Im Ergebnis konnten 99 Wanzenarten für das Untersuchungsgebiet nachgewiesen werden. Von den acht definierten Sammelgebieten fanden bei den Erfassern das zentrale Gebiet um das Hainsbachtal und die Burgruine Altenstein, besonders aber die strukturreichen Flächen im Grünen Band zwischen Iberg und Hesselkopf Beachtung. Allein $\frac{2}{3}$ aller erfassten Arten wurden in den Biotopen des Grünen Band aufgefunden, 45 Arten ausschließlich hier.

In dem, in der Exkursionsnumerik Gebiet Nummer 4-1, genannten Bereich Wiesenfeld/Rachelsberg gelang der faunistisch interessanteste Wanzennachweis.

Hier wurde durch Ullrich Keimling die hübsche Bodenwanze *Horvathiolus superbus* (Lygaeidae; Abb. 23) erfasst. Diese in der Paläarktis weit verbreitete Art zählt in Deutschland zu den Seltenheiten. Nach Literaturangaben lebt die Art an verschiedenen niedrigen Blütenpflanzen wie Fetthenne (*Sedum*), Thymian (*Thymus*), Greiskräuter (*Senecio*) und Anderen auf trocken-warmen, steinigem Böden. In der Datenbank der Thüringer Insekten sind drei historische Funde dieser Art bis zum Jahr 1970 verzeichnet. Nachdem sie im letzten Jahr bei Langenfeld wiedergefunden wurde, handelt es sich hier also um den zweiten aktuellen Fund für Thüringen.



Abb. 23: Die auffällige Bodenwanze *Horvathiolus superbus* konnte am Rachelsberg nachgewiesen werden (Quelle: <https://www.britishbugs.org.uk/>).

Aus dem Gebiet des Grünen Band stammen weitere Nachweise seltener und in Thüringen im Bestand gefährdeter Heteropteren. Die Weichwanze *Asciodema obsoleta* (Miridae) lebt an Besenginster (*Cytisus scoparius*). Obwohl dies eine häufige Pflanze ist, wird die Art eher selten gefunden. Ein historischer Thüringer Fund datiert aus dem Jahr 1936. Bis zum Jahr 2002 enthält die Datenbank nur diesen Nachweis. Erst ab dem Jahr 2002 liegen dann mehrere von Jürgen Küssner erbrachte Funde aus verschiedenen Thüringer Regionen vor. Faunistisch

interessant sind auch die Funde der beiden Raubwanzen *Phymata crassipes* und *Empicoris baerensprungi* (Reduviidae). *P. crassipes* ist eine zoophage Art, die auf niedrigen Pflanzen und vor allem auch auf Blüten gefunden wird. Der deutsche Name Teufelchen bezieht sich auf ihr Aussehen und ist für dieses Tier sehr zutreffend. Bei *E. baerensprungi* handelt es sich um ein kleines (> 5mm), sehr zartes Insekt von mückenhaftem Aussehen. Der deutsche Name der Gattung Mückenraubwanzen zielt darauf ab. Wohl wegen dieser Ähnlichkeit landete unser aktueller Fund zur Bestimmung auch zuerst im Fliegenmaterial, bis unser Kollege Eric Anton die Zugehörigkeit dieses Tieres richtig erkannte. Diese seltene Art lebt vorwiegend auf flechten- oder moosbewachsenen Rinden von Laubbäumen oder Tothölzern und ernährt sich räuberisch von noch kleineren Insekten wie Rindenzäusen oder Mücken. Die europäisch verbreitete und in Deutschland recht selten gefundene Netzwanze *Catoplatys fabricii* trat ebenfalls im Grünen Band auf. Sie lebt an der Wiesen-Margerite (*Chrysanthemum leucanthemum*). Aus Thüringen ist die Art bis zum heutigen Zeitpunkt von 20 Fundorten bekannt geworden, wird jedoch nur sporadisch und zumeist in Einzelexemplaren erfasst.

Neuropterida (Netzflüglerartige)

Bearbeiter: Martin Taeger

Das Gebiet ist aus neuropterologischer Sicht bisher weitestgehend unbekannt. Die Webseite „Neuropteren.rotelistezentrum.de“ enthält für das untersuchte Gebiet (MTB 4626, 4726) in Thüringen, mit Ausnahme einer Angabe zu *Drepanopteryx phalaenoides* (Schimberg, 01.06.1979, leg. Scharf & Scharf), keine Nachweise von Neuropteroidea.

Einen relativ aktuellen Stand zur Situation der Netzflüglerartigen gibt die Provisorische Rote Liste und Gesamtartenliste (GRUPPE et al. 2021) mit Stand 29.06.2017 wieder, die jedoch für nahezu alle Arten hinsichtlich ihrer Kategoriezuordnung, von wenigen Arten abgesehen, auf unzureichende Datenlage hinweist. Diese Einschätzung betrifft alle vorliegend gefundenen Arten.

Unabhängig davon werden alle im Rahmen der diesjährigen TEV-Exkursion festgestellten Arten im Rahmen der Provisorischen Roten Listen der Bundesrepublik als mäßig häufig bis sehr häufig eingeschätzt.

Eine systematische und zielgerichtete Erfassung von Neuropteren wurde vorliegend nicht vorgenommen. Die zur Bestimmung gelangten Tiere entstammen Ausbeuten am Licht, aus Malaise- und Eklektor-Fallen sowie händischen Beifängen. Insgesamt befanden sich als Beifänge 27 Arten dieser Überordnung in den Samelausbeuten. Die Vorkommen aller nachgewiesenen Arten sind für Thüringen aus den letzten 20 Jahren belegt.

Bei den gefundenen Arten handelt es sich überwiegend um euryöke, weit verbreitete und nicht seltene Arten ohne strengere Bindung an spezifische Habitate.

Zu diesen zählen neben anderen insbesondere *Coniopteryx tineiformis*, *Hemerobius micans*, *Micromus variegatus*, *Drepanopteryx phalaenoides*, *Chrysoperla carnea* s.str., *Nineta flava*, *Cynctochrysa albolineata* und *Euroleon nostras*. Die Entwicklung dieser Arten erfolgt, ausgenommen *Euroleon nostras*, überwiegend an Laubgehölzen der Baum- und Strauchschicht.

Präferenzen zu feuchten schattigen Biotopen liegen demgegenüber nur bei einer geringen Anzahl nachgewiesener Arten vor, dies betrifft insbesondere *Chrysotropia ciliata* und *Psectra diptera*.

Arten wärmebegünstigter Standorte sind u.a. *Coniopteryx borealis*, *Coniopteryx pygmaea*, *Hemerobius nitidulus* und *Notochrysa fulviceps*. Während *Coniopteryx borealis* und *pygmaea* nicht zu trockene Standorte bevorzugen, ist *Hemerobius nitidulus* ausgeprägt xerothermophil. *Hemerobius nitidulus* besitzt als Charakterform trockenwarmer Kiefernstandorte eine ausgeprägte Präferenz für *Pinus*-Arten.

Besonders zu erwähnen sind die Nachweise von *Chrysopa nigricostata* und *Nineta inpunctata*. *Chrysopa nigricostata* wird hinsichtlich ihrer Häufigkeit in den Provisorischen Roten Listen der Bundesrepublik als „sehr selten“ angegeben.

Die Webseite „Neuropteren.rotelistezentrum.de“ gibt für diese Art für Deutschland lediglich elf Fundangaben aus den Jahren nach 2000, davon eine in Thüringen aus dem Jahr 2014 aus dem Bereich Amt Wachsenburg.

Von dieser Art wurde am 15.06.2025 im Bereich der Nase (Gebiet 1) ein ♀ am Licht erbeutet. *Chrysopa nigricostata* bevorzugt trockene steppenartige Biotope.

Die Schwärzliche Florfliege *Nineta inpunctata* ist in Deutschland extrem selten und wird nur wenig nachgewiesen. Die Webseite „Neuropteren.rotelistezentrum.de“ gibt für diese Art für Deutschland lediglich acht Fundangaben aus den Jahren nach 2000, welche sich alle im Gebiet des Saarlandes und Bayerns befinden.

Die Art wurde in Deutschland in unterschiedlichsten Habitaten von steppenähnlichen Biotopen mit Eichengebüschen bis hin zu vegetationsreichen Hängen in Mittelgebirgen beobachtet. Ihre Larvalentwicklung wird in der Strauchschicht vor allem in Eichenwäldern vermutet. Der Erstnachweis von *Nineta inpunctata* für Thüringen erfolgte 2022 im Thüringer Waldes nahe Tabarz. Im Rahmen der diesjährigen Exkursion wurden 2 ♂ am 13.06.2025 im Bereich des ehemaligen Grenzstreifens am Licht sowie am 15.06.2025 1 ♂ an den Dietzenröder Klippen am Licht nachgewiesen.

Coleoptera (Käfer)

Bearbeiter: Marcel Müller (Carabidae) & Andreas Weigel (Sonstige)

Gesamt-Überblick

Erwartungsgemäß ist die Ordnung der Käfer, wie bei allen bisherigen Exkursionen des TEV, wiederum am artenreichsten vertreten. Während des Exkursionszeitraumes, mit den Hauptaktivitäten am Wochenende vom 13. – 15.06.2025, konnten insgesamt 921 Käferarten aus 74 Familien nachgewiesen werden. Insgesamt wurden 3235 Einzelnachweise mit 10.861 Exemplaren erfasst. Diese Artenzahl an Käfern ist die bisher höchste der seit 2013 insgesamt durchgeführten 12 Vereinsexkursionen.

Käfernachweise stammen von insgesamt 34 Teilnehmern, wobei neben umfangreichen Ausbeuten auch zufällige Beifänge sowie zahlreiche Käferfotos bestimmt werden konnten. Von 14 Fundorten im NSG und zwei zusätzlichen außerhalb des NSG liegen Nachweise vor (Tab. 3). Die hohe Artenzahl konnte einerseits durch die überdurchschnittlich vielen Akteure, die Käfer besammelten erreicht werden, aber auch durch die Anwendung eines breiten Methodenspektrums. Neben den üblichen Handfangmethoden (Kescher- und Klopfschirmfang, Sichtbeobachtungen etc.) kamen auch diverse Fallen (Lichtfallen, Malaisefallen, Eklektoren, Köderfallen) zum Einsatz, die zum Teil bereits vor dem Exkursions-Wochenende im Gebiet installiert wurden. Zahlreiche Nachweise erbrachten zudem vier Autokescherfänge die jeweils mehrere Kilometer, sowohl durch die Buchenwälder des Gebietes als auch entlang des Plattenweges auf dem Grünen Band, erfolgten. Sowohl qualitativ als auch quantitativ ist diese Methode eine der ergiebigsten. Es werden vor allem

kleine und kleinste Arten gefangen, die mit anderen Methoden nur schwierig nachzuweisen sind. Durch die Anwendung der vier Autokeschefahrten konnten insgesamt 236 Arten nachgewiesen werden, davon 76 nur mit dieser Methode.

Die Artenliste enthält 441 exklusive Käferarten, das sind Arten, die nur durch einen Sammler nachgewiesen wurden, ein Indiz dafür, dass das reale Artenspektrum im Gebiet bisher nur unzureichend erfasst ist.

Aus naturschutzfachlicher Sicht wertvoll sind 69 Arten der Roten Listen von Thüringen (TLUG 2011, TLUBN 2021) und 111 Arten der Roten Listen von Deutschland (BFN 2016, 2021). Bundesweit werden allerdings 33 Arten mit Vorwarnstatus geführt, bei 25 Arten ist auf Grund der Datenlage keine Einstufung möglich und bei weiteren 10 Arten ist eine Gefährdung anzunehmen. Insgesamt 46 der nachgewiesenen Arten sind gesetzlich besonders geschützt und eine Art ist streng geschützt (BARTSCHV 2005).

Besonders ergiebig waren die Fangergebnisse bei den Käfern offensichtlich im Alte Hainsbachtal (Fundort 2-1). 22 Teilnehmer konnten hier die stattliche Anzahl von insgesamt 425 Käferarten nachweisen. Ebenfalls zahlreiche Arten (299) liegen vom Fundort 5-3 vor, einem Abschnitt des Grünen Bandes in der Umgebung des Hesselkopfes, wo der unmittelbare Zugang zum Grünen Band lag. Zahlreiche naturschutzfachlich wertvolle Artnachweise gelangen vor allem auf dem Rachelsberg (Fundort 4-1).

Tabelle 3: Übersicht der Fundorte (FO) im Exkursionsgebiet mit den Anzahlen nachgewiesener Käferarten

Ortsbezeichnung	FO-Nr.	Anzahl Nachweise	Anzahl Arten	Exklusive Arten vom FO	Anzahl Beobachter
Nase	1-1	379	243	44	12
Dietzenröder Klippen	1-2	69	58	2	4
Alte Hainsbachtal	2-1	800	428	159	22
Rösenbachtal	2-2	105	87	12	6
Scharfenberg	2-3	15	15	0	3
Burgruine Altenstein	3-1	121	102	10	14
Streuobstwiese bei Burgruine Altenstein	3-2	163	126	29	8
Rachelsberg	4-1	372	221	42	7
Gleichenberg	4-2	15	15	0	1
Grünes Band, Umg. Iberg	5-2	152	100	23	6
Grünes Band, Umg. Hesselkopf	5-3	532	299	72	16
Grünes Band südlich Hesselkopf	5-4	114	111	13	4
NSG „Stein-Rachelsberg“, Buchenwälder	8	277	210	52	3
Hessellücke	8-2	15	15	0	1
Gut Hessel, ND Eiche	10	33	33	14	1
Grünes Band nördlich Uhlenkopf	11	64	56	5	4

Im Gesamt-Artenspektrum der Käfer gehören mit etwas mehr als 300 Arten rund ein Drittel zu den xylobionten Formen, weitere etwa 150 Arten sind sonstige Waldbewohner (silvicole Arten), was bei der Biotopausstattung des Exkursionsgebietes auch zu erwarten war. In dieser ökologischen Gruppe sind auch die meisten naturschutzfachlich wertgebenden und faunistisch bemerkenswerten Arten enthalten.

Die coleopterologisch bisher unerforschten Waldbereiche im NSG, die vor allem von differenzierten Buchenwald-Gesellschaften geprägt werden, erweisen sich als wertvolle Lebensräume mit einer artenreichen Xylobiontenfauna. Dass es sich zumindest teilweise um alte, traditionsreiche Laub- und Laubmischwälder handelt, die zudem einen hohen Totholzanteil aufweisen (z.B. die Trockenwälder an den Steilhängen und Feldbereichen der „Nase“ und Dietzenröder Klippen“ oder der Altholzbestand um die Burgruine Altenstein), indiziert vor allem das Vorkommen von insgesamt sechs Urwaldrelikt-Arten (MÜLLER et al. 2005, ECKELT et al. 2017). Dies sind die Arten *Aesalus scarabaeoides*, *Crepidophorus mutilatus*, *Gasterocercus depressirostris*, *Ipidia binotata*, *Pediacus dermestoides* und *Synchita separanda*. Besonders erwähnenswert ist der Kurzschrüter *Aesalus scarabaeoides*, eine unserer seltensten Hirschkäferarten. Er lebt in rotfaulem Totholz alter Laubbäume, besonders von Eichen, mit ganz speziellem Mikroklima lebt. Die Art war bisher im gesamten Eichsfeld nicht bekannt. Der Nachweis gelang U. Keimling am 14.06.2025 während eines Lichtfanges auf der Streuobstwiese an der Burgruine Altenstein (Fundort 3-2). Zudem gelangen auch ein Nachweis unseres größten einheimischen Käfers, dem Hirschkäfer *Lucanus cervus*, durch A. Kopetz und T. Riehe beim Lichtfang auf dem Rachelsberg (Fundort 4-1). Die FFH-Art ist im Eichsfeld bisher nur sehr lokal bekannt und war hier ebenfalls nicht zu erwarten. Weiterhin erwähnenswert ist unter den xylobionten Arten der Wiederfund der Pochkäferart *Hadrobregmus denticollis* für Thüringen. Insgesamt gelangen drei Nachweise der Art durch J. Müller, T. Riehe und A. Weigel, zwei jeweils durch Lichtfang auf den Dietzenröder Klippen (Fundort 1-2) und dem Rachelsberg (Fundort 4-1) und einer mittels EKL auf der Nase (Fundort 1-1), was auf eine stabile Population im Gebiet hinweist. Es handelt sich um eine westlich verbreitete Art (Abb. 24), die in Thüringen lediglich durch einen historischen Nachweis von Zella-Mehlis aus dem 19. Jh. belegt war (KELLNER 1857). Nach BLEICH et al. (2025) sind aus Ostdeutschland bisher keine weiteren Funde der Art bekannt. Es handelt sich um eine in feuchteren Laubwaldgesellschaften verbreitete Art, deren Larvalentwicklung in weißfaulen, stehenden Laubholzstämmen in wärmebegünstigter Exposition erfolgt. Es werden sowohl relativ schwache als auch sehr starke Dimensionen (z.B. dicke Hainbuchenäste und Stämmchen, Erlenstämmen mittleren Durchmessers, meterdicke Rotbuchen-Ruinen) besiedelt (MÖLLER 2009).

Aus der Familie der Bockkäfer konnte A. Kopetz während eines Lichtfanges auf dem Rachelsberg (Fundort 4-1) ein Exemplar des sehr seltenen Lindenbock *Oplosia cinerea* nachweisen (Abb. 24). Die Art entwickelt sich monophag in Linde, wobei, feuchte am Boden liegende Äste von 15-20cm Durchmesser bevorzugt

werden (KLAUSNITZER 2016). Die hydrophile Art ist in ganz Deutschland selten, es sind nur wenige Vorkommen bekannt, was wahrscheinlich auch daran liegt, dass die Imagines nur schwer zu finden sind.

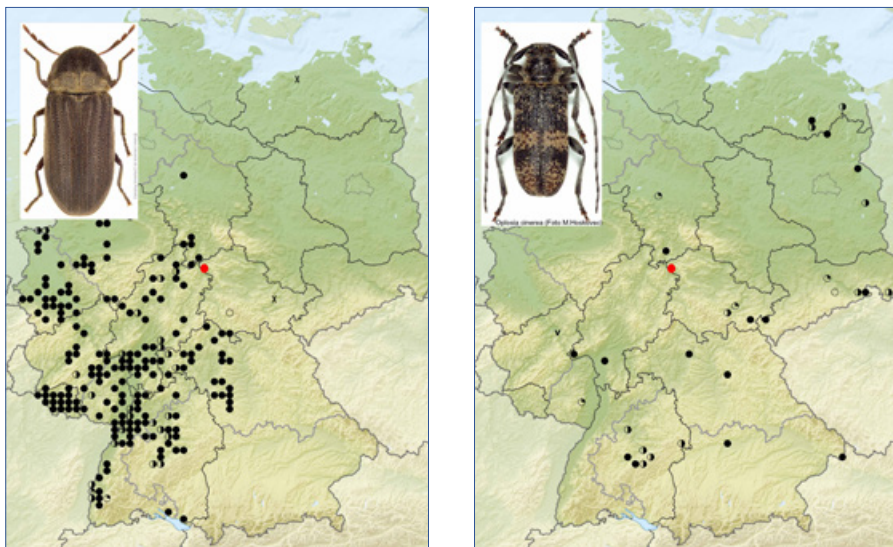


Abb. 24: Verbreitungskarten von *Hadrobregmus denticollis* und *Oposia cinerea* in Deutschland (verändert nach BLEICH et al. 2025).

C. Pape hat an liegenden Eichen-Stämmen im ehemaligen Steinbruch am Scharfenberg (Fundort 2 – 3) einen *Colydium noblecourti* fotografiert (Abb. 25). Die räuberische Art, die verschiedenen anderen Holzinsekten nachstellt, wurde erst 2024 beschrieben, und konnte bereits mehrfach in Thüringen nachgewiesen werden (WEIGEL & KOPETZ 2025). Der Nachweis stellt für den gesamten Raum Nordwest-Thüringen den Erstnachweis dar.



Abb. 25: *Colydium noblecourti* auf gelagerten Eichen-Stämmen (Foto: C. Pape 2025).

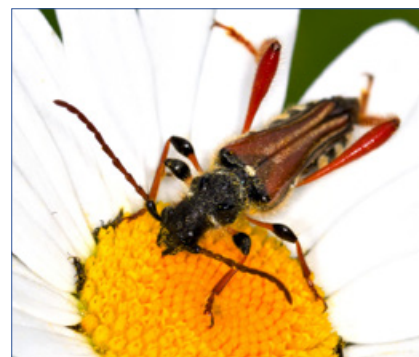


Abb. 26: Roter Spitzdeckenbock *Stenopterus rufus* auf einer Margariten-Blüte beim Hesselkopf auf den Grünen Band (Foto: C. Pape 2025).

Ebenfalls nach einem Foto konnte der in Thüringen seltene und gefährdete, blütenbesuchende Rote Spitzdeckenbock *Stenopterus rufus* identifiziert werden (Abb. 26). C. Pape fotografierte das Exemplar am 15.06.2025 auf einer blühenden Margarine am Grünen Band (Fundort 5-3).

Während die meisten der nachgewiesenen xylobionten Käferarten in differenzierten Totholzhabitaten der vorherrschenden Buchen leben, kommen auch einige seltene Arten in anderen Baumarten und deren Totholzstrukturen vor, wie beispielsweise die seltenen und gefährdeten Arten *Anthaxia manca*, *Aulonium trisulcum* und *Exocentrus punctipennis*, die mit Ulmen-Arten assoziiert sind.

Neben diesen bevorzugt an Laubholz nachgewiesenen Holzkäferarten sind im Artenspektrum auch insgesamt 46 typische Nadelholz-Besiedler enthalten. Nadelbäume kommen im gesamten Gebiet nur vereinzelt vor oder finden sich maximal in kleinen Gruppen. Die vorhandenen Fichten und Kiefern beherbergen auch seltene Arten, wie *Wanachia triguttata*, *Placusa depressa*, *Phloeostiba lapponica* oder *Anidorus nigrinus*. Der Düsterkäfer *W. triguttata* ist in Thüringen relativ selten und als gefährdet eingestuft. Im Gebiet gelangen zahlreiche Nachweise durch mehrere Sammler. Als expansiv einzustufen ist die Urwaldreliktart *Ipidia binotata*. Die wohl nicht nur am Nadelholz lebende corticole Glanzkäferart konnte durch mehrere Teilnehmer an den Fundorten 2-1, 2-3 und 8 nachgewiesen werden.

Knapp ein Fünftel der nachgewiesenen Arten (etwa 160 Arten) sind typische Wald- oder Gehölzbewohner. Dabei handelt es sich u.a. um epigäische Räuber (zahlreiche Lauf- und Kurzflügelkäfer) oder um phytophage Arten der Kraut-, Strauch- und Baumschicht (vor allem Blatt- und Rüsselkäfer). Von ersteren ist der nur in naturnahen und totholzreichen Laubwäldern lebende, gesetzlich geschützt *Carabus irregularis* zu erwähnen, den T. Riehe auf dem Rachelsberg (Fundort 4-1) nachweisen konnte. *Atheta melanaria* galt bis 2017 in TH als verschollen und wurde entsprechend in der Kategorie 0 geführt (TLUG 2011). Die xero- und coprophile Art lebt in Sandgebieten, auf Magerrasen und in Trockenwäldern, vor allem an Rinder- und Pferdekot. Die Art ist offensichtlich in Ausbreitung, in den letzten Jahren gelangen mehrfach Nachweise durch gezielte Untersuchungen an Kot, vor allem im NP „Hainich“. Im NSG konnte ein Exemplar durch KFA in den Buchenwäldern des Gebietes nachgewiesen werden.

Aus der Gilde der phytophagen Waldarten konnte mit dem Rüsselkäfer *Adexius scrobipennis* (Abb. 27) ein seltener und in Thüringen stark gefährdeter Rüsselkäfer im Gebiet entdeckt werden. Der unscheinbare Rüsselkäfer lebt epigäisch im Moos

und Pflanzendetritus in alten, traditionsreichen Laubwäldern. Ein Exemplar dieser Art wurde am 14.06.2025 durch A. Kopetz im Bereich Rachelsberg (Fundort 4-1) aus der Bodenstreu gesiebt. Ökologisch ähnlich eingemischt ist der seltene und stark gefährdete Blattkäfer *Mniophila muscorum*, der ebenfalls am Rachelsberg aus Bodenstreu von M. Mühlfeit und U. Keimling gesiebt wurde. M. Mühlfeit konnte in einer stärker vermoosten Kalkschotterhalde am Rachelsberg zudem den seltenen Kurzflügelkäfer *Stenus glacialis* (Abb. 27) in 3 Exemplare sieben. Die kolon bis montan verbreitete Art war in Thüringen bisher nur aus der Rhön bekannt.



Abb. 27: *Adexius scrobipennis* und *Stenus glacialis* zwei bemerkenswerte Käferarten im Exkursionsgebiet (Quelle: <https://coleoweb.de>).

Weitere naturschutzfachlich wertvolle phytophage Arten der Wälder im Gebiet sind der Gelbfüßiger Glanzrüssler *Polydrusus flavipes*, den J. Müller im Bereich Nase und Dietzenröder Klippen (Fundorte 1-1, 1-2) nachweisen konnte, und *Ceutorhynchus scrobicollis*, von dem U. Keimling ein Nachweis im Alte Hainsbachtal (Fundort 2-1) gelang. Während *C. scrobicollis* in der Krautschicht, monophag an Knoblauchsrauke (*Alliaria petiolata*) lebt (RHEINHEIMER & HASSLER 2010), kommt der arboricole *P. flavipes* besonders auf Eichen vor, vor allem in Eichen-Sumpfwäldern in Flussauen (RHEINHEIMER & HASSLER 2010).

Mehr als 40% der nachgewiesenen Arten sind entweder Lebensraum-Ubiquisten (etwa 110 Arten) oder typische Offenlandbewohner bzw. Besiedler offener Biotopstrukturen wie magere Wiesen, Streuobstwiesen oder Waldrandbereiche. Diesbezüglich bietet das Grüne Band eine Vielfalt unterschiedlicher Biotopstrukturen, an denen auch zahlreiche Arten dieser Gilden zu finden waren.

Unter den insgesamt 61 nachgewiesenen Blattkäferarten, die vor allem Offenland-Biotope bewohnen, ist der Nachweis des Auen-Schreckenkäfers *Pachybrachis sinuatus* zu erwähnen. Ein Exemplar dieser in Thüringen hochgradig gefährdeten, phytophagen Art konnte J. Müller an der Nase (Fundort 1-1) nachweisen. Es handelt sich um eine Charakterart der Weidengebüsche in Fluss- und Bachauen, in eher kühlfeuchten Lebensräumen (RHEINHEIMER & HASSLER 2018). Der Nachweis im Bereich der „Nase“ ist somit eher als zufällig zu werten. Den seltenen Löwenzahn-Schildkäfer *Cassida panzeri* (Abb. 28) konnte A. Kopetz am Grünen Band in der Umgebung des Hesselkopfes (Fundort 5-3) nachweisen. Die Art magerer bis wechselfeuchter Wiesen und trockener Standorte lebt oligophag am Löwenzahn (*Taraxacum*) (RHEINHEIMER & HASSLER 2018). Von M. Stern und L. Wessel wurden mehrere Exemplare des Waldreben-Erdflöhs *Longitarsus conspicibilis*, im Bereich Nase (Fundort 2-1) und im Rösenbachtal (Fundort 2-2) gesammelt. Die Identität des Taxons ist umstritten und wird zum Teil als Unterart zu *L. luridus* geführt. Die bisher in Thüringen nicht bekannte Art soll wohl monophag an Waldrebe (*Clematis vitalba*) leben (RHEINHEIMER & HASSLER 2018).

Die Rüsselkäfer (ohne Borkenkäfer) sind mit 100 Arten vertreten, wobei der weitaus größte Teil der phytophagen Arten diverse Offenlandbiotope bewohnt. Besonders zu erwähnen ist hier der Schwarzgekörrnte Dickmaulrüssler *Otiorhynchus pinastri* (Abb. 28), der von mehreren Sammlern (AK, AW, DK, LW, MS) an unterschiedlichen Standorten (1-1, 2-2, 5-2, 5-3) nachgewiesen werden konnte. Die angeblich polyphage Art (RHEINHEIMER & HASSLER 2010) wird bei uns ausschließlich an Schwalbenwurz (*Vincetoxicum hircundinaria*) gefunden und gilt in Thüringen als sehr selten.



Abb. 28: Bemerkenswerte Käferarten im Exkursionsgebiet, links *Cassida panzeri* und rechts *Otiorhynchus pinastri* (Quelle: <https://coleoweb.de>).

Aquatische und semiaquatische Käferarten sind im Gebiet immerhin mit 41 Arten aus 10 Familien vertreten, obwohl das NSG bezüglich aquatischer Lebensräume und Habitate eher nicht besonders reichhaltig ausgestattet ist. Der Alte Hainsbach ist das einzige wohl regelmäßig wasserführendes Fließgewässer, neben zwei kleinen stark verlandeten Tümpeln und temporär wasserführenden Waldbächen (u.a. Rösenbach). Die Gilde der Wasserkäfer enthält dennoch einige naturschutzfachlich wertvolle Arten wie *Eubria palustris*, die U. Keimling nachweisen konnte (Fundort 2-1). Es handelt sich bisher erst um den fünften Nachweis für Thüringen. Die Larvalentwicklung der Art erfolgt in kleinen Bächen, an überrieselten Steinen und in nassem Moos (Koch 1989). Ebenfalls in Thüringen sehr selten ist der Sumpfkäfer *Elodes tricuspis*. Nach 2000 liegt hiermit der dritte Nachweis in Thüringen vor. Nachweise zahlreicher Exemplare, vor allem durch LF im Alte Hainsbachtal, gelangen E. Anton und M. Mühlfeit. Die Larven der Art leben in Fließgewässern unter Steinen und im Moos, die Imagines sind auf der Vegetation in feuchten Wäldern zu finden.

Durch die Autokescherfänge gelang ein Neunachweis für Thüringen, von dem erst 2004 beschriebenen Punktkäfer *Clambus lohsei*. Am 14.06.2025 fand sich 1 Exemplar im Autokescher bei der Fahrt durch die Buchenwälder des Gebietes. Bei den Arten der Gattung *Clambus* handelt es sich meist um mycetophile Ubiquisten, die oft mittels KFA nachgewiesen werden.

Dem Teilnehmer U. Keimling gelangen, wie bereits in vorherigen Exkursionen, auch dieses Mal wieder mehrere Nachweise sogenannter „Seltenheiten“. Zum einen der erstmalig für Thüringen nachgewiesene Federflügler *Acrotrichis lucidula* (Abb. 29), von dem er 1 Exemplar aus Bodenstreu am Rachelsberg (Fundort 4-1) sieben konnte. Die Bestimmung des weiblichen Exemplars konnte freundlicherweise durch den schwedischen Spezialisten M. Sörensen (Lund) bestätigt werden. Die Ökologie der winzigen Art ist wenig bis gar nicht bekannt. Die meisten Arten der Gattung leben an Dung und unter faulenden und gärenden Pflanzenteilen, unter Aas, an Saftfluss, in Vogelnestern und bei Ameisen. Sie fliegen meist gegen Sonnenuntergang und kommen auch zum Licht (<https://coleonet.de/coleo>). Nachweise von *Acrotrichis lucidula* gibt es vor allem im Westen von Deutschland (Abb. 28), wobei ein Großteil allerdings nicht aktuell ist. Nach BLEICH et al. (2025) ist die Art zudem neu für Ostdeutschland.

Ebenfalls neu für Thüringen ist der Glanzkäfer *Lamiogethes persicus* (Abb. 29), den U. Keimling auf der Streuobstwiese (Fundort 3-2) am 14.06.2025 gekeschert hat. Die Bestimmung erfolgte freundlicherweise durch den tschechischen Spezialisten der Familie J. Jelinek (Prag). Die Brutpflanze der Art ist *Stachys officinalis* (Echter Ziest). Die Verbreitung ist noch wenig geklärt, da der Artstatus erst durch AUDISIO (2009) revidiert wurde.

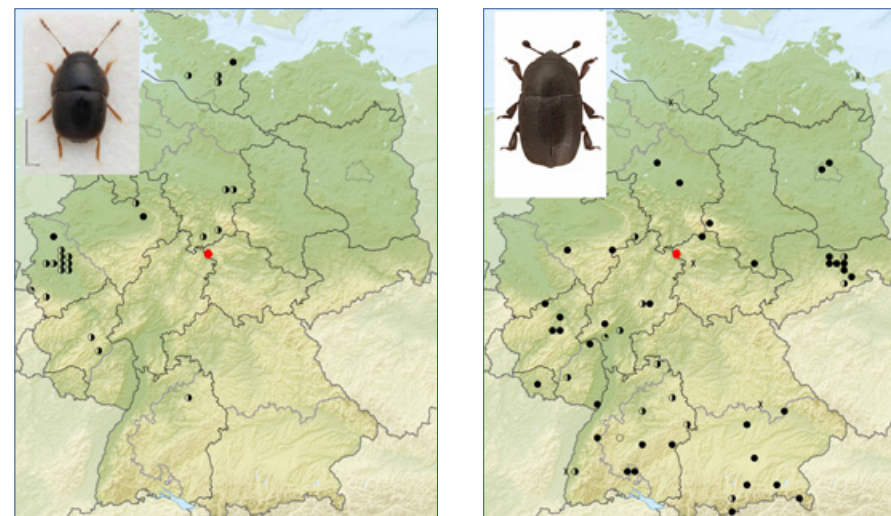


Abb. 29: Verbreitungskarten von *Acrotrichis lucidula* und *Lamiogethes persicus* in Deutschland (verändert nach BLEICH et al. 2025) (Fotos: <https://coleoweb.de>).

Laufkäfer (Carabidae)

Insgesamt konnten über den Zeitraum der Erfassung und mithilfe aller eingesetzten Methoden 64 Arten von Laufkäfern nachgewiesen werden. Die Diversität der Laufkäfer ist mit dieser Artenzahl zwar nicht außergewöhnlich hoch, dennoch zeigt sie für die Habitatstruktur des Untersuchungsgebiets eine beachtliche Vielfalt.

Betrachtet man die einzelnen untersuchten Standorte, so zeigt sich, dass die meisten Arten (31) im Teilgebiet 5 „Grünes Band“ nachgewiesen wurden, gefolgt vom Teilgebiet 2 mit seinen Kalksinterbächen und Feuchtgebieten (27 Arten) und den Muschelkalk-Schutthalden und Felsen des Teilgebietes 4 „Gleichenberg und Rachelsberg“ (20 Arten). Diese Unterschiede stehen einerseits im Zusammenhang mit der jeweiligen Biotopausstattung, andererseits mit der Anzahl der Exkursionsteilnehmenden, die dort gesammelt haben.

Das Grüne Band weist eine hohe Strukturvielfalt offener Lebensräume auf. Dort wurden mehrere intensive Lichtfänge durchgeführt, und auch tagsüber wurde das Gebiet von vielen Teilnehmenden gründlich abgesucht. Das Interesse war hier besonders groß. Ähnlich intensiv wurde auch der Alte Hainsbach beprobt, wo neben vegetationsarmen und -reichen Uferhabitaten auch kleine Bruch- bzw. Feuchtwälder, Röhrichte und offene Feuchtbereiche vorhanden sind.

Die geringsten Artenzahlen wurden in den Buchenwäldern, den Standorten 6 (0 Arten), 7 (1 Art) und 8 (2 Arten) festgestellt. Dies könnte einerseits an der generell geringeren Artenausstattung solcher Habitate (v. a. Wald- und arboricole Arten) liegen, andererseits an den verwendeten Nachweismethoden. Während

der Exkursion wurden vor allem Handfänge und Kescherfänge durchgeführt, jedoch kaum Barber-Bodenfallen und nur vereinzelt Luft-Elektoren eingesetzt. Diese Methoden liefern gerade in solchen Habitaten und für Laufkäfer meist die höchsten Artenzahlen (SCHUCH et al. 2020). Auch die meisten Lichtfänge fanden an anderen Standorten statt.

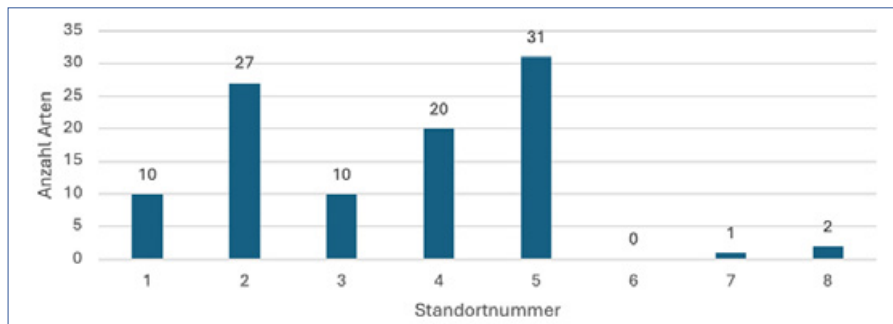


Abb. 30: Anzahl an Laufkäfer-Arten, die in den jeweiligen Standorten nachgewiesen wurden.

Eine Aufschlüsselung der Lebensraumpräferenzen (nach TRAUTNER & BRÄUNICKE 2009) zeigt, dass das Gebiet Lebensräume für Arten unterschiedlichster Biotop-typen bietet (Abb. 30). Nachgewiesen wurden Arten, die sowohl Sonderstandorte (z. B. Binnenlandsalzstellen oder Roh- und Skelettböden), Feuchtgebiete (z. B. Uferhabitate oder feuchte Wälder) als auch Trockengebiete (z. B. offene Kulturlandschaften) bevorzugen. Auch Arten mit enger Lebensraumbindung (nach BRÄUNICKE & TRAUTNER 2009) finden im Untersuchungsgebiet geeignete Strukturen (vgl. Abb. 31).

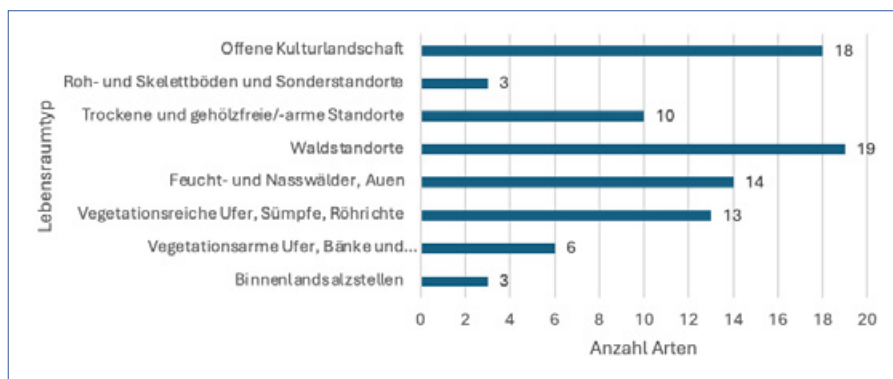


Abb. 31: Lebensraumpräferenzen der im Untersuchungsgebiet nachgewiesenen Carabiden-Arten (nach BRÄUNICKE & TRAUTNER 2009). Es ist zu beachten, dass mehrere Arten mehrere Habitattypen präferieren können, weshalb die Summe der Artenzahlen, nicht der Anzahl an im Gebiet nachgewiesenen Arten entspricht.

Das Gebiet umfasst zahlreiche Waldflächen (z. B. Buchenwälder), die von offenen Lebensräumen (z. B. Grünes Band, Wiesen und Äcker) umgeben sind. Dies korreliert mit den Ergebnissen der Abbildungen 31 und 32, da die meisten Arten entweder Waldhabitate (z. B. *Carabus irregularis*) oder offene Kulturlandschaften (z. B. *Ophonus puncticeps*) bevorzugen. Darüber hinaus wurden auch mehrere Arten feuchter Wälder (z. B. *Limodromus assimilis*) sowie Uferbereiche (z. B. *Acupalpus dubius*, *Chlaenius vestitus*) nachgewiesen, insbesondere an den Bachläufen und deren Aufschwemmungsbereichen (z. B. Alte Hainsbach).

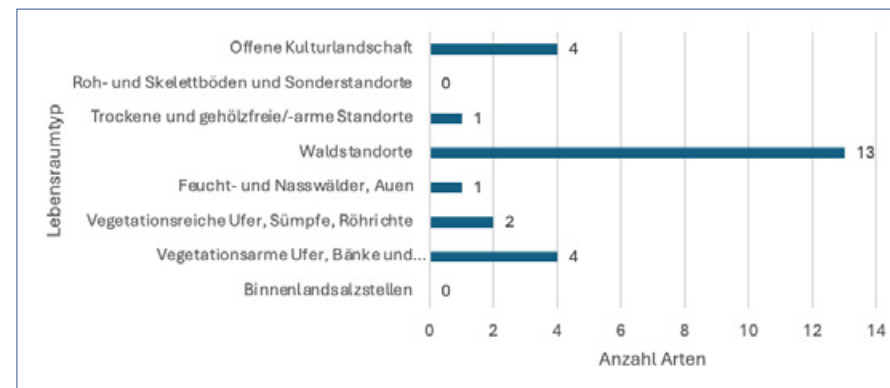


Abb. 32: Anzahl im Gebiet nachgewiesener Arten, die nach BRÄUNICKE & TRAUTNER (2009) nur einen bestimmten Lebensraumtypen präferieren.

Unter den nachgewiesenen Arten befinden sich fünf Arten, die in einer Gefährdungskategorie der Roten Liste Deutschlands (SCHMIDT et al. 2016) aufgeführt sind sowie elf Arten, die einer Gefährdungskategorie der Roten Liste Thüringens (TLUBN 2021) zugeordnet werden. Aus praktischen Gründen wurden auch Arten der Vorwarnliste einbezogen. Besonders hervorzuheben sind:

- *Acupalpus dubius* Schilsky, 1888 – Rote Liste Deutschland: Vorwarnliste; Thüringen: Rote Liste Kategorie 2
- *Badister dilatatus* Chaudoir, 1837 – Thüringen: Rote Liste Kategorie 2
- *Carabus irregularis* Fabricius, 1792 – Deutschland: Rote Liste Kategorie 3; Thüringen: Vorwarnliste

Hautflügler (Hymenoptera) – Wildbienen und Wespen (Apidae et Vespidae)

Bearbeiter: Jenny Förster

Im Rahmen der TEV-Exkursion 2025 konnten 53 verschiedene Arten aus den Gruppen der Wildbienen (Apidae) sowie der Wespen (Vespidae) im NSG „Stein-

Rachelsberg“ nachgewiesen werden. Den größten Anteil hatten die Wildbienen mit 27 Arten, gefolgt von 13 Grabwespen-, 6 Faltenwespen-, 4 Wegwespen- und 3 Goldwespenarten.

Unter den Wildbienen waren 5 Arten, die auf der Roten Liste Thüringens gelistet sind. Diese sind alle auch auf der Roten Liste Deutschlands als gefährdet bzw. auf der Vorwarnliste Deutschlands aufgeführt. Eine davon, *Lasioglossum costulatum*, gilt in Thüringen als vom Aussterben bedroht (RL-Kategorie 1). Die Art sammelt ausschließlich Pollen an Glockenblumen, welche zum Exkursionszeitpunkt entlang des Grünen Bandes am Waldrand wuchsen. Eine zusätzliche Art, *Osmia spinulosa*, gilt zwar in Thüringen als ungefährdet, wird aber deutschlandweit als gefährdet eingestuft. Im Artspektrum der Wildbienen fällt auf, dass verhältnismäßig viele Hummelarten gefunden wurden. Die enge Verzahnung aus blütenreichen Offenflächen und kühleren Waldsäumen und Wäldern, welche Hummeln für ihre Nester bevorzugen, scheint einen idealen Lebensraum für diese Gattung zu schaffen. Unter den nachgewiesenen Grabwespen befanden sich ebenfalls drei Arten der Rote Liste Thüringens, welche allesamt als stark gefährdet eingestuft werden (RL-Kategorie 2). Die restlichen Wespen sind ungefährdete und überwiegend häufige Arten.

Insgesamt ist festzuhalten, dass die Anzahl an erfassten Arten erstaunlich hoch ausfiel, in Anbetracht der sehr heißen Temperaturen vor allem am zweiten Exkursionstag mit über 30 Grad schon vor den Mittagstunden.

Pflanzenwespen (Hymenoptera-“Symphyta”)

Bearbeiter: Ronny Köhler und Dr. Jochen Müller

Im Untersuchungsgebiet konnten 43 Arten nachgewiesen werden. In den meisten Fällen handelt es sich um häufige Arten. Bemerkenswert sind insbesondere drei Arten der Roten Liste Deutschlands. Die Halmwespe *Trachelus troglodyta*, deren Larven in Roggen leben, konnte von E. Anton am Hesselkopf gekeschert werden. Diese Art wurde bereits bei der TEV-Exkursion im Kreis Gotha erbeutet (BELLSTEDT & KREBS 2022). *Macrophya blanda* (Abb. 33) wurde bisher nur wenige Male in Thüringen nachgewiesen. Die Larven fressen an Kriechendem Fingerkraut, aber auch Himbeeren, Brombeeren und möglicherweise anderen Rosengewächsen. Über die Biologie von *Macrophya diversipes* ist kaum etwas bekannt. Die Art lebt an trockenwarmen Standorten.



Abb. 33: *Macrophya blanda* wurde im Gebiet der Ruine Altenstein gefunden (Foto: R. Köhler 2025).

Hymenoptera (Hautflügler) – Formicidae (Ameisen)

Bearbeiter: Andreas Tränkner (Erfurt)

Während der TEV-Exkursion 2025 nach Asbach-Sickenberg im Eichsfeld wurden 26 Ameisenarten aufgesammelt. Dabei wurden von den Entomologen an mehr als 8 Fundorten Ameisen nachgewiesen. Neun der nachgewiesenen Arten sind in der Roten Listen Deutschland und elf in der Roten Liste Thüringen geführt, wobei die Daten für die Art *Solenopsis fugax* in Thüringen als defizitär gelten.

Besonders hervorzuheben ist der Fund von *Lasius paralienus*, die in beiden Roten Listen in der Kategorie 2 geführt ist und damit als stark gefährdet gilt.

An besonders vielen Fundorten wurden die als waldbewohnende oder gar arboricol geltende Arten *Myrmica ruginodis*, *Temnothorax nylanderi* und *Lasius brunneus* nachgewiesen, was den Waldcharakter der Flächen unterstreicht.

Das erfasste Artenspektrum setzt sich aus Arten mit unterschiedlichen Ansprüchen hinsichtlich der Feuchtigkeit zusammen und zeigt so die kleinräumige Diversität der Lebensräume innerhalb der untersuchten Gebiete.

So sind die Arten *Lasius platythorax* und *Myrmica schencki* als eher feuchteliebend und die Arten *Lasius paralienus* und *Myrmica scabrinodis* eher als typisch für Trockenlebensräume, wie z.B. Trockenrasen, zu sehen.

Ein weiterer Hinweis auf die Vielfältigkeit der Lebensräume ist das Auftreten verschiedener Vertreter der Waldameisengattung *Formica*. So wurde die „Wiesen-Waldameise“ *Formica pratensis* ebenso nachgewiesen wie die typischen Wald- und Waldrandbewohner *Formica polyctena* und *F. rufa* sowie die gut mit kargen xerothermen Verhältnissen zurechtkommende *Formica rufibarbis*.

Die Nachweise erfolgten durch Handaufsammlung, Farbschalen, Kescherfang, Malaisefallen, Gesiebe und Lichtfang, wobei insbesondere das Gesiebe mit *Stenammina debile* eine Art erbrachte, die sonst nur durch gezielte Suche in der Streuschicht gefunden wird.

Ein herzlicher Dank gilt allen Entomologen, die Ameisen mit aufgesammelt und zur Bestimmung gegeben haben oder wie im Falle von Freund Paul Prill, der durch seine gezielte Suche sechs zusätzliche Arten beigesteuert hat.

Hymenoptera (Hautflügler) – ‚Parasitica‘ (Legimmen)

Bearbeiter: Dr. Jochen Müller, Ronny Köhler und Mike Kuschereitz

Wie üblich konnte bisher nur ein Teil des Materials bestimmt werden, dabei handelt es sich um insgesamt 174 Arten, hauptsächlich aus den großen Familien Ichneumonidae (Schlupfwespen) und Braconidae (Brackwespen). Wie in einem Waldgebiet zu erwarten, wurden viele Parasitoide xylobionter Käfer gefunden,

meist aus den genannten Familien, aber auch einige auffällige Arten der Erzwespenfamilie Pteromalidae. Sechs Arten sind neu für Deutschland, davon die Hälfte Brackwespen (*Blacus bovistae*, *B. koenigi*, *Phanerotoma obscura*). *Blacus*-Arten parasitieren Käfer, während sich *Phanerotoma obscura* in Raupen von Kleinschmetterlingen entwickelt. Hinzu kommen je eine Art der Diapriidae (*Spilomicrus cursor*; die Gattung parasitiert Fliegen- und Käferlarven), Ichneumonidae (*Hybrizon propodealis*, ein erst vor Kurzem beschriebener Ameisenparasit) und Scelionidae (*Idris ater*, ein Parasit von Spinneneiern). Vier Schlupfwespenarten sind bisher noch nicht in Thüringen nachgewiesen (*Dolichomitus pterelas*, *Iania pictifrons*, *Ophion brevicornis* und *O. brocki*). Hinzu kommen bisher in Thüringen nur selten nachgewiesene Arten aus verschiedenen Familien wie Eupelmidae (*Eupelmus pini*), Braconidae (*Austrozele longipalpis*, *Helcon claviventris*, *Macrocentrus nidulator*), Ichneumonidae (*Astrenis paradoxa*, *Ateleute linearis*, *Diplazon nealpinus*, *D. varicoxa*, *Endromopoda nigricoxis*, *Phrudus defectus*, *P. monilicornis* und *Woldstedtius citropeccatoralis*) und Proctotrupidae (*Exallonyx brevimalla*).

Trichoptera (Köcherfliegen)

Bearbeiter: Dr. Dirk Mattern

Im Untersuchungszeitraum wurden 58 Köcherfliegen-Arten in 15 Familien und 34 Gattungen nachgewiesen. Die wichtigste Nachweismethode war der Lichtfang, aber auch das Aufsammeln von Larven und das Abkeschern der Bodenvegetation bzw. der Einsatz von Malaisefallen erbrachten vereinzelt den Nachweis von Arten, die durch den Lichtfang nicht erfasst wurden. Das Hauptuntersuchungsgebiet mit den meisten Arten, war das „Alte Hainsbachtal“ (Teilgebiet 2-1) mit mehreren Stand- und Fließgewässern, was die Vielfalt an Köcherfliegen erklärt. Unter den nachgewiesenen Spezies haben 9 Arten einen Schutzstatus in der Roten Liste Thüringens (2x RT2, 4x RT3, 3x G). Fünf Arten erwiesen sich als dominant (> 100 Exemplare). *Cheumatopsyche lepida* mit 778 Tieren und *Psychomyia pusilla* mit 507 Tieren waren die beiden am häufigsten nachgewiesenen Spezies. Bei *C. lepida* wurden viele Tiere in Kopula beobachtet. Dagegen wurden bei 24 Arten lediglich Einzelexemplare oder nur zwei Tiere nachgewiesen. Insgesamt wurden für das untersuchte Gebiet 2339 Exemplare gefangen und bestimmt.

Zu den wertgebenden Arten gehört *Ithytrichia lamellaris*, die in der Roten Liste Thüringens im Gefährdungsgrad 3 eingeordnet ist. Es scheint, als ob sie sich in den letzten Jahren über ganz Thüringen ausgebreitet hat (Abb. 34). Derzeit fehlen lediglich Nachweise aus dem NW (Harzregion) und dem SO des Landes. Allerdings wurden zumeist nur wenige Exemplare bzw. einzelne Tiere gesichtet. Dass die Art auch zu Massenvorkommen fähig ist, zeigt ein Lichtfang an der Apfelstäd bei Ingersleben an einem Abend (18.06.2019, leg. Mattern), bei dem 281 Exemplare nachgewiesen wurden.

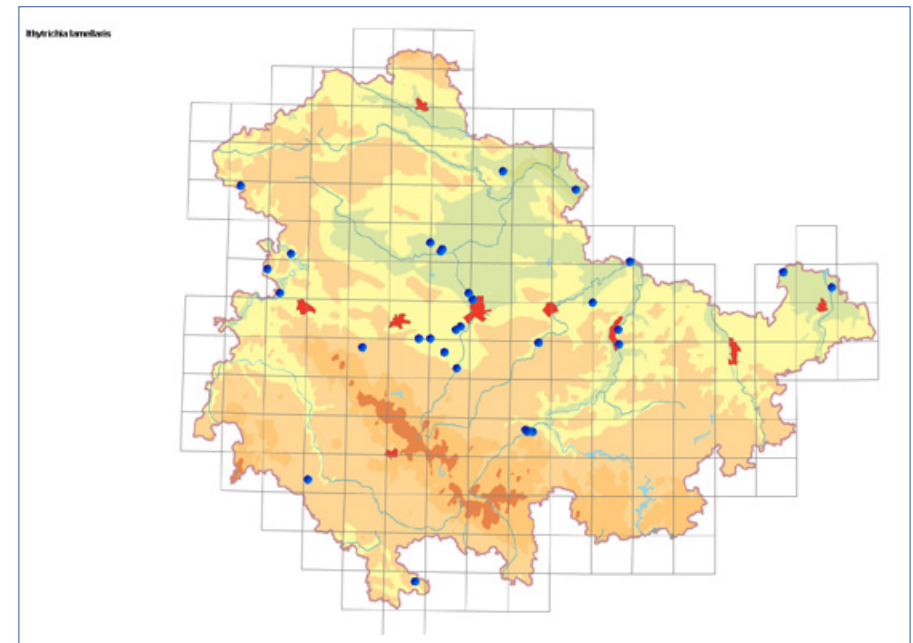


Abb. 34: Nachweise von *Ithytrichia lamellaris* in Thüringen.

Lepidoptera (Schmetterlinge)

Bearbeiter: Andreas Heuer, Hartmuth Strutzberg

Im Folgenden werden zahlreiche Familien der Schmetterlinge behandelt. Während des Exkursionswochenendes vom 13.-15.06.2025 gelang der Nachweis von insgesamt 345 Arten der Groß- und Kleinschmetterlinge. Allerdings erfolgten die Funde von 45 Arten außerhalb der Grenzen des NSG im Teilgebiet Fundort 11, so dass sich die Artenanzahl innerhalb des NSG auf genau 300 reduzierte. Aus der Gruppe der Kleinschmetterlinge wurden insgesamt 109 Arten aus 26 Familien nachgewiesen. Die Zahl der nachgewiesenen Arten hängt von einer Reihe von Faktoren ab. In erster Linie sind es Naturausstattung, Untersuchungszeitraum, Witterung und nicht zuletzt die Anzahl der beteiligten Entomologen. Ein Großteil der Untersuchungen konzentrierte sich auf die Teilflächen im Grünen Band mit ihrer noch weitgehenden Naturbelassenheit (siehe Tabelle 4). Im Unterschied zur Gemeinschaftsexkursion des Jahres 2020 (ANTON et al. 2020), die auch im Eichsfeld durchgeführt wurde, konzentrierten sich die Beobachtungen auf lediglich ein Wochenende. Die geringere Artenzahl ist zum Teil auch daraus ableitbar. Der starke Wind während der ersten Lichtfangnacht am 13.06. beeinträchtigte den Anflug der Arten maßgeblich. Der Anteil der Microlepidoptera ist aufgrund der Mitwirkung des Zweitautors höher als in früheren Jahren.

Die überwiegende Mehrheit der Arten wurde während der Lichtfänge registriert. Weiterhin kamen Tagfang, Raupensuche einschließlich Minenbelege, Köderfang (Abb. 35) sowie Ausbeuten von Lichtfallen und Eklektoren sowie Autokescherfang zur Anwendung. Belege, welche zur sicheren Determination mitgenommen wurden, befinden sich in den Sammlungen einiger Exkursionsteilnehmer. Überwiegend bestimmten Bärbel Kirchner, Renate Lützkendorf, Andreas Heuer, Hartmuth Strutzberg und Martin Taeger die Arten ihrer Fänge komplett und meist schon vor Ort. Jochen Müller hat seine Funde anhand von Minen an den Wirtspflanzen identifiziert. Belege anderer Entomologen determinierten Andreas Heuer und Hartmuth Strutzberg (von Fotos) bzw. Andreas Heuer (aus Lichtfallen und Eklektoren). Bärbel Kirchner, Sandra Jetke (Orion Berlin), Andreas Kopetz und das Team Schubert/Schaarschmidt sammelten Belege von Kleinschmetterlingen während ihrer Lichtfänge und stellten sie für Untersuchungen zur Verfügung. Die Bestimmung zahlreicher weiterer Individuen (u.a. 35 Arten der Kleinschmetterlinge) wurde durch Hartmuth Strutzberg mittels Genitalpräparation abgesichert. Bei der Bestimmung von Belegen der Microlepidoptera half außerdem Uwe Büchner (Bad Salzungen/Langefeld). Insgesamt erfolgten Meldungen von 25 Entomologinnen und Entomologen. Allen sei an dieser Stelle ganz herzlich gedankt.

Die Liste enthält vier Artkomplexe. Die Komplexe *E. liniata/pulchellata/pyreneata* und *C. chrysis/stenochrysis* lassen sich genitalmorphologisch nicht sicher unterscheiden. Von *L. sinapis/juvernica* existieren keine Belege aus dem Untersuchungsgebiet. Der Artkomplex *A. psi/tridens/cuspis* wurde mehrfach beobachtet, aber nur zweimal genitalmorphologisch untersucht (*A. psi* aus dem Gebieten 5-3, 11). Mutmaßlich handelt es sich auch bei den Nachweisen von z.T. anderen Teilflächen um diese Art. Da dies aber nicht sicher erscheint, wurden diese Beobachtungen nicht berücksichtigt.

17 der 345 Arten sind entweder nach der Roten Liste Deutschlands (BFN 2011) oder der Roten Liste Thüringens (TLUBN 2021) als gefährdete Arten aufgeführt. Geschützt sind nach der Bundesartenschutzverordnung 15 Arten (BARTSCHV 2005). Die überwiegende Zahl der beobachteten Arten sind jedoch in Thüringen noch weit verbreitet. Tabelle 4 gibt die Verteilung der Arten bezüglich der Teilflächen an.

Tabelle 4: Anzahl der nachgewiesenen Schmetterlingsarten in den Untersuchungsgebieten

Fundort-Bezeichnung	FO-Nr.	Artenzahl
Asbach-Sickenberg, Dietzenröder Klippen und Nase	1	25
Asbach-Sickenberg, Nase	1-1	24
Asbach-Sickenberg, Dietzenröder Klippen	1-2	61
Asbach-Sickenberg, zentraler Teil NSG „Stein Rachelberg“	2	28
Asbach-Sickenberg, Alte Hainsbachtal	2-1	141
Asbach-Sickenberg, Rösenbachtal	2-2	-

Fundort-Bezeichnung	FO-Nr.	Artenzahl
Asbach-Sickenberg, Burgruine Altenstein und Umgebung	3	-
Asbach-Sickenberg, Burgruine Altenstein	3-1	56
Asbach-Sickenberg, Streuobstwiese bei Burgruine Altenstein	3-2	16
Wiesefeld/Eichsfeld, Gleichenberg und Rachelsberg	4	-
Wiesefeld/Eichsfeld, Rachelsberg	4-1	62
Wiesefeld/Eichsfeld, Gleichenberg	4-2	5
Asbach-Sickenberg, Grünes Band zw. Iberg und Hesselkopf	5-1	71
Asbach-Sickenberg, Grünes Band, Umg. Iberg	5-2	-
Asbach-Sickenberg, Grünes Band, Umg. Hesselkopf	5-3	123
Asbach-Sickenberg, Bärentriesch	6	-
Wiesefeld/Eichsfeld, Waldgebiet „Hufe“	7	-
Asbach-Sickenberg, NSG „Stein-Rachelsberg“, Buchenwälder	8	4
Weidenbach, Kahlenberg	8-1	2
Wiesefeld/Eichsfeld, Hessellücke	8-2	16
Auf dem Stein	9	-
Wiesefeld/Eichsfeld, Gut Hessel	10	-
Volkerode W, Grünes Band nördlich Uhlenkopf	11	182

Historische Funde der Großschmetterlinge aus dem Eichsfeld zählt BERGMANN (1951–1955) im Punkt 2c auf. Diese sowie weitere ältere Beobachtungen und zeitlich nachfolgende (bis zum Jahr 2008) hatte Rolf-Peter Rommel in seiner Datenbank zusammengefasst. Diese liegen dem Erstautor vor. Neuere Erhebungen erfolgten während der Gemeinschaftsexkursion des Thüringer Entomologenverbandes (ANTON et al. 2020).

Besonders zu erwähnen aus der Sicht der Kleinschmetterlinge wäre der Zwergwickler *Bucculatrix demaryella* (Duponchel, [1840]). Der letzte Nachweis dieser Art aus Thüringen stammt von STEUER (1995) aus Bad Blankenburg von Ende 80er/Anfang 90er Jahre des vorigen Jahrhunderts. Eine genaue Jahreszahl ist nicht bekannt. Auch *Blastobasis glandulella* (Riley, 1871) ist interessant. Die Art wird erst seit 1980 in Europa nachgewiesen und ist sehr wahrscheinlich ein aus Nordamerika eingeschlepptes Neozoon (Lepiforum 2025). Die einzigen bisher bekannten Nachweise aus Thüringen stammen von E. Friedrich, Jena (U. Büchner, pers. Mitteilung) und von C. Schönborn aus dem MTB 5037: Eisenberg, (Schmetterlinge in Brandenburg und Berlin 2025). In Brandenburg ist die Art allerdings weit verbreitet. Auch in Sachsen, Baden-Württemberg, Saarland und Rheinland-Pfalz gibt es viele Nachweise (Schmetterlinge Deutschlands 2025). Damit dürfte es sich bei den wenigen Nachweisen in Thüringen wohl eher um eine Beobachtungslücke handeln. Eine sichere Bestimmung der Art sollte mittels Genitaluntersuchung erfolgen.

Bei den Großschmetterlingen sind vor allem *Scopula marginepunctata* erwähnenswert. Zwei Falter konnten an den Dietzenröder Klippen am 14.06. am Licht beobachtet werden. BERGMANN (1955) erwähnt alte Funde von der Werralandschaft um

Eschwege von J. Preiss, welche vor 1935 erfolgten. Aktuellere Funde, nach den Landesdatenbanken Geometridae von Thüringen, Sachsen und Sachsen-Anhalt (2025), aus der weiteren Umgebung gelangen in Kreuzburg an den Ebenauer Köpfen, ein vom Habitat her vergleichbaren Fundort (von Rommel, zuletzt 2001) und bei Treffurt (von Rommel, zuletzt 1997). Von der Zahnspinnerart *Cerura erminea* lagen bisher aus Nordwestthüringen nur Nachweise aus dem 19. Jahrhundert vor. Die Art wird in ganz Thüringen in den letzten 15 Jahren etwas häufiger beobachtet. Ebenso sollte an dieser Stelle der Bärenspinner *Diacrisia purpurata* Erwähnung finden. Der nächstgelegene und gleichzeitig einzige Nachweis aus dem Eichsfelder Raum gelang Martin Taeger 2015 bei Bleicherode (Datenbank Heuer). Die Eulenfalterart *Graphiphora augur* zählte in früheren Zeiten in ganz Thüringen zu den häufigsten Arten der Noctuidae. In den letzten 25 Jahre ist ihr Bestand extrem rückläufig (MÜLLER 2019). Deshalb ist jeder aktuelle Fund in Thüringen faunistisch bemerkenswert. Die erst seit ca. 1930 in Thüringen aufgetretene Art *Oligia fasciuncula* hat sich wohl nur in Westthüringen fest etabliert (MÜLLER 2019), tritt aber auch hier nur sehr vereinzelt auf. Im Untersuchungsgebiet wurden drei Falter am Grünen Band beobachtet. Vom Hummelschwärmer *Hemaris fuciformis* gelang der Fund einer Raupe am Fundort 5-3.



Abb. 35: Das Anlocken mittels Köder ist eine bewährte Methode zum Artennachweis. Hier ist es *Apamea epomidion*, die Makelrand-Grasbüscheleule, die sich am Mischköder labt. (Foto: R. Lützkendorf 2025).



Abb. 36: Das Weißbindige Wiesenvögelchen – *Coenonympha arcania* ist in Thüringen vor allem in Westthüringen und submontanen Bereichen beidseits des Thüringer Waldes verbreitet und fehlt vielen Gebieten des Thüringer Beckens und Ostthüringens. (Foto: R. Lützkendorf 2025).



Abb. 37: Die Bestände der einstmal weit verbreiteten und häufigen Art *Xanthorhoe montanata*, dem Schwarzbraunbinden-Blattspanner, sind in den letzten Jahren in Thüringen zurückgegangen. (Foto: R. Lützkendorf 2025).



Abb. 38: Der Ligusterschwärmer *Sphinx ligustri* ist mit einer Flügelspannweite von bis zu über 10cm einer der größten Schmetterlinge Thüringens. Daneben sieht man das Dottergelbe Flechtenbärchen, *Eilema sororcula*. (Foto: R. Lützkendorf 2025).

Diptera (Zweiflügler)

Bearbeiter: Eric Anton, Rainer Heiß (Berlin: Tipulidae), Dr. Jochen Müller (Minen, Gallen), Jörg Weipert (Plaue: Chloropidae, Syrphidae pt.)

Bis zum derzeitigen Zeitpunkt konnte, mit Ausnahme der Sekundärnachweise (Gallen und Minen), nur ein Bruchteil des bei der Exkursion gesammelten Dipterenmaterials ausgewertet werden. Trotz der somit für die vorliegende Liste bisher lediglich 20 bearbeiteten Familien, mit aktuell insgesamt 125 nachgewiesenen Arten, können für diese Exkursion bis dato bereits mehrere faunistisch beachtenswerte Mücken- und Fliegenfunde verzeichnet werden.

Mit den beiden Schnaken-Arten *Tipula (Lunatipula) alpina* und *Tipula (L.) bullata* konnten zwei Neuzugänge für die Tipuliden-Fauna Thüringens dokumentiert werden (hierzu: HEISS 2017a). Beide gehören nach THEOWALD & OOSTERBROEK (1985) zu den Tipulidenarten der montanen, alpinen und borealen Gebiete und sind in Europa mehr oder weniger weit verbreitet, wobei sich das Verbreitungsgebiet von *T. bullata* auf die Alpen und einige zentraleuropäische Mittelgebirge beschränkt, während *T. alpina* bis Großbritannien und Norwegen im Norden und Rumänien im Südosten beobachtet werden kann (OOSTERBROEK 2025). In Deutschland ist *T. alpina* in der südlichen Hälfte verbreitet und häufiger zu beobachten als *T. bullata*. Nachweise von *T. alpina* liegen aus den Nachbarbundesländern Hessen (HEISS et al.

2021) und Bayern (SCHACHT et al. 2001), sowie weiteren (süd)westlichen Bundesländern (Baden-Württemberg: HEISS 2017b, Nordrhein-Westfalen: MANNHEIMS & THEOWALD 1980, Rheinland-Pfalz: WEBER 2012) vor. Das am 13.06.2025 im Rahmen der Exkursion per Autokescher entlang des Grünen Bandes gesammelte Tier stellt zusammen mit einem am 14.06.2025 bei Waltershausen (Burgberg) gefangenen Weibchen (leg. & det. T. Lämmerhirt), welches dem Autor zur Überprüfung vorlag, die ersten dokumentierten Nachweise der Art in Thüringen dar. *Tipula bullata* wurde in Deutschland bisher nur selten und lokal gefunden. Die wenigen Nachweise der Art stammen aus Bayern (MANNHEIMS & THEOWALD 1980, SCHACHT et al. 2001) und Nordrhein-Westfalen (MANNHEIMS & THEOWALD 1980), sowie aus Hessen (HEISS et al. 2021), mit einem Fundort aus dem Osthessischen Bergland, rund 20 km südöstlich der Fundorte der aktuellen, per Autokescher und Lichtfang erlangten Thüringer Ersthochnachweise. Eine weitere interessante Beobachtung konnte mit dem Nachweis eines Weibchens von *Tipula (Yamatotipula) caesia* erbracht werden. Die Art ist in Europa weit verbreitet (OOSTERBROEK 2025), wurde in Deutschland bisher aber nur sehr selten und lokal nachgewiesen. Für Thüringen führt RAPP (1942) *T. caesia* erstmals mit einer Beobachtung bei Erfurt auf. Erst in der 80er Jahren des vergangenen Jahrhunderts wurde die Art in Thüringen wieder von verschiedenen



Abb. 39: Ein an der Felskante im Bereich der „Nase“ installierter Luftteklektor an einer alten Buche mit entsprechender Lock- und Konservierungsflüssigkeit im Auffangbehälter führte u.a. zu mehreren Artnachweisen mit teilweise hoher Individuendichte der nur sehr selten gesammelten Fliegenfamilie Periscelididae (Foto: R. Köhler 2025).

Fundorten nachgewiesen (bisher nicht publizierte Nachweise des Museums für Naturkunde Gotha: Wiegendorf b. Apolda, leg. R. Bellstedt 10.07.1980 2♂♂ 1♀; Flarchheim, Bach, leg. R. Bellstedt 07.07.1984 1♂; Ziegenried b. Plaue/Thüringen leg. R. Samietz 04.07.1988 1♂). Der in der vorliegenden Arbeit dokumentierte Nachweis eines Weibchens vom Altenstein belegt zusammen mit einer bisher nicht publizierten Beobachtung aus dem Jahr 2022, ebenfalls aus dem Eichsfeld (Museum der Natur Gotha: Kalkniedermoor Kielborn, leg. R. Bellstedt 02.06.2022 3♂♂ 1♀), das aktuelle Vorkommen von *T. caesia* in Thüringen.

Sehr bemerkenswert sind mehrere Artnachweise der Acalyptratenfamilie Periscelididae in zum Teil hoher Individuenzahl, welche mithilfe von Eklektor-, Licht- und Köderfallen gelangen, die durch Andreas Weigel installiert wurden (Abb. 39). Publizierte Nachweise für Vertreter der Familie gibt es allgemein nur sehr wenige. Auch Meldungen für Thüringen sind außerordentlich rar (die vermutlich einzige Publikation mit Fundangaben aus den letzten Dekaden ist BÄHRMANN [2002]; pers. Mitt. J.-H. Stuke). Soweit bekannt, ernähren sich sowohl die Larven als auch die Imagines vom Saftfluss der Laubbäume. Mit dieser Lebensweise in Zusammenhang stehend dürfte die hiesige hohe Individuenausbeute zu erklären sein, denn als Fang- bzw. Konservierungsflüssigkeit in den Fallen kam eine Essigsäure-Alkohollösung zum Einsatz, die offensichtlich als starkes Attraktans für Vertreter der Familie wirkt. So wurden in verschiedenen Studien auch bereits Bier-, Essig- und Weinfallen als besonders effiziente Methoden zum Nachweis von Periscelididen erwähnt, insbesondere, wenn die Fallen mehrere Meter über dem Boden in der Baumkrone platziert werden (ROHÁČEK 2022, PALTRINIERI & ROHÁČEK 2022). Interessanterweise kam es in den letzten Jahren zu einer überraschenden Zahl an Artnaubeschreibungen von Periscelididen aus Europa und auch Neumeldungen für Deutschland, wodurch die letzte Checkliste von Deutschland (v. TSCHIRNHAUS 1999), mit damals vier gemeldeten Periscelididenarten, inzwischen in mehrfacher Hinsicht nicht mehr dem aktuellen Kenntnisstand entspricht. Aus Thüringen war bisher nur eine Art, ein Vertreter der Untergattung *Myodris* - *Periscelis* (*M.*) *annulata*, gemeldet (BÄHRMANN 2005). Neben einer Vielzahl von *P. annulata*-Exemplaren konnten bei dieser Exkursion zwei weitere *Myodris*-Vertreter nachgewiesen werden. *Periscelis* (*M.*) *haennii* wurde erst im Jahr 2022 anhand von Exemplaren aus der Schweiz beschrieben (PALTRINIERI & ROHÁČEK 2022). Sie ist *P. annulata* ausgesprochen ähnlich, für die Weibchen beider Arten sind bisher noch keine zur Unterscheidung geeigneten morphologischen Merkmale bekannt. *P. haennii*-Exemplare und *P. annulata* dürften in der Vergangenheit nicht voneinander getrennt worden sein, auch treten sie, wie u.a. im vorliegenden Falle, regelmäßig gemeinsam auf (pers. Mitt. D. Doczkal). In den aktuellen Fängen kam *P. annulata* (63♂♂) ca. achtmal häufiger als *P. haennii* (8♂♂) vor. Die zweite neue *Myodris*-Art, *P.* (*M.*) *piricercus* (17♂♂, 22♀♀), wurde ebenfalls erst vor wenigen Jahren anhand von Exemplaren aus Spanien beschrieben (CARLES-TOLRÁ & VERDUGO PÁEZ 2009). Über die charakteristische flaschenförmige Form der männlichen Cerci läßt sich die Art

leicht von den anderen bekannten europäischen Periscelididenarten unterscheiden. Neben Spanien sind von dieser Art bisher nur noch Funde aus der Schweiz (ROHÁČEK 2022) publiziert. Für beide neue *Myodris*-Arten gibt es inzwischen auch aktuelle, bisher unveröffentlichte Meldungen aus Deutschland - *P. haenni* aus Baden-Württemberg und Bayern (pers. Mitt. D. Doczkal), *P. piricercus* aus Wärmegebieten in Baden-Württemberg (pers. Mitt. D. DOCZKAL). Nach jetzigem Kenntnisstand stellen die Funde von *P. haenni* und *P. piricercus* aus dieser Exkursion mit dem südlichen Eichsfeld die damit bisher nördlichste Meldung für beide Arten dar. Die vierte bei dieser Exkursion nachgewiesene Periscelididenart, *Periscelis* (*s.str.*) *laszloi*, vertreten durch ein einzelnes Männchen, ist ebenfalls neu für Thüringen. Die Art wurde erst im Jahr 2022 von *P.* (*s.str.*) *winnertzi* abgetrennt und neubeschrieben (ROHÁČEK 2022). Zum ersten Mal wurde die Art 2024 aus Deutschland (Niedersachsen; STUKE & MENDE 2025) gemeldet, wobei viele frühere *P. winnertzi*-Meldungen bisher verkannte *P. laszloi* sein dürften.

Die Gelbfleck-Waldschwebfliege *Volucella inflata* ist die seltenste Art der Gattung in Deutschland. In der letzten publizierten Syrphiden-Checkliste für Thüringen (LÖHR 1994) wird sie noch nicht aufgeführt. Allerdings spiegelt dies den Kenntnisstand von vor über 30 Jahren wider. In den seit 2001 nicht mehr aktualisierten Roten Listen der Schwebfliegen Thüringens (DZIOCK et al. 2001) wird sie jedoch bereits unter Kategorie 1 geführt. Die unveröffentlichte Datenbank von Rudolf Bährmann listet einen Fundeintrag für *V. inflata* dagegen schon vom 04.06.1967 an einem Waldrand in Jena auf. Ebendort (Jena, Lobdeburghang, Lichtfang) konnte die Art erst im Juli dieses Jahres vom Erstautor erneut nachgewiesen werden. Auch weitere jüngere Untersuchungen in Eichenwäldern mittels Baumeklektoren belegten im Juni/Juli 2022 insgesamt 14 Exemplare im NSG „Rhönberg“ bei Wandersleben und im Zeitraum Mai bis August 2022 weitere 36 Exemplare in Südthüringen im Umfeld der Ortslagen Westhausen, Gellershausen und Völkershausen (Weipert unveröff.). *Volucella inflata* ist somit also wahrscheinlich deutlich häufiger als bisher bekannt, wird aber wegen ihrer engen Bindung an Gehölze eher selten und nur mit speziellen Fangmethoden, wie Baumeklektoren, nachgewiesen. Die seltene Baumsaft-Schwebfliege *Brachyopa bicolor*, welche an verschiedene Laubbaumarten (*Quercus*, *Fagus*, etc.) gebunden ist, wird in den Thüringer Roten Listen unter Kategorie 3 aufgeführt. Faunistisch bemerkenswert sind überdies die Funde von *Temnostoma vespiformis* und *Ferdinandea cuprea*, welche ebenfalls zu den selteren waldgebundenen Schwebfliegenarten zählen.

Auch die beiden Fruchtfliegenarten *Scaptodrosophila deflexa* und *Drosophila subsilvestris* wurden bisher nur sehr selten in Thüringen nachgewiesen (ANTON 2022). Ihre recherchierten Erstfunde im Freistaat datieren auf den Mai 2014 (Bottendorf/Unstrut, Xerothermrassen, Malaise Falle), bzw. für *D. subsilvestris* auf 2010 (Mai: Mühlhausen, Malaise Falle; Oktober: Bottendorf/Unstrut, Xerothermrassen, Malaise Falle) (alle Datenbank R. Bährmann).

Über Minen in den Blättern von Wasserdost konnte die Bohrfliegenart *Trypeta zoe* nachgewiesen werden, neben dem Fund eines Weibchens vom Juli 2012 in Ohr-

druf (Datenbank R. Bährmann) der einzig bekannte Wiederfund der Art in Thüringen seit mindestens 1942 (BÄHRMANN 2007).

Danksagung

Unser Dank gilt zunächst allen Teilnehmern der Exkursion, die ihre Daten zur Verfügung gestellt und einen Beitrag für den erfolgreichen Verlauf der Exkursion geleistet haben. Besonders danken wir den jeweiligen Gruppenbearbeitern für die Zusammenfassung der Ergebnisse und die fachliche Einschätzung. Für die schnelle Bearbeitung des Genehmigungsantrages danken wir der Unteren Naturschutzbehörde des Landkreises Eichsfeld. Für die Erteilung der Ausnahmegenehmigung für das Befahren der Wege im NSG bedanken wir uns bei Herrn Stefan Stiefel vom Thüringer Forstamt Heiligenstadt.

Danken möchten wir ebenfalls Herrn Jens Schrader (Jugendherberge Schloss Martinfeld) für seine unkomplizierte Unterstützung bei der Unterbringung der Teilnehmer in dieser für unsere Zwecke bestens geeigneten Unterkunft.

Für die externe Bearbeitung, Determination bzw. Überprüfung kritischer Arten verschiedener Wirbelosengruppen danken wir Dr. Hans S. Reip (Jena: Diplopoda), Dr. Karin Voigtländer (Görlitz: Chilopoda), Dr. Karl-Hinrich Kielhorn (Berlin: Araneae et Opiliones), Dr. Günter Köhler (Jena: Saltatoria, Blattoidea), Dr. Werner Witsack (Halle: Auchenorrhyncha), Dirk Frenzel (Sonneberg: Heteroptera), Wolfgang Apfel (Eisenach: Staphylinidae), Mikael Sörensen (Lund, Schweden: Ptiliidae), Josef Jelínek (Prag, Tschechien: Nitidulidae), Jens Esser (Berlin: Cryptophagidae), Herbert Fuchs (München: Mordellidae), Andreas Tränkner (Erfurt: Ameisen), Uwe Büchner (Bad Salzungen/Langenfeld: Microlepidoptera) sowie Rainer Heiß (Berlin: Diptera, Tipulidae).

Für ihre wertvollen Informationen zum aktuellen Kenntnisstand der Periscelididae in Deutschland sei Dr. Jens-Hermann Stuke (Leer) und Dieter Doczkal (München) an dieser Stelle herzlich gedankt. Abschließend gilt unser Dank noch Elke Krebs und Matthias Hartmann für die kritische Durchsicht des Manuskripts.

Literatur

- ANTON, E. (2022): Aktualisierte Checkliste der Fruchtfliegen (Diptera: Drosophilidae) Thüringens. – Check-Listen Thüringer Insekten Teil **30**: 45-48.
- ANTON, E.; A. KOPETZ, D. KREBS, J. MÜLLER & A. WEIGEL (2020): Bericht zur Gemeinschaftsexkursion des Thüringer Entomologenverbandes e.V. (TEV) im Sommer 2020 ins Eichsfeld. – Mitteilungen des Thüringer Entomologenverbandes **27**, 98-214
- ARACHNOLOGISCHE GESELLSCHAFT (2025): Atlas der Spinnentiere Europas. – Internet: <https://atlas.arages.de> (27.08.2025).

- AUDISIO, P. C. et al. (2009) Preliminary re-examination of genus-level taxonomy of the pollen beetle subfamily Meligethinae (Coleoptera: Nitidulidae). – Acta Entomologica Musei Nationalis Pragae **49** (2): 341-504, 422-427.
- BERGMANN, A. (1952): Die Großschmetterlinge Mitteleuropas. Bd. **2** (Tagfalter). – Jena.
- BERGMANN, A. (1953): Die Großschmetterlinge Mitteleuropas. Bd. **3** (Spinner und Schwärmer). – Jena.
- BERGMANN, A. (1954): Die Großschmetterlinge Mitteleuropas. Bd. **4** (Eulen - 2 Bd.). – Jena.
- BERGMANN, A. (1955): Die Großschmetterlinge Mitteleuropas. Bd. **5** (Spanner - 2 Bd.). – Jena.
- BArtsCHV (2005): Verordnung zum Schutz wildlebender Tier- und Pflanzenarten (Bundesartenschutzverordnung) in der Fassung vom 16. Februar 2005. Vielfalt **170** (8): 38 S.
- BÄHRMANN, R. (2002): Zweiflügler (Diptera) an Baumstämmen: Weiden (Salix) und Pappeln (Populus). – Studia Dipterologica **9** (1): 139-163.
- BÄHRMANN, R. (2005): Checkliste der Diptera Acalyptratae Thüringens, 7. Beitrag. – Check-Listen Thüringer Insekten Teil **13**: 61-72.
- BÄHRMANN, R. (2007): Checkliste der Diptera Acalyptratae Thüringens, 8. Beitrag: Bohrfliegen (Tephritidae). – Check-Listen Thüringer Insekten **15**: 5-8.
- BELLSTEDT, R. & D. KREBS (2022): Bericht zur Gemeinschaftsexkursion des Thüringer Entomologenverbandes e. V. (TEV) im Juni 2022 im Landkreis Gotha. Mitteilungen des Thüringer Entomologenverbandes **29**: 135-200.
- BFN (Hrsg.) (2011): Rote Liste gefährdeter Tiere, Pflanzen und Pilze Deutschlands. Band 3 Wirbellose Tiere (Teil 1). – Naturschutz und Biologische Vielfalt **70** (3): 716 S.
- BFN (Hrsg.) (2016): Rote Liste gefährdeter Tiere, Pflanzen und Pilze Deutschlands. Band 4 Wirbellose Tiere (Teil 2). – Naturschutz und Biologische Vielfalt **70** (4): 598 S.
- BFN (Hrsg.) (2021): Rote Liste gefährdeter Tiere, Pflanzen und Pilze Deutschlands. Band 5 Wirbellose Tiere (Teil 3). – Naturschutz und Biologische Vielfalt **70** (5): 704 S.
- BFN (Hrsg.) (2024): Rote Liste und Gesamtartenliste der Landasseln und Wasserasseln (Isopoda: Oniscidea et Asellota p.p.) Deutschlands. – Naturschutz und Biologische Vielfalt **170** (8): 38 S.
- BLEICH, O.; S. GÜRLICH & F. KÖHLER (2025): Verzeichnis und Verbreitungsatlas der Käfer Deutschlands. – World Wide Web electronic publication www.coleokat.de [10.10.2025].
- BLICK, T.; O.-D. FINCH, K. H. HARMS, J. KIECHLE, K.-H. KIELHORN, M. KREUELS, A. MALTEN, D. MARTIN, C. MUSTER, D. NÄHRIG, R. PLATEN, I. RÖDEL, M. SCHEIDLER, A. STAUDT, H. STUMPF & D. TOLKE (2016): Rote Liste und Gesamtartenliste der Spinnen (Arachnida: Araneae) Deutschlands. In: Bundesamt für Naturschutz (Hrsg.): Rote Liste gefährdeter Tiere, Pflanzen und Pilze Deutschlands.

- Band 4: Wirbellose Tiere (Teil 2). – Naturschutz und Biologische Vielfalt **70** (4): 383-510.
- BNATSCHG (2009): „Bundesnaturschutzgesetz vom 29. Juli 2009 (BGBl. I S. 2542), das zuletzt durch Artikel 5 des Gesetzes vom 3. Juli 2024 (BGBl. 2024 I Nr. 225) geändert worden ist“.
- BRÄUNICKE, M., & J. TRAUTNER (2009): Lebensraumpräferenzen der Laufkäfer Deutschlands – Wissensbasierter Katalog. – Angewandte Carabidologie Suppl. **5**: 1–45.
- CARLES-TOLRÁ, M. & A. VERDUGO PÁEZ (2009): *Periscelis piricercus* sp. n.: A new periscelid species from Spain (Diptera: Periscelididae). – Heteropterus Revista de Entomología **9** (2): 101-104.
- DZIOCK, F.; M. JESSAT & H. UTHLEB (2001): Rote Liste der Schwebfliegen (Diptera: Syrphidae) Thüringens, 1. Fassung, Stand: 3/2001. – Naturschutzreport Heft **18**: 248–253.
- ECKELT, A. et al. (2017): Primeval forest relict beetles of Central Europe: a set of 186 umbrella species for the protection of primeval forest remnants. – Journal of Insect Conservation: 14 S.
- FFH (1992): Richtlinie des Rates zur Erhaltung der natürlichen Lebensräume sowie der wild lebenden Tiere und Pflanzen vom 21.05.1992 (92/43 EWG). – Amtsblatt der Europäischen Gemeinschaft L 206.
- GRUPPE, A.; S. POTEI, O. SCHMITZ, E.-J. TRÖGER, F. WEIHRAUCH & A. WERNO (2021): Provisorische Rote Liste und Gesamtartenliste der Netzflüglerartigen (Kamelhalsfliegen, Schlammfliegen und Netzflügler im engeren Sinn oder Hafte; Neuroptera: Raphidioptera, Megaloptera, Neuroptera) Deutschlands. – In: RIES, M.; S. BALZER, H. GRUTTKE, H. HAUPT, N. HOFBAUER, G. LUDWIG & G. MATZKE-HAJEK (Red.): Rote Liste gefährdeter Tiere, Pflanzen und Pilze Deutschlands, Band 5: Wirbellose Tiere (Teil 3). – Münster (Landwirtschaftsverlag). – Naturschutz und Biologische Vielfalt **70** (5): 435-462.
- HEISS, R. (2017a): Checkliste der Schnaken Thüringens (Diptera, Tipulidae). – Check-Listen Thüringer Insekten und Spinnentiere **25**: 20-25.
- (2017b): Tipulidae. – 557-588. In: SSYMANK, A. & D. DOCZKAL [Hrsg.]: Biodiversität des südwestlichen Dinkelbergrandes und des Rheintals bei Grenzach-Wyhlen. – Mauritiana **34**: 910 S.
- HEISS, R.; D. WEBER & S. ZAENKER (2021): Erstnachweis von *Tipula (Schummelia) zozaria* Goetghebuer, 1921 für Deutschland aus Höhlen in Bayern und Rheinland-Pfalz sowie weitere Tipuliden-Beobachtungen aus Höhlen und künstlichen, höhlenartigen Hohlräumen verschiedener Bundesländer. – Mainzer naturwissenschaftliches Archiv **58**: 235-250.
- HORION, A. (1960): Faunistik der mitteleuropäischen Käfer. Band 7: Clavicornia 1. Teil (Sphaeritidae bis Phalacridae), 346 S. Überlingen.
- KELLNER, A. (1873): Verzeichnis der Käfer Thüringens mit Angabe der nützlichen und der für Forst-, Land und Gartenwirtschaft schädlichen Arten. – Gotha.

- KIELHORN, K.-H. & T. FÖRSTER (2024): Araneae (Spinnen) und Opiliones (Weberknechte). In: A. KOPETZ, E. ANTON, R. BELLSTEDT, D. KREBS, M. MÜLLER & A. WEIGEL, Bericht zur Gemeinschaftsexkursion des Thüringer Entomologenverbandes e. V. (TEV) 2024 in das Gebiet der „Herbslebener Teiche“ im Thüringer Becken (Unstrut-Hainich-Kreis). – Mitteilungen des Thüringer Entomologenverbandes e. V. **31** (2): 132-133, 164-165.
- KLAUSNITZER, B.; U. KLAUSNITZER, E. WACHMANN & Z. HROMÁDKO (2016): Die Bockkäfer Mitteleuropas. 2. Bd. – Die neue Brehmbücherei **499**: 692 S.
- KOCH, K. C. (1989): Die Käfer Mitteleuropas: Ökologie Band 1. – Goecke & Evers. Krefeld.
- KUNZ, G., H. NICKEL & R. NIEDRINGHAUS (2011): Fotoatlas der Zikaden Deutschlands. Schreeßel: WABW, 293 S.
- LÖHR, P.-W. (1994): Checkliste der Schwebfliegen (Diptera, Syrphidae) Thüringens. – Check-Listen Thüringer Insekten Teil 2: 80-88.
- MANNHEIMS, B. & B. THEOWALD (1980): Familie 15. Tipulidae. – In: Lindner, E. [Hrsg.]: Die Fliegen der paläarktischen Region **3/5** (1). 538 S., Schweizerbart. Stuttgart.
- MÖLLER, G. (2009): Struktur- und Substratbindung holzbewohnender Insekten, Schwerpunkt Coleoptera – Käfer. – Unveröff. Dissertation, Freie Universität Berlin.
- MÜLLER, J.; H. BUßLER, U. BENSE, H. BRUSTEL, G. FLECHTNER, A. FOWLES, M. KAHLEN, G. MÖLLER, H. MÜHLE, J. SCHMIDL & P. ZABRANSKY (2005): Urwald relict species – Saproxyllic beetles indicating structural qualities and habitat tradition – Urwaldrelikt-Arten – Xylobionte Käfer als Indikatoren für Strukturvielfalt und Habitattradition. – Waldoekologie online **2**: 106-113. [www.afsv.de]
- MÜLLER, R. (2019): Checkliste der Eulenfalter (Lepidoptera: Nolidae, Erebidae, Noctuidae) Thüringens. Stand 31.12.2019. – Check-Listen Thüringer Insekten **27**: 5-31.
- MUSTER, C.; T. BLICK & A. SCHÖNHOFER (2016): Rote Liste und Gesamtartenliste der Weberknechte (Arachnida: Opiliones) Deutschlands. – In: Bundesamt für Naturschutz (Hrsg.): Rote Liste gefährdeter Tiere, Pflanzen und Pilze Deutschlands. Band 4: Wirbellose Tiere (Teil 2). Naturschutz und Biologische Vielfalt **70** (4): 513-536.
- OOSTERBROEK, P. (2025): Catalogue of the Craneflies of the World (CCW). – <https://ccw.naturalis.nl> (update 09.09.2025).
- PALTRINIERI, L. & J. ROHÁČEK (2022): *Periscelis (Myodris) haennii* sp. nov., a new species of Periscelididae (Diptera) from Ticino, Switzerland, with a new key to European species of the subgenus. – Alpine Entomology **6**: 39–49.
- RAPP, O. (1942): Die Fliegen Thüringens unter besonderer Berücksichtigung der faunistisch-ökologischen Geographie. – In: Die Natur der mitteldeutschen Landschaft Thüringen, Erfurt: 437-447.
- RHEINHEIMER, J. & M. HASSLER (2010): Die Rüsselkäfer Baden-Württembergs. – Verlag Regionalkultur: 944 S.

- RHEINHEIMER, J. & M. HASSLER (2018): Die Blattkäfer Baden-Württembergs. – Karlsruhe. Kleinststeuer Books: 928 S.
- ROHÁČEK, J. (2022): The true identity of *Periscelis winnertzi* and description of *P. laszloi* sp. nov. from Europe (Diptera: Periscelididae). – *Acta Entomologica* **62** (2): 301-323.
- SACHER, P. (2003): Checkliste der Weberknechte (Arachnida: Opiliones) Thüringens. – Check-Listen Thüringer Insekten & Spinnentiere **11**: 33-35.
- SANDER, F. W.; S. MALT & P. SACHER (2001): Rote Liste der Webspinnen (Arachnida: Araneae) Thüringens. 2. Fassung, Stand: 09/2001. – *Naturschutzreport* (Jena) **18**: 55-63.
- SCHACHT, W.; P. VOGTENHUBER & K. V. D. DUNK (2001): Zweiflügler aus Bayern XX (Diptera, Tipulidae). – *Entomofauna* **22**: 421-432.
- SCHLIEPHAKE, G. (1969): Bemerkungen zur Systematik der Thysanopteren des Harzes (3. Beitrag): *Limothrips schmutzi* Priesner, 1919. – *Wissenschaftliche Hefte des Pädagogischen Instituts Köthen* **2**: 57-58.
- SCHMIDT, J.; J. TRAUTNER & G. MÜLLER-MOTZFELD (2016): Rote Liste und Gesamtartenliste der Laufkäfer (Coleoptera: Carabidae) Deutschlands. – *Naturschutz und Biologische Vielfalt* **70** (4), 139-204.
- SCHUCH, S.; H. LUDWIG & K. WESCHE (2020): Erfassungsmethoden für ein Insektenmonitoring: Eine Materialsammlung. – *Bundesamt für Naturschutz* **565**: 84 S.
- STEUER, H. (1995): Die Schmetterlingsfauna um Bad Blankenburg (Thüringen). 45 Jahre Beobachtung, Forschung, Erkenntnisse. – *Rudolstädter Naturhistorische Schriften, Supplement*: 1-175.
- STUKE, J.-H. & S. MENDE (2025): *Periscelis laszloi* Roháček, 2022 erstmals aus Deutschland nachgewiesen (Diptera, Periscelididae). – *Entomologische Nachrichten und Berichte* **69** (1): 19-20.
- THEOWALD, B. & P. OOSTERBROEK (1985): Zur Zoogeographie der westpaläarktischen Tipuliden VI. Die Tipuliden der montanen, alpinen und borealen Gebiete (Insecta, Diptera, Tipulidae). – *Bonner Zoologische Beiträge* **36**: 185-220.
- TLU (2001): Rote Listen der gefährdeten Tier- und Pflanzenarten, Pflanzengesellschaften und Biotope Thüringens. – *Naturschutzreport* **18**: 430 S.
- TLUG (2011): Rote Listen der gefährdeten Tier- und Pflanzenarten, Pflanzengesellschaften und Biotope Thüringens. – *Naturschutzreport* **26**: 544 S.
- TLUBN (2021): Rote Listen der gefährdeten Tier- und Pflanzenarten, Pflanzengesellschaften und Biotope Thüringens. – *Naturschutzreport* **30**: 535 S.
- V. TSCHIRNHAUS, M. (1999): Periscelididae. – In SCHUMANN, H.; R. BÄHRMANN & A. STARK (Hrsg.) (1999): Checkliste der Dipteren Deutschlands. – *Studia Dipterologica Suppl.* **2**: 1-354.
- WEBER, D. (2012): Die Höhlenfauna und -flora des Höhlenkatakombengebietes Rheinland-Pfalz/Saarland. 5. Teil. Familie Tipulidae. – *Abhandlungen zur Karst- und Höhlenkunde* **36**: 1193-1202.

- WEIGEL, A. & F. FRITZLAR (2020): Exkursionen der Mitglieder des TEV in Thüringen. – *Landschaftspflege und Naturschutz in Thüringen, Sonderheft* **56** (4): 246.
- WEIGEL, A. & A. KOPETZ (2025): Neu- und Wiederfunde von Käferarten (Coleoptera) für die Fauna von Thüringen. 4. Beitrag. – *Entomologische Nachrichten und Berichte* **69** (1): 1-19.
- ZUR STRASSEN, R. (2003): Die terebranten Thysanopteren Europas und des Mittelmeer-Gebietes. – In: DAHL, F. (Hrsg.): *Die Tierwelt Deutschlands* **74**. Goecke & Evers, Keltern: 277 S.
- <https://neuropteren.rotelistezentrum.de/Lepiforum> (2025): https://lepiforum.org/wiki/page/Blastobasis_glandulella, abgerufen am 14.09.2025, Faunistik, E. Rennwald
- Landesdatenbanken Geometridae von Thüringen, Sachsen und Sachsen-Anhalt (2025): <https://museum.naturkundemuseum-chemnitz.de/spanner/?f=def|home|thusax|gat:|Scopula|art:|marginepunctata|lep|artseite>, abgerufen am 09.10.2025
- RENNWALD, E.; J. RODELAND & T. GUGGEMOOS (2023): Lepiforums-Europaliste, <https://lepiforum.org/wiki/taxonomy?view=0®ions=de>, abgerufen am 27.09.2024
- Schmetterlinge Deutschlands (2025): <https://www.schmetterlinge-d.de/Lepi/Default.aspx>, abgerufen am 14.09.2025
- Schmetterlinge in Brandenburg und Berlin (2025): <https://www.schmetterlinge-brandenburg-berlin.de/index.php/arten-verbretung?view=form>, abgerufen am 14.09.2025

Anschriften der Autoren

Andreas Kopetz
Im Semmichbache 14
D-99334 Amt Wachsenburg
OT Eischleben
E-Mail: andreas.kopetz@t-online.de

Detlef Krebs
Winterbergstr. 5
D-07751 Rothenstein
E-Mail: detlef.krebs@gmx.de

Marcel Mühlfeit
Haspel 14
D-37130 Gleichen
E-Mail: m.muehlfeit@gmx.de

Andreas Weigel
Am Schloßgarten 6
D-07381 Wernburg
E-Mail: rosalia-aw@gmx.de

Anhang

Artenliste der zur Gemeinschaftsexkursion des TEV in das NSG „Stein-Rachelsberg“ erfassten Arten von Arthropoden (Diplopoda, Chilopoda, Oniscidea, Acari, Araneae, Opiliones, Ephemeroptera, Odonata, Plecoptera, Orthoptera, Psocoptera, Thysanoptera, Sternorrhyncha, Auchenorrhyncha, Heteroptera, Megaloptera, Raphidioptera, Planipennia, Coleoptera, Hymenoptera, Trichoptera, Lepidoptera, Mecoptera und Diptera) mit Angabe von Gefährdungskategorie, Schutzstatus, Fundorten, Sammelmethode(n) (pt.), Anzahl (pt.) und Erfassern

Ordnungen	Seite
Doppelfüßer (Diplopoda), Hundertfüßer (Chilopoda)	167
Landasseln (Oniscidea)	167
Spinnentiere (Acari, Araneae, Opiliones)	168
Eintagsfliegen (Ephemeroptera)	172
Libellen (Odonata)	172
Steinfliegen (Plecoptera)	173
Orthoptera (Geradflügler)	173
Staubläuse (Psocoptera)	174
Thripse (Thysanoptera)	174
Pflanzenläuse (Sternorrhyncha)	176
Zikaden (Auchenorrhyncha)	176
Wanzen (Heteroptera)	177
Schlammfliegen (Megaloptera)	181
Kamelhalsfliegen (Raphidioptera)	181
Netzflügler (Planipennia)	181
Käfer (Coleoptera)	182
Hautflügler (Hymenoptera)	214
Köcherfliegen (Trichoptera)	223
Schmetterlinge (Lepidoptera)	226
Schnabelfliegen (Mecoptera)	240
Zweiflügler (Diptera)	240

Abkürzungen und Erläuterungen zu den Spalten der Listen

Die Bewertung in Bezug auf die Roten Listen erfolgt immer anhand der letzten verfügbaren Liste. Zum Teil sind das innerhalb der Ordnungen verschiedene Listen, da nicht alle Familien in den neueren Werken bearbeitet wurden. Auch existieren bei einigen Ordnungen (z. B. Coleoptera, Hymenoptera, Diptera) nicht für alle Familien Rote Listen. Zitiert wird immer nur das Gesamtwerk, nicht die einzelnen Listen. Wenn keine Rote-Liste-Arten enthalten sind, ist keine entsprechende Spalte in den Tabellen der Ordnungen enthalten.

Tiergruppe	Rote Listen Thüringens (RT)	Rote Listen Deutschlands (RD)
Diplopoda & Chilopoda	-	BfN 2016
Oniscidea	TLUBN 2021	BfN 2024
Chelicerata	TLU 2001	BfN 2016
Ephemeroptera	TLUG 2011	BfN 2021
Odonata	TLUBN 2021	BfN 2021
Plecoptera	TLUG 2011	BfN 2021
Dermaptera	TLUBN 2021	BfN 2011
Saltatoria	TLUBN 2021	BfN 2011
Thysanoptera	-	BfN 2011
Auchenorrhyncha	TLUBN 2021	BfN 2016
Heteroptera	TLUBN 2021	BfN 2021
Megaloptera	-	BfN 2021
Rhaphidioptera	-	BfN 2021
Planipennia	-	BfN 2021
Coleoptera	TLU 2001, TLUG 2011, TLUBN 2021	BfN 2016, BfN 2021
Hymenoptera	TLUBN 2021	BfN 2011
Trichoptera	TLUBN 2021	BfN 2016
Lepidoptera	TLU 2001, TLUBN 2021	BfN 2011
Diptera	TLU 2001, TLUG 2011, TLUBN 2021	BfN 2011, BfN 2016

Gefährdung: RD = Rote Listen von Deutschland

RT = Rote Listen von Thüringen

Kategorien: **0** – ausgestorben oder verschollen; **1** – vom Aussterben bedroht; **2** – stark gefährdet; **3** – gefährdet; **R** – extrem seltene Arten; **D** – defizitäre Datenlage; **G** – Gefährdung unbekanntes Ausmaßes bzw. Gefährdung anzunehmen; **V** – Vorwarnliste (die Kategorien V und D sind bei RT nicht publiziert, werden hier mit angegeben)

! – Deutschland ist in hohem Maße verantwortlich

!! – Deutschland ist in besonders hohem Maße verantwortlich

FFH = Art der FFH-Richtlinie der Europäischen Union (FFH 1992)

BV = Bundesartenschutzverordnung (BArtSCHV 2005), **§** = besonders geschützte Art zu §1, Satz 1, **§§** = streng geschützte Art zu §1 Satz 2 (der Schutzstatus wird hinter dem Artnamen aufgeführt)

CT = Checkliste Thüringen

Nachweismethode

BF Bodenfalle	EKL Luftklektor	FO Fotonachweis
FS Weiß- oder andere Farbschale	Ga Gallen	GSB Gesiebe Bodenstreu
GST Gesiebe Totholz	HF Handfang	KA keine Angaben
KF Kescherfang	KFA Autokescher	KL Klopfschirm
KöF Köderfang	LF Lichtfang	LFF Lichtfalle
MF Malaisefalle	Mi Minen	Si Sichtnachweis

Exemplare (Ex.)

Angabe von Imagines (m – Männchen, w – Weibchen), E – Ei, L – Larve, P – Puppe, i. A. – in Anzahl, ohne Angabe – es wurde jeweils mindestens ein Exemplar nachgewiesen (bzw. Mine oder Galle)

Akbürzungen der Erfasser

AD	Aneke Dierks	AH	Andreas Heuer	AK	Andreas Kopetz
AP	Andrea Piening	AS	André Skale	AW	Andreas Weigel
BK	Bärbel Kirchner	BM	Ben Maier	B&U	Y.Bernet & M. Ulitzka
CP	Christian Pape	CSn	Constantin Stefan	CSz	Cortez Schulz
CV	Christian Vogt	CW	Clodwig Weber	DB	Dennis Böttger
DK	Detlef Krebs	DM	Dirk Mattern	EA	Eric Anton
HR	Hans-Peter Reike	HS	Hartmuth Strutzberg	IC	Irina Chaplinskaya-Sobol
JD	Jürgen Deckert	JF	Jenny Förster	JH	Janina Happ
JK	Jasmin Krebs	JM	Jochen Müller	K&W	D. Krebs & A. Weigel
LE	Lutz Eckhardt	LP	Ludo Petersohn	LS	Ludger Schmidt
LW	Lennart Wessel	MKh	Martin Konnopasch	MKz	Mike Kuschereitz
MMt	Marcel Mühlfeit	MMr	Marcel Müller	MSn	Michael Stern
MSt	Michael Schaarschmidt	MT	Martin Taeger	OB	Orion Berlin (Sandra Jetke, Cortez Schulz, Anneke Dierks, Andrea Piening, Paul Prill, Oliver Schmitz)
OS	Oliver Schmitz	PP	Paul Prill	PS	Peter Schubert
RB	Ronald Bellstedt	RK	Ronny Köhler	RL	Renate Lützkendorf
RW	Reinhard Weidlich	SJ	Sandra Jetke	SP	Sandra Petersohn
SS	Sabine Skale	TR	Thorben Riehe	UK	Ullrich Keimling

Sonstige Abkürzungen

NF	Neufund
WF	Wiederfund
D	Deutschland
TH	Thüringen

weitere Abkürzungen ggf. bei den jeweiligen Tabellen

Myriapoda: Diplopoda (Doppelfüßer) und Chilopoda (Hundertfüßer)

Bearbeiter: Dr. Hans S. Reip, Dr. Karin Voigtländer

Nr.	Taxon	Fundort	Ex.	Erfasser
DIPLOPODA (DOPPELFÜSSER)				
POLYDESMIDAE				
01	<i>Polydesmus angustus</i> Latzel, 1884	1-1, 4-1	3	AK
JULIDAE				
02	<i>Allajulus nitidus</i> (Verhoeff, 1891)	1-1	2	AK
03	<i>Julus scandinavicus</i> Latzel, 1884	2-1, 5-2	2	AW, JM
04	<i>Tachypodoiulus niger</i> (Leach, 1815)	1-1, 2-1, 4-1	7	AK, AW, JM
GLOMERIDAE				
05	<i>Glomeris klugii</i> Brandt, 1833	1-1, 4-1	4	AK
06	<i>Glomeris marginata</i> (Villers, 1789)	1-1, 4-1	11	AK, AW
07	<i>Glomeris pustulata</i> Latreille, 1804	2-1, 2-2, 4-1	9	AW, EA, JM, LS
CHILOPODA (HUNDERTFÜSSER)				
SCUTIGERELLIDAE				
08	<i>Scutigera cf. immaculata</i> (Newport, 1845)	2-1	1	EA
LITHOBIIDAE				
09	<i>Lithobius aeruginosus</i> L. Koch, 1862	1-1	1	AK
10	<i>Lithobius crassipes</i> L. Koch, 1862	1-1, 4-1	14	AK
11	<i>Lithobius forficatus</i> (Linnaeus, 1758)	2-1, 2-2	3	AW, LS
12	<i>Lithobius macilentus</i> L. Koch, 1862	2-2	3	LS
13	<i>Lithobius mutabilis</i> L. Koch, 1862	1-1, 2-2, 4-1	9	AK, LS
13a	<i>Lithobius</i> sp. klein	1-1	3	AW
LINOENIIDAE				
14	<i>Strigamia acuminata</i> (Leach, 1814)	1-1	1	AK
SCHENDYLIDAE				
15	<i>Schendyla nemorensis</i> (C. L. Koch, 1837)	1-1, 2-2, 4-1	3	AK, LS

Isopoda: Oniscidea (Landasseln)

Bearbeiter: Dr. Dirk Mattern

Nr.	Familie / wissenschaftlicher Artname	Fundort	RD/RT	Ex. m/w/j	Erfasser
LIGIIDAE					
01	<i>Ligidium hypnorum</i> (Cuvier, 1792)	2-1		0/2/0	JM
TRICHONISCIDAE					
02	<i>Hyloniscus riparius</i> (C.L. Koch, 1838)	2-1		0/2/0	JM
03	<i>Trichoniscus pusillus</i> Brandt, 1833	1-1, 2-1, 4-1		0/21/0	AK, DM
PHILOSCIIDAE					
04	<i>Lepidoniscus minutus</i> (C.L. Koch, 1838)	5-3		0/1/0	AS

Nr.	Familie / wissenschaftlicher Artname	Fundort	RD/RT	Ex. m/w/j	Erfasser
05	<i>Oniscus asellus</i> Linnaeus, 1758	1-1, 2-1, 4-1		5/5/12	AK, AW, DM, JM, LS
06	<i>Philoscia muscorum</i> (Scopoli, 1763)			2/3/0	AK, DM, JM
TRACHELIPODIDAE					
07	<i>Porcellium conspersum</i> (C.L. Koch, 1841)	4-1		0/1/0	AK
08	<i>Trachelipus ratzeburgii</i> (Brandt, 1833)	1,		1/1/1	AK, LS
PORCELLIONIDAE					
09	<i>Porcellio scaber</i> Latreille, 1804	4-1		0/1/0	AK
ARMADILLIDIIDAE					
10	<i>Armadillidium opacum</i> (C.L. Koch, 1841)	2-1		0/5/0	JM
11	<i>Armadillidium pictum</i> Brandt, 1833	1, 1-1, 2, 2-1, 4-1, 5-3, 10	-/G	5/13/0	AK, AW, LS

Acari (Milben)

Bearbeiter: Dr. Jochen Müller

Nr.	Taxon	Fundort	Methode	Erfasser
ERIOPHYIDAE (GALLMILBEN)				
01	<i>Acalitus prunispinosae</i> (Nalepa, 1926)	9	Ga, <i>Prunus spinosa</i>	JM
02	<i>Aceria carinifex</i> (Kieffer, 1902)	1-1	Ga, <i>Acer campestre</i>	JM
03	<i>Aceria cephalonea</i> (Nalepa, 1922)	2-1, 3	Ga, <i>Acer pseudoplatanus</i>	JM
04	<i>Aceria erinea</i> (Nalepa, 1891)	3	Ga, <i>Juglans regia</i>	JM
05	<i>Aceria macrochela</i> (Nalepa, 1891)	1-1	Ga, <i>Acer campestre</i>	JM
06	<i>Aceria myriadeum</i> (Murray, 1877)	1-1	Ga, <i>Acer campestre</i>	JM
07	<i>Aceria nervisequia</i> (Canestrini, 1891)	1-1, 4-1	Ga, <i>Fagus sylvatica</i>	AH, JM
08	<i>Aceria tenella</i> (Nalepa, 1892)	1-1	Ga, <i>Carpinus betulus</i>	JM
09	<i>Eriophyes exilis</i> (Nalepa, 1892)	1-1, 2-1, 3	Ga, <i>Tilia cordata</i> , <i>T. platyphyllos</i>	JM
10	<i>Eriophyes laevis</i> (Nalepa, 1889)	2-1	Ga, <i>Alnus glutinosa</i>	JM
11	<i>Eriophyes tiliacae</i> (Pagenstecher, 1857)	2-1, 3	Ga, <i>Tilia cordata</i> , <i>T. platyphyllos</i>	JM
TETRANYCHIDAE (SPINN MILBEN)				
12	<i>Panonychus ulmi</i> (Koch, 1836)	3	HF	AP

Araneae (Webspinnen) und Opiliones (Weberknechte)

Bearbeiter: Dr. Karl-Hinrich Kielhorn

Nr.	Taxon	Fundort	Ex.	RD/ RT	Methode	Erfasser
ARANEAE (WEBSPINNEN)						
AGELENIDAE (TRICHTERSPINNEN)						
01	<i>Histopona torpida</i> (C. L. Koch, 1837)	2-1, 3-2	4		FS	JM
02	<i>Tegenaria ferruginea</i> (Panzer, 1804)	9	2		EKL	AW
AMAUROBIIDAE (FINSTERSPINNEN)						
03	<i>Amaurobius fenestralis</i> (Ström, 1768)	2-1, 5-2	2		GS, KL	AW
ARANEIDAE (RADNETZSPINNEN)						
04	<i>Araneus sturmi</i> (Hahn, 1831)	2-1	1		KA	JM
05	<i>Araneus triguttatus</i> (Fabricius, 1775)	5-1	1	-/3	BF	AW
06	<i>Araniella cucurbitina</i> (Clerck, 1757)	5-3	1		KF	AS
07	<i>Araniella opisthographa</i> (Kulczyński, 1905)	2-1, 5-2	2		KA, KF	AW, JM
08	<i>Argiope bruennichi</i> (Scopoli, 1772)	5-3	16		KF	AS
09	<i>Gibbaranea gibbosa</i> (Walckenaer, 1802)	5-2	1	-/2	KF	JK
10	<i>Hypsosinga sanguinea</i> (C. L. Koch, 1844)	5-3	1		KF	AS
11	<i>Mangora acalypha</i> (Walckenaer, 1802)	5-2, 5-3	20		KF	AS, EA, AW
12	<i>Nuctenea umbratica</i> (Clerck, 1757)	5-2	1		KF	AW
CLUBIONIDAE (SACKSPINNEN)						
13	<i>Clubiona lutescens</i> Westring, 1851	2-1	2		FS	EA
14	<i>Clubiona pallidula</i> (Clerck, 1757)	2-1	1	-/G	FS	JM
15	<i>Clubiona terrestris</i> Westring, 1851	1-1, 3-2	2		FS, KA	EA, JM
DYSDERIDAE (SECHSAUGENSPINNEN)						
16	<i>Harpactea hombergi</i> (Scopoli, 1763)	1-1	4		GS, KL	AK
17	<i>Harpactea lepida</i> (C. L. Koch, 1838)	3-2	2		FS	JM
GNAPHOSIDAE (PLATTBAUCHSPINNEN)						
18	<i>Haplodrassus silvestris</i> (Blackwall, 1833)	3-2	1		FS	JM
HAHNIIIDAE (BODENSPINNEN)						
19	<i>Antistea elegans</i> (Blackwall, 1841)	2-1	1		FS	JM
LATHYIDAE (WALDKRÄUSELSPINNEN)						
20	<i>Lathys humilis</i> (Blackwall, 1855)	9	1	-/3	EKL	AW
LINYPHIIDAE (ZWERGSPINNEN)						
21	<i>Bathypantes nigrinus</i> (Westring, 1851)	2	1		KA	RB
22	<i>Centromerus cavernarum</i> (L. Koch, 1872)	1-1	1	-/G	GS	AK
23	<i>Diplocephalus picinus</i> (Blackwall, 1841)	3-1	1		FS	EA
24	<i>Gongyliidium latebricola</i> (O. Pickard-Cambridge, 1871)	2-1	1		FS	JM
25	<i>Gongyliidium vivum</i> (O. Pickard-Cambridge, 1875)	2-1	1		FS	EA

Nr.	Taxon	Fundort	Ex.	RD/ RT	Methode	Erfasser
26	<i>Linyphia hortensis</i> Sundevall, 1830	2, 2-1, 5-3	3		KA, KF	EA, JM, RB
27	<i>Maso sundevalli</i> (Westring, 1851)	2-1	1	-/G	FS	JM
28	<i>Microneta viaria</i> (Blackwall, 1841)	1-1	1		GS	AK
29	<i>Neriere peltata</i> (Wider, 1834)	1-1	1		KA	JM
30	<i>Oedothorax agrestis</i> (Blackwall, 1853)	2-1	4		FS	EA, JM
31	<i>Oedothorax gibbosus</i> (Blackwall, 1841)	2-1	3	-/3	FS	EA, JM
32	<i>Panamomops menzei</i> Simon, 1926	1-1	2		GS	AK
33	<i>Tapinocyba pallens</i> (O. Pickard-Cambridge, 1873)	4-1	1		GS	AK
34	<i>Tenuiphantes flavipes</i> (Blackwall, 1854)	1-1, 3-2	4		FS, GS	AK, JM
35	<i>Tenuiphantes tenuis</i> (Blackwall, 1852)	5-2	1		KF	AW
36	<i>Thyreosthenius parasiticus</i> (Westring, 1851)	1-1	1		BF	AW
37	<i>Trematocephalus cristatus</i> (Wider, 1834)	2-1	1	-/2	LF	EA
38	<i>Walckenaeria corniculans</i> (O. Pickard-Cambridge, 1875)	1-1	1		BF	AW
39	<i>Walckenaeria cucullata</i> (C. L. Koch, 1836)	4-1	1		GS	AK
LYCOSIDAE (WOLFSPINNEN)						
40	<i>Alopecosa pulverulenta</i> (Clerck, 1757)	5-3	1		KF	AS
41	<i>Pardosa amentata</i> (Clerck, 1757)	2	1		KA	RB
42	<i>Pardosa lugubris</i> (Walckenaer, 1802)	3-2	8		FS	EA
43	<i>Pardosa saltans</i> Töpfer-Hofmann, 2000	2-1, 3-2	4		FS	JM
44	<i>Pirata piraticus</i> (Clerck, 1757)	2-1	1		KF	EA
45	<i>Piratula hygrophila</i> (Thorell, 1872)	2-1	15		FS, KF	EA, JM
46	<i>Trochosa terricola</i> Thorell, 1856	2-1	1		FS	JM
PHILODROMIDAE (LAUFSPINNEN)						
47	<i>Philodromus albidus</i> Kulczyński, 1911	5-3	1	-/G	KF	AS
48	<i>Philodromus aureolus</i> (Clerck, 1757)	1-1, 5-2, 5-3	3		KA, KF	AS, AW, JM
49	<i>Philodromus collinus</i> C. L. Koch, 1835	5-3	1		KF	EA
50	<i>Philodromus dispar</i> Walckenaer, 1826	1-1, 2-1	3		KA, KF	EA, JM
51	<i>Tibellus oblongus</i> (Walckenaer, 1802)	1-1, 5-3	9		KA, KF	AS, JM
PHRUROLITHIDAE (AMEISENSACKSPINNEN)						
52	<i>Phrurolithus festivus</i> (C. L. Koch, 1835)	2-1	2		FS	EA, JM
PISAURIDAE (LISTSPINNEN)						
53	<i>Pisaura mirabilis</i> (Clerck, 1757)	5-2, 5-3	3		KF	AS, AW
SALTICIDAE (SPRINGSPINNEN)						
54	<i>Evarcha falcata</i> (Clerck, 1757)	5-2, 5-3	2		KF	EA, JK
55	<i>Heliophanus cupreus</i> (Walckenaer, 1802)	5-2, 5-3	9		KA, KF, KL	AK, AW, EA

Nr.	Taxon	Fundort	Ex.	RD/ RT	Methode	Erfasser
SPARASSIDAE (RIESENKRABBENSINNEN)						
56	<i>Micrommata virescens</i> (Clerck, 1757)	5-3	1	-/3	KF	AS
TETRAGNATHIDAE (STRECKERSPINNEN)						
57	<i>Metellina menzei</i> (Blackwall, 1869)	1-1, 2, 2-1	8		KA	JM, RB
58	<i>Pachygnatha degeeri</i> Sundevall, 1830	5-3	1		KF	AS
59	<i>Tetragnatha montana</i> Simon, 1874	2, 2-1	12		KA, KF, MF	EA, JM, RB
60	<i>Tetragnatha pinicola</i> L. Koch, 1870	5-2	1		KF	AW
THERIDIIDAE (KUGELSPINNEN)						
61	<i>Dipoena melanogaster</i> (C. L. Koch, 1837)	1-1, 5-2, 5-3	4		BF, KF, LFF	AW
62	<i>Enoplognatha ovata</i> (Clerck, 1757)	1-1	1		KA	JM
63	<i>Episinus truncatus</i> Latreille, 1809	1-1, 5-2	2		KA, KF	AW, JM
64	<i>Neottiura bimaculata</i> (Linnaeus, 1767)	2-1, 5-3	2		KA, KF	AS, JM
65	<i>Phylloneta impressa</i> (L. Koch, 1881)	5-2, 5-3	6		KF	AS, AW
66	<i>Phylloneta sisypbia</i> (Clerck, 1757)	5-2, 5-3	2		KF, LFF	AW, CS
THOMISIDAE (KRABBENSINNEN)						
67	<i>Diaea dorsata</i> (Fabricius, 1777)	1-1, 5-3	3		KA, KF	AS
68	<i>Misumena vatia</i> (Clerck, 1757)	5-2, 5-3	3		KF	AS, AW, EA
69	<i>Xysticus cristatus</i> (Clerck, 1757)	5-2	1		KF	AW
OPILIONES (WEBERKNECHTE)						
NEMASTOMATIDAE (FADENKANKER)						
70	<i>Nemastoma lugubre</i> (O. F. Müller, 1776)	4-1	1		GS	AK
71	<i>Paranemastoma quadripunctatum</i> (Perty, 1833)	2-1	1		FS	JM
PHALANGIIDAE (SCHNEIDER)						
72	<i>Oligolophus tridens</i> (C. L. Koch, 1836)	2-1	1		FS	JM
73	<i>Phalangium opilio</i> Linnaeus, 1758	5-3	1		KF	AS
TROGULIDAE (BRETTKANKER)						
74	<i>Anelasmaocephalus cambridgei</i> (Westwood, 1874)	4-1	2		GS	AK
75	<i>Trogulus closanicus</i> Avram, 1971	2-1	1		FS	JM

Ephemeroptera (Eintagsfliegen)

Bearbeiter: Martin Taeger

Nr.	Taxon	Fundort	Erfasser
HEPTAGENIIDAE			
01	<i>Rithorgena picteti</i> Sowa, 1971	5-3, 8	AW, DK
EPHEMERIDAE			
02	<i>Ephemera danica</i> Müller, 1764	2-1, 8	AW, DK, MT
EPHEMERELLIDAE			
03	<i>Serratella ignita</i> (Poda, 1761)	2-1	MT

Odonata (Libellen)

Bearbeiter: Lutz Eckhardt

Nr.	Taxon	BNatSchG - § 7 FFH - F	Fundort	Ex.	Erfasser
ZYGOPTERA					
CALOPTERYGIDAE					
01	<i>Calopteryx splendens</i> (Harris, 1782)	§	2,1	2	LE
Gebänderte Prachtlibelle					
02	<i>Calopteryx virgo</i> (Linnaeus, 1758)	§	2,1	4	LE
Blauflügel Prachtlibelle					
LESTIDAE					
03	<i>Chalcolestes viridis</i> (Van der Linden, 1825)	§	8	1	LE
Weidenjungfer					
04	<i>Lestes sponsa</i> (Hansemann, 1823)	§	2,1	20	LE
Kleine Binsenjungfer					
COENAGRIONIDAE					
05	<i>Coenagrion puella</i> (Linnaeus, 1758)	§	2-1	1	JM
Hufeisen-Azurjungfer					
ANISOPTERA					
AESHNIDAE					
06	<i>Aeshna cyanea</i> (Müller, 1764)	§	2,1	2	LE
Blaugrüne Mosaikjungfer					
LIBELLULIDAE					
07	<i>Libellula depressa</i> (Linnaeus, 1758)	§	2,1	3	LE
Plattbauch					
08	<i>Orthetrum cancellatum</i> (Linnaeus, 1758)	§	2,1	4	LE
Großer Blaupfeil					
09	<i>Sympetrum sanguineum</i> (Müller, 1764)	§	8	2	LE
Blutrote Heidelibelle					
10	<i>Sympetrum vulgatum</i> (Linnaeus, 1758)	§	8	1	LE
Gemeine Heidelibelle					

Plecoptera (Steinfliegen)

Bearbeiter: Martin Taeger

Nr.	Taxon	Fundort	Erfasser
NEMOURIDAE			
01	<i>Nemoura cambrica</i> Stephens, 1835	2-1	MT, EA, DM, JM
02	<i>Nemoura cinerea</i> (Retzius, 1873)	2-1	EA
03	<i>Nemoura marginata</i> Pictet, 1835	2-1	JM
LEUCTRIDAE			
04	<i>Leuctra nigra</i> (Olivier, 1811)	2-1	MT, EA, DM, JM
05	<i>Leuctra pseudosignifera</i> Aubert, 1954	2-1	LS
PERLODIDAE			
06	<i>Isoperla grammatica</i> (Poda, 1761)	2-1	MT, EA
06a	<i>Isoperla spec.</i> (♀)	2-1	EA

**Orthoptera (Geradflügler): Dermaptera (Ohrwürmer),
Blattoptera (Schaben) und Saltatoria (Heuschrecken)**

Bearbeiter: Andreas Weigel

Nr.	Taxon	Fundort	Ex.	RD/RT	Erfasser
DERMAPTERA (OHRWÜRMER)					
01	<i>Apterygida albipennis</i> (Megerle v. Mühlfeld, 1825) - Gebüsch-Ohrwurm	3-2	1		CP
02	<i>Chelidurella acanthopygia</i> (Genè, 1832)	1-1, 2-1	5		LS
03	<i>Labia minor</i> (Linnaeus, 1758) - Kleiner Ohrwurm	5-1	1	V/2	AS
BLATTOPTERA (SCHABEN)					
04	<i>Ectobius sylvestris</i> (Poda, 1761) - Waldschabe	1-1, 2-1, 4-1, 5-1, 11	12		AK, AW, CP, EA, LS, MT, TR
ENSIFERA (LANGFÜHLERSCHRECKEN)					
05	<i>Barbitistes serricauda</i> (Fabricius, 1794) - Laubholz-Säbelschrecke	1-1, 5-1	2 L	-/R	CP, AW
06	<i>Meconema thalassinum</i> (Degeer, 1773) - Eichenschrecke	1-1	1		AW
07	<i>Nemobius sylvestris</i> (Bosc, 1792) - Waldgrille	1-2, 2-3	3		CP, MKz
08	<i>Phaneroptera falcata</i> (Poda, 1761) - Sichelschrecke	5, 5-2, 5-3	4		AK, AP, AW
09	<i>Pholidoptera griseoptera</i> (Degeer, 1773) - Gewöhnliche Strauchschrecke	1-1, 4-1, 5, 5-1, 5-2, 5-3	6, 1L5		AK, AP, AS, AW
10	<i>Roeseliana roeselii</i> (Hagenbach, 1822) - Roesels Beißschrecke	5, 5-2	2		AP, AW

Nr.	Taxon	Fundort	Ex.	RD/RT	Erfasser
11	<i>Tettigonia viridissima</i> (Linnaeus, 1758) – Großes Heupferd	5-1, 5-2, 5-3	2, 1L5		AS, TR
CAELIFERA (KURZFÜHLERSCHRECKEN)					
12	<i>Chrysochraon dispar</i> (Germar, 1834) – Große Goldschrecke	5	1		AP
13	<i>Chorthippus parallelus</i> (Zetterstedt, 1821) – Gemeiner Grashüpfer	5	3		AP
14	<i>Omocestus viridulus</i> (Linnaeus, 1758) – Bunter Grashüpfer	5-2	1		AW
15	<i>Stenobothrus lineatus</i> (Panzer, 1796) – Heide-Grashüpfer	5-1, 5-2	4		AD, AS, AW
16	<i>Tetrix kraussi</i> Saulcy, 1888 – Kurzflügel-Dornschröcke	2-1, 5, 11	3		AP, CP, MT
17	<i>Tetrix tenuicornis</i> (Sahlberg, 1893) – Langfühler-Dornschröcke	5-2, 5-3	1, 2L		AS, AW
18	<i>Tetrix undulata</i> (Sowerby, 1806) – Gemeine Dornschröcke	5-1, 5-3	14		AK, AS

Psocoptera (Staubläuse)

Bearbeiter: Eric Anton

Nr.	Taxon	Fundort	Ex.	Methode	Erfasser
CAECILIUSIDAE					
01	<i>Valenzuela flavidus</i> (Stephens, 1836)	2	3	LF	EA
ELIPSOCIDAE					
02	<i>Cuneopalpus cyanops</i> (Rostock, 1876)	2	1	LF	EA
MESOPSOCIDAE					
03	<i>Mesopsocus unipunctatus</i> (Müller, 1764)	1	1	EKL	AW

Thysanoptera (Thripse)

Bearbeiter: Dr. Manfred Ulitzka

Nr.	Taxon	Fundort	Ex.	Methode	Erfasser
AEOLOTHRIPIDAE					
01	<i>Aeolothrips intermedius</i> Bagnall, 1934	3-1, 5-1	6w, 2L	KL	B&U
02	<i>Aeolothrips melaleucus</i> Haliday, 1852	3-1	1L	KL	B&U
MELANTHRIPIDAE					
03	<i>Melanthrips pallidior</i> Priesner, 1919	3-1	2w, 7L	KL	B&U
THRIPIDAE					
04	<i>Anaphothrips obscurus</i> (Müller, 1776)	1-1, 2-1	24w, 1L	KL	B&U

Nr.	Taxon	Fundort	Ex.	Methode	Erfasser
05	<i>Aptinothrips rufus</i> Haliday, 1836	2-1, 3-1, 5-1, 5-3	29w	KF, KL	EA, B&U
06	<i>Baliothrips dispar</i> (Haliday, 1836)	2-1	17w, 4m	KL	B&U
07	<i>Chirothrips manicatus</i> Haliday, 1836	5-1	5w	KL	B&U
08	<i>Frankliniella intonsa</i> (Trybom, 1895)	5-1	18w, 7m	KL	B&U
09	<i>Limothrips cerealium</i> Haliday, 1836	2-1, 5-1, 5-3, 8	16w	KF, KFA, KL, GST	AW, EA, JM, B&U
10	<i>Limothrips denticornis</i> Haliday, 1836	5-3	1w	KF	EA
11	<i>Limothrips schmutzi</i> Priesner, 1919	2-1	1w	KL	B&U
12	<i>Neohydatothrips gracilicornis</i> (Williams, 1916)	2-1, 3-1	5w	KL	B&U
13	<i>Platythrips tunicatus</i> (Haliday, 1852)	3-2	2w	KL	B&U
14	<i>Rubiothrips sordidus</i> (Uzel, 1895)	3-1, 3-2, 5-3	18w, 1L	FS, KL, LF	AW, EA, B&U
15	<i>Sericothrips bicornis</i> (Karny, 1910)	3-1, 5-1	3w, 1m	KL	B&U
16	<i>Stenothrips graminum</i> Uzel, 1895	3-1	1w	FS	EA
17	<i>Thrips angusticeps</i> Uzel, 1895	5-1	4w, 2m	KL	B&U
18	<i>Thrips atratus</i> Haliday, 1836	5-1	7w	KL	B&U
19	<i>Thrips brevicornis</i> Priesner, 1920	2-1	1w	KL	B&U
20	<i>Thrips fuscipennis</i> Haliday, 1836	1-1, 5-3	2w		AK
21	<i>Thrips tabaci</i> Lindeman, 1888	3-1, 3-2, 5-1	19w	FS, LF	AW, EA, B&U
22	<i>Thrips trehernei</i> Priesner, 1927	3-1, 5-1	13w, 8m	FS, KL, LF	EA, B&U
PHLAEOTHRIPIDAE					
23	<i>Cephalothrips monilicornis</i> (Reuter, 1885)	1-1	3w	KL	B&U
24	<i>Haplothrips leucanthemi</i> (Schränk, 1781)	5-3	2w	KL	EA
25	<i>Haplothrips subtilissimus</i> Haliday, 1852	1-1, 1-2, 2-1, 3-1, 5-3	8w, 11L	EKL, FS, KL, LF	AW, EA, JM, B&U
26	<i>Hoplothrips corticis</i> (de Geer, 1773)	5-3	1w	KF	AS
27	<i>Hoplothrips semicaecus</i> (Uzel, 1895)	1-1, 2-1	16w, 2m, 5L, 5P	KF, BFM	AW B&U
28	<i>Liothrips setinodis</i> (Reuter, 1880)	5-3, 8	3w, 1m	KFA, KL	AK, K&W
29	<i>Megathrips lativentris</i> (Heeger, 1852)	1-1	1w	KL	AK
30	<i>Phlaeothrips coriaceus</i> Haliday, 1836	8	1w, 2m	KFA	K&W
31	<i>Poecilothrips albopictus</i> Uzel, 1895	5-3	5w	KF	AS

Pflanzenläuse (Sternorrhyncha)

Bearbeiter: Dr. Jochen Müller, Andrea Piening

Nr.	Taxon	Fundort	Nachweis	Erfasser
PSYLLOIDEA (BLATTFLÖHE)				
LIVIIDAE				
01	<i>Camarotoscena speciosa</i> (Flor, 1861)	1	Ga, <i>Populus ×canadensis</i>	JM
APHIDOIDEA (BLATTLÄUSE)				
PEMPHIGIDAE (BLASENLÄUSE)				
02	<i>Tetraneura ulmi</i> (Linnaeus, 1758)	1	Ga, <i>Ulmus glabra</i>	JM
APHIDIDAE (RÖHRENBLATTLÄUSE)				
03	<i>Callipterinella tuberculata</i> (von Heyden, 1837)	5	HF	AP

Auchenorrhyncha (Zikaden)

Bearbeiter: Dr. Werner Witsack

Nr.	Taxon	Fundort	Ex. m,w	RD/RT	Beobachter
01	<i>Aphophora alni</i> (Fallén, 1805)	1-2, 5, 5-3	5,8		AW, EA, JM
02	<i>Arthaldeus pascuellus</i> (Fallén, 1826)	1-2, 3-1	2,2		JM
03	<i>Balclutha punctata</i> (Fabricius, 1775)	1-2, 3-1	2,4		JM
04	<i>Centrotus cornutus</i> (Linnaeus, 1758)	1-2, 5, 5-2	1,3		DK, JM
05	<i>Cercopis vulnerata</i> Rossi, 1807	2-1, 5-3	0,2		EA
	<i>Chloriona spec.</i>	2-1	0,1		AK
06	<i>Cicadula placida</i> (Horváth, 1897)	3-1, 5, 5-2	10,7		AW, JM
07	<i>Cixius cunicularius</i> (Linnaeus, 1767)	4-1	2,0		AK
08	<i>Cixius dubius</i> Wagner, 1939	3-1, 5-2	3,1		AW
09	<i>Cixius nervosus</i> (Linnaeus, 1758)	3-1, 5-2	2,1		AW, JM
	<i>Cixius spec.</i>	5, 5-3	0,3		AS, AW
10	<i>Diplocolenus bohemani</i> (Zetterstedt, 1838)	5	2,1	V/-	AW
11	<i>Edwardsiana crataegi</i> (Douglas, 1876)	3-1	1,0		AW
12	<i>Edwardsiana sociabilis</i> (Ossiannilsson, 1936)	4-1	2,0		AK
13	<i>Empoasca vitis</i> (Göthe, 1875)	5	1,1		AW
14	<i>Errhomenus brachypterus</i> Fieber, 1866	2-1, 3-1	3,0		EA, JM
15	<i>Eupteryx curtisi</i> (Flor, 1861)	3-1	1,1		JM
16	<i>Eupteryx cyclops</i> Matsumura, 1906	1-2, 3-1	13,5		JM
17	<i>Eupteryx notata</i> Curtis, 1837	5-2	1,1		AW
18	<i>Eupteryx vittata</i> (Linnaeus, 1758)	3-1	0,1		JM
19	<i>Eupteryx spec.</i>	1-2	0,3		JM
20	<i>Fagocyba cruenta</i> (Herrich-Schäffer, 1838)	1-1, 3-1, 4-1, 5-2, 5-3	61,35		AK, AS, AW, LM

Nr.	Taxon	Fundort	Ex. m,w	RD/RT	Beobachter
21	<i>Graphocraerus ventralis</i> (Fallén, 1806)	5-3	0,1		AW
22	<i>Issus coleoptratus</i> (Fabricius, 1781)	2-1, 3-1	1,1		AK, AP
23	<i>Kybos virgator</i> (Ribaut, 1933)	5-2	1,0		AW
24	<i>Lepyronia coleoptrata</i> (Linnaeus, 1758)	1-2	1,0	V/-	JM
25	<i>Macropsis infusata</i> (J. Sahlberg, 1871)	1-2	2,1		JM
26	<i>Macrostes laevis</i> (Ribaut, 1927)	5-2	8,2		AW
27	<i>Macustus grisescens</i> (Zetterstedt, 1828)	1-2, 3-1	0,2		JM
28	<i>Pentastiridius leporinus</i> (Linnaeus, 1761)	5	1,1	3/0	AW
29	<i>Philaenus spumarius</i> (Linnaeus, 1758)	1-2, 11	2,0		JM
30	<i>Ribautiana tenerrima</i> (Herrich-Schaeffer, 1837)	5-2	1,0		AW
31	<i>Ribautiana ulmi</i> (Linnaeus, 1758)	3-1	1,0		AW
32	<i>Ribautodelphax angulosa</i> (Ribaut, 1953)	5	1,0	2/0	AW
33	<i>Speudotettix subfuscus</i> (Fallén, 1806)	1-1, 1-2, 3-1, 4-1, 5-3	5,2		AK, AS, JM
34	<i>Tachycixius pilosus</i> (Olivier, 1791)	1-2, 5-3	0,3		AS, JM
34	<i>Thamnotettix confinis</i> (Zetterstedt, 1828)	3-1, 5-3	0,2		EA, JM
36	<i>Verdanus abdominales</i> (Fabricius, 1803)	5, 5-3, 11	1,3		AW, EA
37	<i>Zygina flammigera</i> (Geoffroy, 1785)	5-2	1,1		AW

Heteroptera (Wanzen)

Bearbeiter: Dirk Frenzel

Nr.	Taxon	Fundorte	RD/RT	Erfasser
NEPIDAE (SKORPIONSWANZEN)				
01	<i>Nepa cinerea</i> Linnaeus, 1758	2		EA
CORIXIDAE (RUDERWANZEN)				
02	<i>Callicorixa praeusta</i> (Fieber, 1848)	2, 5		AW, CS, EA
03	<i>Sigara lateralis</i> (Leach, 1817)	2		EA
04	<i>Sigara striata</i> (Linnaeus, 1758)	2, 5		AW, EA
GERRIDAE (WASSERLÄUFER)				
05	<i>Aquarius paludum</i> (Fabricius, 1794)	2		JD
06	<i>Gerris lacustris</i> (Linnaeus, 1758)	2		EA, JD
SALDIDAE (UFERWANZEN)				
07	<i>Saldula saltatoria</i> (Linnaeus, 1758)	2		EA
TINGIDAE (NETZWANZEN)				
08	<i>Acalypta marginata</i> (Wolff, 1804)	5		AS
09	<i>Catoplatus fabricii</i> (Stål, 1868)	5	G/3	AS
10	<i>Oncochila simplex</i> (Herrich-Schaeffer, 1830)	5		AS

Nr.	Taxon	Fundorte	RD/ RT	Erfasser
11	<i>Tingis ampliata</i> (Herrich-Schaeffer, 1838)	2		JM
MICROPHYSIDAE (FLECHTENWANZEN)				
12	<i>Loricula elegantula</i> (Baerensprung, 1858)	1, 3		AW
MIRIDAE (WEICHWANZEN)				
13	<i>Adelphocoris lineolatus</i> (Goeze, 1778)	5		AS
14	<i>Adelphocoris seticornis</i> (Fabricius, 1775)	5		AS, JM
15	<i>Amblytylus nasutus</i> (Kirschbaum, 1856)	1, 5		AS, JD, JM
16	<i>Asciodema obsoleta</i> (Fieber, 1864)	5	V/3	AS
17	<i>Calocoris roseomaculatus</i> (De Geer, 1773)	5		AK, AS, CP, EA, JD, RL
18	<i>Capsus ater</i> (Linnaeus, 1758)	5		AK, AS, AW, CP, EA, JD
19	<i>Closterotomus biclavatus</i> (Herrich-Schaeffer, 1835)	5		AS, JD
20	<i>Deraeocoris annulipes</i> (Herrich-Schaeffer, 1842)	1, 3, 4, 5		AK, AW, CS, JM
21	<i>Deraeocoris ruber</i> (Linnaeus, 1758)	5		EA
22	<i>Dicyphus errans</i> (Wolff, 1804)	1, 2		JD, JM
23	<i>Dicyphus pallidus</i> (Herrich-Schaeffer, 1836)	3		JD
24	<i>Dryophilocoris flavoquadrimaculatus</i> (De Geer, 1773)	4, 5		AK, AS
25	<i>Globiceps flavomaculatus</i> (Fabricius, 1794)	5		JD
26	<i>Halticus apterus</i> (Linnaeus, 1761)	5		JD
27	<i>Leptoterna dolobrata</i> (Linnaeus, 1758)	5		AK, AS, CP, JD
28	<i>Leptoterna ferrugata</i> (Fallén, 1807)	5		AK, AS, AW, JM
29	<i>Lygocoris pabulinus</i> (Linnaeus, 1761)	2		EA, JM
30	<i>Lygus pratensis</i> (Linnaeus, 1758)	4, 5		AK, AS
31	<i>Megaloceroea recticornis</i> (Geoffroy, 1785)	1, 5		AS, AW, EA, JD, JM
32	<i>Miris striatus</i> (Linnaeus, 1758)	2, 5		AS, EA
33	<i>Neolygus viridis</i> (Fallén, 1807)	3, 5		AS, JD
34	<i>Notostira erratica</i> (Linnaeus, 1758)	1, 5		AS, AW, JM
35	<i>Orthocephalus coriaceus</i> (Fabricius, 1777)	5		AS
36	<i>Orthops basalis</i> (A. Costa, 1853)	1		JM
37	<i>Orthotylus interpositus</i> Schmidt, 1938	2		EA
38	<i>Orthotylus marginalis</i> Reuter, 1883	4		AK
39	<i>Orthotylus tenellus</i> Kirschbaum, 1856	1, 3, 4, 5		AK, AW, CS, JM, MKh
40	<i>Phylus melanocephalus</i> (Linnaeus, 1767)	3, 4		AK, MKh
41	<i>Phytocoris dimidiatus</i> Kirschbaum, 1856	1, 3, 4, 5		AK, AW, JM
42	<i>Pinalitus cervinus</i> (Herrich-Schaeffer, 1841)	5		AW

Nr.	Taxon	Fundorte	RD/ RT	Erfasser
43	<i>Plagiognathus chrysanthemi</i> (Wolff, 1804)	5		AS
44	<i>Polymerus unifasciatus</i> (Fabricius, 1794)	3, 5		AS, JD, JM
45	<i>Psallus montanus</i> Josifov, 1973	3, 4		AK, MKh
46	<i>Psallus perrisi</i> (Mulsant & Rey, 1852)	2, 3, 4, 5		AK, AS, EA, JD
47	<i>Psallus varians varians</i> (Herrich-Schaeffer, 1841)	1, 2, 3, 4, 5		AK, AS, AW, EA, CS, DK, JD, JM, MKh
48	<i>Rhodomiris striatellus</i> (Fabricius, 1794)	10		AW
49	<i>Stenodema calcarata</i> (Fallén, 1807)	5		AS
50	<i>Stenodema laevigata</i> (Linnaeus, 1758)	5		AS
51	<i>Stenotus binotatus</i> (Fabricius, 1794)	1, 2, 3, 4, 5		AK, AW, CS, EA, JM, MKh
52	<i>Strongylocoris leucocephalus</i> (Linnaeus, 1758)	5		AK, AS, AW, EA, JD
NABIDAE (SICHELWANZEN)				
53	<i>Himacerus mirmicoides</i> (O. Costa, 1834)	3, 5		AS, EA, JD
54	<i>Nabis flavomarginatus</i> Scholtz, 1847	3, 5		AS, CP
55	<i>Nabis rugosus</i> (Linnaeus, 1758)	3, 5		AE, DK, JD
56	<i>Nabis pseudoferus pseudoferus</i> Remané, 1949	2, 5		AK, AW, JM, TR
ANTHOCORIDAE (BLUMENWANZEN)				
57	<i>Amphiareus obscuriceps</i> (Poppius, 1909)	4		AK
58	<i>Anthocoris nemoralis</i> (Fabricius, 1794)	1, 5		AK, AW, DK
59	<i>Anthocoris nemorum</i> (Linnaeus, 1761)	3		JD
60	<i>Orius niger</i> (Wolff, 1811)	5		EA, TR
61	<i>Temnostethus pusillus</i> (Herrich-Schaeffer, 1835)	3, 4, 5		AK, AS, AW, CS
REDUVIIDAE (RAUBWANZEN)				
62	<i>Empicoris baerensprungi</i> (Dohrn, 1863)	5	3/3	CS
63	<i>Phymata crassipes</i> (Fabricius, 1775)	5	V/3	AK, AW, JD, RL, TR
ARADIDAE (RINDENWANZEN)				
64	<i>Aradus conspicuus</i> Herrich-Schaeffer, 1835	4, 5		AK, EA
LYGAEIDAE (BODENWANZEN)				
65	<i>Emblethis verbasci</i> (Fabricius, 1803)	5		JD
66	<i>Horvathiolus superbus</i> (Pollich, 1781)	4-1	2/2	UK
67	<i>Kleidocerys resedae</i> (Panzer, 1797)	1, 2, 4		AK, EA, JM
68	<i>Lygaeus equestris</i> (Linnaeus, 1758)	1, 5, 6		AK, AS, AW, EA, CP, JD, RK, RL, TR

Nr.	Taxon	Fundorte	RD/ RT	Erfasser
69	<i>Nysius graminicola graminicola</i> (Kolenati, 1845)	5		AS
OXYCARENIDAE				
70	<i>Metopoplax ditomoides</i> (A. Costa, 1843)	3		JD
RHYPAROCHROMIDAE (SAMENWANZEN)				
71	<i>Drymus sylvaticus</i> (Fabricius, 1775)	5		AS
72	<i>Peritrechus geniculatus</i> (Hahn, 1832)	5		EA
73	<i>Pterotmetus staphyliniformis</i> (Schilling, 1829)	5	-/V	AW
BERYTIDAE (STELZENWANZEN)				
74	<i>Berytinus clavipes</i> (Fabricius, 1775)	5		AS
75	<i>Metatropis rufescens</i> (Herrich-Schaeffer, 1835)	2, 3		EA, JD, JM, MKh
COREIDAE (RANDWANZEN)				
76	<i>Coriomeris denticulatus</i> (Scopoli, 1763)	5		AK, AS, AW, EA, JD
77	<i>Gonocerus acuteangulatus</i> (Goeze, 1778)	1, 5		CP, JM
78	<i>Syromastus rhombeus</i> (Linnaeus, 1767)	5		AS
RHOPALIDAE (GLASFLÜGELWANZEN)				
79	<i>Corizus hyoscyami hyoscyami</i> (Linnaeus, 1758)	5		JD
80	<i>Myrmus miriformis miriformis</i> (Fallén, 1807)	5		AW
81	<i>Rhopalus parumpunctatus</i> Schilling, 1829	5		AS, EA, JD
82	<i>Rhopalus subrufus</i> (Gmelin, 1790)	5		AP, AS, JD
83	<i>Stictopleurus abutilon</i> (Rossi, 1790)	5		AK, AS
84	<i>Stictopleurus punctatonervosus</i> (Goeze, 1778)	5		AS, AW, CP, JD
STENOCEPHALIDAE (WOLFSMILCHWANZEN)				
85	<i>Dicranocephalus agilis</i> (Scopoli, 1763)	5		AS, CP
PLATASPIDAE				
86	<i>Coptosoma scutellatum</i> (Geoffroy, 1785)	5		AK, AW, JD, TR
SCUTELLERIDAE (SCHILDWANZEN)				
87	<i>Eurygaster maura</i> (Linnaeus, 1758)	5		AK, AS
88	<i>Eurygaster testudinaria</i> (Geoffroy, 1785)	2, 5		AS, AW, CP, TR
PENTATOMIDAE (BAUMWANZEN)				
89	<i>Aelia acuminata</i> (Linnaeus, 1758)	5		AK, AS, EA, JD
90	<i>Carpocoris fuscispinus</i> (Boheman, 1851)	5		AK, AS
91	<i>Carpocoris purpureipennis</i> (De Geer, 1773)	5		AK, AS, AW, CP, JD
92	<i>Dolycoris baccarum</i> (Linnaeus, 1758)	3, 5		AS, JD, RL
93	<i>Eysarcoris venutissimus</i> (Schrank, 1776)	3		CP, JD

Nr.	Taxon	Fundorte	RD/ RT	Erfasser
94	<i>Pentatoma rufipes</i> (Linnaeus, 1758)	2, 3, 10		AP, AW, CP, JD, JM, RL
95	<i>Peribalus strictus</i> (Fabricius, 1803)	5		AS
96	<i>Piezodorus lituratus</i> (Fabricius, 1794)	5		AS
97	<i>Troilus luridus</i> (Fabricius, 1775)	3		JD
ACANTHOSOMATIDAE (BAUCHKIELWANZEN)				
98	<i>Acanthosoma haemorrhoidale</i> (Linnaeus, 1758)	3, 5		AK, CP, EA, JM, RL
99	<i>Elasmotethus interstinctus</i> (Linnaeus, 1758)	1		JM

Megaloptera (Schlammfliegen)

Bearbeiter: Martin Taeger

Nr.	Taxon	Fundort	Erfasser
SIALIDAE			
01	<i>Sialis lutaria</i> (Linnaeus, 1758)	2-1	EA, DM

Raphidioptera (Kamelhalsfliegen)

Bearbeiter: Martin Taeger

Nr.	Taxon	Fundort	Erfasser
RAPHIDIIDAE			
01	<i>Dichrostigma flavipes</i> (Stein, 1863)	11	MT

Planipennia (Netzflügler s.str.)

Bearbeiter: Martin Taeger

Nr.	Taxon	Fundort	Erfasser
CHRYSOPIIDAE			
01	<i>Pseudomallada prasina</i> (Burgmeister, 1839)	5-3	AW
02	<i>Pseudomallada ventralis</i> (Curtis, 1834)	1-2, 3-1, 4-1, 11	AK, BM, MT, RK
03	<i>Chrysoperla carnea</i> (Stephens, 1836) s.str.	3-1, 5-3	AS, AW, BM
04	<i>Chrysotropia ciliata</i> (Wesmael, 1841)	1-1, 2-1, 4-1, 5-3, 11	AK, AW, JM, MT
05	<i>Chrysopa nigricostata</i> Brauer, 1850	1-1	JM
06	<i>Chrysoperla lucasina</i> (Lacroix, 1912)	11	MT
07	<i>Cynctochrysa albolineata</i> (Killington, 1935)	5-3	AW
08	<i>Hypochrysa elegans</i> (Burgmeister, 1839)	1, 2-1, 3-1, 4-1, 5, 11	AK, AW, BM, EA, MT, RK

Nr.	Taxon	Fundort	Erfasser
09	<i>Nineta flava</i> (Scopoli, 1763)	11	MT
10	<i>Nineta inpunctata</i> (Reuter, 1894)	1-2, 11	JM, MT
11	<i>Notochrysa fulviceps</i> (Stephens, 1836)	1-1, 3-1, 4-1, 5, 5-1, 5-3	AK, AS, AW, MT, OB
CONIOPTERYGIDAE			
12	<i>Coniopteryx borealis</i> Tjeder, 1930	2-1	EA
13	<i>Coniopteryx pygmaea</i> (Enderlein, 1906)	8	AW, DK
14	<i>Coniopteryx tineiformis</i> Curtis, 1834	8	AW, DK
14a	<i>Coniopteryx spec.</i> (♀)	1-1	JM
HEMEROBIIDAE			
15	<i>Drepanopteryx phalaenoides</i> (Linnaeus, 1758)	4-1	AK
16	<i>Hemerobius marginatus</i> (Stephens, 1836)	1-1, 1-2, 4-1	AK, AW, JM
17	<i>Hemerobius micans</i> Olivier, 1792	1, 2-1, 5-3	AK, BM, RK
18	<i>Hemerobius nitidulus</i> Fabricius, 1777	3-1	AW
19	<i>Micromus variegatus</i> (Fabricius, 1793)	1-1, 1-2, 2-1, 3-1, 4-1	AK, AW, BM, JM, RK
20	<i>Symphorobius elegans</i> (Stephens, 1836)	3-1, 4-1, 5-3	AK, AW, JM
21	<i>Psectra diptera</i> (Burmeister, 1839)	1-1	BM
MYRMELEONIDAE			
22	<i>Myrmeleon formicarius</i> Linnaeus, 1767	5-1	MT, OB
23	<i>Euroleon nostras</i> (Geoffrey in Fourcroy, 1785)	1-1	MKh
OSMYLIDAE			
24	<i>Osmylus fulvicephalus</i> (Scopoli, 1793)	2-1	EA, RB
SISYRIDAE			
25	<i>Sisyra nigra</i> (Retzius, 1783)	2-1	DM, EA

Provisorische Rote Liste Deutschlands (keine Art enthalten)

Coleoptera (Käfer)

Bearbeiter: Marcel Müller, Andreas Weigel

Nr.	Taxon, BNatSchV	Fundorte	RD/RT	Beobachter
CARABIDAE (LAUFKÄFER)				
01	<i>Cicindela campestris</i> Linnaeus, 1758	5-2, 5-3, 11		AD, DK, JK
02	<i>Carabus coriaceus</i> Linnaeus, 1758	1-1		AW, DK
03	<i>Carabus irregularis</i> Fabricius, 1792	§ 4-1	3/V	TR
04	<i>Cychrus caraboides</i> (Linnaeus, 1758)	1-1, 3-2, 4-1	-/V	AK, JK, JM
05	<i>Leistus rufomarginatus</i> (Duftschmid, 1812)	2-1, 3-1, 5-4	-/V	DK, MMr, MSn
06	<i>Leistus terminatus</i> (Panzer, 1793)	3-2		UK
07	<i>Nebria brevicollis</i> (Fabricius, 1792)	2-1, 3-2, 4-1, 11		DK, EA, MMr, TR, UK
08	<i>Notiophilus palustris</i> (Duftschmid, 1812)	2-1		MMr

Nr.	Taxon, BNatSchV	Fundorte	RD/RT	Beobachter
09	<i>Notiophilus biguttatus</i> (Fabricius, 1779)	1-1, 2-1, 2-2, 4-1, 10		AK, AW, CV, DK, JK, LW, MMr, TR
10	<i>Trechus quadristriatus</i> (Schrank, 1781)	3-1, 5-3, 8, 11		AS, AW, K&W
11	<i>Trechus obtusus</i> Erichson, 1837	4-1		TR
12	<i>Tachys bistriatus</i> (Duftschmid, 1812)	2-1, 4-1, 5-3, 8		AK, AS, EA, K&W, MMr
13	<i>Tachyta nana</i> (Gyllenhal, 1810)	3-2		UK
14	<i>Bembidion properans</i> (Stephens, 1828)	5-2		TR
15	<i>Bembidion punctulatum</i> Drapiez, 1820	3-2		UK
16	<i>Bembidion deletum</i> Audinet-Serville, 1821	2-1		AW, MMr
17	<i>Bembidion fumigatum</i> (Duftschmid, 1812)	4-1	-/3	AK
18	<i>Bembidion quadrimaculatum</i> (Linnaeus, 1760)	4-1		AK
19	<i>Bembidion articulatum</i> (Panzer, 1796)	2-1		EA
20	<i>Bembidion lunulatum</i> (Geoffroy, 1785)	2-1		MMt
21	<i>Trichotichnus laevicollis</i> (Duftschmid, 1812)	1-2		JM
22	<i>Harpalus rufipes</i> (DeGeer, 1774)	1-1, 1-2, 2-1, 3-2, 4-1, 5-3, 11		AK, AS, AW, CP, DK, DM, EA, JM, MKh, MMr, SS, TR, UK
23	<i>Harpalus affinis</i> (Schrank, 1781)	2-1, 5-2, 5-3		EA, MMr, SS
24	<i>Harpalus laevipes</i> Zetterstedt, 1828	1-2, 4-1		MKh, TR
25	<i>Harpalus rubripes</i> (Duftschmid, 1812)	5-2, 11		DK, MMr
26	<i>Ophonus ardosiacus</i> (Lutshnik, 1922)	2-1, 4-1, 5-3, 11		AK, AS, AW, CV, DM, MMr, TR
27	<i>Ophonus azureus</i> (Fabricius, 1775)	5-2		MMr
28	<i>Ophonus rufibarbis</i> (Fabricius, 1792)	4-1		AK
29	<i>Ophonus schaubergerianus</i> (Puel, 1937)	11	V/V	DK
30	<i>Ophonus melletii</i> (Heer, 1837)	5-3	V/V	AS
31	<i>Ophonus puncticeps</i> Stephens, 1828	5-2		DK
32	<i>Stenolophus mixtus</i> (Herbst, 1784)	2-1		MMt
33	<i>Bradycellus verbasci</i> (Duftschmid, 1812)	1-2, 4-1, 5-3		AK, MKh, MMr
34	<i>Acupalpus parvulus</i> (Sturm, 1825)	4-1		AK
35	<i>Acupalpus dubius</i> Schilsky, 1888	2-1, 5-3	V/2	EA, MMr
36	<i>Anthracus consputus</i> (Duftschmid, 1812)	2-1	V/-	DM, EA, MMr, MMt
37	<i>Poecilus versicolor</i> (Sturm, 1824)	2-1		EA
38	<i>Pterostichus nigrata</i> (Paykull, 1790)	2-1		MMr
39	<i>Pterostichus minor</i> (Gyllenhal, 1827)	1-1		AW
40	<i>Pterostichus oblongopunctatus</i> (Fabricius, 1787)	2-1		JM
41	<i>Pterostichus niger</i> (Schaller, 1783)	11		DK
42	<i>Pterostichus melanarius</i> (Illiger, 1798)	11		DK
43	<i>Pterostichus madidus</i> (Fabricius, 1775)	2-2, 3-1	-/V	CP, JM

Nr.	Taxon, BNatSchV	Fundorte	RD/ RT	Beobachter
44	<i>Molops piceus</i> (Panzer, 1793)	4-1		TR
45	<i>Abax parallelepipedus</i> (Piller & Mitterpacher, 1783)	1-1, 2-1, 2-2, 3-2, 4-1, 5-3, 5-4, 11		AK, AW, CP, DK, DM, EA, JH, JM, MMr, TR
46	<i>Abax parallelus</i> (Duftschmid, 1812)	2-1, 5-3, 5-4		DK, JH, MMr
47	<i>Abax ovalis</i> (Duftschmid, 1812)	2-1, 5-3, 5-4	-/3	DK, JH, JM, MMr
48	<i>Calathus fuscipes</i> (Goeze, 1777)	5-2, 5-4, 11		DK, MMr
49	<i>Calathus melanocephalus</i> (Linnaeus, 1758)	5-4		DK
50	<i>Anchomenus dorsalis</i> (Pontoppidan, 1763)	2-1, 4-1, 5-3	-/V	CV, MMr, TR
51	<i>Limodromus assimilis</i> (Paykull, 1790)	2-1		MMr, TR
52	<i>Amara ovata</i> (Fabricius, 1792)	2-1, 3-2		MMr, RB, UK
53	<i>Amara curta</i> Dejean, 1828	5-2		MMr
54	<i>Amara familiaris</i> (Duftschmid, 1812)	5-3		AS
55	<i>Amara apricaria</i> (Paykull, 1790)	5-3		AS
56	<i>Chlaenius vestitus</i> (Paykull, 1790)	2-1		CV
57	<i>Badister sodalis</i> (Duftschmid, 1812)	2-1		MMr
58	<i>Badister dilatatus</i> Chaudoir, 1837	2-1, 4-1	-/2	DM, MMt, TR
59	<i>Badister collaris</i> Motschulsky, 1844	2-1		DM, EA, MMt
60	<i>Dromius agilis</i> (Fabricius, 1787)	5-3		MMr, SS
61	<i>Dromius fenestratus</i> (Fabricius, 1794)	4-1		AK
62	<i>Dromius quadrimaculatus</i> (Linnaeus, 1758)	1-1, 4-1, 5-3		AK, AS, AW, TR
63	<i>Microlestes minutulus</i> (Goeze, 1777)	5-2, 5-3		HR, MMr
64	<i>Microlestes maurus</i> (Sturm, 1827)	5-2		MMr
HALIPLIDAE (WASSERTRETER)				
65	<i>Haliphus obliquus</i> Fabricius, 1787	2-1		EA, LS
66	<i>Haliphus lineatocollis</i> (Marsham, 1802)	2-1		AS, EA
67	<i>Haliphus laminatus</i> (Schaller, 1783)	2-1		EA
68	<i>Haliphus flavicollis</i> Sturm, 1834	2-1		AS, EA
DYTISCIDAE (SCHWIMMKÄFER)				
69	<i>Hyphydrus ovatus</i> (Linnaeus, 1761)	2-1		AS, EA, UK
70	<i>Hydroglyphus geminus</i> Fabricius, 1792	2-1		AS
71	<i>Hydroporus incognitus</i> Sharp, 1869	2-1		EA
72	<i>Hydroporus planus</i> (Fabricius, 1782)	2-1, 4-1		AS, EA, UK
73	<i>Agabus melanarius</i> Aubé, 1836	2-1	V/-	DM
74	<i>Agabus bipustulatus</i> (Linnaeus, 1767)	2-1		EA, JM
75	<i>Agabus paludosus</i> (Fabricius, 1801)	3-2		UK
76	<i>Ilybius fuliginosus</i> (Fabricius, 1792)	2-1		AS, EA, MMt
77	<i>Rhantus suturalis</i> (McLeay, 1825)	2-1		EA
78	<i>Dytiscus marginalis</i> Linnaeus, 1758	2-1		AS, EA
GYRINIDAE (TAUMELKÄFER)				
79	<i>Gyrinus substriatus</i> Stephens, 1828	2-1		EA, MMt

Nr.	Taxon, BNatSchV	Fundorte	RD/ RT	Beobachter
HYDRAENIDAE (LANGTASTERWASSERKÄFER)				
80	<i>Hydraena nigrita</i> Germar, 1824	2-1		EA, RB
81	<i>Limnebius papposus</i> Mulsant, 1844	2-1	V/2	AS
HYDROPHILIDAE (WASSERKÄFER)				
82	<i>Helophorus aquaticus</i> (Linnaeus, 1758)	2-1		AS, EA
83	<i>Helophorus brevipalpis</i> Bedel, 1881	2-1, 8		AS, DM, EA, K&W, UK
84	<i>Helophorus flavipes</i> Fabricius, 1792	2-1		EA, UK
85	<i>Helophorus obscurus</i> Mulsant, 1844	2-1, 8		EA, JM, K&W
86	<i>Sphaeridium scarabaeoides</i> (Linnaeus, 1758)	3-2		UK
87	<i>Sphaeridium lunatum</i> Fabricius, 1792	3-2		UK
88	<i>Cercyon lateralis</i> (Marsham, 1802)	2-1, 4-1, 5-4, 8		AK, EA, K&W, UK
89	<i>Cercyon analis</i> (Paykull, 1798)	2-1		EA
90	<i>Megasternum concinnum</i> (Marsham, 1802)	8		K&W
91	<i>Megasternum immaculatum</i> (Stephens, 1829)	8		K&W
92	<i>Cryptopleurum minutum</i> (Fabricius, 1775)	2-1, 8		K&W, MMt
93	<i>Hydrobius fuscipes</i> (Linnaeus, 1758)	2-1		EA, JM
94	<i>Hydrobius rottenbergii</i> Gerhardt, 1872	2-1, 4-1, 5-3		EA, MMr, UK
95	<i>Anacaena globulus</i> (Paykull, 1798)	2-1		EA, JM
96	<i>Anacaena limbata</i> (Fabricius, 1792)	2-1		EA
97	<i>Anacaena lutescens</i> (Stephens, 1829)	2-1		EA, UK
98	<i>Laccobius bipunctatus</i> (Fabricius, 1775)	2-1		AS
99	<i>Enochrus quadripunctatus</i> (Herbst, 1797)	2-1		DM, UK
HISTERIDAE (STUTZKÄFER)				
100	<i>Plegaderus vulneratus</i> (Panzer, 1797)	1-1, 2-1		LS, UK
101	<i>Plegaderus caesus</i> (Herbst, 1792)	1-1, 10		AW
102	<i>Plegaderus dissectus</i> Erichson, 1839	1-1, 8		AW, K&W
103	<i>Gnathoncus buyssoni</i> Auzat, 1917	1-1, 2-1, 5-3		AS, AW, LS
104	<i>Dendrophilus punctatus</i> (Herbst, 1791)	1-1, 3-1		AW, LW
105	<i>Paromalus flavicornis</i> (Herbst, 1791)	1-1, 2-1, 4-1, 10		AK, AW, CP, LS
106	<i>Paromalus parallelepipedus</i> (Herbst, 1791)	1-1, 2-1, 5-3, 8		AK, AS, AW, K&W, LS
107	<i>Margarinotus striola</i> (C. R. Sahlberg, 1819)	3-2, 4-1		JM, UK
SILPHIDAE (AASKÄFER)				
108	<i>Nicrophorus humator</i> (Gleditsch, 1767)	4-1		AK
109	<i>Nicrophorus interruptus</i> Stephens, 1830	4-1		UK
110	<i>Nicrophorus vespilloides</i> Herbst, 1783	2-1, 4-1, 8		K&W, LS, UK
111	<i>Nicrophorus vespillo</i> (Linnaeus, 1758)	2-1		EA
112	<i>Necrodes littoralis</i> (Linnaeus, 1758)	4-1		AK
113	<i>Oiceoptoma thoracicum</i> (Linnaeus, 1758)	4-1		UK

Nr.	Taxon, BNatSchV	Fundorte	RD/ RT	Beobachter
114	<i>Silpha carinata</i> Herbst, 1783	5-4	-/V	DK
115	<i>Phosphuga atrata</i> (Linnaeus, 1758)	1-1, 2-1, 4-1		CP, MMr, TR
COLONIDAE (KOLONISTENKÄFER)				
116	<i>Colon latum</i> Kraatz, 1850	2-1		EA
LEIODIDAE: CHOLEVINAE (NESTKÄFER)				
117	<i>Ptomaphagus varicornis</i> (Rosenhauer, 1847)	3-2		JM
118	<i>Ptomaphagus subvillosus</i> (Goeze, 1777)	3-2		JM
119	<i>Nemadus colonoides</i> (Kraatz, 1851)	10	-/V	AW
120	<i>Nargus velox</i> (Spence, 1813)	2-1, 4-1		MMt
121	<i>Sciodrepoides watsoni</i> (Spence, 1813)	2-1, 4-1, 8		EA, K&W, UK
122	<i>Catops kirbyi</i> (Spence, 1813)	2-1		EA
123	<i>Catops picipes</i> (Fabricius, 1787)	1-1		AW
124	<i>Apocatops nigrita</i> (Erichson, 1837)	1-1		AW
LEIODIDAE: LEIODINAE (SCHWAMMKUGELKÄFER)				
125	<i>Leiodes calcarata</i> Erichson, 1845	2-1, 5-4		EA, K&W
126	<i>Colenis immunda</i> (Sturm, 1807)	3-2, 5-4, 8		JM, K&W, UK
127	<i>Anisotoma humeralis</i> (Herbst, 1791)	2-1, 8		K&W, LS, MMr
128	<i>Anisotoma castanea</i> (Herbst, 1791)	2-1, 5-4		K&W, MMr
129	<i>Anisotoma orbicularis</i> (Herbst, 1791)	8		K&W
130	<i>Liodopria serricornis</i> (Gyllenhal, 1813)	8		K&W
131	<i>Amphicyllis globus</i> (Fabricius, 1792)	3-1		EA
132	<i>Amphicyllis globiformis</i> (C. R. Sahlberg, 1833)	5-3		AK
133	<i>Agathidium nigripenne</i> (Fabricius, 1792)	2-1		LS
SCYDMAENIDAE (AMEISENKÄFER)				
134	<i>Cephennium thoracicum</i> (P. W. J. Müller & Kunze, 1822)	1-1		AK
135	<i>Neuraphes angulatus</i> (P. W. J. Müller & Kunze, 1822)	8		K&W
136	<i>Stenichnus scutellaris</i> (P. W. J. Müller & Kunze, 1822)	2-1		EA
137	<i>Stenichnus godarti</i> (Latreille, 1806)	2-1, 8, 10		AW, K&W, LS
138	<i>Stenichnus collaris</i> (P. W. J. Müller & Kunze, 1822)	1-1		LS
PTILIIDAE (FEDERFLÜGELKÄFER)				
139	<i>Ptenidium intermedium</i> Wancowicz, 1869	5-4, 8		K&W
140	<i>Ptenidium pusillum</i> (Gyllenhal, 1808)	1-1		AW
141	<i>Acrotrichis grandicollis</i> (Mannerheim, 1844)	2-1, 8		K&W, UK
142	<i>Acrotrichis brevipennis</i> (Erichson, 1845)	2-1		UK
143	<i>Acrotrichis pumila</i> (Erichson, 1845)	8	D/-	K&W
144	<i>Acrotrichis intermedia</i> (Gillmeister, 1845)	2-1, 4-1, 5-4, 8		AK, EA, K&W
145	<i>Acrotrichis lucidula</i> Roskoth, 1935 NFTH	4-1		UK

Nr.	Taxon, BNatSchV	Fundorte	RD/ RT	Beobachter
146	<i>Acrotrichis sitkaensis</i> (Motschulsky, 1845)	8		K&W
147	<i>Acrotrichis rosskotheni</i> Sundt, 1971	8	D/-	K&W
148	<i>Acrotrichis fascicularis</i> (Herbst, 1793)	5-4		K&W
149	<i>Acrotrichis rugulosa</i> Roskoth, 1935	3-2, 8	D/-	JM, K&W
STAPHYLINIDAE (KURZFLÜGELKÄFER)				
150	<i>Scaphidium quadrimaculatum</i> Olivier, 1790	1-1, 4-1		MMr, MMr, MSn
151	<i>Scaphisoma agaricinum</i> (Linnaeus, 1758)	1-1, 2-1, 4-1, 5-2, 5-3, 8		AW, DK, EA, K&W, LS, UK
152	<i>Phloeocharis subtilissima</i> Mannerheim, 1830	1-1		AW
153	<i>Bibloporus bicolor</i> (Denny, 1825)	2-1		LS
154	<i>Euplectus nanus</i> (Reichenbach, 1816)	10		AW
155	<i>Plectophloeus fischeri</i> (Aubé, 1833)	2-1		LS
156	<i>Trimium brevicorne</i> (Reichenbach, 1816)	1-1		AK
157	<i>Trichonyx sulcicollis</i> (Reichenbach, 1816)	2-1	V/3	LS
158	<i>Batrissus formicarius</i> Aubé, 1833	4-1	V/3	MMt
159	<i>Batrissodes delaporti</i> (Aubé, 1833)	8	-/3	K&W
160	<i>Bythinus burrellii</i> Denny, 1825	10		AW
161	<i>Bryaxis puncticollis</i> (Denny, 1825)	3-1		AW
162	<i>Brachygluta fossulata</i> (Reichenbach, 1816)	2-1		JM, MMr
163	<i>Megarathrus prosseni</i> Schatzmayr, 1904	5-4, 8		K&W
164	<i>Megarathrus depressus</i> (Paykull, 1789)	8		K&W
165	<i>Megarathrus denticollis</i> (Beck, 1817)	5-4		K&W
166	<i>Proteinus crenulatus</i> Pandellé, 1867	8	D/-	K&W
167	<i>Proteinus brachypterus</i> (Fabricius, 1792)	8		K&W
168	<i>Eusphalerum luteum</i> (Marsham, 1802)	2-1, 2-2, 3-1, 3-2, 5-2, 5-3, 5-4, 8, 8-2		AK, AW, EA, K&W, LS, LW, MSn, TR
169	<i>Eusphalerum limbatum</i> (Erichson, 1840)	4-1		UK
170	<i>Eusphalerum rectangulum</i> (Baudi di Selve, 1870)	1-1, 1-2, 2-1, 2-2, 3-1, 4-1, 5-2, 5-3, 5-4, 8		AK, AW, DK, EA, JM, K&W, LS, LW, MSn, RB, TR, UK
171	<i>Eusphalerum sorbi</i> (Gyllenhal, 1810)	4-1		AK
172	<i>Acrulia inflata</i> (Gyllenhal, 1813)	5-2	-/3	TR
173	<i>Phyllocladepa nigra</i> (Gravenhorst, 1806)	10		AW
174	<i>Dropephylla ioptera</i> (Stephens, 1834)	10		AW
175	<i>Omalius rivulare</i> (Paykull, 1789)	2-1, 8		JM, K&W
176	<i>Omalius rugatum</i> Mulsant & Rey, 1880	5-3, 5-4, 8		AS, K&W
177	<i>Phloeonomus punctipennis</i> (C. G. Thomson, 1867)	2-1, 8		K&W, LS
178	<i>Phloeonomus minimus</i> (Erichson, 1839)	2-1	-/0	LS
179	<i>Xylostiba monilicornis</i> (Gyllenhal, 1810)	2-1		LS

Nr.	Taxon, BNatSchV	Fundorte	RD/ RT	Beobachter
180	<i>Phloeostiba plana</i> (Paykull, 1792)	1-1, 2-1, 3-1, 4-2, 5-3, 8, 8-2		AK, AS, AW, K&W, LS
181	<i>Phloeostiba lapponica</i> (Zetterstedt, 1838)	2-1	-/2	LS
182	<i>Lesteva punctata</i> Erichson, 1839	2-1, 4-1		MMr, UK
183	<i>Lesteva longoelytrata</i> (Goeze, 1777)	2-1, 2-2, 8		EA, K&W, MMr, RB
184	<i>Anthophagus bicornis</i> (Block, 1799)	2-1, 3-1, 3-2, 4-1, 5-3, 5-4, 8, 11		AK, AS, AW, DK, EA, JM, K&W, MMr, MT, RW, TR, UK
185	<i>Anthophagus angusticollis</i> (Mannerheim, 1830)	2-1, 3-1, 4-1, 5-3		AK, LW, MSn
186	<i>Syntomium aeneum</i> (Müller, 1821)	5-4, 8		K&W
187	<i>Coprophilus striatulus</i> (Fabricius, 1793)	2-1		LS
188	<i>Carpelimus bilineatus</i> (Stephens, 1834)	2-1, 8		EA, K&W
189	<i>Carpelimus rivularis</i> (Motschulsky, 1860)	2-1, 8		EA, K&W
190	<i>Carpelimus obesus</i> (Kiesenwetter, 1844)	5-4		K&W
191	<i>Carpelimus lindrothi</i> (Palm, 1943)	2-1, 4-1		AK, EA
192	<i>Carpelimus impressus</i> (Lacordaire, 1835)	2-1, 8		EA, K&W
193	<i>Carpelimus corticinus</i> (Gravenhorst, 1806)	2-1		EA
194	<i>Oxytelus laqueatus</i> (Marsham, 1802)	1-1, 5-4		K&W, MMr
195	<i>Anotylus rugosus</i> (Fabricius, 1775)	2-1, 3-1, 4-1, 5-4, 8, 8-2		AK, EA, JM, K&W, MMt, TR
196	<i>Anotylus inustus</i> (Gravenhorst, 1806)	8		K&W
197	<i>Anotylus sculpturatus</i> (Gravenhorst, 1806)	8		K&W
198	<i>Anotylus mutator</i> (Lohse, 1963)	1-1, 5-4, 8		AW, K&W
199	<i>Anotylus nitidulus</i> (Gravenhorst, 1802)	2-1		JM
200	<i>Anotylus tetracarينات</i> (Block, 1799)	2-1, 8		EA, K&W, UK
201	<i>Oxyporus maxillosus</i> (Fabricius, 1793)	8	-/3	K&W
202	<i>Stenus fossulatus</i> Erichson, 1840	8		K&W
203	<i>Stenus clavicornis</i> (Scopoli, 1763)	2-1		JM
204	<i>Stenus bimaculatus</i> Gyllenhal, 1810	2-1		MMr
205	<i>Stenus brunnipes</i> Stephens, 1833	2-1		UK
206	<i>Stenus similis</i> (Herbst, 1784)	2-1, 4-1		RW, UK
207	<i>Stenus fornicatus</i> Stephens, 1833	2-1	G/3	EA
208	<i>Stenus bifoveolatus</i> Gyllenhal, 1827	2-1		EA
209	<i>Stenus impressus</i> Germar, 1824	1-1, 3-2, 4-1		AK, JM, UK
210	<i>Stenus ludyi</i> Fauvel, 1885	2-1		MMr
211	<i>Stenus glacialis</i> Heer, 1839	4-1	-/3	MMt
212	<i>Rugilus rufipes</i> (Germar, 1836)	2-1		MMr
213	<i>Medon brunneus</i> (Erichson, 1839)	4-1		MMt
214	<i>Lithocharis nigriceps</i> Kraatz, 1859	5-4		K&W
215	<i>Domene scabricollis</i> (Erichson, 1840)	2-1		MMr

Nr.	Taxon, BNatSchV	Fundorte	RD/ RT	Beobachter
216	<i>Lathrobium brunnipes</i> (Fabricius, 1793)	2-1		MMr
217	<i>Nudobius lentus</i> (Gravenhorst, 1806)	1-1, 2-1, 2-2		AW, LS, LW
218	<i>Xantholinus elegans</i> (Olivier, 1795)	5-4		DK
219	<i>Hypnogyra angularis</i> (Ganglbauer, 1895)	10		AW
220	<i>Atrecus affinis</i> (Paykull, 1789)	10		AW
221	<i>Othius subuliformis</i> Stephens, 1833	2-1		EA
222	<i>Neobisnius procerulus</i> (Gravenhorst, 1806)	2-1		EA
223	<i>Erichsonius signaticornis</i> (Mulsant & Rey, 1863)	2-1	V/3	UK
224	<i>Philonthus succicola</i> C. G. Thomson, 1860	1-1, 4-1		AW, UK
225	<i>Philonthus decorus</i> (Gravenhorst, 1802)	2-1		JM
226	<i>Philonthus splendens</i> (Fabricius, 1793)	3-2		UK
227	<i>Philonthus quisquiliarius</i> (Gyllenhal, 1810)	2-1, 3-1, 3-2, 4-1		AK, EA, JM, UK
228	<i>Philonthus sanguinolentus</i> (Gravenhorst, 1802)	3-2		UK
229	<i>Philonthus marginatus</i> (Müller, 1764)	8		K&W
230	<i>Bisnius subuliformis</i> (Gravenhorst, 1802)	1-1, 3-1, 4-1, 5-3		AK, AS, AW
231	<i>Bisnius fimetarius</i> (Gravenhorst, 1802)	1-1, 2-1, 2-2, 4-1, 8		DM, EA, K&W, LW, MMt, MSn, UK
232	<i>Gabrius astutoides</i> (Strand, 1946)	8		K&W
233	<i>Gabrius splendidulus</i> (Gravenhorst, 1802)	2-1		EA, LS
234	<i>Gabrius breviventer</i> (Sperk, 1835)	2-1, 8		EA, K&W
235	<i>Platydracus fulvipes</i> (Scopoli, 1763)	2-1		MMr
236	<i>Ocyopus olens</i> (Müller, 1764)	5-2		DK
237	<i>Ocyopus nitens</i> (Schrank, 1781)	5-2		MMr
238	<i>Quedius cruentus</i> (Olivier, 1795)	1-1, 2-1, 4-2, 5-3, 10		AS, AW, LS
239	<i>Quedius brevicornis</i> (C. G. Thomson, 1860)	8	-/3	K&W
240	<i>Quedius mesomelinus</i> (Marsham, 1802)	2-1, 5-3		AS, AW, LS
241	<i>Quedius cinctus</i> (Paykull, 1790)	2-2		LW
242	<i>Quedius picipes</i> (Mannerheim, 1830)	1-1, 2-1, 5-2		AK, MMr
243	<i>Quedius fumatus</i> (Stephens, 1833)	8		K&W
244	<i>Quedius lucidulus</i> Erichson, 1839	8		K&W
245	<i>Habrocercus capillaricornis</i> (Gravenhorst, 1806)	1-1, 2-1, 4-1, 8		AK, AW, EA, K&W, MMr
246	<i>Trichophya pilicornis</i> (Gyllenhal, 1810)	2-1, 8		EA, K&W
247	<i>Ischnosoma longicorne</i> (Mäklin, 1847)	1-1		AW
248	<i>Lordithon thoracicus</i> (Fabricius, 1777)	5-3		AK
249	<i>Lordithon exoletus</i> (Erichson, 1839)	1-1, 2-1, 5-4		AW, EA, K&W

Nr.	Taxon, BNatSchV	Fundorte	RD/ RT	Beobachter
250	<i>Lordithon lunulatus</i> (Linnaeus, 1760)	2-1, 3-1, 4-1, 8		CV, EA, JM, K&W, MMt
251	<i>Sepedophilus littoreus</i> (Linnaeus, 1758)	2-1, 8		EA, K&W
252	<i>Sepedophilus testaceus</i> (Fabricius, 1793)	1-1		AW
253	<i>Tachinus humeralis</i> Gravenhorst, 1802	1-1, 2-1, 4-1, 8		AW, DM, EA, K&W, MMt, UK
254	<i>Tachinus pallipes</i> (Gravenhorst, 1806)	2-1		DM, EA
255	<i>Tachinus fimetarius</i> Gravenhorst, 1802	5-4		K&W
256	<i>Tachinus marginellus</i> (Fabricius, 1781)	5-4, 8		K&W
257	<i>Myllaena brevicornis</i> (Matthews, 1838)	2-1		UK
258	<i>Holobus flavicornis</i> (Lacordaire, 1835)	8		K&W
259	<i>Gyrophaena affinis</i> Mannerheim, 1830	5-4, 8		K&W
260	<i>Gyrophaena gentilis</i> Erichson, 1839	5-4, 8		K&W
261	<i>Gyrophaena minima</i> Erichson, 1837	8		K&W
262	<i>Gyrophaena fasciata</i> (Marsham, 1802)	5-4, 8		K&W
263	<i>Gyrophaena bihamata</i> C. G. Thomson, 1867	5-4, 8		K&W
264	<i>Gyrophaena joyoides</i> Wüsthoff, 1937	8		K&W
265	<i>Gyrophaena manca</i> Erichson, 1839	4-1, 8		AK, K&W
266	<i>Gyrophaena polita</i> (Gravenhorst, 1802)	8	-/3	K&W
267	<i>Gyrophaena boleti</i> (Linnaeus, 1758)	8		K&W
268	<i>Placusa depressa</i> Mäklin, 1845	1-1, 5-3, 8	-/3	AS, AW, K&W
269	<i>Placusa tachyporoides</i> (Walzl, 1838)	1-1, 2-1, 3-1, 5-3, 8		AS, AW, JM, K&W, LS
270	<i>Placusa atrata</i> (Mannerheim, 1831)	1-1		AW
271	<i>Placusa pumilio</i> (Gravenhorst, 1802)	1-1, 2-1, 3-1, 5-3, 10		AS, AW, LS
272	<i>Homalota plana</i> (Gyllenhal, 1810)	2-1		LS
273	<i>Leptusa ruficollis</i> (Erichson, 1839)	1-1, 2-1		AW, LS
274	<i>Bolitochara obliqua</i> Erichson, 1837	1-1, 4-1, 8		AK, AW, K&W
275	<i>Bolitochara tecta</i> Assing, 2014	2-1, 8		CV, K&W, LS
276	<i>Autalia longicornis</i> Scheerpeltz, 1947	8		K&W
277	<i>Aloconota insecta</i> (C. G. Thomson, 1856)	8		K&W
278	<i>Aloconota subgrandis</i> (Brundin, 1954)	5-4	D/-	K&W
279	<i>Aloconota gregaria</i> (Erichson, 1839)	2-1, 5-4, 8		EA, K&W
280	<i>Alaobia scapularis</i> (C. R. Sahlberg, 1831)	3-2, 5-4	-/3	K&W, UK
281	<i>Dinaraea aequata</i> (Erichson, 1837)	8		K&W
282	<i>Liogluta longiuscula</i> (Gravenhorst, 1802)	2-1, 8		EA, K&W
283	<i>Liogluta alpestris</i> (Heer, 1839)	5-4, 8		K&W
284	<i>Atheta elongatula</i> (Gravenhorst, 1802)	2-1, 8		EA, K&W
285	<i>Atheta hygrotopora</i> (Kraatz, 1856)	5-4, 8		K&W
286	<i>Atheta palustris</i> (Kiesenwetter, 1844)	4-1, 5-4, 8		AK, K&W

Nr.	Taxon, BNatSchV	Fundorte	RD/ RT	Beobachter
287	<i>Atheta monticola</i> (C. G. Thomson, 1852)	8	-/3	K&W
288	<i>Atheta vaga</i> (Heer, 1839)	1-1, 2-1, 3-1, 5-3, 8, 8-2, 10		AK, AS, AW, JM, K&W, LS
289	<i>Atheta aegra</i> (Heer, 1841)	8		K&W
290	<i>Atheta sodalis</i> (Erichson, 1837)	1-1		AW
291	<i>Atheta gagatina</i> (Baudi di Selve, 1848)	1-1		MSn
292	<i>Atheta pallidicornis</i> (C. G. Thomson, 1856)	2-1		CV
293	<i>Atheta hybrida</i> (Sharp, 1869)	3-1, 5-4, 8		AW, K&W
294	<i>Atheta melanaria</i> (Mannerheim, 1830)	8	D/0	K&W
295	<i>Atheta orbata</i> (Erichson, 1837)	8		K&W
296	<i>Atheta fungi</i> (Gravenhorst, 1806)	1-1, 5-4, 8		AW, K&W
297	<i>Atheta negligens</i> (Mulsant & Rey, 1873)	5-4, 8		K&W
298	<i>Atheta sordidula</i> (Erichson, 1837)	2-1		UK
299	<i>Atheta castanoptera</i> (Mannerheim, 1830)	2-1, 8		EA, K&W
300	<i>Atheta triangulum</i> (Kraatz, 1856)	2-1		LS
301	<i>Atheta incognita</i> (Sharp, 1869)	8		K&W
302	<i>Atheta aeneicollis</i> (Sharp, 1869)	2-1		EA
303	<i>Atheta laticollis</i> (Stephens, 1832)	2-1, 5-4, 8		EA, K&W
304	<i>Atheta ravilla</i> (Erichson, 1839)	5-4		K&W
305	<i>Atheta crassicornis</i> (Fabricius, 1793)	2-1, 4-1, 5-4, 8		JM, K&W, UK
306	<i>Atheta laevana</i> (Mulsant & Rey, 1852)	8		K&W
307	<i>Thamiaraea cinnamomea</i> (Gravenhorst, 1802)	1-1, 2-1, 3-1		AW, LS
308	<i>Thamiaraea hospita</i> (Märkel, 1844)	2-1	-/2	LS
309	<i>Drusilla canaliculata</i> (Fabricius, 1787)	2-1		MMr
310	<i>Zyras fulgidus</i> (Gravenhorst, 1806)	5-2	G/2	MMr
311	<i>Pella lugens</i> (Gravenhorst, 1802)	2-1, 5-4, 8		K&W, MMt
312	<i>Phloeopora testacea</i> (Mannerheim, 1830)	1-1, 2-1, 5-3, 8		AS, AW, K&W, LS
313	<i>Phloeopora corticalis</i> (Gravenhorst, 1802)	1-1, 5-3, 8		AS, AW, K&W
314	<i>Phloeopora scribae</i> Eppelsheim, 1884	1-1, 5-3		AW
315	<i>Ilyobates bennetti</i> Donisthorpe, 1914	2-1		MMr
316	<i>Ilyobates nigricollis</i> (Paykull, 1800)	1-1		AK
317	<i>Parocysa longitarsis</i> (Erichson, 1839)	8		K&W
318	<i>Ocalea badia</i> Erichson, 1837	2-1		MMr
319	<i>Ocalea picata</i> (Stephens, 1832)	2-1, 2-2, 8		EA, JM, K&W, MMr, RB
320	<i>Oxypoda opaca</i> (Gravenhorst, 1802)	8		K&W
321	<i>Oxypoda brevicornis</i> (Stephens, 1832)	8		K&W
322	<i>Oxypoda alternans</i> (Gravenhorst, 1802)	1-1, 2-1, 5-4, 8		AW, EA, JM, K&W, LS
323	<i>Oxypoda annularis</i> (Mannerheim, 1830)	1-1		AK, AW
324	<i>Oxypoda haemorrhoea</i> (Mannerheim, 1830)	1-1		AK
325	<i>Dexiogyia corticina</i> (Erichson, 1837)	8	-/3	K&W

Nr.	Taxon, BNatSchV	Fundorte	RD/ RT	Beobachter
326	<i>Homoeusa acuminata</i> (Märkel, 1842)	5-2	-/3	MMr
327	<i>Haploglossa villosula</i> (Stephens, 1832)	1-1, 5-3		AS, AW
328	<i>Aleochara curtula</i> (Goeze, 1777)	4-1		UK
329	<i>Aleochara intricata</i> Mannerheim, 1830	3-2		UK
330	<i>Aleochara sparsa</i> Heer, 1839	1-1, 2-1, 3-1, 4-2, 5-3, 8-2, 10		AK, AS, AW, JM, LS
331	<i>Aleochara laevigata</i> Gyllenhal, 1810	8		K&W
LYCIDAE (ROTDECKENKÄFER)				
332	<i>Platycis minutus</i> (Fabricius, 1787)	8		K&W
333	<i>Lygistopterus sanguineus</i> (Linnaeus, 1758)	1-1	V/-	JM
OMALISIDAE (BREITHALSFLIEGENKÄFER)				
334	<i>Omalisus fontisbellaquaei</i> Geoffroy, 1785	1-2, 2-1, 2-2, 3-2, 5-2, 5-3, 11		AK, CP, CV, DK, EA, JM, LW, MMr, RB, RL, RW, UK
LAMPYRIDAE (LEUCHTKÄFER)				
335	<i>Lampyrus noctiluca</i> (Linnaeus, 1758)	2-1, 2-2, 5-2, 11		AP, AW, CP, CV
CANTHARIDAE (WEICHKÄFER)				
336	<i>Podabrus alpinus</i> (Paykull, 1798)	3-2, 4-1, 5-3, 11		AK, AS, CP, DK, MMr
337	<i>Cantharis pellucida</i> Fabricius, 1792	2-1, 3-1, 3-2, 4-1, 4-2, 5-3, 5-4, 11		AK, AW, DK, EA, JM, MMr, RL, TR, UK
338	<i>Cantharis obscura</i> Linnaeus, 1758	1-1, 3-2, 4-1, 5-3, 11		AK, AS, AW, CP, DK, MMr
339	<i>Cantharis paradoxa</i> Hicker, 1960	1-2, 2-1, 3-1, 3-2, 4-1, 11	3/-	AK, AW, CV, EA, LS, MKh, TR, UK
340	<i>Cantharis nigricans</i> (O. F. Müller, 1776)	2-1, 3-2, 5-3, 8, 11		CP, DK, DM, EA, JK, K&W, MMr, UK
341	<i>Cantharis decipiens</i> Baudi di Selve, 1872	1-2, 2-1, 4-1, 5-3, 11		AK, AS, AW, DK, DM, EA, JM, MMr, MSn, TR
342	<i>Cantharis livida</i> Linnaeus, 1758	2-1, 5-3		AK, MMr
343	<i>Cantharis rufa</i> Linnaeus, 1758	2-1, 5-4		DK, DM
344	<i>Cantharis pallida</i> Goeze, 1777	2-1		LS
345	<i>Cantharis figurata</i> Mannerheim, 1843	3-2		MKh
346	<i>Ancistronycha tigurina</i> Dietrich, 1857	2-1, 3-2, 4-1, 5-3		AK, EA, UK
347	<i>Metacantharis discoidea</i> (Ahrens, 1812)	2-1, 4-1, 5-3		AK, AS, LW, MMr, TR

Nr.	Taxon, BNatSchV	Fundorte	RD/ RT	Beobachter
348	<i>Podistra rufotestacea</i> (Letzner, 1845)	1-1, 2-1, 3-2, 4-1, 5-3, 8-2		AK, AS, AW, CP, DM, MKh, MMr, TR
349	<i>Rhagonycha lutea</i> (O. F. Müller, 1764)	1-1, 1-2, 2-1, 3-1, 3-2, 4-1, 5-2, 5-3		AK, AS, AW, DK, EA, JM, LW, MSn, SS, TR, UK
350	<i>Rhagonycha fulva</i> (Scopoli, 1763)	1-1, 2-1, 3-1, 5-3		AW, CP, RB
351	<i>Rhagonycha translucida</i> (Krynicky, 1832)	1-1, 2-1, 3-1		AK, CP, JM, MMr, MSn
352	<i>Rhagonycha testacea</i> (Linnaeus, 1758)	2-1		JM, TR, UK
353	<i>Rhagonycha lignosa</i> (O. F. Müller, 1764)	1-1, 2-1, 2-2, 3-1, 3-2, 4-1, 4-2, 5-2, 5-3, 5-4, 8, 11		AK, AS, AW, CV, DK, DM, EA, JK, JM, K&W, LP, LS, LW, MKh, MMr, MMr, MSn, RB, SS, TR, UK
354	<i>Malthinus flaveolus</i> (Herbst, 1786)	2-2, 4-1, 5-2, 5-3		AK, DK, LW, RB
355	<i>Malthinus facialis</i> C. G. Thomson, 1864	1-1, 2-1, 2-2, 5-3, 8	V/-	AK, JM, K&W, LS, LW, MSn
356	<i>Malthodes maurus</i> (Laporte, 1840)	1-1, 1-2, 4-1, 4-2, 5-3		AK, AW, JM
357	<i>Malthodes hexacanthus</i> Kiesenwetter, 1852	1-1, 1-2, 2-1, 3-1, 4-1, 5-3		AK, AW, JM, TR
358	<i>Malthodes spathifer</i> Kiesenwetter, 1852	1-1, 1-2, 2-1, 3-1, 4-1, 5-3, 11		AK, AS, AW, EA, JM, LW, MMr, TR
359	<i>Malthodes holdhausi</i> Kaszab, 1955	1-1, 2-1, 4-1, 5-3		AK, AS, AW, JM
360	<i>Malthodes brevicollis</i> (Paykull, 1798)	1-1, 5-3		AW, JM
MALACHIIDAE (ZIPFELKÄFER)				
361	<i>Hypebaeus flavipes</i> (Fabricius, 1787)	1-1, 4-1	3/-	AK, AW
362	<i>Charopus flavipes</i> (Paykull, 1798)	5-3		AS, EA, SS
363	<i>Malachius bipustulatus</i> (Linnaeus, 1758)	2-1, 2-3, 3-2, 5-2, 5-3, 5-4, 11		AK, AS, AW, CP, DK, DM, EA, HR, JK, LS, MMr, RL, SS, TR
364	<i>Clanoptilus elegans</i> (Olivier, 1790)	1-2, 2-3, 3-2, 5-2		DK, JM, LS, UK
365	<i>Cordylepherus viridis</i> (Fabricius, 1787)	5-3		AK, HR
366	<i>Axinotarsus marginalis</i> (Laporte, 1840)	1-1, 8		K&W, MSn
DASYTIDAE (WOLLHAARKÄFER)				
367	<i>Dasytes virens</i> (Marsham, 1802)	2-1, 2-2, 5-4		K&W, RB, TR

Nr.	Taxon, BNatSchV	Fundorte	RD/ RT	Beobachter
368	<i>Dasytes plumbeus</i> (O. F. Müller, 1776)	1-1, 1-2, 2-1, 2-2, 3-1, 3-2, 4-1, 4-2, 5-2, 5-3, 5-4, 8		AK, AS, AW, EA, JK, JM, K&W, LS, LW, MKh, MMr, MSn, TR, UK
369	<i>Dasytes aeratus</i> Stephens, 1830	2-1, 4-1, 5-4, 11		AK, DK, EA, JM, MT
370	<i>Dolichosoma lineare</i> (P. Rossi, 1794)	5-3		AK
371	<i>Danacea pallipes</i> (Panzer, 1793)	3-2, 4-1		AK, UK
372	<i>Danacea nigritarsis</i> (Küster, 1850)	1-1, 1-2, 5-2		AW, DK, JK, JM, MKh, MMr, TR
CLERIDAE (BUNTKÄFER)				
373	<i>Tillus elongatus</i> (Linnaeus, 1758)	1-1, 1-2, 2-1, 3-2, 4-1, 5-3		AK, AW, CP, EA, MKh, MMr, MMt, TR, UK
374	<i>Opilo mollis</i> (Linnaeus, 1758)	1-1		CP
375	<i>Thanasimus formicarius</i> (Linnaeus, 1758)	1-1, 2-1, 2-2, 5-3		AS, AW, LS, MMr, MSn
376	<i>Trichodes apiarius</i> (Linnaeus, 1758)	5-3	3/-	LP
377	<i>Korynetes caeruleus</i> (DeGeer, 1775)	10	-/V	AW
TROGOSSITIDAE (JAGDKÄFER)				
378	<i>Nemozoma elongatum</i> (Linnaeus, 1761)	1-1, 3-1, 5-3, 5-4, 8		AS, AW, K&W
LYMEXYLONIDAE (WERFTKÄFER)				
379	<i>Elateroides dermestoides</i> (Linnaeus, 1761)	1-1, 2-1, 10		AW, LS
ELATERIDAE (SCHNELLKÄFER)				
380	<i>Ampedus pomorum</i> (Herbst, 1784)	2-1		LS
381	<i>Procræus tibialis</i> (Lacordaire, 1835)	10	3/-	AW
382	<i>Sericus brunneus</i> (Linnaeus, 1758)	5-2		JK
383	<i>Dalopius marginatus</i> (Linnaeus, 1758)	1-1, 1-2, 2-1, 2-2, 3-1, 3-2, 4-1, 4-2, 5-3, 8, 8-2, 11		AK, AS, AW, CP, DK, DM, EA, JM, K&W, LS, LW, MKh, MMr, MMt, MSn, RB, RL, RW, TR, UK
384	<i>Agriotes pallidulus</i> (Illiger, 1807)	1-1, 1-2, 2-1, 2-2, 3-2, 4-1, 5-3		AK, CP, JM, LS, LW, MMr, MSn, RW, TR, UK
385	<i>Agriotes acuminatus</i> (Stephens, 1830)	1-2, 2-1, 3-2, 5-3		LW, MKh, MMt, SS, UK
386	<i>Agriotes ustulatus</i> (Schaller, 1783)	3-2		AP
387	<i>Agriotes pilosellus</i> (Schönherr, 1817)	1-1, 2-1, 2-2, 3-1, 3-2, 4-1, 5-3		AK, AW, CP, DM, EA, LS, LW, MMt, MSn, RL, UK
388	<i>Agriotes sputator</i> (Linnaeus, 1758)	2-1, 5-3		AS, MMr

Nr.	Taxon, BNatSchV	Fundorte	RD/ RT	Beobachter
389	<i>Adrastus pallens</i> (Fabricius, 1792)	2-1		MMt
390	<i>Melanotus villosus</i> (Geoffroy, 1785)	1-1, 2-1, 3-1, 4-1, 5-3, 5-4, 11		AW, CP, DM, LS, MMt, MT, RL, TR
391	<i>Melanotus castanipes</i> (Paykull, 1800)	1-1, 1-2, 2-1, 3-1, 3-2, 4-1, 5-3, 5-4, 8-2, 10, 11		AK, AS, AW, CV, DK, JM, MKh, MMr, TR, UK
392	<i>Agrypnus murinus</i> (Linnaeus, 1758)	2-1, 5-2, 5-3, 11		AS, AW, CP, CV, DK, MMr, SS
393	<i>Anostirus purpureus</i> (Poda von Neuhaus, 1761)	2-1, 5-3		AS, LW
394	<i>Selatosomus latus</i> (Fabricius, 1801)	1-1	3/3	MMr
395	<i>Hypoganus inunctus</i> (Lacordaire, 1835)	1-1, 4-1	V/-	AK, CP, MMt
396	<i>Denticollis rubens</i> Piller & Mitterpacher, 1783	2-1, 5-4, 8	3/-	DM, K&W, MMt, MT
397	<i>Denticollis linearis</i> (Linnaeus, 1758)	2-1, 3-1, 4-1, 5-3		AK, AS, AW, CP, EA, MMr, MMt, TR, UK
398	<i>Pheletes quercus</i> (A. G. Olivier, 1790)	5-2, 5-3		AK, AS, AW, DK, EA, LP, MMr, TR
399	<i>Limonius minutus</i> (Linnaeus, 1758)	2-1, 5-3		HR, MSn
400	<i>Limonius poneli</i> Leseigneur & Mertlik, 2007	5-3		AS, EA, SS
401	<i>Nothodes parvulus</i> (Panzer, 1799)	1-1, 1-2, 2-1, 2-2, 3-1, 5-2, 5-3		AK, AW, CP, DK, JM, LW, MKh, SS, TR
402	<i>Pheletes aeneoniger</i> (DeGeer, 1774)	5-3		CP, LP
403	<i>Hemicrepidius niger</i> (Linnaeus, 1758)	2-1, 3-2, 5-3		AK, MSn, SS, UK
404	<i>Hemicrepidius hirtus</i> (Herbst, 1784)	2-1		CV, MMt
405	<i>Crepidophorus mutilatus</i> (Rosenhauer, 1847)	3-1	2/1	LW
406	<i>Athous haemorrhoidalis</i> (Fabricius, 1801)	1-1, 1-2, 2-1, 2-2, 3-1, 4-1, 5-2, 5-3, 8-2		AK, AS, AW, CP, DK, DM, HR, LP, LS, MKh, MMr, MMt, MSn, RB, RW, SS, TR
407	<i>Athous vittatus</i> (Fabricius, 1792)	1-1, 1-2, 2-1, 3-1, 3-2, 4-1, 5-2, 5-3, 8, 11		AK, AS, AW, CP, DK, EA, JM, K&W, LS, MKh, MMr, MMt, MSn, SS, TR, UK
408	<i>Athous subfuscus</i> (O. F. Müller, 1764)	1-1, 1-2, 2-1, 3-1, 4-1, 5-3, 8, 8-2, 11		AK, AS, AW, CP, DK, DM, EA, JM, K&W, LS, LW, MKh, MMr, MMt, MSn

Nr.	Taxon, BNatSchV	Fundorte	RD/ RT	Beobachter
409	<i>Athous bicolor</i> (Goeze, 1777)	2-1		LS
EUCNEMIDAE (KAMMKÄFEER)				
410	<i>Isorhipis melasoides</i> (Laporte, 1835)	1-1, 5-3	3/D	AW, CP
411	<i>Eucnemis capucina</i> Ahrens, 1812	4-1	3/-	MMt
412	<i>Microrhagus lepidus</i> (Rosenhauer, 1847)	2-1, 5-3		AK, EA
THROSCIDAE (HÜPFKÄFER)				
413	<i>Trixagus dermestoides</i> (Linnaeus, 1767)	2-1, 5-4, 8, 10		AW, JM, K&W
414	<i>Trixagus carinifrons</i> (Bonvouloir, 1859)	2-1, 4-1, 8-2	-/D	AK, EA
415	<i>Trixagus obtusus</i> (Curtis, 1827)	2-1, 4-1, 5-3	-/D	AK, AS, MMt
416	<i>Trixagus meybohmi</i> Leseigneur, 2005	2-1, 3-1, 5-3, 5-4, 8, 11		AW, DK, DM, EA, JM, K&W, LS, UK
417	<i>Aulonthroscus brevicollis</i> (Bonvouloir, 1859)	2-1, 4-1, 4-2, 5-4, 11		AW, DK, K&W, LS, TR
BUPRESTIDAE (PRACHTKÄFER)				
418	<i>Anthaxia manca</i> (Linnaeus, 1767)	§ 2-1	2/2	MMr
419	<i>Anthaxia nitidula</i> (Linnaeus, 1758)	§ 1-1, 2-1, 2-2, 5-2, 5-3		AK, AS, DK, HR, JM, RW
420	<i>Anthaxia quadripunctata</i> (Linnaeus, 1758)	2-1, 2-2, 2-3, 5-2, 5-3		AK, AW, CV, HR, JK, LS, MSn, SS
421	<i>Chrysobothris affinis</i> (Fabricius, 1794)	1-1, 2-2, 2-3		CP, HR, MSn
422	<i>Agrilus sulcicollis</i> Lacordaire, 1835	§ 1-1, 2-3		AW, LS
423	<i>Agrilus sinuatus</i> (A. G. Olivier, 1790)	§ 5-3	-/3	HR
424	<i>Trachys minutus</i> (Linnaeus, 1758)	§ 1-1, 5-3		AK, MSn
CLAMBIDAE (PUNKTKÄFER)				
425	<i>Clambus simsoni</i> Blackburn, 1902	1-1, 2-1, 5-4, 8		AW, EA, K&W, MMr, MMt
426	<i>Clambus lohsei</i> Meybohm, 2004 NF TH	8	D/-	K&W
SCIRTIDAE (SUMPFFIEBERKÄFER)				
427	<i>Elodes minutus</i> (Linnaeus, 1767)	2-1		AK, DM, EA, JM, MMr, MMt, MSn, UK
428	<i>Elodes pseudominutus</i> Klausnitzer, 1971	2-1	D/-	JM
429	<i>Elodes tricuspis</i> Nyholm, 1985	2-1	G/1	EA, MMr
430	<i>Contacyphon coarctatus</i> (Paykull, 1799)	2-1		AK, DM, EA, JM, LW, MSn, UK
431	<i>Contacyphon palustris</i> (C. G. Thomson, 1855)	2-1, 3-2, 8		AK, EA, JM, K&W, LS, LW, MSn, UK
432	<i>Contacyphon ruficeps</i> (Tournier, 1868)	2-1	G/-	AK, EA
433	<i>Contacyphon laevipennis</i> (Tournier, 1868)	2-1		AS
434	<i>Prionocyphon serricornis</i> (P. W. J. Müller, 1821)	1-1, 2-1, 3-1, 3-2, 5-3, 11	G/3	AW, CSn, MMt, UK
435	<i>Scirtes hemisphaericus</i> (Linnaeus, 1758)	2-1		EA

Nr.	Taxon, BNatSchV	Fundorte	RD/ RT	Beobachter
ELMIDAE (HAKENKÄFEER)				
436	<i>Elmis aenea</i> (P. W. J. Müller, 1806)	2-1		EA
437	<i>Limnius perrisi</i> (Dufour, 1843)	2-1		EA
HETEROCERIDAE (SÄGEKÄFER)				
438	<i>Heterocerus marginatus</i> (Fabricius, 1787)	2-1		EA, MMt
439	<i>Heterocerus fenestratus</i> (Thunberg, 1784)	2-1, 3-1, 4-1		AK, EA, MKh, UK
440	<i>Heterocerus fuscus</i> Kiesenwetter, 1843	2-1		EA
PSEPHENIDAE (Bachkäfer)				
441	<i>Eubria palustris</i> (Germar, 1818)	2-1	2/-	UK
DERMESTIDAE (Speckkäfer)				
442	<i>Attagenus pellio</i> (Linnaeus, 1758)	10		AW
443	<i>Ctesias serra</i> (Fabricius, 1792)	1-1, 4-1		AK, AW
444	<i>Anthrenus scrophulariae</i> (Linnaeus, 1758)	1-1		JM
445	<i>Anthrenus verbasci</i> (Linnaeus, 1767)	3-2		UK
446	<i>Anthrenus fuscus</i> A. G. Olivier, 1790	1-1		AW
447	<i>Trinodes hirtus</i> (Fabricius, 1781)	10		AW
BYRRHIDAE (PILLENKÄFER)				
448	<i>Byrrhus pilula</i> (Linnaeus, 1758)	5-2, 5-4		DK, MMr
BYTURIDAE (BLÜTENFRESSER)				
449	<i>Byturus tomentosus</i> (DeGeer, 1774)	1-1, 2-1, 3-2, 5-4, 8		DK, EA, JK, JM, K&W, LS, UK
450	<i>Byturus ochraceus</i> (Scriba, 1790)	2-1, 11		DK, EA, JK, JM, MSn
CERYLONIDAE (RINDENKÄFER)				
451	<i>Cerylon fagi</i> C. N. F. Brisout de Barneville, 1867	2-1, 4-1		LS, TR
452	<i>Cerylon histeroides</i> (Fabricius, 1792)	1-1, 2-1, 4-1, 5-4, 8		AK, AW, DK, EA, K&W, MMt, TR
453	<i>Cerylon ferrugineum</i> Stephens, 1830	1-1, 2-1, 4-1, 8		AK, AW, K&W, LS, MMt
454	<i>Cerylon deplanatum</i> Gyllenhal, 1827	8	V/V	K&W
NITIDULIDAE (GLANZKÄFEER)				
455	<i>Carpophilus sexpustulatus</i> (Fabricius, 1791)	2-1		LS
456	<i>Meligethes flavimanus</i> Stephens, 1830	4-1, 5-4		K&W, UK
457	<i>Astylogethes corvinus</i> (Erichson, 1845)	5-3	D/-	AK
458	<i>Brassicogethes matronalis</i> (Audisio & Spornraft, 1990)	2-1, 8		K&W, LW
459	<i>Brassicogethes aeneus</i> (Fabricius, 1775)	2-1, 5-3, 8		AS, JM, K&W, LS, MSn
460	<i>Lamiogethes bidens</i> (C. N. F. Brisout de Barneville, 1863)	2-1, 5-3	G/-	AK, EA, MSn
461	<i>Lamiogethes brunnicornis</i> (Sturm, 1845)	1-1, 2-1, 2-2, 5-3		AK, JM, LS, LW, MSn

Nr.	Taxon, BNatSchV	Fundorte	RD/ RT	Beobachter
462	<i>Lamiogethes persicus</i> (Faldermann, 1835) NF TH	3-2		UK
463	<i>Lamiogethes pedicularius</i> (Gyllenhal, 1808)	8		K&W
464	<i>Thymogethes lugubris</i> (Sturm, 1845)	5-2	V/-	AW
465	<i>Genistogethes carinulatus</i> (Förster, 1849)	5-3		AK, AS
466	<i>Afrogethes planiusculus</i> (Heer, 1841)	5-3	V/-	AK, EA
467	<i>Epuraea melanocephala</i> (Marsham, 1802)	4-1, 8		K&W, MMt, TR, UK
468	<i>Epuraea neglecta</i> (Heer, 1841)	8		K&W
469	<i>Epuraea marseuli</i> Reitter, 1873	1-1, 2-1, 4-1, 5-4, 8		AK, AW, EA, K&W, LS, UK
470	<i>Epuraea pygmaea</i> (Gyllenhal, 1808)	2-1		LS
471	<i>Epuraea longula</i> Erichson, 1845	1-1, 2-1, 5-3, 5-4, 8		AS, AW, EA, JM, K&W, RW, UK
472	<i>Epuraea binotata</i> Reitter, 1873	2-1		UK
473	<i>Epuraea terminalis</i> (Mannerheim, 1843)	2-1		EA
474	<i>Epuraea biguttata</i> (Thunberg, 1784)	1-1, 2-1, 3-2, 8, 10	D/-	AW, EA, JM, K&W, LS, RW
475	<i>Epuraea variegata</i> (Herbst, 1793)	2-1, 8		EA, K&W
476	<i>Epuraea melina</i> Erichson, 1843	5-3, 5-4		K&W, SS
477	<i>Epuraea ocularis</i> Fairmaire, 1849	2-1		JM
478	<i>Epuraea imperialis</i> Reitter, 1877	2-1, 8		JM, K&W
479	<i>Omosita depressa</i> (Linnaeus, 1758)	8		K&W
480	<i>Amphotis marginata</i> (Fabricius, 1781)	8		K&W
481	<i>Soronia grisea</i> (Linnaeus, 1758)	4-1, 8		K&W, TR
482	<i>Ipidia binotata</i> Reitter, 1875	2-1, 2-3, 8	R/-	IC, K&W, LS
483	<i>Pocadius adustus</i> Reitter, 1888	2-1, 8		K&W, LS
484	<i>Cychramus luteus</i> (Fabricius, 1787)	1-1, 1-2, 2-1, 2-2, 4-1		AK, EA, LS, MKh, MMt, MSn, UK
485	<i>Glischrochilus quadriguttatus</i> (Fabricius, 1777)	2-1		LS
486	<i>Pityophagus ferrugineus</i> (Linnaeus, 1761)	1-1, 2-1, 8		AW, EA, K&W, LS
KATERETIDAE (BLÜTENGLANZKÄFER)				
487	<i>Brachypterus urticae</i> (Fabricius, 1792)	2-1		RW
MONOTOMIDAE (WURZELKÄFER)				
488	<i>Rhizophagus depressus</i> (Fabricius, 1792)	1-1, 8		AW, K&W
489	<i>Rhizophagus ferrugineus</i> (Paykull, 1800)	2-1, 8		EA, K&W
490	<i>Rhizophagus perforatus</i> Erichson, 1845	2-1, 3-2, 4-1		AK, EA, JM, LS
491	<i>Rhizophagus dispar</i> (Paykull, 1800)	2-1		LS
492	<i>Rhizophagus bipustulatus</i> (Fabricius, 1792)	1-1, 2-1, 3-1, 4-2, 5-3, 8		AS, AW, K&W, LS
493	<i>Rhizophagus nitidulus</i> (Fabricius, 1798)	2-1		LS
494	<i>Rhizophagus fenestralis</i> (Linnaeus, 1758)	2-1		LS

Nr.	Taxon, BNatSchV	Fundorte	RD/ RT	Beobachter
SILVANIDAE (GETREIDEPLATTKÄFER)				
495	<i>Pediacus dermestoides</i> (Fabricius, 1792)	8	G/-	K&W
496	<i>Silvanus bidentatus</i> (Fabricius, 1792)	2-1, 8		EA, K&W
497	<i>Silvanoprus fagi</i> (Guérin-Méville, 1844)	2-1, 8		EA, K&W, MMt
498	<i>Uleiota planatus</i> (Linnaeus, 1761)	1-1, 2-2, 4-1, 5-3		AK, AS, AW, CP, HR, MMt, UK
EROTYLIDAE (PILZKÄFER)				
499	<i>Tritoma bipustulata</i> Fabricius, 1775	4-1		TR
500	<i>Triplax rufipes</i> (Fabricius, 1781)	2-2	V/-	LW
501	<i>Dacne bipustulata</i> (Thunberg, 1781)	1-1, 2-1, 4-1, 11		AW, LS, TR
BIPHYLLIDAE (STREIFENFLÜGELSUMPFKÄFER)				
502	<i>Diplocoelus fagi</i> (Chevrolat, 1837)	1-1, 1-2, 2-1, 4-1, 5-4, 8		AK, AW, EA, JM, K&W, LS, MMt, TR
CRYPTOPHAGIDAE (SCHIMMELKÄFER)				
503	<i>Telmatophilus typhae</i> (Fallén, 1802)	2-1		AK, EA
504	<i>Cryptophagus subdepressus</i> Gyllenhal, 1827	2-2		LS
505	<i>Cryptophagus labilis</i> Erichson, 1846	1-1	V/-	AW
506	<i>Cryptophagus quadridentatus</i> Mannerheim, 1743	1-1		AW
507	<i>Cryptophagus distinguendus</i> Sturm, 1845	1-1		AW
508	<i>Cryptophagus scanicus</i> (Linnaeus, 1758)	1-1		AW
509	<i>Cryptophagus pallidus</i> Sturm, 1845	4-1		AK, MMt
510	<i>Cryptophagus montanus</i> Brisout de Barneville, 1863	1-1		AW
511	<i>Cryptophagus punctipennis</i> Brisout de Barneville, 1863	3-2		UK
512	<i>Micrambe abietis</i> (Paykull, 1798)	2-1		EA
513	<i>Antherophagus similis</i> Curtis, 1835	8		K&W
514	<i>Atomaria fuscata</i> (Schönherr, 1808)	5-4, 8		K&W
515	<i>Atomaria lewisi</i> Reitter, 1877	2-1, 5-3		EA
516	<i>Atomaria analis</i> Erichson, 1846	8		K&W
517	<i>Atomaria turgida</i> Erichson, 1846	2-1, 4-1, 5-4, 8		AK, EA, K&W
518	<i>Atomaria apicalis</i> Erichson, 1846	5-4		K&W
519	<i>Atomaria diluta</i> Erichson, 1846	2-1		LS
520	<i>Atomaria nigrirostris</i> Stephens, 1830	2-1		JM
521	<i>Atomaria linearis</i> Stephens, 1830	1-1, 1-2, 2-1, 3-1, 4-1, 5-3, 8		AK, AS, AW, CSn, EA, JM, K&W, LS, TR
522	<i>Ephistemus globulus</i> (Paykull, 1798)	8		K&W
PHALACRIDAE (GLATTKÄFER)				
523	<i>Olibrus affinis</i> (Sturm, 1807)	2-2		LW

Nr.	Taxon, BNatSchV	Fundorte	RD/ RT	Beobachter
524	<i>Olibrus liquidus</i> Erichson, 1845	5-3		EA
LAEMOPHLOIDAE (BASTPLATTKÄFER)				
525	<i>Laemophloeus monilis</i> (Fabricius, 1787)	1-1, 4-1, 5-3, 8	V/-	AK, AW, K&W
526	<i>Placonotus testaceus</i> (Fabricius, 1787)	1-1, 4-1, 8		AK, AW, K&W
527	<i>Cryptolestes duplicatus</i> (Waltl, 1839)	2-3, 4-1, 5-3		AK, AS, LS, TR
528	<i>Cryptolestes ferrugineus</i> (Stephens, 1831)	5-2		TR
529	<i>Leptophloeus alternans</i> (Erichson, 1846)	5-4		K&W
530	<i>Leptophloeus clematidis</i> (Erichson, 1846)	5-3		AK
LATRIDIIDAE (MODERKÄFER)				
531	<i>Latridius porcatus</i> (Herbst, 1793)	1-1		AW
532	<i>Latridius minutus</i> (Linnaeus, 1767)	2-1		LS
533	<i>Latridius consimilis</i> (Mannerheim, 1844)	2-1	D/-	LS
534	<i>Enicmus brevicornis</i> (Mannerheim, 1844)	1-1, 2-1, 5-3, 8		AS, AW, EA, K&W
535	<i>Enicmus fungicola</i> C. G. Thomson, 1868	1-1		AW
536	<i>Enicmus rugosus</i> (Herbst, 1793)	1-1, 2-1, 10		AW, LS
537	<i>Enicmus transversus</i> (A. G. Olivier, 1790)	3-1		EA
538	<i>Dienerella elongata</i> (Curtis, 1830)	1-1, 3-2		AW, JM
539	<i>Cartodere nodifer</i> (Westwood, 1839)	1-1, 8		AW, K&W
540	<i>Stephostethus angusticollis</i> (Gyllenhal, 1827)	2-2		HR
541	<i>Stephostethus alternans</i> (Mannerheim, 1844)	1-1		MSn
542	<i>Corticarina similata</i> (Gyllenhal, 1827)	2-2, 4-1, 5-3		AK, HR
543	<i>Corticarina minuta</i> (Fabricius, 1792)	2-2, 5-3		HR
544	<i>Corticarina gibbosa</i> (Herbst, 1793)	1-1, 2-1, 2-2, 3-1, 4-1, 5-3, 8, 10		AK, AS, AW, EA, HR, JM, K&W
545	<i>Melanophthalma maura</i> Motschulsky, 1866	4-1, 8		AK, K&W
MYCETOPHAGIDAE (BAUMSCHWANNKÄFER)				
546	<i>Litargus connexus</i> (Geoffroy, 1785)	1-1, 2-2, 3-1, 4-1, 4-2, 5-3		AK, AS, AW, CP, JK, MSn
547	<i>Mycetophagus quadripustulatus</i> (Linnaeus, 1761)	2-1		MMt, TR
548	<i>Mycetophagus atomarius</i> (Fabricius, 1787)	1-1, 4-1		CP, TR
549	<i>Mycetophagus populi</i> Fabricius, 1798	4-1, 5-3	3/3	AW, TR
ZOPHERIDAE (RINDENKÄFER)				
550	<i>Synchita separanda</i> (Reitter, 1882)	2-1, 4-1, 8	1/G	AK, K&W, MMt, TR
551	<i>Synchita variegata</i> (Hellwig, 1972)	4-1		AK
552	<i>Synchita undata</i> (Guérin-Ménéville, 1844)	3-1, 4-1, 5-3, 5-4, 8		AK, AS, AW, K&W
553	<i>Bitoma crenata</i> (Fabricius, 1775)	2-1, 2-2, 2-3		AK, HR, LS
554	<i>Colydium noblecourti</i> Parmain, Eckelt & Schuh 2024	2-2		CP

Nr.	Taxon, BNatSchV	Fundorte	RD/ RT	Beobachter
555	<i>Aulonium trisulcum</i> (Fourcroy, 1785)	2-1	3/G	MMt
CORYLOPHIDAE (FAULHOLZKÄFER)				
556	<i>Arthrolips obscura</i> (C. R. Sahlberg, 1833)	1-1, 4-1, 5-4	D/-	AK, AW, K&W
557	<i>Sericoderus lateralis</i> (Gyllenhal, 1827)	10		AW
558	<i>Orthoperus nigrescens</i> Stephens, 1829	2-1, 3-1	D/-	AW, JM
COCCINELLIDAE (MARIENKÄFER)				
559	<i>Scymnus schmidti</i> Fürsch, 1958	3-1		AS
560	<i>Scymnus abietis</i> (Paykull, 1798)	5-3		AK
561	<i>Scymnus haemorrhoidalis</i> Herbst, 1797	5-3		AS
562	<i>Chilocorus renipustulatus</i> (Scriba, 1791)	1-1, 5-3		AW, SS
563	<i>Aphidecta oblitterata</i> (Linnaeus, 1758)	5-3		SS
564	<i>Adalia decempunctata</i> (Linnaeus, 1758)	1-2, 4-1, 5-3, 5-4, 11		AK, AW, DK, JM, MMr, MT
565	<i>Coccinella septempunctata</i> Linnaeus, 1758	5-2, 5-3		AK, AW
566	<i>Harmonia quadripunctata</i> (Pontoppidan, 1763)	4-1		AK
567	<i>Harmonia axyridis</i> (Pallas, 1773)	1-1, 2-1, 4-1, 5-2, 5-3, 5-4, 11		AK, AW, DK, DM, MMr
568	<i>Calvia decemguttata</i> (Linnaeus, 1767)	1-1, 2-1, 3-2, 5-3, 11		AW, DM, EA, JM, MMr, UK
569	<i>Calvia quatuordecimguttata</i> (Linnaeus, 1758)	5-2		AW
570	<i>Propylea quatuordecimpunctata</i> (Linnaeus, 1758)	1-1, 2-1, 2-2, 5-2, 5-3		AK, EA, JK, JM, RB, TR
571	<i>Anatis ocellata</i> (Linnaeus, 1758)	4-1		AK
572	<i>Halyzia sedecimguttata</i> (Linnaeus, 1758)	1-1, 2-1, 3-1, 4-1, 5-3, 5-4, 8-2, 11		AK, AS, AW, DK, EA, JM, MMr, MT, RL, SS, TR
573	<i>Vibidia duodecimguttata</i> (Poda von Neuhaus, 1761)	2-1		MSn
574	<i>Psyllobora vigintiduopunctata</i> (Linnaeus, 1758)	3-2, 5, 5-3		AK, AP, EA, SS, UK
SPHINDIDAE (STAUBPILZKÄFER)				
575	<i>Sphindus dubius</i> (Gyllenhal, 1808)	1-2, 2-1	-/V	JM, MMt
576	<i>Aspidiphorus orbiculatus</i> (Gyllenhal, 1808)	2-1		JM
CIIDAE (SCHWAMMKÄFER)				
577	<i>Octotemnus glabriculus</i> (Gyllenhal, 1827)	5-4, 8		K&W
578	<i>Sulcacis nitidus</i> (Fabricius, 1792)	1-1, 8		AW, K&W
579	<i>Cis castaneus</i> (Herbst, 1793)	2-1, 4-1, 8		K&W, LS, TR
580	<i>Cis boleti</i> (Scopoli, 1763)	5-2, 5-4		K&W, MMr
581	<i>Cis punctulatus</i> Gyllenhal, 1827	2-1		LS

Nr.	Taxon, BNatSchV	Fundorte	RD/ RT	Beobachter
582	<i>Cis fagi</i> Waltl, 1839	1-1	D/-	AW
583	<i>Cis fusciclavus</i> Nyholm, 1953	1-1		AW
584	<i>Ennearthron cornutum</i> (Gyllenhal, 1827)	5-4, 8		K&W
BOSTRICHIDAE (KAPUZINERKÄFER)				
585	<i>Bostrichus capucinus</i> (Linnaeus, 1758)	1-1, 2-2, 2-3, 4-1	V/3	CP, LW, MSn
PTINIDAE: Anobiinae (POCHKÄFER)				
586	<i>Ptinomorphus imperialis</i> (Linnaeus, 1767)	1-1, 4-1, 5-3, 8		AK, AW, K&W
587	<i>Dryophilus pusillus</i> (Gyllenhal, 1808)	1-1		AW, JM
588	<i>Xestobium rufovillosum</i> (DeGeer, 1774)	10	V/-	AW
589	<i>Hyperisus plumbeus</i> (Illiger, 1801)	4-1, 5-3, 11		AK, AW, MMr, TR
590	<i>Ernobius mollis</i> (Linnaeus, 1758)	2-2		CP
591	<i>Stegobium paniceum</i> (Linnaeus, 1758)	4-1		TR
592	<i>Anobium punctatum</i> (DeGeer, 1774)	2-1	-/V	MMt
593	<i>Hemicoelus canaliculatus</i> (C. G. Thomson, 1863)	2-2, 5-3		AS, RB
594	<i>Hadrobregmus pertinax</i> (Linnaeus, 1758)	2-1		LS
595	<i>Hemicoelus costatus</i> (Argaona, 1830)	1-1, 2-1, 2-2, 4-1, 5-3, 8		AK, EA, JM, K&W, LW, MMr, MSn, TR, UK
596	<i>Hemicoelus fulvicornis</i> (Sturm, 1837)	1-1, 2-1, 3-1, 4-1, 5-3		AK, AS, MSn
597	<i>Hadrobregmus denticolle</i> (Creutzer, 1796) WF TH	1-1, 1-2, 4-1	V/0	AW, JM, TR
598	<i>Ptilinus pectinicornis</i> (Linnaeus, 1758)	1-1, 1-2, 2-1, 2-2, 4-1, 5-3, 5-4, 8		AK, AS, AW, CP, CV, EA, JM, K&W, LS, LW, MKh, MMr, MSn, TR
599	<i>Xyletinus ater</i> (Creutzer, 1796)	2-2, 5-3	3/V	AS, EA, LW, SS
600	<i>Dorcatoma chrysolina</i> Sturm, 1837	1-1, 3-1	V/-	AW
601	<i>Dorcatoma substriata</i> Hummel, 1829	4-1, 5-3	V/-	AK, AW
602	<i>Dorcatoma minor</i> Zahradník, 1993	5-3	3/G	MMr
603	<i>Dorcatoma robusta</i> Strand, 1938	4-1	3/-	TR
PTINIDAE (DIEBSKÄFER)				
604	<i>Ptinus fur</i> (Linnaeus, 1758)	1-1		AW
605	<i>Ptinus subpilosus</i> Sturm, 1837	10		AW
OEDEMERIDAE (SCHEINBOCKKÄFER)				
606	<i>Ischnomera cyanea</i> (Fabricius, 1792)	3-1, 5-2		AK, TR
607	<i>Oedemera flavipes</i> (Fabricius, 1792)	5-2		JK, TR
608	<i>Oedemera podagrariae</i> (Linnaeus, 1767)	5-2, 5-3, 11		AS, DK, JK, RL
609	<i>Oedemera femorata</i> (Scopoli, 1763)	2-1, 5-2, 5-3		AK, CP, CV, DK, EA, JK, SP, SS

Nr.	Taxon, BNatSchV	Fundorte	RD/ RT	Beobachter
610	<i>Oedemera pthysica</i> (Scopoli, 1763)	1-1, 2-1, 3-2	3/3	CP, JK, JM, LS, MSn, UK
611	<i>Oedemera virescens</i> (Linnaeus, 1767)	5-3		HR
612	<i>Oedemera lurida</i> (Marshall, 1802)	5-2, 5-3, 5-4		AK, AS, AW, DK, EA, JK, SS
613	<i>Oedemera viridula</i> Seidlitz, 1899	2-3, 8		K&W, LS
614	<i>Oedemera femoralis</i> Olivier, 1803	1-1, 2-1, 2-2, 3-2, 4-1, 5-3, 5-4, 8-2, 11	G/-	AK, AS, AW, DK, DM, EA, JM, LW, MKh, MMr, MT, RB, TR, UK
SALPINGIDAE (SCHEINRÜSSLER)				
615	<i>Lissodema cursor</i> (Gyllenhal, 1813)	2-1		EA
616	<i>Lissodema denticollis</i> (Gyllenhal, 1813)	2-1, 2-2, 3-1, 5-4, 8		AW, CP, EA, K&W
617	<i>Vincenzellus ruficollis</i> (Panzer, 1794)	1-1, 2-1, 3-1, 4-1, 8		AW, CP, JM, K&W, LS, TR
618	<i>Salpingus planirostris</i> (Fabricius, 1787)	2-1, 2-2, 4-1, 5-3, 8		AK, AW, CP, JM, K&W, LS, LW
PYROCHROIDAE (FEUERKÄFER)				
619	<i>Pyrochroa coccinea</i> (Linnaeus, 1761)	2-1, 2-2, 3-2, 5-3		AK, CP, CV, JK, LP, MMr
620	<i>Pyrochroa serraticornis</i> (Scopoli, 1763)	2-1, 3-2, 5-3		AD, DK, EA, JM, MSn, RL, TR, UK
SCRAPTIDAE (SEIDENKÄFER)				
621	<i>Anaspis frontalis</i> (Linnaeus, 1758)	1-1, 2-1, 3-1, 5-2, 5-3, 8		AK, AS, AW, CSn, DK, JM, K&W, MSn, RW, SS, TR
622	<i>Anaspis maculata</i> (Geoffroy, 1785)	1-1, 2-1, 2-2, 3-1, 4-1, 5-2, 5-3, 5-4, 8, 8-2		AK, AS, AW, DK, EA, JM, K&W, LS, MMr, MSn, RB, SS, TR, UK
623	<i>Anaspis thoracica</i> Linnaeus, 1758	1-1, 2-1, 3-1, 3-2, 4-1, 5-2, 5-3		AK, AW, JM, SS, TR, UK
624	<i>Anaspis rufilabris</i> (Gyllenhal, 1827)	2-2, 4-1		AK, LS, LW
625	<i>Anaspis costai</i> Emery, 1876	4-1	D/-	AK, TR
626	<i>Anaspis flava</i> (Linnaeus, 1758)	2-1, 2-2, 5-3, 8		AK, K&W, LS, LW, MMr, MSn
627	<i>Anaspis brunnipes</i> (Mulsant, 1856)	5-3	V/-	AK
ADERIDAE (MULMKÄFER)				
628	<i>Aderus populneus</i> (Creutzer, 1796)	1-1, 3-1		AW, MMr
629	<i>Euglenes pygmaeus</i> (DeGeer, 1775)	4-1	3/-	TR

Nr.	Taxon, BNatSchV	Fundorte	RD/ RT	Beobachter
630	<i>Euglenes nitidifrons</i> (C. G. Thomson, 1886)	4-1	G/D	AK
631	<i>Anidorus nigrinus</i> (Germar, 1842)	5-4	-/V	K&W
MORDELLIDAE (STACHELKÄFER)				
632	<i>Tomoxia bucephala</i> A. Costa, 1854	1-1, 4-1, 5-2		AK, AW, DK
633	<i>Variimorda villosa</i> (Schrank von Paula, 1781)	5-2, 5-3		AS, AW, JK
634	<i>Variimorda basalis</i> (A. Costa, 1854)	5-2	D/-	AW
635	<i>Mordellistena falsoparvula</i> Ermisch, 1956	5-3	D/-	AS
636	<i>Mordellistena pygmaeola</i> Ermisch, 1956	5-3	G/-	AK
637	<i>Mordellistena purpureonigrans</i> Ermisch, 1963	5-2	D/-	AW
638	<i>Mordellistena pumila</i> (Gyllenhal, 1810)	2-2, 5-3		AK, EA, LW
639	<i>Mordellistena dieckmanni</i> Ermisch, 1963	5-3	D/-	AS
640	<i>Mordellistena neuwaldeggiana</i> (Panzer, 1796)	3-2		UK
641	<i>Mordellistena variegata</i> (Fabricius, 1798)	1-1, 2-1, 2-2, 3-1, 4-1, 5-3, 8		AK, JM, K&W, LS, LW, MSn, RW, UK
642	<i>Mordellistena acuticollis</i> Schilsky, 1895	5-3		AK
643	<i>Mordellochroa abdominalis</i> (Fabricius, 1775)	1-1, 2-1, 2-2, 3-1, 3-2, 4-1, 5-3, 8, 10		AK, AW, EA, K&W, LS, MSn, TR, UK
644	<i>Mordellochroa tournieri</i> (Emery, 1876)	5-2	D/-	AW
MELANDRYIDAE (DÜSTERKÄFER)				
645	<i>Orchesia minor</i> Walker, 1837	5-3		SS
646	<i>Wanachia triguttata</i> (Gyllenhal, 1810)	1-1, 5-4, 8	-/3	K&W, MMr
647	<i>Conopalpus testaceus</i> (A. G. Olivier, 1790)	1-1, 1-2, 2-1, 3-2, 4-1, 5-3, 8		AK, AW, CP, JM, K&W, MKh, MMr, TR, UK
648	<i>Osphya bipunctata</i> (Fabricius, 1775)	4-1	3/V	AK
TETRATOMIDAE (KEULENDÜSTERKÄFER)				
649	<i>Hallomenus binotatus</i> (Quensel, 1790)	2-1	-/V	EA
TENEBRIONIDAE: Alleculinae (PFLANZENKÄFER)				
650	<i>Pseudocistela ceramoides</i> (Linnaeus, 1758)	1-1, 2-1, 3-1, 4-1, 5-3, 10	3/V	AS, AW, CP, MMr, RL, TR
651	<i>Gonodera luperus</i> (Herbst, 1783)	1-2, 2-1, 3-2		JM, LS, MKh
652	<i>Isomira thoracica</i> (Fabricius, 1792)	1-2, 5-3		HR, JM, SS
653	<i>Isomira murina</i> (Linnaeus, 1758)	1-2, 5-2, 5-3		AW, DK, EA, MKh, SS, TR
654	<i>Mycetochara axillaris</i> (Paykull, 1799)	1-1, 4-1, 5-3	2/-	AK, AW
655	<i>Mycetochara maura</i> (Fabricius, 1792)	1-1, 2-1, 3-2, 4-1, 8, 8-2, 11		AK, AW, CP, DK, K&W, MMr, TR
TENEBRIONIDAE: Lagriinae (WOLLKÄFER)				
656	<i>Lagria hirta</i> (Linnaeus, 1758)	11		RL

Nr.	Taxon, BNatSchV	Fundorte	RD/ RT	Beobachter
657	<i>Lagria atripes</i> Mulsant & Guillebeau, 1855	1-2, 2-1, 5-2, 5-3		AK, AW, CP, MKh, MMr, SS, TR
TENEBRIONIDAE (SCHWARZKÄFER)				
658	<i>Bolitophagus reticulatus</i> (Linnaeus, 1767)	1-1, 2-1, 4-1, 5-4	3/-	AK, CP, DK, JK, LS, MMt, TR
659	<i>Eledona agricola</i> (Herbst, 1783)	1-1, 2-1, 5-3, 8		EA, K&W, MMr, UK
660	<i>Diaperis boleti</i> (Linnaeus, 1758)	1-1, 2-1, 3-1, 3-2, 4-1, 5-3		AK, AS, AW, CP, DM, EA, JM, MMr, MMt, TR, UK
661	<i>Platydema violacea</i> (Fabricius, 1790)	1-1, 3-1, 4-1, 5-3		AK, AW
662	<i>Corticeus unicolor</i> Piller & Mitterpacher, 1783	1-1, 1-2, 2-1, 4-1, 5-3, 8, 11		AK, AS, CP, DK, JM, K&W, MMr, MMt, TR, UK
663	<i>Corticeus bicolor</i> (A. G. Olivier, 1790)	4-1	3/3	AK
664	<i>Corticeus linearis</i> (Fabricius, 1790)	5-3, 5-4	-/V	AS, K&W
665	<i>Alphitobius diaperinus</i> (Panzer, 1796)	4-1		AK
TROGIDAE (SCHARRKÄFER)				
666	<i>Trox scaber</i> (Linnaeus, 1767)	1-1, 2-1, 3-1, 4-1, 5-3		AK, AS, AW, CV, EA, MMr, TR, UK
GEOTRUPIDAE (MISTKÄFER)				
667	<i>Odonteus armiger</i> (Scopoli, 1772)	2-1, 3-2, 5-3		CV, EA, JM, MMr
668	<i>Anoplotrupes stercorosus</i> (Scriba, 1791)	1-1, 2-1, 3-2, 4-1, 5-3		AK, AS, CP, JH, JM, SS, TR, UK
669	<i>Trypocopris vernalis</i> (Linnaeus, 1758)	5-3, 5-4		AD, CP, DK, HR
SCARABAEIDAE (BLATTHORNKÄFER)				
670	<i>Onthophagus verticicornis</i> (Laicharding, 1781)	1-1, 3-2	-/3	JM, UK
671	<i>Onthophagus ovatus</i> (Linnaeus, 1767)	3-2, 5-3		RL, UK
672	<i>Onthophagus similis</i> (Scriba, 1790)	3-2		UK
673	<i>Onthophagus coenobita</i> (Herbst, 1783)	3-2		UK
674	<i>Acrossus rufipes</i> (Linnaeus, 1758)	2-1		MMt
675	<i>Bodilopsis rufa</i> (Moll, 1782)	3-1, 3-2, 4-1, 8		AK, AW, K&W, MKh
676	<i>Colobopterus erraticus</i> (Linnaeus, 1758)	2-1		CV
677	<i>Coprimorphus scrutator</i> (Herbst, 1789)	3-2	D/N	UK
678	<i>Limarus zenkeri</i> (Germar, 1813)	2-1	-/3	MMt
679	<i>Planolinus fasciatus</i> (A. G. Olivier, 1789)	2-1		MMt
680	<i>Volinus sticticus</i> (Panzer, 1798)	2-1, 5-4, 8		K&W, MMt
681	<i>Melolontha melolontha</i> (Linnaeus, 1758)	5-3		JH
682	<i>Phyllopertha horticola</i> (Linnaeus, 1758)	3-2, 5-3		AW, CP, MMr, SS
683	<i>Cetonia aurata</i> Fabricius, 1775 §	5-2, 5-3		AW, CP

Nr.	Taxon, BNatSchV	Fundorte	RD/ RT	Beobachter
684	<i>Protaetia cuprea metallica</i> (Herbst, 1782) §	5-3		CP
685	<i>Valgus hemipterus</i> (Linnaeus, 1758)	2-2		LS
686	<i>Gnorimus nobilis</i> (Linnaeus, 1758)	1-1, 2-1, 3-1, 3-2, 4-1, 5-3, 8	3/3	AW, CP, CV, IC, LP, LS, MMr, MMt
687	<i>Trichius fasciatus</i> (Linnaeus, 1758)	5-3, 5-4, 10		AW, CP, DK, HR, RL
688	<i>Trichius gallicus</i> Dejaen, 1821	5-3		SS
LUCANIDAE (HIRSCHKÄFER)				
689	<i>Lucanus cervus</i> (Linnaeus, 1758) §	4-1	2/2	AK, TR
690	<i>Platycerus caraboides</i> (Linnaeus, 1758) §	1-2, 3-2, 4-1, 5-4		DK, JK, JM, MKh, TR
691	<i>Sinodendron cylindricum</i> (Linnaeus, 1758) §	1-1, 1-2, 2-1, 3-1, 4-1, 5-3, 5-4, 8		CP, CV, DK, JK, JM, K&W, LW, MKz, SS, TR
692	<i>Aesalus scarabaeoides</i> (Panzer, 1793) §§	3-2	1/R	UK
CERAMBYCIDAE (BOCKKÄFER)				
693	<i>Arhopalus rusticus</i> (Linnaeus, 1758) §	5-3		MMr
694	<i>Rhagium mordax</i> (DeGeer, 1775) §	1-1, 5-3		AW, CP
695	<i>Rhagium inquisitor</i> (Linnaeus, 1758) §	2-2		HR
696	<i>Stenocorus meridianus</i> (Linnaeus, 1758) §	1-1, 2-1, 2-2, 3-2, 4-1, 5-2, 5-3, 11		CP, CV, DM, HR, LP, LS, LW, MMr, MMt, MSn, MT, RB, RK, RL, RW, TR, UK
697	<i>Gaurotes virginea</i> (Linnaeus, 1758) §	2-2		LS
698	<i>Dinoptera collaris</i> (Linnaeus, 1758) §	1-1, 2-1, 2-2, 3-2, 5-2, 5-3, 5-4, 8, 11		AK, AW, CP, DK, DM, EA, K&W, MMr, MSn, RB, RL, SS, UK
699	<i>Grammoptera ruficornis</i> (Fabricius, 1781) §	2-1, 2-2, 3-1, 3-2, 4-1, 5-2, 5-3		AK, AW, CP, JM, LS, MMr, MSn, RB, RL, RW, SS, TR, UK
700	<i>Alosterna tabacicolor</i> (DeGeer, 1775) §	1-2, 2-1, 3-1, 3-2, 4-1, 5-2, 5-3, 8		AK, AW, CP, EA, JM, K&W, MKh, RL, SS, TR, UK
701	<i>Rutpela maculata</i> (Poda von Neuhaus, 1761) §	1-1, 2-1, 2-2, 2-3, 3-1, 3-2, 5-2, 5-3		AK, AS, AW, CP, DM, HR, JK, JM, LS, RL
702	<i>Anoplodera sexguttata</i> (Fabricius, 1775) §	1-1, 2-1, 2-2, 3-1, 3-2, 4-1, 5-2, 5-3	-/V	AK, AS, AW, CP, DK, EA, LP, LW, MMt, RL, TR
703	<i>Anastrangalia sanguinolenta</i> (Linnaeus, 1760) §	5-3		CP

Nr.	Taxon, BNatSchV	Fundorte	RD/ RT	Beobachter
704	<i>Pachytodes cerambyciformis</i> (Schrank, 1781) §	2-2, 3-1, 3-2, 4-1, 5-3		AP, AS, CP, LW, MMr, RB, RL, TR, UK
705	<i>Stenurella melanura</i> (Linnaeus, 1758) §	2-2, 2-3, 5-2, 5-3, 5-4, 11		AW, CP, DK, HR, JK, LS, MMr, MT, RL
706	<i>Obrium brunneum</i> (Fabricius, 1792) §	2-1, 4-1, 5-3, 8		AK, AS, DM, K&W
707	<i>Molorchus minor</i> (Linnaeus, 1758) §	3-2		UK
708	<i>Glaphyra umbellatarum</i> (Schreber, 1759) §	8		K&W
709	<i>Stenopterus rufus</i> (Linnaeus, 1767) §	5-3	-/3	CP
710	<i>Aromia moschata</i> (Linnaeus, 1758) §	5-3	V/V	HR
711	<i>Callidium violaceum</i> (Fabricius, 1775) §	3-1		AS
712	<i>Phymatodes testaceus</i> (Linnaeus, 1758) §	2-1, 5-3, 8, 10		AW, CP, K&W
713	<i>Clytus arietis</i> (Linnaeus, 1758) §	1-1, 2-1, 2-2, 3-1, 3-2, 5-2, 5-3		AS, AW, CP, HR, LP, LS, MSn, RB, RW, TR, UK
714	<i>Anaglyptus mysticus</i> (Linnaeus, 1758) §	1-1, 4-1		AK, MSn, TR
715	<i>Mesosa nebulosa</i> (Fabricius, 1781) §	3-1	-/V	AW
716	<i>Oplosia cinerea</i> (Mulsant, 1862) §	4-1	3/R	AK
717	<i>Leiopus linnei</i> Wallin, Nylander & Kvamme, 2009 §	1-1, 3-2	-/D	CP, UK
718	<i>Acanthocinus griseus</i> (Fabricius, 1792) §	5-3		MMr
719	<i>Exocentrus punctipennis</i> Mulsant & Guillebeau, 1856 §	3-1	V/-	AW
720	<i>Agapanthia villosoviridescens</i> (DeGeer, 1775) §	1-1, 3-2, 5-2, 5-3		AW, CP, LP, MSn, RL, UK
721	<i>Saperda scalaris</i> (Linnaeus, 1758) §	1-1, 3-2, 4-1	-/V	AK, JM, TR, UK
722	<i>Stenostola dubia</i> (Laicharting, 1784) §	2-1, 3-1, 3-2, 4-1		AK, CV, EA, LW, UK
723	<i>Phytoecia cylindrica</i> (Linnaeus, 1758) §	5-3	-/V	LP
724	<i>Phytoecia pustulata</i> (Schrank, 1776) §	2-1	3/3	MMr
725	<i>Tetrops cf. praeustus</i> (Linnaeus, 1758) §	11		DK
CHRYSOMELIDAE (BLATTKÄFER)				
726	<i>Donacia simplex</i> Fabricius, 1775	2-1	V/3	LS
727	<i>Plateumaris rustica</i> (Kunze, 1818)	1-1, 2-1	3/3	EA, RB
728	<i>Oulema obscura</i> (Stephens, 1831)	2-1, 2-2, 2-3, 3-2, 5-2, 5-3		AW, HR, JK, LS, LW, RW, UK
729	<i>Oulema melanopus</i> (Linnaeus, 1758)	2-1		LS
730	<i>Liliocerus lillii</i> (Scopoli, 1763)	3-2, 4-1		TR, UK
731	<i>Liliocerus schneideri</i> Weise, 1900	3-1, 4-1, 5-2	D/2	AK, CP, IC, TR
732	<i>Labidostomis longimana</i> (Linnaeus, 1760)	2-1		RW
733	<i>Clytra quadripunctata</i> (Linnaeus, 1758)	1-1, 5-3		AK, HR, MSn

Nr.	Taxon, BNatSchV	Fundorte	RD/ RT	Beobachter
734	<i>Clytra laeviuscula</i> Ratzeburg, 1837	2-2, 4-1, 5-2, 5-3, 11		AS, CP, DK, HR, LP, MMr, SS
735	<i>Smaragdina affinis</i> (Illiger, 1794)	5-3		AK
736	<i>Pachybrachis sinuatus</i> (Mulsant & Rey, 1859)	1-1	3/1	JM
737	<i>Cryptocephalus bipunctatus</i> (Linnaeus, 1758)	5-2, 5-3		AK, HR, TR
738	<i>Cryptocephalus aureolus</i> Suffrian, 1847	2-1, 5-2, 5-3		CP, DK, MMr, RW, TR
739	<i>Cryptocephalus sericeus</i> (Linnaeus, 1758)	2-2, 5-2, 5-3		AK, AS, AW, DK, HR, JK, MMr
740	<i>Cryptocephalus hypochoeridis</i> (Linnaeus, 1758)	2-2, 2-3, 5-2, 5-3, 11		AK, AS, AW, DK, JK, LS, LW
741	<i>Cryptocephalus moraei</i> (Linnaeus, 1758)	1-1, 2-3, 5-2, 5-3		AK, AS, AW, CP, LS, MSn
742	<i>Cryptocephalus flavipes</i> Fabricius, 1781	1-1, 1-2		JM
743	<i>Cryptocephalus vittatus</i> Fabricius, 1775	2-1, 5-2, 5-3		AS, JK, RW
744	<i>Oomorplus concolor</i> (Sturm, 1807)	2-1		LS
745	<i>Chrysolina fastuosa</i> (Scopoli, 1763)	2-1		MKh
746	<i>Chrysolina polita</i> (Linnaeus, 1758)	5-2		AW
747	<i>Chrysolina oricalcia</i> (Müller, 1776)	5-3		SS
748	<i>Chrysolina haemoptera</i> (Linnaeus, 1758)	3-2		CP
749	<i>Chrysolina varians</i> (Schaller, 1783)	1-1, 2-1, 3-2, 5-2, 5-3		AS, AW, HR, JM, MSn, SS, TR, UK
750	<i>Plagiosterna aenea</i> (Linnaeus, 1758)	2-1		LS
751	<i>Gonioctena viminalis</i> (Linnaeus, 1758)	5-3		AK, HR
752	<i>Timarcha metallica</i> (Laicharting, 1781)	2-1	-/2	MMt
753	<i>Pyrrhalta viburni</i> (Paykull, 1799)	1-1		JM
754	<i>Galeruca tanacetii</i> (Linnaeus, 1758)	3-2, 5-3		AW, LP, UK
755	<i>Luperus luperus</i> (Sulzer, 1776)	3-2, 5-3, 11		AK, DK, UK
756	<i>Luperus flavipes</i> (Linnaeus, 1767)	5-3	3/3	MMr
757	<i>Calomicrus pinicola</i> (Duftschmid, 1825)	1-1		MSn
758	<i>Phyllotreta atra</i> (Fabricius, 1775)	4-1		AK
759	<i>Phyllotreta nigripes</i> (Fabricius, 1775)	2-1		JM
760	<i>Aphthona cyparissiae</i> (Koch, 1803)	2-1, 5-2, 5-3		AK, AW, MSn, RW
761	<i>Aphthona venustula</i> Kutschera, 1861	1-1, 1-2, 2-1, 2-2, 3-1, 5-3		AW, EA, JM, LS, LW, MSn
762	<i>Aphthona euphorbiae</i> (Schränk, 1781)	3-2, 5-3		AW, UK
763	<i>Longitarsus succineus</i> (Foudras, 1860)	1-1		MSn
764	<i>Longitarsus exsoletus</i> (Linnaeus, 1758)	1-2, 5-3		AK, JM
765	<i>Longitarsus luridus</i> (Scopoli, 1763)	1-1, 5-2, 5-3		AW, EA, JM, TR
766	<i>Longitarsus conspiciabilis</i> (Faldermann, 1837)	1-1, 2-2		LW, MSn
767	<i>Altica oleracea</i> (Linnaeus, 1758)	5-3		AW

Nr.	Taxon, BNatSchV	Fundorte	RD/ RT	Beobachter
768	<i>Hermaeophaga mercurialis</i> (Fabricius, 1792)	1-1, 1-2, 3-1, 5-3		AW, JM, LW, MSn
769	<i>Batophila rubi</i> (Paykull, 1799)	1-1, 2-1, 2-2, 5-2, 5-3		AK, EA, LS, LW, MSn, TR
770	<i>Neocrepidodera transversa</i> (Marsham, 1802)	2-1, 3-1, 5-3		AK, LW, UK
771	<i>Neocrepidodera ferruginea</i> (Scopoli, 1763)	5-3		SS
772	<i>Derocrepis rufipes</i> (Linnaeus, 1758)	2-1, 3-1, 3-2, 5-2, 5-3		AK, AW, JM, MSn, TR, UK
773	<i>Crepidodera aurata</i> (Marsham, 1802)	1-1, 1-2, 2-1, 5-3		AK, HR, LS, MSn
774	<i>Epitrix atropae</i> Foudras, 1861	1-1, 1-2, 2-2, 3-2, 8		K&W, LS, LW, MSn, UK
775	<i>Chaetocnema concinna</i> (Marsham, 1802)	5-3		AW
776	<i>Chaetocnema hortensis</i> (Geoffroy, 1785)	1-1		JM
777	<i>Sphaeroderma rubidum</i> (Graells, 1858)	2-1		RW
778	<i>Mniophila muscorum</i> (Koch, 1803)	4-1	3/2	MMt, UK
779	<i>Psylliodes picina</i> (Marsham, 1802)	2-1		UK
780	<i>Psylliodes chrysocephala</i> (Linnaeus, 1758)	2-1		JM, RW
781	<i>Psylliodes napi</i> (Fabricius, 1792)	3-2		UK
782	<i>Hispa atra</i> Linnaeus, 1767	3-2		UK
783	<i>Cassida murraea</i> Linnaeus, 1767	5-3		AK
784	<i>Cassida panzeri</i> Weise, 1907	5-3	2/2	AK
785	<i>Cassida prasina</i> Illiger, 1798	5-3	V/-	AW
786	<i>Orsodacne cerasi</i> (Linnaeus, 1758)	5-3, 11		DK, RL
787	<i>Bruchus loti</i> Paykull, 1800	3-2		UK
788	<i>Bruchus affinis</i> J. A. Frölich, 1799	5-2, 5-3		AS, AW, DK, EA
789	<i>Bruchus luteicornis</i> Illiger, 1794	5-3		AS
790	<i>Bruchidius marginalis</i> (Fabricius, 1776)	5-3	V/-	AK, EA
791	<i>Bruchidius varius</i> (A. G. Olivier, 1795)	3-2		UK
792	<i>Bruchidius villosus</i> (Fabricius, 1792)	1-1		JM
793	<i>Bruchidius seminarius</i> (Linnaeus, 1767)	2-1	2/-	RW
ANTHRIBIDAE (BREITRÜSSLER)				
794	<i>Platyrhinus resinosus</i> (Scopoli, 1763)	1-1, 3-2, 4-1		AK, CP, TR, UK
795	<i>Platystomos albinus</i> (Linnaeus, 1758)	1-1, 1-2, 2-1, 4-1, 5-3		AK, AW, CP, HR, LS, MKh, TR
RHYNCHITIDAE				
822	<i>Lasiorrhynchites cavifrons</i> (Gyllenhal, 1833)	1-2		JM
823	<i>Lasiorrhynchites olivaceus</i> (Gyllenhal, 1833)	2-1, 5-3		AK, LS
824	<i>Neocoenorrhynchus germanicus</i> (Herbst, 1797)	5-3		AS
825	<i>Tatianaerhynchites aequatus</i> (Linnaeus, 1767)	5-2, 5-3		AW, CP, DK, HR, SS

Nr.	Taxon, BNatSchV	Fundorte	RD/ RT	Beobachter
826	<i>Deporaus betulae</i> (Linnaeus, 1758)	1-1, 2-1, 3-2, 4-1, 5-2, 8		AK, CV, DK, DM, EA, K&W, LS, MMt, MSn, UK
827	<i>Chonostropheus tristis</i> (Fabricius, 1794)	1-1, 1-2, 2-1, 5-3	3/-	AK, MKh, RW
ATTELABIDAE (BLATTROLLER)				
828	<i>Apoderus coryli</i> (Linnaeus, 1758)	2-1		CV
APIONIDAE (SPITZMAUSRÜSSLER)				
829	<i>Ceratapion onopordi</i> (Kirby, 1808)	2-1		AK
830	<i>Protapion gracilipes</i> (Dietrich, 1857)	5-2	V/-	AW
831	<i>Protapion fulvipes</i> (Fourcroy, 1785)	3-2		UK
832	<i>Protapion nigrifemur</i> (Kirby, 1808)	5-3		AS
833	<i>Protapion trifolii</i> (Linnaeus, 1768)	5-3		AK
834	<i>Protapion apicans</i> (Herbst, 1797)	1-1, 2-1, 5-3		AK, AS, JM, MSn, RW, SS
835	<i>Pseudoperapion brevistre</i> (Herbst, 1797)	2-1, 5-2, 5-3		AK, AS, AW, EA, RB, TR
836	<i>Perapion violaceum</i> (Kirby, 1808)	1-1, 2-2, 3-2		MSn, RB, UK
837	<i>Catapion seniculus</i> (Kirby, 1808)	5-3		AS
838	<i>Ischnopterapion loti</i> (Kirby, 1808)	5-2, 5-3		AK, AW, EA
839	<i>Ischnopterapion modestum</i> (Germar, 1817)	5-3	-/G	AW
840	<i>Cyanapion spencii</i> (Kirby, 1808)	5-3		AS
841	<i>Oxystoma pomonae</i> (Fabricius, 1798)	2-1	-/G	MSn
842	<i>Oxystoma ochropus</i> (Germar, 1818)	2-1		EA, LW
843	<i>Eutrichapion punctiger</i> (Paykull, 1792)	3-1, 5-3		AS, MSn
NANOPHYIDAE (ZWERGRÜSSLER)				
844	<i>Nanophyes marmoratus</i> (Goeze, 1777)	2-1		LW
CURCULIONIDAE: Scolytinae (BORKENKÄFER)				
796	<i>Scolytus rugulosus</i> (Müller, 1818)	1-1, 2-1, 2-2, 4-1, 5-3		AK, HR, JM, MMt
797	<i>Scolytus intricatus</i> (Ratzeburg, 1837)	2-1, 2-2, 4-1, 5-3, 5-4, 8		CP, CSn, EA, K&W, MMr, TR
798	<i>Scolytus mali</i> (Bechstein, 1805)	5-3		AW
799	<i>Hylastes cunicularius</i> Erichson, 1836	2-1, 8		K&W, LS
800	<i>Polygraphus grandiclava</i> C. G. Thomson, 1886	1-1, 2-1		AW, LS
801	<i>Polygraphus poligraphus</i> (Linnaeus, 1758)	2-1, 4-1, 5-4, 8, 11		AK, DK, EA, K&W, TR
802	<i>Hylesinus crenatus</i> (Fabricius, 1787)	1-1, 2-2		LW, MSn
803	<i>Crypturgus subcribrosus</i> Eggers, 1933	1-1, 2-1, 5-4	D/R	AW, K&W, LS
804	<i>Crypturgus hispidulus</i> Thomson, 1870	2-1		LS

Nr.	Taxon, BNatSchV	Fundorte	RD/ RT	Beobachter
805	<i>Xylocleptes bispinus</i> (Duftschmid, 1825)	1-1, 3-1, 5-3, 5-4		K&W, LW, MSn, SS
806	<i>Dryocoetes autographus</i> (Ratzeburg, 1837)	2-1, 8		EA, K&W, LS, MMt
807	<i>Ernoporicus fagi</i> (Fabricius, 1778)	1-1, 2-1, 3-1, 4-1, 5-3, 8		AK, AS, AW, K&W, LS
808	<i>Pityophthorus pityographus</i> (Ratzeburg, 1837)	1-1, 4-2, 5-4, 8		AW, K&W
809	<i>Taphrorychus bicolor</i> (Herbst, 1793)	1-1, 2-1, 4-1, 4-2, 5-3, 5-4, 8		AK, AS, AW, EA, K&W
810	<i>Pityogenes chalcographus</i> (Linnaeus, 1761)	5-3, 5-4		AW, K&W
811	<i>Ips typographus</i> (Linnaeus, 1758)	3-2		UK
812	<i>Xyleborus monographus</i> (Fabricius, 1792)	1-1, 5-4		AW, K&W
813	<i>Xyleborus dryographus</i> (Ratzeburg, 1837)	4-1, 8		AK, K&W
814	<i>Cyclorhipidion bodoanum</i> (Reitter 1913)	1-1, 1-2, 3-1, 3-2, 4-1, 5-3		AK, AP, AW, MKh, TR
815	<i>Anisandrus dispar</i> (Fabricius, 1792)	1-1, 2-1, 4-1, 5-3		AS, AW, LS
816	<i>Xyleborinus saxesenii</i> (Ratzeburg, 1837)	1-1, 1-2, 2-1, 3-1, 4-1, 4-2, 5-3, 5-4, 8, 10		AK, AS, AW, EA, JM, K&W, LS, MKh, MMr, MMt, TR, UK
817	<i>Xylosandrus germanus</i> (Blandford, 1894)	1-1, 2-1, 3-1, 3-2, 4-1, 4-2, 5-3, 5-4, 8		AK, AS, AW, EA, JM, K&W, LS, MMt, TR, UK
818	<i>Trypodendron domesticum</i> (Linnaeus, 1758)	2-1, 5-3, 8		AS, K&W, LS
819	<i>Trypodendron signatum</i> (Fabricius, 1787)	2-1, 8		K&W, LS
820	<i>Trypodendron lineatum</i> (Olivier, 1795)	2-1, 2-2		CP, LS
821	<i>Platypus cylindrus</i> (Fabricius, 1787)	2-2	-/V	HR
CURCULIONIDAE (RÜSSELKÄFER)				
845	<i>Otiorhynchus coecus</i> Germar, 1824	4-1		TR
846	<i>Otiorhynchus uncinatus</i> Germar, 1824	4-1	3/V	AK
847	<i>Otiorhynchus singularis</i> (Linnaeus, 1767)	2-1		LS
848	<i>Otiorhynchus pinastri</i> (Herbst, 1795)	1-1, 2-2, 5-2, 5-3	-/2	AK, AW, DK, LW, MSn
849	<i>Simo variegatus</i> (Boheman, 1843)	1-2, 2-1		MKh, RW
850	<i>Phyllobius roboretanus</i> Gredler, 1882	2-1, 3-1, 5-2, 5-3		AS, DK, LW, MSn, RW, SS
851	<i>Phyllobius subdentatus</i> Boheman, 1843	4-1, 5-3		AK, EA
852	<i>Phyllobius oblongus</i> (Linnaeus, 1758)	1-1, 2-1, 3-1, 3-2, 4-1, 5-2, 5-3		AK, AS, AW, CP, DK, DM, EA, JM, LW, MMr, MSn, RL, TR, UK

Nr.	Taxon, BNatSchV	Fundorte	RD/ RT	Beobachter
853	<i>Phyllobius pomaceus</i> Gyllenhal, 1834	1-1, 2-1		AW, EA, LS
854	<i>Phyllobius glaucus</i> (Scopoli, 1763)	2-1, 3-2		EA, JM, MSn, UK
855	<i>Phyllobius argentatus</i> (Linnaeus, 1758)	1-1, 2-1, 3-1, 3-2, 5-3		AK, AS, AW, JM
856	<i>Phyllobius pyri</i> (Linnaeus, 1758)	5-3		AS, SS
857	<i>Phyllobius vespertinus</i> (Fabricius, 1792)	5-2, 11		DK, TR
858	<i>Phyllobius betulinus</i> (Bechstein & Scharffenberg, 1805)	4-1, 5-2		AK, MMr, TR
859	<i>Rhinomias forticornis</i> (Boheman, 1843)	1-1, 4-1		AK
860	<i>Trachyploeus alternans</i> Gyllenhal, 1834	5-3		AS
861	<i>Polydrusus pterygomalis</i> Boheman, 1840	1-1, 1-2, 2-1, 4-1, 5-2, 5-3		AK, AW, DK, JM, LS, LW, MKh, MSn, SS, TR
862	<i>Polydrusus flavipes</i> (DeGeer, 1775)	1-1, 1-2	2/1	JM
863	<i>Polydrusus cervinus</i> (Linnaeus, 1758)	1-1, 1-2, 2-1, 2-2, 4-1, 5-3		AK, AW, JM, LW, MKh, MSn, RW
864	<i>Polydrusus pilosus</i> Gredler, 1866	1-1		MMr
865	<i>Polydrusus formosus</i> (Mayer, 1779)	1-1, 1-2, 2-1, 3-1, 3-2, 4-1, 5-2, 5-3		AK, AW, DK, JM, LS, LW, MSn, TR, UK
866	<i>Liophloeus tessulatus</i> (O. F. Müller, 1776)	3-1		EA
867	<i>Sciaphilus asperatus</i> (Bonsdorff, 1785)	2-1, 3-2		EA, UK
868	<i>Exomias pellucidus</i> (Boheman, 1843)	1-1, 2-1, 3-2, 4-1		AK, EA, JM, MMr
869	<i>Sitona lineatus</i> (Linnaeus, 1758)	2-1		RB
870	<i>Sitona cylindricollis</i> (Fähræus 1840)	5-3		SS
871	<i>Larinus sturnus</i> (Schaller, 1783)	2-1		CV
872	<i>Larinus turbinatus</i> Gyllenhal, 1836	5-3		CP, SS
873	<i>Rhinocyllus conicus</i> (Frölich, 1792)	5-2		AW
874	<i>Phloeophagus lignarius</i> (Marsham, 1802)	4-1	V/-	MMt
875	<i>Stereocorynes truncorum</i> (Germar, 1824)	1-1, 2-1, 3-2		AW, CP
876	<i>Dorytomus ictor</i> (Herbst, 1795)	4-1		AK
877	<i>Dorytomus rufatus</i> (Bedel, 1888)	1-1		MSn
878	<i>Ellescus scanicus</i> (Paykull, 1792)	2-1		MMr
879	<i>Tychius schneideri</i> (Herbst, 1795)	5-3	V/-	AK, AS
880	<i>Tychius squamulatus</i> Gyllenhal, 1836	5-3	3/-	AK
881	<i>Tychius junceus</i> (Reich, 1797)	3-1, 3-2, 5-3		AS, EA, JM, UK
882	<i>Tychius medicaginis</i> C. N. F. Brisout de Barneville, 1862	5-3		AS
883	<i>Tychius picirostris</i> (Fabricius, 1787)	3-1, 4-1, 5-3		AK, AS, EA, LW, UK
884	<i>Tychius stephensi</i> Schönherr, 1836	5-3		AK, AS, EA
885	<i>Tychius meliloti</i> Stephens, 1831	3-1, 5-3		AK, JM

Nr.	Taxon, BNatSchV	Fundorte	RD/ RT	Beobachter
886	<i>Anthonomus rubi</i> (Herbst, 1795)	2-1		EA, MSn
887	<i>Curculio venosus</i> (Gravenhorst, 1807)	1-2, 4-1		AK, MKh
888	<i>Curculio glandium</i> Marsham, 1802	5-2		AW
889	<i>Magdalis armigera</i> (Geoffroy, 1785)	2-2		RB
890	<i>Magdalis nitida</i> (Gyllenhal, 1827)	2-1		EA
891	<i>Trachodes hispidus</i> (Linnaeus, 1758)	2-1, 4-1		LS, UK
892	<i>Liparus germanus</i> (Linnaeus, 1758)	4-1, 11		AD, AW
893	<i>Liparus coronatus</i> (Goeze, 1777)	4-1, 5-4		DK, TR
894	<i>Leiosoma deflexum</i> (Panzer, 1795)	2-1		JM
895	<i>Mitoplinthus caliginosus</i> (Fabricius, 1775)	2-1, 4-1		AK, CV
896	<i>Adexius scrobipennis</i> Gyllenhal in Schoenherr, 1834	4-1	-/2	AK
897	<i>Hypera postica</i> (Gyllenhal, 1813)	2-1, 5-3		AS, RW
898	<i>Gasterocercus depressirostris</i> (Fabricius, 1792)	3-1	2/3	AW
899	<i>Acalles camelus</i> (Fabricius, 1792)	2-1		LS
900	<i>Echinodera hypocrita</i> (Boheman, 1837)	1-1		AW
901	<i>Limnobaris dolorosa</i> (Goeze, 1777)	2-1, 3-2		JM, UK
902	<i>Rhinoncus perpendicularis</i> (Reich, 1797)	2-1		LS
903	<i>Rhinoncus leucostigma</i> (Marsham, 1802)	3-2		UK
904	<i>Ceutorhynchus alliariae</i> H. Brisout de Barneville, 1860	2-1		RW, UK
905	<i>Ceutorhynchus scrobicollis</i> Neresheimer & Wagner, 1924	2-1	V/R	UK
906	<i>Ceutorhynchus obstructus</i> (Marsham, 1802)	2-1, 2-2, 4-1, 5-3, 5-4		AK, AS, AW, EA, K&W, RB
907	<i>Ceutorhynchus turbatus</i> Schultze, 1903	5-3		AS
908	<i>Ceutorhynchus typhae</i> (Herbst, 1795)	2-1, 2-2, 5-3		EA, LW, RW
909	<i>Trichosirocalus troglodytes</i> (Fabricius, 1787)	5-3		AK, AS, SS
910	<i>Nedyus quadrimaculatus</i> (Linnaeus, 1758)	1-1, 2-1, 3-2		JM, LS, MSn, RW, UK
911	<i>Mecinus pyraeter</i> (Herbst, 1795)	5-3		EA
912	<i>Mecinus labilis</i> (Herbst, 1795)	5-3		AK, AS, EA
913	<i>Mecinus pascuorum</i> (Gyllenhal, 1813)	3-1, 5-3		AK, AS
914	<i>Rhinusa tetra</i> (Fabricius, 1792)	5-2		DK
915	<i>Cionus tuberculatus</i> (Scopoli, 1763)	1-1, 2-1, 2-2, 3-2		CV, JM, LW, MSn, UK
916	<i>Cionus hortulanus</i> (Geoffroy, 1785)	5-2		AW
917	<i>Stereonychus fraxini</i> (DeGeer, 1775)	5-3		AK, SS
918	<i>Orchestes fagi</i> (Linnaeus, 1758)	1-1		JM
919	<i>Rhamphus pulicarius</i> (Herbst, 1795)	1-1, 5-3		HR, MSn
920	<i>Rhamphus oxyacanthae</i> (Marsham, 1802)	5-3		AK
921	<i>Notaris acridulus</i> (Linnaeus, 1758)	2-1		UK

Hymenoptera (Hautflügler) – Aculeata (Wildbienen und Wespen i.w.S.)

Bearbeitung: Jenny Förster

Nr.	Taxon, BNatSchG	Fundort	Ex.	RD/RT	Methode	Erfasser
APIDAE (ECHTE BIENEN)						
01	<i>Andrena subopaca</i> Nylander, 1848	1	2		KF	JM
02	<i>Anthidium byssinum</i> Panzer, 1798	5	1	3/3	KL	JF
03	<i>Bombus barbutellus</i> Kirby, 1802	5	1		KL	JF
04	<i>Bombus bohemicus</i> Seidl, 1838	1	1		EKL	AW
05	<i>Bombus hortorum</i> Linnaeus, 1761	1, 5	3		EKL, Si	AW, JF
06	<i>Bombus humilis</i> Illiger, 1806	5	1	2/3	KL	JF
07	<i>Bombus lucorum</i> Linnaeus, 1761	1	1		EKL	AW
08	<i>Bombus pascuorum</i> Scopoli, 1763	5	3		Si	JF, JH
09	<i>Bombus rupestris</i> Fabricius, 1793	5	1		KL	JF
10	<i>Bombus sylvestris</i> Lepeletier, 1832	1, 2, 5	3		EKL, KF	AW, EA, LS
11	<i>Bombus terrestris</i> aggr.	5	14		Si	JF
12	<i>Epeolus variegatus</i> Linnaeus, 1758	5	1	3/V	KL	JF
13	<i>Halictus scabiosae</i> Rossi, 1790	5	1		Si	JF
14	<i>Halictus simplex</i> Blüthgen, 1923	5	2		KL	JF
15	<i>Hylaeus confusus</i> Nylander, 1852	1	1		KL	RK
16	<i>Hylaeus dilatatus</i> Kirby, 1802	5	3		KL	JF
17	<i>Lasioglossum calceatum</i> Scopoli, 1763	2	1		KF	JM
18	<i>Lasioglossum costulatum</i> Kriechbaumer, 1873	5	1	1/3	KL	JF
19	<i>Lasioglossum pauxillum</i> Schenck, 1853	5	1		KL	JF
20	<i>Lasioglossum villosulum</i> Kirby, 1802	5	1		KL	JF
21	<i>Megachile circumcincta</i> Kirby, 1802	5	1	2/V	KL	JF
22	<i>Osmia aurulenta</i> Panzer, 1799	5	1		Si	JF
23	<i>Osmia bicolor</i> Schrank, 1781	5	1		KL	JF
24	<i>Osmia florissomnis</i> Linnaeus, 1758	1, 5	4		EKL, KF, KL	AK, AW, JF
25	<i>Osmia spinulosa</i> Kirby, 1802	5	4	-/3	KF, KL	AK, JF
26	<i>Osmia truncorum</i> Linnaeus, 1758	5	1		KL	JF
27	<i>Sphecodes ephippius</i> Linnaeus, 1767	1	1		EKL	AW
CHRYSIDIDAE (GOLDWESPEN)						
28	<i>Chrysis ignita</i> Linnaeus, 1758 (spec. B)	1	1		EKL	AW
29	<i>Omalus puncticollis</i> (Mocsary, 1887)	6	1		KL	RK
30	<i>Pseudomalus auratus</i> (Linnaeus, 1758)	5, 6	2		KF, KL	JK, RK
CRABONIDEA (ECHTE GRABWESPEN)						
31	<i>Argogorytes mystaceus</i> Linnaeus, 1761	3	3		KL	RK
32	<i>Cerceris rybyensis</i> Linnaeus, 1771	1	1		KF	JM
33	<i>Crossocerus cetratus</i> Shuckard, 1837	3	1		KL	RK
34	<i>Crossocerus exiguus</i> v.d. Linden, 1829	1	1	2/-	EKL	AW

Nr.	Taxon, BNatSchG	Fundort	Ex.	RD/RT	Methode	Erfasser
35	<i>Crossocerus podagricus</i> v.d. Linden, 1829	6	1		KL	RK
36	<i>Crossocerus styrius</i> Kohl, 1892	2	1	2/-	KF	JM
37	<i>Ectemnius continuus</i> Fabricius, 1804	5	2		KF	SP
38	<i>Passaloecus corniger</i> Shuckard, 1837	3	1		KL	RK
39	<i>Passaloecus insignis</i> v.d. Linden, 1829	1	1		KF	JM
40	<i>Pemphredon lugubris</i> Fabricius, 1793	3	1		KL	RK
41	<i>Pemphredon rugifer</i> Dahlbom, 1845	6	1	2/-	KL	RK
42	<i>Trypoxylon clavicerum</i> Lepeletier & Serville, 1825	2, 3, 6	7		FS, KL, KF, LF	EA, JM, RK
43	<i>Trypoxylon minus</i> Beaumont, 1945	3, 5, 6	6		FS, KL	EA, JF, RK
POMPILIDEA (WEGWESPEN)						
44	<i>Anoplius nigerrimus</i> (Scopoli, 1763)	5	1		KF	SP
45	<i>Auplopus carbonarius</i> (Scopoli, 1763)	2	1		KF	JM
46	<i>Dipogon subintermedius</i> (Magretti, 1886)	2	1		KF	JM
47	<i>Priocnemis coriacea</i> (Dahlbom, 1843)	3	1		KF	RK
VESPIDAE (FALTENWESPEN)						
48	<i>Ancistrocerus nigricornis</i> (Curtis, 1826)	3	1		KL	RK
49	<i>Eumenes coarctatus</i> (Linnaeus, 1758)	3	1		KL	RK
50	<i>Polistes nimpha</i> (Christ, 1791)	5	1		KF	SP
51	<i>Symmorphus connexus</i> (Curtis, 1826)	5	1		KL	JF
52	<i>Symmorphus gracilis</i> (Brullé, 1832)	1, 3	4		KF, KL	JM, RK
53	<i>Vespula vulgaris</i> (Linné, 1758)	2	1		MF	JM

Hymenoptera (Hautflügler) – ,Symphyta' (Pflanzenwespen)

Bearbeiter: Dr. Jochen Müller und Ronny Köhler

Nr.	Taxon	Fundort	Ex.	RD	Methode	Erfasser
ARGIDAE (BÜRSTENHORNBLATTWESPEN)						
01	<i>Arge gracilicornis</i> (Klug, 1814)	2-1	1		LF	EA
02	<i>Arge melanochoa</i> (Gmelin, 1790)	5	1		KF	AW
CEPHIDAE (HALMWESPEN)						
03	<i>Trachelus troglodyta</i> (Fabricius, 1787)	5-3	1	2	KF	EA
TENTHREDINIDAE (ECHTE BLATTWESPEN)						
04	<i>Allantus cingillum</i> (Klug, 1818)	2-1	1		MF	JM
05	<i>Ametastegia pallipes</i> (Spinola, 1808)	6	1		KF	RK
06	<i>Athalia circularis</i> (Klug, 1815)	2-1, 6	14		KF, MF	JM, RK
07	<i>Athalia cordata</i> Serville, 1823	2-1, 6	5		KF, MF	JM, RK
08	<i>Athalia liberta</i> (Klug, 1815)	2-1	13		MF	JM
09	<i>Caliroa cinxia</i> (Klug, 1816)	3	1		KF	RK
10	<i>Cladius pectiniicornis</i> (Geoffroy, 1785)	3	2		KF, LF	RK

Nr.	Taxon	Fundort	Ex.	RD	Methode	Erfasser
11	<i>Eutomostethus ephippium</i> (Panzer, 1798)	6	1		KF	RK
12	<i>Euura bridgmanii</i> (Cameron, 1883) (an <i>Salix caprea</i>)	1-1			Ga	JM
13	<i>Euura myosotidis</i> (Fabricius, 1804)	3	1		KF	RK
14	<i>Euura pedunculi</i> (Hartig, 1837) (an <i>Salix caprea</i>)	1-1			Ga	JM
15	<i>Fenusa ulmi</i> Sundevall, 1847 (an <i>Ulmus glabra</i>)	2-1, 3			Mi	JM
16	<i>Halidamia affinis</i> (Fallén, 1807)	2-1	1		LF	EA
17	<i>Heterarthrus cuneifrons</i> Altenhofer & Zombori, 1987(an <i>Acer pseudoplatanus</i>)	1-1, 2-1, 3			Mi	JM
18	<i>Heterarthrus wuestneii</i> (Konow, 1905) (an <i>Acer campestre</i>)	1-1			Mi	JM
19	<i>Macrophya alboannulata</i> Costa, 1859	3	1		La	RK
20	<i>Macrophya annulata</i> (Geoffroy, 1785)	3	1		KF	RK
21	<i>Macrophya blanda</i> (Fabricius, 1775)	3	1	3	KF	RK
22	<i>Macrophya diversipes</i> (Schrank, 1782)	1, 6	3	G	KF	RK
23	<i>Macrophya montana</i> (Scopoli, 1763)	6	1		KF	RK
24	<i>Metallus pumilus</i> (Klug, 1816) (an <i>Rubus caesius</i>)	1-1			Mi	JM
25	<i>Monopadnus spinolae</i> (Klug, 1816)	3	2		KF	RK
26	<i>Pachyprotasis rapae</i> (Linnaeus, 1767)	2-1, 3	2		KF	BM, RK
27	<i>Phymatocera aterrima</i> (Klug, 1816) (an <i>Polygonatum</i>)	1	3		La	RK
28	<i>Profenusa pygmaea</i> (Klug, 1816) (an <i>Quercus robur</i>)	1-1			Mi	JM
29	<i>Rhogogaster chlorosoma</i> (Benson, 1943)	6	1		KF	RK
30	<i>Taxonus agrorum</i> (Fallén, 1808)	2	1		KF	RK
31	<i>Tenthredo atra</i> Linnaeus, 1758	2	1		KF	RK
32	<i>Tenthredo bifasciata rossii</i> (Panzer, 1804)	1-1, 5-3	3		KF	JM, SP
33	<i>Tenthredo colon</i> Klug, 1817	2-1	1		LF	EA
34	<i>Tenthredo livida</i> Linnaeus, 1758	2-1	1		FS	EA
35	<i>Tenthredo mesomela</i> Linnaeus, 1758	2-1, 3, 3-1	7		FS, KF, LF	AP, EA, RK
36	<i>Tenthredo scrophulariae</i> Linnaeus, 1758	2	1		KF	RK
37	<i>Tenthredo temula</i> Scopoli, 1763	3	4		KF, KFA	K&W, RK
38	<i>Tenthredo zonula</i> Klug, 1817	5-3, 6	2		KF	RK, SP
39	<i>Tenthredopsis litterata</i> (Geoffroy, 1785)	1-1, 11	2		KF, LF	AW, JM
40	<i>Tenthredopsis nassata</i> (Linnaeus, 1760)	3	2		KF	RK
41	<i>Tenthredopsis scutellaris</i> (Fabricius, 1804)	3	1		LF	JM
SIRICIDAE (HOLZWESPEN)						
42	<i>Sirex juvencus</i> (Linnaeus, 1758)	6	1		KF	RK
43	<i>Urocerus gigas</i> (Linnaeus, 1758)	6	1		KF	RK

Hymenoptera (Hautflügler): Formicidae (Ameisen)

Bearbeiter: Andreas Tränkner

Nr.	Taxon	Fundort	Ex.	RD/ RT	Erfasser
MYRMICINAE					
01	<i>Myrmica rubra</i> (Linnaeus, 1758)	2-1, 2-2, 3-1, 3-2, 5-3	3 Nester, 103		JM, PP
02	<i>Myrmica ruginodis</i> Nylander, 1846	1-1, 2-1, 2-2, 3-1, 4-1, 5-2, 5-3, 8	5 Nester, 135		AK, AS, AW, JM, LS
03	<i>Myrmica sabuleti</i> Meinert, 1860	1-1, 5-2, 5-3	23	V/V	AS, AW
04	<i>Myrmica scabrinodis</i> Nylander, 1846	5-3	1 Nest	V/V	PP
05	<i>Myrmica schencki</i> Viereck, 1903	5-2, 5-3	7	3/V	AS, AW
06	<i>Solenopsis fugax</i> (Latreille, 1798)	5-3	1	3/G	AK
07	<i>Stenammas debile</i> (Förster, 1850)	1-1, 2-1, 2-2	4		AK, JM
08	<i>Temnothorax affinis</i> (Mayr, 1855)	2-2	9	V/-	JM
09	<i>Temnothorax nylanderi</i> (Förster, 1850)	1-1, 2-1, 2-2, 3-1, 4-1, 5-3, 8	55		AK, AS, AW, JM, PP
10	<i>Temnothorax tuberum</i> (Fabricius, 1775)	5-3	2	2/3	AK
DOLICHODERINAE					
11	<i>Tapinoma erraticum</i> (Latreille, 1798)	5-2, 5-3	20	3/V	AK, AS, AW
FORMICINAE					
12	<i>Camponotus ligniperda</i> (Latreille, 1802)	1-1, 5-3, 8	6		AW, JM, PP
13	<i>Formica cunicularia</i> Latreille, 1798	5-2, 5-3	1 Nest, 1	-/V	AW, PP
14	<i>Formica fusca</i> Linnaeus, 1758	2-1, 2-2, 3-1, 5-3	2 Nester, 10		AK, AS, JM, PP
15	<i>Formica polycтена</i> Förster, 1850	5-3	1 Nest		PP
16	<i>Formica rufa</i> Linnaeus, 1761	8	2 Nester		PP
17	<i>Formica pratensis</i> Retzius, 1783	5-3	2 Nester, 2	V/V	AK, PP
18	<i>Formica rufibarbis</i> Fabricius, 1793	5-2, 5-3	1 Nest, 10	-/V	AK, AS, AW, PP
19	<i>Formica sanguinea</i> Latreille, 1798	5-3	2 Nester, 3		AS, PP
20	<i>Lasius brunneus</i> (Latreille, 1798)	1-1, 2-1, 2-2, 3-1, 4-1, 8	3 Nester, 21		AK, AW, JM, LS, PP
21	<i>Lasius emarginatus</i> (Olivier, 1792)	3-1	1 Nest		PP
22	<i>Lasius flavus</i> (Fabricius, 1782)	3-2, 5-3	3 Nester	-/V	PP
23	<i>Lasius fuliginosus</i> (Latreille, 1798)	8	1 Nest		PP
24	<i>Lasius niger</i> (Linnaeus, 1758)	1-1, 2-2, 3-1, 5-2, 5-3	2 Nester, 25		AS, AW, JM, PP
25	<i>Lasius paraliensis</i> Seifert, 1992	1-1	2	2/2	JM
26	<i>Lasius platythorax</i> Seifert, 1991	2-1, 3-1, 5-3, 8	3 Nester, 3		AW, PP

Hymenoptera (Hautflügler) – ‚Parasitica‘ (Legimmen)

Bearbeiter: Dr. Jochen Müller, Ronny Köhler und Mike Kuschereitz

Nr.	Taxon	Fundort	Ex.	Methode	Erfasser
CHALCIDIOIDEA (ERZWESPEN)					
EUELMIDAE					
01	<i>Anastatus catalonicus</i> Bolivar y Pieltain, 1935	5-3	1	KF	AK
02	<i>Eupelmus pini</i> Taylor, 1927	3	1	LF	JM
MEGASTIGMIDAE					
03	<i>Megastigmus aculeatus</i> (Swederus, 1795)	3	1	KFA	K&W
PTEROMALIDAE					
04	<i>Gastracanthus pulcherrimus</i> Westwood, 1833	4-1	1	LF	AK
05	<i>Trigonoderus cyanescens</i> (Förster, 1841)	1-2	1	LF	JM
06	<i>Trigonoderus filatus</i> Walker, 1836	2-1	1	MF	JM
TORYMIDAE					
07	<i>Idiomacromerus cf. pulcher</i> (Zerova & Seryogina, 1997)		1	KFA	K&W
08	<i>Torymus cf. chrysocephalus</i> Boheman, 1832	5-2	1	KF	AW
09	<i>Torymus varians</i> (Walker, 1833)	5-2	1	KF	AW
CYNIPOIDEA (GALLWESPENARTIGE)					
CYNIPIDAE (GALLWESPEN)					
10	<i>Biorhiza pallida</i> (Olivier, 1791)	1-1, 2-1, 3	6	FS, KF, LF	JM
11	<i>Cynips divisa</i> Hartig, 1840 (an <i>Quercus robur</i>)	1-1		Ga	JM
12	<i>Pediaspis aceris</i> (Gmelin, 1790) (an <i>Acer pseudoplatanus</i>)	1-1, 2-1		Ga	JM
FIGITIDAE					
13	<i>Anacharis eucharoides</i> (Dalman, 1818)	1-1, 2-1	4	KF, KFA, MF	JM, K&W
DIAPRIOIDEA					
DIAPRIIDAE					
14	<i>Anommatium ashmeadi</i> Mayr, 1904	1-1	1	GSB	AK
15	<i>Diapria conica</i> (Fabricius, 1775)	2-1	1	LF	EA
16	<i>Entomacis perplexa</i> (Haliday, 1857)	3	1	FS	EA
17	<i>Monelata cincta</i> (Haliday, 1857)	3	1	FS	EA
18	<i>Spilomicrus cursor</i> Kieffer, 1911 NFD	2-1	1	FS	EA
19	<i>Spilomicrus stigmatalis</i> Westwood, 1832	1-1, 2-1, 3, 4-1	13	FS, KF, KFA, LF, LFF, Zu	AK, EA, JM, K&W
ICHNEUMONOIDEA (SCHLUPFWESPENARTIGE)					
BRACONIDAE (BRACKWESPEN)					
20	<i>Atanycolus genalis</i> (Thomson, 1892)	1-1, 2-3	3	KF, EKL	JM, LS
21	<i>Austrozele longipalpis</i> Achterberg, 1993	2-1	1	LF	EA

Nr.	Taxon	Fundort	Ex.	Methode	Erfasser
22	<i>Blacometeorus brevicauda</i> (Hellén, 1958)		2	KFA	K&W
23	<i>Blacus bovistae</i> Haeselbarth, 1973 NFD		1	KFA	K&W
24	<i>Blacus capeki</i> Haeselbarth, 1973	1-1, 2-1	37	KF, KFA, LF	EA, JM, K&W
25	<i>Blacus errans</i> (Nees, 1812)	1-1, 1-2, 3	6	FS, KLS, LF, LFF	AK, AW, EA, JM
26	<i>Blacus hastatus</i> Haliday, 1835	1-1	1	LFF	AW
27	<i>Blacus koenigi</i> Fischer, 1966 NFD	2-1	1	LF	EA
28	<i>Blacus macropterus</i> Haeselbarth, 1973	2-1, 5-3	6	FS, KFA, LF, LFF	AW, EA, JM, K&W
29	<i>Charmon extensor</i> (Linnaeus, 1758)	2-1	2	KFA, LF	EA, K&W
30	<i>Chrysopophthorus hungaricus</i> (Kiss, 1927)	2-1, 3	6	KF, LF, LFF	AW, BM, JM
31	<i>Clinocentrus excubitor</i> (Haliday, 1836)	4-1	2	LF	AK
32	<i>Colastes braconius</i> Haliday, 1833	1-1, 2-1	4	KF, KFA	JM, K&W
33	<i>Diospilus abietis</i> (Ratzeburg, 1844)	1-2, 3, 4-1	4	LF, LFF	AK, BM
34	<i>Diospilus intermedius</i> (Förster, 1878)	1-1, 1-2, 2-1, 4-1, 6	8	KF, LF	AK, BM, EA, JM, MKz
35	<i>Doryctes heydenii</i> Reinhard, 1865	1-2	3	LF	JM
36	<i>Eubazus lepidus</i> (Haliday, 1835)	1-1, 1-2	4	KF, KFA, LF, MF	BM, JM, K&W,
37	<i>Foersteria puber</i> (Haliday, 1835)	1-1, 1-2	2	KF, LF	BM, JM
38	<i>Helcon claviventris</i> Wesmael, 1835	1-2, 2-1, 3, 4-1, 6	7	KF, LF, LFF	AK, AW, EA, JM, MKh, MKz
39	<i>Homolobus infumator</i> (Lyle, 1914)	1-1, 1-2, 2-1, 3, 4-1	28	KFA, LF, MF	AK, BM, EA, JM, K&W, MKz
40	<i>Leiophron fulvipes</i> Curtis, 1833	2-1	2	LF, MF	EA, JM
41	<i>Leiophron pallidistigma</i> Curtis, 1833	3	1	GS	BM
42	<i>Macrocentrus bicolor</i> (Curtis, 1833)	1-1, 1-2, 2-1, 3, 4-1, 11	27	KFA, LF	AK, BM, DM, EA, JM, K&W, MKh, MKz
43	<i>Macrocentrus linearis</i> (Nees, 1811)	5-3	1	LF	JM
44	<i>Macrocentrus nidulator</i> (Nees, 1834)	3	1	LF	MKh
45	<i>Meteorus cinctellus</i> (Spinola, 1808)	1-2	1	LF	BM
46	<i>Meteorus eadyi</i> Huddleston, 1980	5-3	1	LF	JM
47	<i>Meteorus ictericus</i> (Nees, 1811)	1-1, 1-2, 2-1, 3, 4-1, 8-2	16	KFA, LF, LFF	AK, BM, EA, JM, K&W, MKh
48	<i>Meteorus obfuscatus</i> (Nees, 1812)	1-1	1	LF	BM
49	<i>Meteorus versicolor</i> (Wesmael, 1835)	1-2, 4-1	2	LF	AK, JM
50	<i>Meteorus vexator</i> (Haliday, 1835)	1-1, 2-1, 3	12	KF, KFA, LF	BM, EA, JM, K&W

Nr.	Taxon	Fundort	Ex.	Methode	Erfasser
51	<i>Ontsira imperator</i> (Haliday, 1836)		1	KFA	K&W
52	<i>Peristenus grandiceps</i> (Thomson, 1892)	5-3	2	KF	EA
53	<i>Peristenus pallipes</i> (Curtis, 1833)		1	KFA	K&W
54	<i>Peristenus picipes</i> (Curtis, 1833)	1-2	1	LF	BM
55	<i>Phanerotoma atra</i> Šnoflak, 1951	1-1	1	LF	BM
56	<i>Phanerotoma obscura</i> Šnoflak, 1951 NF D	4-1	1	LFF	AK
57	<i>Pygostolus falcatus</i> (Nees, 1834)	1-2	1	LF	JM
58	<i>Pygostolus sticticus</i> (Fabricius, 1798)	1-1, 1-2, 4-1	8	LF, LFF	AK, AW, BM, JM
59	<i>Rhyssalus clavator</i> Haliday, 1833	1-1, 2-1	3	KF, KFA	JM, K&W
60	<i>Spathius rubidus</i> (Rossi, 1794)	3, 4-1	2	FS, LF	AK, JM
61	<i>Syntretus idalius</i> (Haliday, 1833)	2-1, 4-1, 4-2	4	KF, LF, LFF	AK, AW, EA, JM
62	<i>Syntretus ocularis</i> Achterberg & Haeselbarth, 2003	1-1, 2-1, 3	14	KF, KFA, LF, MF	BM, EA, JM, K&W
63	<i>Taphaeus hiator</i> (Thunberg, 1822)	4-1	1	LF	AK
64	<i>Wroughtonia dentator</i> (Fabricius, 1804)		1	KFA	K&W
65	<i>Zelee chlorophthalmus</i> (Spinola, 1808)	1-1, 1-2, 2-1, 3, 4-1	23	LF, LFF	AK, AW, BM, EA, JM, MKh, MKz, RK
ICHNEUMONIDAE (SCHLUPFWESPEN)					
66	<i>Absyrtus vicinator</i> (Thunberg, 1822)	3-2	1	LF	MKz
67	<i>Acrodactyla carinator</i> (Aubert, 1965)	2-1	7	KF, LF	BM, EA, JM, MKz
68	<i>Acrotomus succinctus</i> (Gravenhorst, 1829)	3-2	2	KF	RK
69	<i>Amblyteles armatorius</i> (Forster, 1771)	3, 5-3	3	KF, KFA	K&W, RK, SP
70	<i>Apechthis compunctor</i> (Linnaeus, 1758)	3	1	KF	RK
71	<i>Apechthis quadridentata</i> (Thomson, 1877)	6	1	KF	MKz
72	<i>Aphanistes ruficornis</i> (Gravenhorst, 1829)	3	1	KF	RK
73	<i>Astrenis paradoxus</i> (Schmiedeknecht, 1907)	2-1	1	FS	JM
74	<i>Ateleute linearis</i> Förster, 1871	1-1	1	KF	JM
75	<i>Bioblapsis polita</i> (Vollenhoven, 1878)	2-3	3	EKL	LS
76	<i>Campoletis cf. annulata</i> (Gravenhorst, 1829)	3, 6	2	KF	MKz, RK
77	<i>Campoletis latrator</i> (Gravenhorst, 1829)	2-1, 3-2	3	KF	MKz, RK
78	<i>Campoletis thomsoni</i> (Roman, 1915)	6	1	KF	MKz
79	<i>Campoletis zonata</i> (Gravenhorst, 1829)	3-2	2	KF	RK
80	<i>Cidaphus alarius</i> Gravenhorst, 1829	3	2	LF	JM, RK
81	<i>Clistopyga incitator</i> (Fabricius, 1793)	3	1	LF	MKz
82	<i>Coelichneumon haemorrhoidalis</i> (Gravenhorst, 1820)	5	1	LF	AW
83	<i>Coelichneumon nigerrimus</i> (Stephens, 1835)	3	1	LF	MKh
84	<i>Collyria trichophthalma</i> (Thomson, 1877)	3	1	KF	RK

Nr.	Taxon	Fundort	Ex.	Methode	Erfasser
85	<i>Cratichneumon coruscator</i> (Linnaeus, 1758)	1	1	EKL	AW
86	<i>Cratichneumon culex</i> (Müller, 1775)	3	1	KF	RK
87	<i>Cratichneumon rufifrons</i> (Gravenhorst, 1829)	1, 2	2	LF, MF	JM
88	<i>Cubocephalus anatorius</i> (Gravenhorst, 1829)	2	1	LF	EA
89	<i>Deuteroxorides albitarsus</i> (Gravenhorst, 1820)	2.1	1	MF	JM
90	<i>Diacritus aciculatus</i> (Vollenhoven, 1878)	3	1	KF	RK
91	<i>Diplazon neoalpinus</i> Zwakhals, 1979	2-1	1	KF	BM
92	<i>Diplazon varicoxa</i> (Thomson, 1890)	2-1	1	KF	MKz
93	<i>Dolichomitus pterelas</i> (Say, 1829) NF TH	3	1	LF	MKz
94	<i>Dusona bicoloripes</i> (Ashmead, 1906)	3	1	KF	MKz
95	<i>Dusona stragifex</i> (Förster, 1868)	2-1	1	KF	MKz
96	<i>Endromopoda nigracoxis</i> (Ulbricht, 1910)	2-1	1	KF	JM
97	<i>Enicospilus adustus</i> (Haller, 1885)	3	1	LF	MKz
98	<i>Erromenus cf. bibulus</i> Kasparyan, 1973	3-2	2	KF	MKz, RK
99	<i>Exochus foveolatus</i> Schmiedeknecht, 1924	6	1	KF	MKz
100	<i>Exyston cf. pratorum</i> (Woldstedt, 1874)	3-2	2	KF, LF	MKz, RK
101	<i>Gelis areator</i> (Panzer, 1804)	3	1	LF	MKz
102	<i>Glypta cylindrator</i> (Fabricius, 1787)	3	1	LF	MKz
103	<i>Hadrodactylis graminicola</i> Idar, 1979	2-1	1	KF	MKz
104	<i>Hoplismenus terrificus</i> Wesmael, 1848	5	1	LFF	AS
105	<i>Hoplocryptus confector</i> (Gravenhorst, 1829)	1	1	KF	JM
106	<i>Hybrizon pilialatus</i> Tobias, 1988	2.1	2	KFA, MF	JM, K&W
107	<i>Hybrizon propodealis</i> Varga & Achterberg, 2023 NF D	3	4	KF	MKz, RK
108	<i>Hypsicera curvator</i> (Fabricius, 1793)	4-1	1	LF	AK
109	<i>Iania pictifrons</i> (Thomson, 1877) NF TH	2-1	1	KF	JM
110	<i>Ichneumon albiger</i> Wesmael, 1845 s.l.	3	2	KF	RK
111	<i>Ichneumon stramentor</i> Rasnitsyn, 1981	3	1	KF	RK
112	<i>Ichneumon suspiciosus</i> Wesmael, 1845	3, 5	4	KF	JK, RK
113	<i>Itoplectis alternans</i> (Gravenhorst, 1829)	2-1	1	MF	JM
114	<i>Itoplectis maculator</i> (Fabricius, 1775)	6	1	KF	MKz
115	<i>Limerodops subsericans</i> (Gravenhorst, 1820)	2	2	KF	RK
116	<i>Liotryphon punctulatus</i> (Ratzeburg, 1848)	2-1	1	KF	JM
117	<i>Lissonota nigridens</i> Thomson, 1889	3	1	MF	BM
118	<i>Megastylus cruentator</i> Schioedte, 1838	3	1	LF	MKz
119	<i>Mesochorus fulgurator</i> Horstmann, 2006	3-2	1	KF	RK
120	<i>Mesochorus pelvis</i> Schwenke, 2002	4-1	2	LF	AK
121	<i>Metopius fuscipennis</i> Wesmael, 1849	3, 4-1	2	LF	AK, JM
122	<i>Nematopodius debilis</i> (Ratzeburg, 1852)	3, 6	3	KF, LF	MKz

Nr.	Taxon	Fundort	Ex.	Methode	Erfasser	
123	<i>Neoxorides collaris</i> (Gravenhorst, 1820)	5.3	1	LFF	AS	
124	<i>Netelia cristata</i> (Thomson, 1888)	3-2	1	LF	RK	
125	<i>Netelia fuscicornis</i> (Holmgren, 1858)	4-1	1	LF	AK	
126	<i>Netelia japonica</i> (Uchida, 1928)	1-2, 4-1	3	LF	AK, MKh	
127	<i>Netelia latungula</i> (Thomson, 1888)	3-2	1	LF	MKz	
128	<i>Netelia melanura</i> (Thomson, 1888)	8-2	1	LFF	AK	
129	<i>Netelia cf. pallescens</i> (Schmiedeknecht, 1910)	1-2, 2-1, 3, 8-2	13	LF, LFF	AK, DM, EA, JM, MKh	
130	<i>Netelia virgata</i> (Fourcroy, 1785)	4-1	2	LF	AK	
131	<i>Ophion brevicornis</i> Morley, 1915	NF TH	3	2	KF	MKz, RK
132	<i>Ophion brocki</i> Johansson, 2019	NF TH	1-2, 3	2	LF	MKz
133	<i>Ophion crassicornis</i> Brock, 1982	1-1, 2-1, 3, 4-1, 5-3, 6, 8-2, 11	16	KF, LF, LFF	AK, AW, EA, JM, MKz	
134	<i>Ophion luteus</i> (Linnaeus, 1758)	4-1	1	LFF	AK	
135	<i>Ophion minutus</i> Kriechbaumer, 1879	1-2, 5-3	3	LF, LFF	AW, BM, JM	
136	<i>Ophion parvulus</i> Kriechbaumer, 1879	1-2, 2-1, 3, 4-1, 5-3, 8-2	12	LF, LFF	AK, AW, EA, JM, MKh	
137	<i>Ophion ventricosus</i> Gravenhorst, 1829	1-2, 3, 5-3	6	LF, LFF	AW, JM, MKh, MKz	
138	<i>Orthocentrus protervus</i> Holmgren, 1858	1-2	1	LF	MKz	
139	<i>Orthopelma mediator</i> (Thunberg, 1824)	5-3	1	KF	EA	
140	<i>Oxytorus luridator</i> (Gravenhorst, 1820)	3, 6	5	KF, LF, MF	BM, JM, MKz	
141	<i>Perilissus holmgreni</i> Habermehl, 1925	1-2, 3	2	KF, LF	MKz	
142	<i>Phrudus defectus</i> Stelfox, 1966		1	KFA	K&W	
143	<i>Phrudus monilicornis</i> Bridgman, 1886		1	KFA	K&W	
144	<i>Pimpla contemplator</i> (Müller, 1776)	3	4	KF	RK	
145	<i>Pimpla flavicoxis</i> Thomson, 1877	1-2, 11	2	LF	AW, JM	
146	<i>Pimpla rufipes</i> (Miller, 1759)	3	1	KF	RK	
147	<i>Pion fortipes</i> (Gravenhorst, 1829)	3	1	KF	RK	
148	<i>Pleolophus vestigialis</i> (Förster, 1850)	2-1	1	KF	MKz	
149	<i>Podoschistus scutellaris</i> (Desvignes, 1856)	2	1	KF	RK	
150	<i>Polyblastus melanostigmus</i> Holmgren, 1857	3	1	LF	MKz	
151	<i>Polyblastus varitarsus</i> (Gravenhorst, 1829)	2-1	1	KF	RK	
152	<i>Polyblastus cf. wahlbergi</i> Holmgren, 1857	2-1, 4-1	3	KF, LF	AK, EA, JM	
153	<i>Polytribax perspicillator</i> (Gravenhorst, 1807)	3	1	KF	RK	
154	<i>Rhimphoctona longicauda</i> Horstmann, 1980	3	1	LF	MKz	
155	<i>Rhimphoctona lucida</i> (Clément, 1924)	6	1	KF	MKz	
156	<i>Rhimphoctona pectoralis</i> (Kriechbaumer, 1890)	3	1	LF	MKz	

Nr.	Taxon	Fundort	Ex.	Methode	Erfasser	
157	<i>Smicroplectus hinzi</i> Kasparyan, 1990	3, 6	2	KF	MKz, RK	
158	<i>Stenodontus marginellus</i> (Gravenhorst, 1829)	2	1	MF	JM	
159	<i>Thymaris niger</i> (Taschenberg, 1865)	5-3	1	LF	JM	
160	<i>Trychosis legator</i> (Thunberg, 1822)	3-2	2	KF	MKz	
161	<i>Virgichneumon dumeticola</i> (Gravenhorst, 1829)	2	1	KF	RK	
162	<i>Woldstedtius citropeccatoralis</i> (Schmiedeknecht, 1926)	2	1	KF	RK	
PLATYGASTROIDEA						
SCELIONIDAE						
163	<i>Baeus seminulum</i> Haliday, 1833 s.l.	3	1	FS	EA	
164	<i>Idris ater</i> (Széleány, 1953)	NF D	2-1	2	FS, MF	JM
PROCTOTRUPOIDEA (ZEHRWESPENARTIGE)						
PROCTOTRUPIDAE (ZEHRWESPEN)						
165	<i>Cryptoserphus aculeator</i> (Haliday, 1839)		2	KFA	K&W	
166	<i>Disogmus areolator</i> (Haliday, 1839)	2-1	3	FS, KFA	EA, K&W	
167	<i>Exallonyx brevicornis</i> (Haliday, 1839)	2-1, 3, 4-1	18	KFA, LF	AK, EA, JM, K&W	
168	<i>Exallonyx brevimala</i> Townes & Townes, 1981		2	KFA	K&W	
169	<i>Exallonyx formicarius</i> Kieffer, 1904	2-1	1	LF	EA	
170	<i>Exallonyx longicornis</i> (Nees, 1834)		1	KFA	K&W	
171	<i>Exallonyx nixonii</i> Townes & Townes, 1981	2-1, 3, 4-1	6	FS, KF, KFA, LF, MF	AK, BM, EA, JM, K&W	
172	<i>Exallonyx subserratus</i> Kieffer, 1908	2-1	2	KF, KFA	JM, K&W	
173	<i>Exallonyx trifoveatus</i> Kieffer, 1904		1	KFA	K&W	
174	<i>Phaenoserphus calcar</i> (Haliday, 1839)	2-1	8	FS, KFA, LF, MF	EA, JM, K&W	

Trichoptera (Köcherfliegen)

Bearbeiter: Dr. Dirk Mattern

Nr.	Taxon	Fundort	Ex.	RD/ RT	Erfasser
RHYACOPHILIDAE					
01	<i>Rhyacophila fasciata</i> Hagen, 1859	2-1	4/2		DM, EA
GLOSSOSOMATIDAE					
02	<i>Agapetus ochripes</i> Curtis, 1834	2-1	1/2		DM, EA
03	<i>Glossosoma boltoni</i> Curtis, 1834	2-1	0/1	-/3	EA

Nr.	Taxon	Fundort	Ex.	RD/ RT	Erfasser
HYDROPTILIDAE					
04	<i>Agraylea sexmaculata</i> Curtis, 1834	2-1	1/0		EA
05	<i>Allotrichia pallicornis</i> Eaton, 1873	2-1	8/16	-/3	DM, EA
06	<i>Hydroptila forcipata</i> Eaton, 1873	2-1	0/2		DM
07	<i>Hydroptila simulans</i> Mosely, 1920	2-1	5/4	-/2	DM, EA
08	<i>Hydroptila sparsa</i> Curtis, 1834	2-1	0/3		EA
09	<i>Hydroptila vectis</i> Curtis, 1834	2-1	22/182		DM, EA
10	<i>Ithytrichia lamellaris</i> Eaton, 1873	2-1	9/8	-/3	EA
11	<i>Oxyethira flavicornis</i> Pictet, 1834	2-1	2/11	-/G	DM, EA
PHILOPOTAMIDAE					
12	<i>Wormaldia occipitalis</i> Pictet, 1834	2-1	29/17		DM, EA
POLYCENTROPODIDAE					
13	<i>Plectrocnemia conspersa</i> Curtis, 1834	2-1	0/7		DM
14	<i>Plectrocnemia geniculata</i> McLachlan, 1871	2-1	1/0		DM
15	<i>Polycentropus flavomaculatus</i> Pictet, 1834	2-1	1/7		DM, EA
PSYCHOMYIDAE					
16	<i>Psychomyia pusilla</i> Fabricius, 1781	1-1, 1-2, 2-1, 4-1, 5-3	136/371		AK, AS, AW, CSn, DM, EA, JM, MKh, MT
17	<i>Tinodes unicolor</i> Pictet, 1834	2-1	0/2	-/2	DM, EA
HYDROPSYCHIDAE					
18	<i>Cheumatopsyche lepida</i> (Pictet, 1834)	1-2, 2-1, 4-1, 5-3, 11	447/331		AK, AW, CSn, DM, EA, JM, MT
19	<i>Hydropsyche angustipennis</i> (Curtis, 1834)	2-1	0/2		DM, EA
20	<i>Hydropsyche contubernalis</i> McLachlan, 1865	1-2, 2-1, 4-1, 5-3, 11	41/193		AK, AW, CSn, DM, EA, MKh, MT
21	<i>Hydropsyche fulvipes</i> (Curtis, 1834)	2-1	0/1	-/3	EA
22	<i>Hydropsyche incognita</i> Pitsch, 1993	1-2, 2-1, 5-3	43/25		AK, DM, EA, JM, MT
23	<i>Hydropsyche instabilis</i> (Curtis, 1834)	2-1, 3-1, 4-1, 5-3,	19/59		AK, AW, CSn, DM, EA, JM, MT
24	<i>Hydropsyche pellucidula</i> (Curtis, 1834)	2-1	1/2		EA
25	<i>Hydropsyche saxonica</i> McLachlan, 1884	2-1	1/0		MT
26	<i>Hydropsyche siltalai</i> Döhler, 1963	2-1	13/11		DM, EA
GOERIDAE					
27	<i>Silo nigricornis</i> Pictet, 1834	2-1	5/2		DM, EA, MT
ECNOMIDAE					
28	<i>Ecnomus tenellus</i> Rambur, 1842	4-1	0/1		AK

Nr.	Taxon	Fundort	Ex.	RD/ RT	Erfasser
PHRYGANEIDAE					
29	<i>Agrypnia varia</i> (Fabricius, 1793)	2-1	1/2	-/G	EA, MT
LIMNEPHILIDAE					
30	<i>Glyptotaelius pellucidus</i> Retzius, 1783	2-1	5/2	-/G	DM, EA, MT
31	<i>Halesus</i> sp.	2-1	1L		DM
32	<i>Limnephilus affinis</i> Curtis, 1834	4-1	1/0		AK
33	<i>Limnephilus auricula</i> Curtis, 1834	2-1, 4-1	2/0		AK, DM
34	<i>Limnephilus bipunctatus</i> Curtis, 1834	11	0/1		AW
35	<i>Limnephilus flavicornis</i> Fabricius, 1787	2-1, 11	2/2		EA, MT
36	<i>Limnephilus lunatus</i> Curtis 1834	1-2, 4-1, 11	3/4		AK, AW, JM, MKh
37	<i>Limnephilus rhombicus</i> Linnaeus, 1758	1-2, 4-1	2/0		AK, JM
38	<i>Micropterna nycterobia</i> McLachlan, 1875	11	2/0		AW
39	<i>Potamophylax latipennis</i> Curtis, 1834	2-1	1/0		EA
40	<i>Potamophylax nigricornis</i> Pictet, 1834	2-1, 11	10/12		AW, DM, EA, MT
41	<i>Stenophylax vibex</i> Curtis, 1834	1-2, 2-1, 3-1, 4-1	1/5		AK, DM, JM
SERICOSTOMATIDAE					
42	<i>Sericostoma flavicorne</i> Schneider, 1845	2-1, 5	2/7		AW, DK, DM, EA
43	<i>Sericostoma personatum</i> Kirby & Spence, 1826	2-1, 5	6/1		AW, DK, DM, EA, MT
LEPIDOSTOMATIDAE					
44	<i>Crunoecia irrorata</i> Curtis, 1834	2-1	6/2		DM, MT
45	<i>Lepidostoma basale</i> Kolenati, 1848	1-1, 1-2, 2-1, 3-1 4-1, 5-3, 11	37/114		AK, AW, CSn, DM, EA, JM, MT
46	<i>Lepidostoma hirtum</i> Fabricius, 1775	2-1	0/1		MT
BERAEIDAE					
47	<i>Beraea maurus</i> Curtis, 1834	2-1	0/4		EA, JM, MT
48	<i>Beraea pullata</i> Curtis, 1834	2-1	1/1		EA
LEPTOCERIDAE					
49	<i>Adicella reducta</i> McLachlan, 1865	2-1	1/0		MT
50	<i>Athripsodes albifrons</i> Linnaeus, 1758	2-1	0/1		EA
51	<i>Athripsodes aterrimus</i> Stephens, 1836	2-1	3/12		DM, EA, RB
52	<i>Athripsodes cinereus</i> Curtis, 1834	2-1	1/0		EA
53	<i>Ceraclea dissimilis</i> Stephens, 1836	2-1	1/0		EA
54	<i>Leptocerus lusitanicus</i> McLachlan, 1884	2-1, 3-1	0/3		EA, JM
55	<i>Leptocerus tineiformis</i> Curtis, 1834	2-1, 4-1	2/18		AK, DM, EA, MT

Nr.	Taxon	Fundort	Ex.	RD/ RT	Erfasser
56	<i>Mystacides azureus</i> Linnaeus, 1761	5-3	0/1		AW
57	<i>Mystacides longicornis</i> Linnaeus, 1758	2-1	1/2		EA
58	<i>Oecetis lacustris</i> Pictet, 1834	2-1	0/1		DM

Lepidoptera (Schmetterlinge)

Bearbeiter: Andreas Heuer und Hartmuth Strutzberg

Nr.	Taxon, BNatSchG - § 7 FFH - F	Fundort	RD/ RT	Erfasser
HEPIALIDAE (WURZELBOHRER)				
01	<i>Pharmacis lupulina</i> (Linnaeus, 1758)	1-2, 2-1, 5-3, 11		AH, BK, CW, DB, HS, MT, OB
02	<i>Phymatopus hecta</i> (Linnaeus, 1758)	2-1	-/3	EA, HS, MT
03	<i>Hepialus humuli</i> (Linnaeus, 1758)	2-1		EA, HS, MT, RL
NEPTICULIDAE (ZWERGMINIERMOTTEN)				
04	<i>Ectoedemia subbimaculella</i> (Haworth, 1828)	4-1		AK
05	<i>Etainia louisella</i> (Sircom, 1849)	4-1		AK
06	<i>Stigmella carpinella</i> (Heinemann, 1862)	1-1		JM
07	<i>Stigmella hemargyrella</i> (Kollar, 1832)	2-1		JM
08	<i>Stigmella microtheriella</i> (Stainton, 1854)	1-1		JM
09	<i>Stigmella tityrella</i> (Stainton, 1854)	5-1		OB
INCURVARIIDAE (MINIERSACKMOTTEN)				
10	<i>Incurvaria praelatella</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775)	2-1		HS
HELIOZELIDAE (ERZGLANZFALTER)				
11	<i>Antispila metallella</i> (Denis & Schiffermüller, 1775)	2-1		JM
ADELIDAE (LANGHORNMOTTEN)				
12	<i>Nemophora degeerella</i> (Linnaeus, 1758) – Gruppe	5-1, 11		HS, OB
13	<i>Nemophora oxsenheimerella</i> (Hübner, [1813])	5-1		OB
TISCHERIIDAE (SCHOPFSTIRNMOTTEN)				
14	<i>Tischeria ekebladella</i> (Bjerkander, 1795)	2-1		HS
PSYCHIDAE (ECHTE SACKTRÄGER, SACKTRÄGER)				
15	<i>Psyche casta</i> (Pallas, 1767)	5-3		OB
TINEIDAE (ECHTE MOTTEN [z.T.], ECHTE MOTTEN)				
16	<i>Monopis fenestratella</i> (Heyden, 1863)	4-1		AK
17	<i>Nemopogon koenigi</i> Căpușe, 1967	4-1		AK
18	<i>Niditinea striolella</i> (Matsumura, 1931)	4-1		AK
19	<i>Tinea semifulvella</i> Haworth, 1828	2-1		RL
20	<i>Triaxomera parasitella</i> (Hübner, 1796)	4-1		AK
ARGYRESTHIIDAE (KNOSPENMOTTEN)				
21	<i>Argyresthia conjugella</i> Zeller, 1839	4-1		AK

Nr.	Taxon, BNatSchG - § 7 FFH - F	Fundort	RD/ RT	Erfasser
22	<i>Argyresthia spinosella</i> Stainton, 1849	4-1, 5-1		AK, OB
PLUTELLIDAE (SCHLEIERMOTTEN, HALBMOTTEN)				
23	<i>Eidophasia messingiella</i> (Fischer von Röslerstamm, 1839)	11		HS
24	<i>Plutella xylostella</i> (Linnaeus, 1758)	4-1, 5-1, 11		AK, HS, OB
YPSOLOPHIDAE				
25	<i>Ypsolopha falcella</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775)	11		HS
PRAYDIDAE				
26	<i>Prays fraxinella</i> (Bjerkander, 1784)	2-1, 5-1, 11		HS, OB
SCYTHROPIIDAE (GESPINSTMOTTEN [z.T.])				
27	<i>Scythropia crataegella</i> (Linnaeus, 1767)	2-1		HS
LYONETIIDAE (LANGHORN-BLATTMINIERMOTTEN, SCHLANGENMINIERMOTTEN)				
28	<i>Leucoptera laburnella</i> (Stainton, 1851)	1-1		JM
BUCCULATRICIDAE (ZWERGWICKLER)				
29	<i>Bucculatrix demaryella</i> (Duponchel, [1840])	4-1		AK
GRACILLARIIDAE (BLATTTÜTENMOTTEN, MINIERMOTTEN, FALTENMINIERER)				
30	<i>Caloptilia robustella</i> Jäckh, 1972	11		HS
31	<i>Euspilapteryx auroguttella</i> Stephens, 1835	5-1		OB
32	<i>Gracillaria syringella</i> (Fabricius, 1794)	2-1, 4-1		AK, HS, JM
33	<i>Parornix fagivora</i> (Frey, 1861)	4-1		AK
34	<i>Phyllonorycter coryli</i> (Nicelli, 1851)	5-1		OB, JM
35	<i>Phyllonorycter esperella</i> (Goeze, 1783)	1-1		JM
36	<i>Phyllonorycter maestingella</i> (Müller, 1764)	5-1		OB, JM
CHOREUTIDAE (SPREIZFLÜGELFALTER)				
37	<i>Anthophila fabriciana</i> (Linnaeus, 1767)	5-1		OB
PTEROPHORIDAE (FEDERMOTTEN)				
38	<i>Emmelinea monodactyla</i> (Linnaeus, 1758)	5-3		BK, DB
39	<i>Merrifieldia baliodactylus</i> (Zeller, 1841)	5-1		BK, DB
40	<i>Pterophorus pentadactyla</i> (Linnaeus, 1758)	5-1		CS
TORTRICIDAE (WICKLER, BLATTROLLER)				
41	<i>Aethes hartmanniana</i> (Clerck, 1759)	11		HS
42	<i>Aethes tesserana</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775)	5-1		OB
43	<i>Agapeta hamana</i> (Linnaeus, 1758)	2-1, 3-2, 4-1, 5-1		AK, HS, PS, OB
44	<i>Ancylis mitterbacheriana</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775)	4-1, 11		AK, HS
45	<i>Archips crataegana</i> (Hübner, [1799])	2-1, 3-2		HS, PS
46	<i>Archips oporana</i> (Linnaeus, 1758)	11		HS
47	<i>Archips podana</i> (Scopoli, 1763)	2-1		HS

Nr.	Taxon, BNatSchG - § 7 FFH - F	Fundort	RD/ RT	Erfasser
48	<i>Archips rosana</i> (Linnaeus, 1758)	2-1		HS
49	<i>Archips xylosteana</i> (Linnaeus, 1758)	3-2, 5-1		BK, PS
50	<i>Celypha lacunana</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775)	2-1, 3-2, 5-1		BK, HS, OB, PS
51	<i>Celypha striana</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775)	5-1		OB
52	<i>Choristoneura hebenstreitella</i> (Müller, 1764)	2-1, 5-1		HS, OB
53	<i>Cnephasia asseclana</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775)	2-1, 3-2, 4-1, 5-1		AK, BK, HS, PS, OB
54	<i>Cnephasia stephensiana</i> (Doubleday, 1849)	4-1, 5-1, 11		AK, BK, HS
55	<i>Cydia fagiglandana</i> (Zeller, 1841)	3-2, 4-1, 5-1, 11		AK, BK, HS, PS
56	<i>Endothenia ustulana</i> (Haworth, 1811)	5-1		OB
57	<i>Epiblema hepaticana</i> (Treitschke, 1835)	2-1, 11		HS
58	<i>Epinotia bilunana</i> (Haworth, 1811)	11		HS
59	<i>Epinotia nanana</i> (Treitschke, 1835)	4-1		AK
60	<i>Eucosma balatonana</i> (Osthelder, 1937)	5-1		OB
61	<i>Eupoecilia angustana</i> (Hübner, [1799])	11		HS
62	<i>Gypsonoma dealbana</i> (Frölich, 1828)	11		HS
63	<i>Hedya nubiferana</i> (Haworth, [1811])	2-1, 5-1, 11		HS, OB
64	<i>Hedya pruniana</i> (Hübner, [1799])	2-1, 11		HS
65	<i>Isotrias rectifasciana</i> (Haworth, 1811)	4-1		AK
66	<i>Lathronympha strigana</i> (Fabricius, 1775)	2-1, 5-1, 11		BK, HS
67	<i>Neocoehylis hybridella</i> (Hübner, [1813])	5-1		OB
68	<i>Notocelia cynosbatella</i> (Linnaeus, 1758)	11		HS
69	<i>Notocelia trimaculana</i> (Haworth, 1811)	4-1, 5-1		AK, OB
70	<i>Notocelia uddmanniana</i> (Linnaeus, 1758)	2-1, 3-2, 11		HS, PS
71	<i>Pandemis cerasana</i> (Hübner, 1786)	2-1, 3-2, 4-1, 5-1, 11		AK, BK, HS, PS, OB
72	<i>Phalonidia gilvicomana</i> (Zeller, 1847)	2-1		HS
73	<i>Pseudargyrotoza conwagana</i> (Fabricius, 1775)	4-1, 5-1		AK, OB
74	<i>Ptycholoma lecheana</i> (Linnaeus, 1758)	4-1, 5-1		AK, OB
75	<i>Spilonota laricana</i> (Heinemann, 1863)	11		HS
76	<i>Strophedra weirana</i> (Douglas, 1850)	4-1		AK
77	<i>Tortrix viridana</i> (Linnaeus, 1758)	2-1, 4-1		AK, RL
OECOPHORIDAE (FAULHOLZMOTTEN)				
78	<i>Alabonia geoffrella</i> (Linnaeus, 1767)	11		HS

Nr.	Taxon, BNatSchG - § 7 FFH - F	Fundort	RD/ RT	Erfasser
79	<i>Crassa tinctella</i> (Hübner, 1796)	4-1		AK
80	<i>Crassa unitella</i> (Hübner, [1796])	11		HS
81	<i>Denisia stipella</i> (Linnaeus, 1758)	11		HS
82	<i>Oecophora bractella</i> (Linnaeus, 1758)	2-1, 5-1		HS, OB
DEPRESSARIIDAE				
83	<i>Agonopterix arenella</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775)	2-1		HS
84	<i>Luquetia lobella</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775)	2-1		HS
85	<i>Orophia ferrugella</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775)	5-1		OB
GELECHIIDAE (PALPENMOTTEN)				
86	<i>Altenia scriptella</i> (Hübner, 1796)	4-1		AK
87	<i>Carpatolechia fugitivella</i> (Zeller, 1839)	4-1		AK
88	<i>Dichomeris ustalella</i> (Fabricius, 1794)	3-2, 11		HS, PS
89	<i>Isophrictis anthemidella</i> (Wocke, 1871)	5-1		OB
90	<i>Metzneria lappella</i> (Linnaeus, 1758)	2-1		HS
91	<i>Oxypteryx unicolorella</i> (Duponchel, [1843])	11		HS
92	<i>Teleiodes flavimaculella</i> (Herrich-Schäffer, [1854])	4-1		AK
93	<i>Teleiodes saltuum</i> (Zeller, 1878)	11		HS
ELACHISTIDAE (GRASMINIERMOTTEN)				
94	<i>Elachista gangabella</i> Zeller, 1850	4-1		AK
ETHMIIDAE				
95	<i>Ethmia quadrillella</i> (Goeze, 1783)	11		HS
BLASTOBASIDAE				
96	<i>Blastobasis glandulella</i> (Riley, 1871)	4-1		AK
MOMPHIDAE (FRANSENMOTTEN)				
97	<i>Mompha subbistrigella</i> (Haworth, 1828)	4-1		AK
LIMACODIDAE (SCHNECKENSPINNER, ASSELSPINNER, SCHILDMOTTEN)				
98	<i>Apoda limacodes</i> (Hufnagel, 1766)	1-1, 1-2, 2, 2-1, 3-1, 4-1, 5-3, 8-2, 11		AH, AK, AW, BK, CP, CSn, CW, DB, EA, MT, RK, RL
ZYGAENIDAE (WIDDERCHEN)				
99	<i>Zygaena filipendulae</i> (Linnaeus, 1758)	§ 5-1, 5-3		CP, EA, OB
COSSIDAE (HOLZBOHRER)				
100	<i>Cossus cossus</i> (Linnaeus, 1758)	5-3		BK, DB
SESIIDAE (GLASFLÜGLER)				
101	<i>Chamaesphecia empiformis</i> (Esper, [1783])	5-1		MT
PAPILIONIDAE (RITTERFALTER)				
102	<i>Papilio machaon</i> Linnaeus, 1758	§ 5-1	-/3	OB
HESPERIIDAE (DICKKOPFFALTER)				
103	<i>Carterocephalus palaemon</i> (Pallas, 1771)	5-1	-/3	CP

Nr.	Taxon, BNatSchG - § 7 FFH - F	Fundort	RD/ RT	Erfasser
104	<i>Erynnis tages</i> (Linnaeus, 1758)	5-3		AH
105	<i>Ochlodes sylvanus</i> (Esper, [1777])	3-1, 5-1		CP, JF, MT, OB
106	<i>Pyrgus malvae</i> (Linnaeus, 1758)	§ 5-1, 5-3		AH, MT
PIERIDAE (WEISSLINGE)				
107	<i>Anthocharis cardamines</i> (Linnaeus, 1758)	5-1, 5-3		AH, OB
108	<i>Aporia crataegi</i> (Linnaeus, 1758)	5-1, 5-3		BK, CSn, DB, MT, OB
109	<i>Leptidea sinapis/ juvernica</i> ARTKOMPLEX	5-3		AH
110	<i>Pieris brassicae</i> (Linnaeus, 1758)	8-1		OB
111	<i>Pieris napi</i> (Linnaeus, 1758)	2-1, 3-1, 8-1		MT, OB
112	<i>Pieris rapae</i> (Linnaeus, 1758)	3-2		MT
LYCAENIDAE (BLÄULINGE)				
113	<i>Cupido argiades</i> (Pallas, 1771)	11	V/-	MT
114	<i>Cupido minimus</i> (Fuesslin, 1775)	5-1, 5-3, 11		AH, BK, CSn, DB, CP, MT, OB, RL
115	<i>Cyaniris semiargus</i> (Rottemburg, 1775)	§ 5-1, 5-3, 11		AH, BK, CSn, CP, DB, MT, OB
116	<i>Lysandra bellargus</i> (Rottemburg, 1775)	§ 5-3	3/-	AH, CSn
117	<i>Plebejus argus</i> (Linnaeus, 1758)	§ 5-1, 5-3		AH, CP, CSn, MT, RL
118	<i>Polyommatus icarus</i> (Rottemburg, 1775)	§ 5-1, 5-3, 11		AH, BK, CSn, DB, MT, OB, RL
NYMPHALIDAE (EDELFLALTER)				
119	<i>Aglais io</i> (Linnaeus, 1758)	3-1, 3-2		AH, MT, RL
120	<i>Aglais urticae</i> (Linnaeus, 1758)	5-1		MT, OB
121	<i>Boloria dia</i> (Linnaeus, 1767)	§ 5-1		OB
122	<i>Coenonympha arcania</i> (Linnaeus, 1761)	§ 3-1, 5-1, 5-3		AH, BK, CSn, CP, DB, BK, DB, JF, MT, OB, RL
123	<i>Coenonympha pamphilus</i> (Linnaeus, 1758)	§ 5-1		OB
124	<i>Fabriciana adippe</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775)	§ 3-1, 4-1, 5-1, 5-3	3/-	BK, CSn, DB, MT, OB
125	<i>Maniola jurtina</i> (Linnaeus, 1758)	2-1, 3-1, 5-1, 5-3		AH, BK, CP, CSn, DB, MT, OB
126	<i>Melanargia galathea</i> (Linnaeus, 1758)	5-3		BK, DB
127	<i>Polygonia c-album</i> (Linnaeus, 1758)	3-1		OB
128	<i>Speyeria aglaja</i> (Linnaeus, 1758)	§ 3-1, 5-1, 5-3	V/-	AH, CP, JF, OB

Nr.	Taxon, BNatSchG - § 7 FFH - F	Fundort	RD/ RT	Erfasser
129	<i>Vanessa atalanta</i> (Linnaeus, 1758)	1, 3-1, 3-2, 4-1, 5-1, 5-3		BK, DB, MKh, MT, OB
130	<i>Vanessa cardui</i> (Linnaeus, 1758)	3-2, 4-1, 5-1		BK, DB, MT, OB
PYRALIDAE (ZÜNSLER (z.T.), ZÜNSLER)				
131	<i>Acrobasis marmorea</i> (Haworth, 1811)	5-1		BK
132	<i>Assara terebrella</i> (Zincken, 1818)	11		HS
133	<i>Dioryctria abietella</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775)	11		HS
CRAMBIDAE (ZÜNSLER (z.T.), ZÜNSLER)				
134	<i>Anania hortulata</i> (Linnaeus, 1758)	2-1, 11		AH, HS
135	<i>Anania lancealis</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775)	2-1		HS, RL
136	<i>Catoptria permutatellus</i> (Herrich-Schäffer, [1848])	3-2, 4-1, 5-1, 11		AK, HS, PS, OB
137	<i>Chrysoteuchia culmella</i> (Linnaeus, 1758)	5-1, 11		BK, HS, OB
138	<i>Crambus lathoniellus</i> (Zincken, 1817)	5-1, 11		HS, OB
139	<i>Crambus pascuella</i> (Linnaeus, 1758)	5-1		BK, OB
140	<i>Crambus perlella</i> (Scopoli, 1763)	5-1, 5-3		BK, DB
141	<i>Evergestis pallidata</i> (Hufnagel, 1767)	2-1		HS
142	<i>Patania ruralis</i> (Scopoli, 1763)	2-1		AH
143	<i>Pyrausta aurata</i> (Scopoli, 1763)	2-1, 5-1, 11		BK, DB, HS, OB
144	<i>Pyrausta despicata</i> (Scopoli, 1763)	5-1		BK, OB
145	<i>Scoparia ambigualis</i> (Treitschke, 1829)	2-1, 4-1, 5-1, 11		AK, HS, OB
146	<i>Scoparia pyralella</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775)	3-2, 5-1, 11		BK, PS, RL
DREPANIDAE (EULENSPINNER UND SICHELFLÜGLER)				
147	<i>Drepana falcataria</i> (Linnaeus, 1758)	2, 2-1, 5-3, 11		BK, CP, CW, DB, MT, RL
148	<i>Habrosyne pyritoides</i> (Hufnagel, 1766)	1-1, 1-2, 5-3, 11		AH, AW, BK, CW, DB, MT, OB, RL
149	<i>Tethea or</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775)	3-1, 11		AW, RL
150	<i>Thyatira batis</i> (Linnaeus, 1758)	2-1, 4-1, 5-3, 8-2, 11		AK, AW, BK, CSn, CW, DB, HS, MT
151	<i>Watsonalla cultraria</i> (Fabricius, 1775)	1-1		AH
GEOMETRIDAE (SPANNER)				
152	<i>Abraxas sylvata</i> (Scopoli, 1763)	2-1, 3-1		AW, MT
153	<i>Aethalura punctulata</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775)	2-1		MT

Nr.	Taxon, BNatSchG - § 7 FFH - F	Fundort	RD/ RT	Erfasser
154	<i>Alcis repandata</i> (Linnaeus, 1758)	1, 1-2, 2-1, 4-1, 11		AH, AK, BK, CW, CP, DB, HS, MT, RL
155	<i>Angerona prunaria</i> (Linnaeus, 1758)	1-1, 1-2, 2-1, 4-1, 4-2, 5-3, 8-2, 11		AH, AK, AW, BK, CP, CSn, CW, DB, EA, HS, MT, OB, RL
156	<i>Aplocera plagiata</i> (Linnaeus, 1758)	3-1, 11		AW, BK, CW, DB, MT
157	<i>Asthena albulata</i> (Hufnagel, 1767)	5-3, 11		CW, HS, MT, OB
158	<i>Biston betularia</i> (Linnaeus, 1758)	1-1, 2, 2-1, 3-1, 5-3, 11		AW, BK, CP, CSn, CW, DB, HS, MT, RL
159	<i>Bupalus piniaria</i> (Linnaeus, 1758)	5-3		OB
160	<i>Cabera exanthemata</i> (Scopoli, 1763)	2-1		HS
161	<i>Cabera pusaria</i> (Linnaeus, 1758)	2-1, 5-3, 11		AH, CW, MT
162	<i>Campaea margaritaria</i> (Linnaeus, 1761)	1-1, 1-2, 2, 2-1, 3-1, 4-1, 4-2, 5-3, 11		AH, AK, AW, BK, CP, CSn, CW, DB, HS, JM, MT, OB, RK, RL
163	<i>Camptogramma bilineata</i> (Linnaeus, 1758)	1-1, 1-2, 2-1, 3-1, 5-3, 8, 8-2, 11		AH, AK, AW, BK, CW, DB, HS, JM, K&W, MT, OB
164	<i>Catarhoe cuculata</i> (Hufnagel, 1767)	2-1, 5-3, 11		BK, CW, DB, HS, MT, OB
165	<i>Catarhoe rubidata</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775)	2-1	V/-	MT
166	<i>Cepphis advenaria</i> (Hübner, [1790])	2-1, 3-1		CP, HS, JM
167	<i>Chiasmia clathrata</i> (Linnaeus, 1758)	2, 5-1, 5-3, 11		AH, BK, CP, CW, DB, HS, MT, OB, RL
168	<i>Cidaria fulvata</i> (Forster, 1771)	1-2		AH
169	<i>Colostyia pectinataria</i> (Knoch, 1781)	1, 1-2, 2, 2-1, 3-1, 4-1, 4-2, 5-3, 11		AH, AK, AW, BK, CP, CW, DB, EA, HS, JK, MT, OB, RK, RL
170	<i>Comibaena bajularia</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775)	1, 1-2, 2, 2-1, 11		AH, BK, CP, DB, HS, MT

Nr.	Taxon, BNatSchG - § 7 FFH - F	Fundort	RD/ RT	Erfasser
171	<i>Cosmorhoe ocellata</i> (Linnaeus, 1758)	1-2, 2-1, 5-3, 11		AH, BK, DB, HS, MT
172	<i>Cyclophora annularia</i> (Fabricius, 1775)	2, 2-1, 3-1, 5-3, 11		AW, CP, CSn, CW, HS, MT, RL
173	<i>Cyclophora linearia</i> (Hübner, [1799])	1-1, 1-2, 2, 2-1, 3-1, 4-1, 5-3, 11		AH, AK, AW, BK, CP, CSn, CW, DB, HS, MT, OB, RL
174	<i>Cyclophora punctaria</i> (Linnaeus, 1758)	11		HS
175	<i>Dysstroma truncata</i> (Hufnagel, 1767)	1-2, 2-1, 4-1, 5-3, 11		AH, AK, BK, CSn, CW, DB, HS, MT, RL
176	<i>Ecliptopera capitata</i> (Herrich-Schäffer, 1839)	1-2		AH
177	<i>Ecliptopera silaceata</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775)	2-1		HS, MT
178	<i>Ectropis crepuscularia</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775)	11		CW, MT
179	<i>Electrophaes corylata</i> (Thunberg, 1792)	2-1, 11		CW, MT
180	<i>Epirrhoe alternata</i> (Müller, 1764)	1, 1-1, 2-1, 3-1, 5-3, 8, 11		AH, AW, BK, CP, CSn, CW, DB, HS, K&W, MT
181	<i>Epirrhoe molluginata</i> (Hübner, [1813])	1-2, 2-1, 5-3, 11		AH, CW, HS, MT, RL
182	<i>Epirrhoe rivata</i> (Hübner, [1813])	1-2, 2-1, 11		AH, CW, HS, MT
183	<i>Epirrhoe tristata</i> (Linnaeus, 1758)	2-1, 11		CW, HS, MT
184	<i>Eulithis prunata</i> (Linnaeus, 1758)	2-1, 5-3		AH, HS, MT
185	<i>Euphyia unangulata</i> (Haworth, 1809)	5-3, 11		BK, DB, RL
186	<i>Eupithecia abietaria</i> (Goeze, 1781)	1-2		AH
187	<i>Eupithecia exigua</i> (Hübner, [1813])	11		CW, MT
188	<i>Eupithecia lariciata</i> (Freyer, [1841])	11		HS
189	<i>Eupithecia linariata/pulchellata/pyreneata</i> ARTKOMPLEX	1-2, 5-3		AH
190	<i>Eupithecia satyrata</i> (Hübner, [1813])	1-2, 5-3, 11		AH, HS
191	<i>Eupithecia subfuscata</i> (Haworth, [1809])	1-2, 2-1, 5-3		AH, CSn, HS, MT, OB
192	<i>Eupithecia subumbrata</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775)	5-3, 11		AH, BK, CSn, DB, HS, OB
193	<i>Eupithecia tantillaria</i> Boisduval, 1840	11		CW, MT
194	<i>Geometra papilionaria</i> Linnaeus, 1758	11		CW, MT
195	<i>Horisme radicularia</i> (De la Harpe, [1855])	5-3		AH, CSn

Nr.	Taxon, BNatSchG - § 7 FFH - F	Fundort	RD/ RT	Erfasser
196	<i>Hydrelia flammeolaria</i> (Hufnagel, 1767)	1-2, 4-1		AH, AK
197	<i>Hydriomena impluviata</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775)	2-1		MT
198	<i>Hylaea fasciaria</i> (Linnaeus, 1758)	11		CW, MT
199	<i>Hypomecis punctinalis</i> (Scopoli, 1763)	1, 1-2, 2, 2-1, 3-1, 5-3, 11		AH, AW, CP, CW, HS, MT, RL
200	<i>Hypomecis roboraria</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775)	1-2, 2, 2-1, 4-1, 5-3, 11		AH, AK, BK, CP, CSn, CW, DB, HS, MT
201	<i>Idaea aversata</i> (Linnaeus, 1758)	1, 2-1, 5-3, 11		BK, CP, DB, MT
202	<i>Idaea serpentata</i> (Hufnagel, 1767)	5-3	V/-	AH, OB
203	<i>Jodis lactearia</i> (Linnaeus, 1758)	1-2, 2-1, 11		AH, CW, MT
204	<i>Ligdia adustata</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775)	11		CW, MT
205	<i>Lomaspilis marginata</i> (Linnaeus, 1758)	2, 2-1, 3-1, 5-3, 11		AW, BK, CP, CW, DB, HS, MT
206	<i>Lomographa bimaculata</i> (Fabricius, 1775)	5-3, 11		BK, CW, DB, MT
207	<i>Lomographa temerata</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775)	1-2, 2-1, 4-1, 5-3, 11		AH, AK, BK, CW, DB, HS, MT
208	<i>Macaria alternata</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775)	2-1		HS, MT
209	<i>Macaria liturata</i> (Clerck, 1759)	2-1, 5-3		CSn, MT
210	<i>Macaria notata</i> (Linnaeus, 1758)	2-1, 5-3		AH, MT
211	<i>Melanthia procellata</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775)	1, 1-2, 2, 2-1, 3-1, 5-3, 11		AH, AW, BK, CP, DB, HS, MT, OB, RL
212	<i>Mesoleuca albicillata</i> (Linnaeus, 1758)	2-1, 3-1, 5-3, 11		AW, BK, CW, DB, MT, OB, RK, RL
213	<i>Minoa murinata</i> (Scopoli, 1763)	5-1, 5-3, 11		AH, BK, CW, DB, HS, MT, OB, RL
214	<i>Odezia atrata</i> (Linnaeus, 1758)	5-1, 5-3		BK, CSn, DB, MT
215	<i>Opisthograptis luteolata</i> (Linnaeus, 1758)	2-1, 5-3, 8-2, 11		AK, BK, CW, DB, MT, OB
216	<i>Parectropis similaria</i> (Hufnagel, 1767)	1, 1-2, 2-1, 4-1, 5-3, 11		AH, AK, BK, CP, DB, HS, MT, RL
217	<i>Pasiphila chloerata</i> (Mabille, 1870)	2-1		HS

Nr.	Taxon, BNatSchG - § 7 FFH - F	Fundort	RD/ RT	Erfasser
218	<i>Pasiphila rectangulata</i> (Linnaeus, 1758)	1-2, 2-1		AH, HS, MT
219	<i>Peribatodes rhomboidaria</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775)	1-2, 11		AH, CW, MT
220	<i>Peribatodes secundaria</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775)	2-1		MT
221	<i>Perizoma albulata</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775)	2-1	V/-	MT
222	<i>Petrophora chlorosata</i> (Scopoli, 1763)	11		CW, MT
223	<i>Plagodis dolabraria</i> (Linnaeus, 1767)	1, 3-1		AW, CP
224	<i>Pseudopanthera macularia</i> (Linnaeus, 1758)	2, 2-1, 5-3		AP, CP, HS, MT, OB
225	<i>Pungeleria capreolaria</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775)	1-2		AH
226	<i>Rhodostrophia vibicaria</i> (Clerck, 1759)	1-2, 2, 2-1, 5-1, 5-3, 11	V/-	AH, BK, CP, CW, DB, HS, MT
227	<i>Scopula immorata</i> (Linnaeus, 1758)	5-3		OB
228	<i>Scopula immutata</i> (Linnaeus, 1758)	11		HS
229	<i>Scopula incanata</i> (Linnaeus, 1758)	1-2, 11		AH, HS
230	<i>Scopula marginipunctata</i> (Goeze, 1781)	1-2	-/3	AH
231	<i>Scopula nigropunctata</i> (Hufnagel, 1767)	5-3		OB
232	<i>Scopula ornata</i> (Scopoli, 1763)	5-3, 11	V/-	AH, BK, CSn, CW, DB, HS, MT
233	<i>Selenia lunularia</i> (Hübner, 1788)	2-1		HS
234	<i>Siona lineata</i> (Scopoli, 1763)	2, 2-1, 3-1, 5-3, 8, 11		AH, AW, BK, CP, CSn, DB, HS, K&W
235	<i>Speranza wauaria</i> (Linnaeus, 1758)	3-1		AW
236	<i>Stegania cararia</i> (Hübner, [1790])	11	2/-	CW, HS, MT
237	<i>Thera obeliscata</i> (Hübner, 1787)	1-2, 2-1, 11		AH, MT, RL
238	<i>Timandra comae</i> A. Schmidt, 1931	2-1, 11		BK, CW, DB, MT
239	<i>Triphosa dubitata</i> (Linnaeus, 1758)	11	V/-	BK, DB
240	<i>Xanthorhoe designata</i> (Hufnagel, 1767)	2-1, 11		CW, HS, MT
241	<i>Xanthorhoe montanata</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775)	1-2, 2-1, 3-2, 4-2, 5-3, 11		AH, AW, BK, CW, DB, HS, JM, MT, OB, RL
NOTODONTIDAE (ZAHNSPINNER)				
242	<i>Cerura erminea</i> (Esper, [1783])	2, 2-1, 11	-/3	CP, CW, MT
243	<i>Drymonia dodonaea</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775)	1, 1-2, 5-3, 11		AH, AW, BK, CP, CW, DB, MT, RL
244	<i>Drymonia obliterata</i> (Esper, [1785])	1, 1-2, 2-1, 4-1, 5-3, 11		AH, AK, CP, CW, HS, MT, OB

Nr.	Taxon, BNatSchG - § 7 FFH - F	Fundort	RD/ RT	Erfasser
245	<i>Furcula furcula</i> (Clerck, 1759)	11		CW, MT
246	<i>Gluphisia crenata</i> (Esper, [1785])	11		CW, MT
247	<i>Harpyia milhauseri</i> (Fabricius, 1775)	11		BK, DB
248	<i>Notodontia ziczac</i> (Linnaeus, 1758)	11		CW, MT, RL
249	<i>Phalera bucephala</i> (Linnaeus, 1758)	1-1, 2-1, 3-1, 5-3, 8-2, 11		AK, AW, CW, EA, HS, MT, RL
250	<i>Pheosia gnoma</i> (Fabricius, [1777])	3-1, 11		AW, CW, MT
251	<i>Pterostoma palpina</i> (Clerck, 1759)	11		CW, MT
252	<i>Ptilodon capucina</i> (Linnaeus, 1758)	1, 5-3, 11		AW, CP, CW, MT, RL
253	<i>Ptilodon cucullina</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775)	1-2, 3-1, 4-1, 5-3, 11		AH, AK, AW, CW, MT, RL
254	<i>Stauropus fagi</i> (Linnaeus, 1758)	3-1, 5-3, 8-2, 11		AK, AW, CW, MT, RL
EREBIDAE (EULENFALTER [z.T.], SCHADSPINNER, BÄRENSPINNER)				
255	<i>Arctornis l-nigrum</i> (Müller, 1764)	1-1, 1-2, 2-1, 3-1, 4-1, 5-3, 11		AH, AK, AW, BK, CSn, DB, HS, MT
256	<i>Atolmis rubricollis</i> (Linnaeus, 1758)	1, 1-2, 2, 2-1, 3-1, 4-1, 5-3, 8-2, 11		AH, AK, AW, BK, CP, CSn, CW, DB, EA, HS, MT, RL
257	<i>Calliteara pudibunda</i> (Linnaeus, 1758)	1-1, 2-1, 3-1, 4-1, 5-3, 8-2, 11		AH, AK, AW, BK, CW, DB, MT
258	<i>Cybosia mesomella</i> (Linnaeus, 1758)	11		CW, HS, MT, RL
259	<i>Diacrisia purpurata</i> (Linnaeus, 1758)	§ 5-3	3/2	CSn
260	<i>Diacrisia sannio</i> (Linnaeus, 1758)	5-3, 11		AW, CW, MT
261	<i>Eilema complana</i> (Linnaeus, 1758)	3-1, 5-3		AW, BK, DB
262	<i>Eilema depressa</i> (Esper, 1787)	2, 2-1		CP, MT, RL
263	<i>Eilema lurideola</i> ([Zincken], 1817)	1-1		AW
264	<i>Eilema sororcula</i> (Hufnagel, 1766)	1, 1-2, 2-1, 3-1, 5-3, 8-2, 11		AH, AK, BK, CP, CW, DB, HS, MT, RL
265	<i>Euclidia glyphica</i> (Linnaeus, 1758)	5-1, 5-3, 8		AH, AW, BK, CP, CSn, DB, K&W, MT, OB

Nr.	Taxon, BNatSchG - § 7 FFH - F	Fundort	RD/ RT	Erfasser
266	<i>Herminia grisealis</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775)	1-2, 2, 2-1, 11		AH, CP, CW, HS, MT, RL
267	<i>Herminia tarsicrinalis</i> (Knoch, 1782)	2-1		RL
268	<i>Hypena proboscidalis</i> (Linnaeus, 1758)	1-2, 2-1, 11		AH, BK, CW, DB, HS, JM, MT, RL
269	<i>Laspeyria flexula</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775)	1, 1-2, 2, 2-1, 3-1, 4-1, 5-3, 11		AH, AK, AW, BK, CP, CSn, CW, DB, HS, MT, OB, RL
270	<i>Lygephila viciae</i> (Hübner, [1822])	5-3		AW
271	<i>Miltchrista miniata</i> (Forster, 1771)	2-1, 3-1, 11	-/3	AW, CW, HS, MT, RL
272	<i>Orgyia antiqua</i> (Linnaeus, 1758)	2-1		AH
273	<i>Pechipogo strigilata</i> (Linnaeus, 1758)	1-2, 2, 2-1, 11	-/3	AH, CP, HS, RL
274	<i>Rivula sericealis</i> (Scopoli, 1763)	1-2, 2, 2-1, 5-3, 11		AH, BK, CP, CW, DB, HS, MT, OB
275	<i>Spilosoma lubricipeda</i> (Linnaeus, 1758)	2-1, 5-3, 8-2, 11		AK, CSn, MT, RL
276	<i>Trisateles emortualis</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775)	1-2, 2-1, 5-3, 11		AH, CW, MT, OB, RL
NOLIDAE (KAHNEULCHEN)				
277	<i>Nycteola revayana</i> (Scopoli, 1772)	1-2		AH
278	<i>Pseudoips prasinana</i> (Linnaeus, 1758)	2, 2-1, 3-1, 8-2, 11		AK, BK, CP, CW, DB, MT, RK, RL
NOCTUIDAE (EULENFALTER, [z.T.])				
279	<i>Abrostola asclepiadis</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775)	1-2, 5-3, 11		AH, AW, BK, DB, HS
280	<i>Abrostola tripartita</i> (Hufnagel, 1766)	1, 2-1, 4-1, 11		AK, BK, CP, CW, DB, HS, MT
281	<i>Abrostola triplasia</i> (Linnaeus, 1758)	1, 5-3, 8-2, 11		AK, CP, CW, MT, OB, RL
282	<i>Acronicta alni</i> (Linnaeus, 1767)	11		BK, CW, DB, MT
283	<i>Acronicta megacephala</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775)	11		BK, DB
284	<i>Acronicta psi</i> (Linnaeus, 1758)	5-3, 11		CSn, CW, HS, MT
285	<i>Agrotis exclamationis</i> (Linnaeus, 1758)	3-1, 11		AW, BK, CW, DB, MT
286	<i>Agrotis ipsilon</i> (Hufnagel, 1766)	1-2		AH

Nr.	Taxon, BNatSchG - § 7 FFH - F	Fundort	RD/ RT	Erfasser
287	<i>Anarta odontites</i> (Boisduval, [1828])	1-2	V/-	AH
288	<i>Apamea anceps</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775)	2-1, 11		CW, MT
289	<i>Apamea epomidion</i> (Haworth, 1809)	2-1, 5-3		BK, DB, RL
290	<i>Apamea crenata</i> (Hufnagel, 1766)	2-1, 5-3, 11		BK, CW, DB, HS, MT
291	<i>Apamea monoglypha</i> (Hufnagel, 1766)	1-1, 11		AW, BK, CW, DB, MT
292	<i>Autographa gamma</i> (Linnaeus, 1758)	5-1, 5-3, 8-2, 11		AK, HS, MT, RL
293	<i>Autographa pulchrina</i> (Haworth, 1809)	2-1, 11		CW, HS, MT
294	<i>Axylia putris</i> (Linnaeus, 1761)	2-1, 3-1, 11		AW, CW, MT
295	<i>Charanyca trigrammica</i> (Hufnagel, 1766)	3-1, 5-3, 11		AH, AW, BK, CW, DB, HS, MT
296	<i>Colocasia coryli</i> (Linnaeus, 1758)	1-1, 3-1, 4-1, 4-2, 5-3, 8-2, 11		AH, AK, AW, BK, CW, DB, HS, MT, RL
297	<i>Craniophora ligustri</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775)	1-2, 2-1, 3-1, 4-1, 5-3, 11		AH, AK, AW, BK, CSn, CW, DB, EA, MT
298	<i>Cucullia scrophulariae</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775)	1-1, 11	§	AW, RL
299	<i>Deltote deceptor</i> (Scopoli, 1763)	1-2, 2-1, 3-1, 5-1, 5-3, 11		AH, AW, BK, CSn, CW, DB, HS, MT, OB, RL
300	<i>Deltote pygarga</i> (Hufnagel, 1766)	2-1, 5-3, 11		CW, HS, MT, OB
301	<i>Diachrysis chrysis/stenochrysis</i> (tutti) ARTKOMPLEX	2-1, 11		CW, HS, MT
302	<i>Diarsia brunnea</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775)	11		BK, DB
303	<i>Diarsia mendica</i> (Fabricius, 1775)	1-2		AH
304	<i>Elaphria venustula</i> (Hübner, 1790)	1-2		AH
305	<i>Euplexia lucipara</i> (Linnaeus, 1758)	1-2, 2-1, 3-1, 5-3		AH, AW, CSn, MT
306	<i>Eupsilia transversa</i> (Hufnagel, 1766)	5-3		OB
307	<i>Graphiphora augur</i> (Fabricius, 1775)	11	-/3	CW, MT
308	<i>Hoplodrina octogenaria</i> (Goeze, 1781)	3-1		AW
309	<i>Lacanobia contigua</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775)	5-3		CSn
310	<i>Lacanobia oleracea</i> (Linnaeus, 1758)	2-1, 11		CW, MT
311	<i>Lacanobia thalassina</i> (Hufnagel, 1766)	11		CW, MT, RL
312	<i>Mesoligia furuncula</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775)	11		CW, MT

Nr.	Taxon, BNatSchG - § 7 FFH - F	Fundort	RD/ RT	Erfasser
313	<i>Moma alpium</i> (Osbeck, 1778)	1-2, 2-1, 5-3, 11	-/3	AH, AW, BK, CW, DB, HS, MT
314	<i>Mythimna vitellina</i> (Hübner, [1808])	11		CW, MT
315	<i>Noctua fimbriata</i> (Schreber, 1759)	2-1		MT
316	<i>Noctua pronuba</i> (Linnaeus, 1758)	1-1, 1-2, 3-1, 11		AH, AW, CW, MT
317	<i>Ochropleura plecta</i> (Linnaeus, 1761)	2-1, 3-1, 11		AW, CW, HS, MT
318	<i>Oligia fasciuncula</i> (Haworth, 1809)	5-3, 11	-/3	CW, HS, MT, OB
319	<i>Oligia latruncula</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775)	5-3, 11		AH, CSn, MT
320	<i>Oligia strigilis</i> (Linnaeus, 1758)	1-2, 2-1, 3-1, 5-3, 11		AH, AW, CSn, CW, MT
321	<i>Oligia versicolor</i> (Borkhausen, 1792)	5-3, 11		CSn, CW, MT
322	<i>Orthosia cerasi</i> (Fabricius, 1775)	2, 5-3		AP, CP, OB
323	<i>Orthosia gothica</i> (Linnaeus, 1758)	1		MKh
324	<i>Orthosia incerta</i> (Hufnagel, 1766)	2-1		AH
325	<i>Pachetra sagittigera</i> (Hufnagel, 1766)	11		CW, MT, RL
326	<i>Phlogophora meticulosa</i> (Linnaeus, 1758)	5-3		AW
327	<i>Photodes extrema</i> (Hübner, [1809])	5-3		BK, DB, OB
328	<i>Polia nebulosa</i> (Hufnagel, 1766)	1-1, 1-2, 4-1		AH, AK, AW
329	<i>Rusina ferruginea</i> (Esper, [1785])	2-1, 5-3, 11		AH, CSn, CW, HS, MT
330	<i>Xestia baja</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775)	2-1		MT
331	<i>Xestia c-nigrum</i> (Linnaeus, 1758)	2-1, 3-1, 5-3, 11		AW, BK, CW, DB, HS, MT
332	<i>Xestia triangulum</i> (Hufnagel, 1766)	1-2, 3-1, 8-2		AH, AK, AW
LASIOCAMPIDAE (GLUCKEN)				
333	<i>Dendrolimus pini</i> (Linnaeus, 1758)	3-1, 11		AW, CW, MT
334	<i>Euthrix potatoria</i> (Linnaeus, 1758)	2, 2-1		AH, CP
335	<i>Macrothylacia rubi</i> (Linnaeus, 1758)	5-3, 11		BK, CSn, CW, DB, HS, MT, OB
336	<i>Malacosoma castrensis</i> (Linnaeus, 1758)	2-1, 5-3, 11	3/-	BK, CSn, CW, DB, HS, MT
SATURNIIDAE (PFAUENSPINNER)				
337	<i>Aglia tau</i> (Linnaeus, 1758)	1		MKh
SPHINGIDAE (SCHWÄRMER)				
338	<i>Deilephila elpenor</i> (Linnaeus, 1758)	3-1, 4-1, 11		AK, CW, MT, RK

Nr.	Taxon, BNatSchG - § 7 FFH - F	Fundort	RD/ RT	Erfasser
339	<i>Deilephila porcellus</i> (Linnaeus, 1758)	2, 2-1, 5-3, 11		BK, CP, CSn, CW, DB, HS, MT
340	<i>Hemaris fuciformis</i> (Linnaeus, 1758)	§ 5-3	-/2	OB
341	<i>Hyles euphorbiae</i> (Linnaeus, 1758)	§ 2-1, 5-3, 11	3/-	CW, MT, OB
342	<i>Laothoe populi</i> (Linnaeus, 1758)	2-1, 11		BK, CW, DB, EA, MT, RL
343	<i>Mimas tiliae</i> (Linnaeus, 1758)	2, 2-1, 4-1, 11		AK, CP, CW, MT, RL
344	<i>Sphinx ligustri</i> Linnaeus, 1758	5-3, 11		AW, BK, CSn, CW, DB, MT, RL
345	<i>Sphinx pinastri</i> Linnaeus, 1758	1, 4-1, 5-3, 11		AH, AK, CP, CW, MT, OB, RL

Mecoptera (Schnabelfliegen)

Bearbeiter: Martin Taeger

Nr.	Taxon	Fundort	Erfasser
	PANORPIDAE		
01	<i>Panorpa communis</i> (Linnaeus, 1758)	2-1, 11	JM, MT
02	<i>Panorpa germanica</i> (Linnaeus, 1758)	1-1, 2-1, 3-1, 3-2, 5-1, 4-1, 5-3, 11	AK, AW, DK, EA, JM, MT
03	<i>Panorpa vulgaris</i> Imhoff & Labram, 1845	5, 5-1, 5-2	AP, DK, JK, MT

Diptera (Zweiflügler)

Bearbeiter: Eric Anton, Rainer Hei, Dr. Jochen Müller, Jrg Weipert

Nr.	Taxon	RD/RT	Fundort	Ex.	CT	Methode	Erfasser
	„NEMATOCERA“ (MÜCKEN)						
	CECIDOMYIIDAE (GALLMCKEN)						
01	<i>Contarinia tiliarum</i> (Kieffer, 1890) (an <i>Tilia platyphyllos</i>)		1-1, 3	/	/	Ga	JM
02	<i>Dasineura ulmaria</i> (Bremi, 1847) (an <i>Filipendula ulmaria</i>)		2-1	/	/	Ga	JM
03	<i>Didymomyia tiliacea</i> (Bremi, 1847) (an <i>Tilia cordata</i>)		2-1	/	/	Ga	JM
04	<i>Iteomyia capreae</i> (Winnertz, 1853) (an <i>Salix caprea</i>)		1-1, 2-1	/	/	Ga	JM
05	<i>Janetiella lemeei</i> (Kieffer, 1904) (an <i>Ulmus glabra</i>)		1-1	/	/	Ga	JM

Nr.	Taxon	RD/RT	Fundort	Ex.	CT	Methode	Erfasser
06	<i>Macrodiplosis pustularis</i> (Bremi, 1847) (an <i>Quercus robur</i>)		1-1	/	/	Ga	JM
07	<i>Mikiola fagi</i> (Hartig, 1839) (an <i>Fagus sylvatica</i>)		2-1	/	/	Ga	JM
08	<i>Taxomyia taxi</i> (Inchbald, 1861) (an <i>Taxus baccata</i>)		1-1	/	/	Ga	JM
	TIPULIDAE (SCHNAKEN)						
09	<i>Ctenophora (Cnemoncosis) festiva</i> Meigen, 1804		1-1	1	x	EKL	AW
10	<i>Ctenophora (Cnemoncosis) ornata</i> Meigen & Wiedemann, 1818		11	2	x	LF	AW
11	<i>Dictenidia bimaculata</i> (Linnaeus, 1761)		4-1	1	x	LF	AK
12	<i>Nephrotoma appendiculata appendiculata</i> (Pierre, 1919)		2-1, 5-3	5	x	LF	AW, EA
13	<i>Nephrotoma flavescens</i> (Linnaeus, 1758)		1-2, 2-1, 3-1, 5, 5-3	7	x	KFA, LF	AW, EA, JM, K&W
14	<i>Nephrotoma quadrifaria quadrifaria</i> (Meigen, 1804)		5	4	x	KFA	K&W
15	<i>Tanyptera atrata atrata</i> (Linnaeus, 1758)		1-1	2	x	EKL, FO	AW, CP
16	<i>Tipula (Acutipula) fulvipennis</i> De Geer, 1776		5	1	x	KFA	K&W
17	<i>Tipula (Dendrotipula) flavolineata</i> Meigen, 1804		1-1, 4-1	3	x	EKL, LF	AK, AW
18	<i>Tipula (Lunatipula) alpina</i> Loew, 1873		5	1	NF	KFA	K&W
19	<i>Tipula (Lunatipula) bullata</i> Loew, 1873		3-2, 5	2	NF	KFA, LF	JM, K&W
20	<i>Tipula (Lunatipula) fascipennis</i> Meigen, 1818		5, 5-3	2	x	KFA, LF	AW, K&W
21	<i>Tipula (Lunatipula) livida livida</i> Van der Wulp, 1858		3-2	1	x	LF	JM
22	<i>Tipula (Lunatipula) lunata</i> Linnaeus, 1758		3-2, 5	2	x	KFA, LF	JM, K&W
23	<i>Tipula (Lunatipula) vernalis</i> Meigen, 1804		10	1	x	EKL	AW
24	<i>Tipula (Pterelachisus) pabulina</i> Meigen, 1818		1-2, 2-1, 4-1	3	x	LF	AK, EA, JM
25	<i>Tipula (Vestiplex) nubeculosa</i> Meigen, 1804		5	1	x	KFA	K&W
26	<i>Tipula (Vestiplex) scripta</i> Meigen, 1830		1-1, 3-1, 3-2, 4-1, 5, 5-3, 8-2	22	x	KFA, LF	AK, AW, JM, K&W
27	<i>Tipula (Yamatotipula) caesia</i> Schummel, 1833		3-2	2	x	LF	JM
28	<i>Tipula (Yamatotipula) lateralis</i> Meigen, 1804		2-1	1	x	LF	EA
29	<i>Tipula (Yamatotipula) pruinosa pruinosa</i> Wiedemann, 1817		2-1	1	x	KF	JM

Nr.	Taxon	RD/RT	Fundort	Ex.	CT	Methode	Erfasser
BRACHYCERA (FLIEGEN)							
BRACHYCERA ORTHORRHAPHA							
ASILIDAE (RAUBFLIEGEN)							
30	<i>Dioctria linearis</i> (Fabricius, 1787)		5-3	1	x	KF	AK
31	<i>Leptogaster cylindrica</i> (De Geer, 1776)		5-1, 5-3, 11	10	x	FO, KF, LF	AK, AP, AS, AW, EA
32	<i>Neoitamus socius</i> (Loew, 1871)		5	1	x	KF	SP
RHAGIONIDAE (SCHNEPFENFLIEGEN)							
33	<i>Chrysopilus cristatus</i> (Fabricius, 1775)		2-1	1	/	KF	EA
34	<i>Ptiolina obscura</i> (Fallén, 1814)		2-1	1	/	LF	EA
35	<i>Rhagio maculatus</i> (De Geer, 1776)		2-1, 3-1, 5	14	/	KF, LF	EA, MKh
STRATIOMYIDAE (WAFFENFLIEGEN)							
36	<i>Beris chalybata</i> (Forster, 1771)		2-1	1	x	LF	EA
37	<i>Chloromyia formosa</i> (Scopoli, 1763)		5, 5-3	2	x	KF	AS, SP
38	<i>Microchrysa flavicornis</i> (Meigen, 1822)		3-1	1	x	LF	MKh
39	<i>Oplodontha viridula</i> (Fabricius, 1775)		2-1	1	x	KF	EA
40	<i>Sargus iridatus</i> (Scopoli, 1763)		3-1	1	x	FS	EA
TABANIDAE (BREMSEN)							
41	<i>Chrysops caecutiens</i> (Linnaeus, 1758)		5-2	1	/	KF	JK
BRACHYCERA ASCHIZA							
LONCHOPTERIDAE (LANZENFLIEGEN)							
42	<i>Lonchoptera bifurcata</i> (Fallén, 1810)		2-1	8	x	LF	EA
43	<i>Lonchoptera lutea</i> Panzer, 1809		2-1, 5	126	x	FS, KF, LF	DM, EA, MKh
44	<i>Lonchoptera tristis</i> Meigen, 1824		2-1	4	x	FS, LF	EA
SYRPHIDAE (SCHWEBFLIEGEN)							
45	<i>Brachymyia berberina</i> (Fabricius, 1805)		3-1	1	x	LF	AW
46	<i>Brachyopa bicolor</i> (Fallén, 1817)	3/3	1-1	1	x	EKL	AW
47	<i>Epistrophe flava</i> Doczkal & Schmid, 1994		2-1	1	x	MF	JM
48	<i>Episyrphus balteatus</i> (de Geer, 1776)		4-1	1	x	LF	AK
49	<i>Eristalis nemorum</i> (Linnaeus, 1758)		5	1	x	KF	SP
50	<i>Eristalis pertinax</i> (Scopoli, 1763)		2-1	2	x	MF	JM
51	<i>Eristalis tennax</i> (Linnaeus, 1758)		1-1	1	x	KF	JM
52	<i>Eupeodes corollae</i> (Fabricius, 1794)		4-1	1	x	LF	AK
53	<i>Ferdinanda cuprea</i> (Scopoli, 1763)		2-1	1	x	KF	JM
54	<i>Melanostoma mellinum</i> (Linnaeus, 1758)		3-2, 5-3	3	x	KF, LF	AS, JM
55	<i>Paragus haemorrhous</i> Meigen, 1822		5-3	2	x	KF	AS
56	<i>Pipizella viduata</i> (Linnaeus, 1758)		5	1	x	KF	SP
57	<i>Sphaerophoria scripta</i> (Linnaeus, 1758)		1-2	1	x	LF	MKh
58	<i>Temnostoma vespiformis</i> (Linnaeus, 1758)		2-1	1	x	MF	JM
59	<i>Volucella inflata</i> (Fabricius, 1794)	1/3	2-1	1	(NF)	KF	DM

Nr.	Taxon	RD/RT	Fundort	Ex.	CT	Methode	Erfasser
60	<i>Volucella pellucens</i> (Linnaeus, 1758)		1-1	1	x	KF	LS
61	<i>Xylota segnis</i> (Linnaeus, 1758)		2-1	1	x	KF	JM
BRACHYCERA ACALYPTRATA							
AGROMYZIDAE (MINIERFLIEGEN)							
62	<i>Agromyza dipsaci</i> Hendel, 1927 (an <i>Dipsacus fullonum</i>)		1-1	/	/	Mi	JM
63	<i>Agromyza idaeiana</i> Hardy, 1853 (an <i>Filipendula ulmaria</i> , <i>Potentilla reptans</i>)		2-1	/	/	Mi	JM
64	<i>Agromyza nana</i> Meigen, 1830 (an <i>Medicago sativa</i> , <i>Melilotus officinalis</i>)		1-1, 3	/	/	Mi	JM
65	<i>Agromyza reptans</i> Fallén, 1823 s.l. (an <i>Urtica dioica</i>)		2-1	/	/	Mi	JM
66	<i>Amauromyza labiatarum</i> (Hendel, 1920) (an <i>Lamium galeobdolon</i> , <i>Stachys sylvatica</i>)		1-1, 2-1, 3	/	/	Mi	JM
67	<i>Amauromyza lamii</i> (Kaltenbach, 1858) (an <i>Stachys sylvatica</i>)		1-1, 2-1, 3	/	/	Mi	JM
68	<i>Amauromyza verbasci</i> (Bouché, 1847) (an <i>Lamium galeobdolon</i> , <i>Stachys sylvatica</i>)		9	/	/	Mi	JM
69	<i>Aulagromyza hendeliana</i> (Hering, 1926) (an <i>Lonicera xylosteum</i>)		1-1, 2-1, 3, 4-1	/	/	Mi	AH, JM
70	<i>Galiomyza cf. morio</i> (Brischke, 1880) (an <i>Galium sylvaticum</i>)		2-1	/	/	Mi	JM
71	<i>Liriomyza bryoniae</i> (Kaltenbach, 1858) (an <i>Atropa belladonna</i>)		9	/	/	Mi	JM
72	<i>Liriomyza eupatorii</i> (Kaltenbach, 1873) (an <i>Eupatorium cannabinum</i>)		2-1	/	/	Mi	JM
73	<i>Liriomyza strigata</i> (Meigen, 1830) (an <i>Crepis paludosa</i> , <i>Primula veris</i>)		1-1, 2-1	/	/	Mi	JM
74	<i>Phytomyza adjuncta</i> Hering, 1928 (an <i>Pimpinella major</i>)		3	/	/	Mi	JM
75	<i>Phytomyza agromyzina</i> Meigen, 1830 (an <i>Cornus sanguinea</i>)		1-1	/	/	Mi	JM
76	<i>Phytomyza angelicae</i> Kaltenbach, 1872 (an <i>Angelica sylvestris</i>)		2-1	/	/	Mi	JM
77	<i>Phytomyza angelicastris</i> Hering, 1932 (an <i>Angelica sylvestris</i>)		2-1	/	/	Mi	JM
78	<i>Phytomyza chaerophylli</i> Kaltenbach, 1856 (an <i>Chaerophyllum temulum</i>)		3	/	/	Mi	JM
79	<i>Phytomyza elsae</i> Hendel, 1927 (an <i>Bupleurum longifolium</i>)		1-2	/	/	Mi	JM
80	<i>Phytomyza hendeli</i> Hering, 1923 (an <i>Anemone nemorosa</i>)		1-1	/	/	Mi	JM

Nr.	Taxon	RD/RT	Fundort	Ex.	CT	Methode	Erfasser
81	<i>Phytomyza lappae</i> Goureau, 1851 (an <i>Arctium</i>)		1-1	/	/	Mi	JM
82	<i>Phytomyza minuscula</i> Goureau, 1851 (an <i>Aquilegia vulgaris</i>)		1-1	/	/	Mi	JM
83	<i>Phytomyza pauliloewii</i> Hendel, 1920 (an <i>Pimpinella major</i>)		3	/	/	Mi	JM
84	<i>Phytomyza podagrariae</i> Hering, 1954 (an <i>Aegopodium podagraria</i>)		2-1	/	/	Mi	JM
85	<i>Phytomyza ranunculi</i> (Schrank, 1803) (an <i>Ranunculus repens</i>)		2-1	/	/	Mi	JM
86	<i>Phytomyza ranunculivora</i> Hering, 1932 (an <i>Ranunculus acris</i>)		3	/	/	Mi	JM
87	<i>Phytomyza sphondylii</i> Robineau-Desvoidy, 1851 s.l. (an <i>Heracleum sphondylium</i>)		3	/	/	Mi	JM
CHAMAEMYIIDAE (BLATTLAUSFLIEGEN)							
88	<i>Chamaemyia polystigma</i> (Meigen, 1830)		5-1	1	/	KF	EA
CHLOROPIDAE (HALMFLIEGEN)							
89	<i>Dicraeus vagans</i> (Meigen, 1838)		1-1, 5, 5-3	17	x	KF, KFA	EA, JM, K&W
90	<i>Meromyza saltatrix</i> (Linnaeus, 1761)		1-1	4	x	KF	JM
91	<i>Oscinella frit</i> (Linnaeus, 1758)		1-1	1	x	KF	JM
92	<i>Oscinimorpha minutissima</i> (Strobl, 1900) 3/-		5-3	1	x	KF	SP
93	<i>Thaumatomyia glabra</i> (Meigen, 1830)		5	1	x	KFA	K&W
94	<i>Trachysiphonella scutellata</i> (von Roser, 1840)		1-1, 5-3	7	x	KF	AK, EA, JM
95	<i>Tricimba cincta</i> (Meigen, 1830)		1-1, 4-1, 5, 5-3	8	x	KF, KFA, LF	AK, EA, JM, K&W
CONOPIDAE (BLASENKOPFFLIEGEN)							
96	<i>Sicus ferrugineus</i> (Linnaeus, 1761)		5-3	1	x	KF	AK
DROSOPHILIDAE (FRUCHT-, TAUFLEGEN)							
97	<i>Amiota basdeni</i> d'Assis-Fonseca, 1965		1-1, 2-1	15	x	EKL, KF, KöF, LF, MF	AW, JM
98	<i>Chymomyza fuscimana</i> (Zetterstedt, 1838)		2-1	5	x	MF	JM
99	<i>Drosophila funebris</i> (Fabricius, 1787)		1-1	1	x	LF	AW
100	<i>Drosophila kuntzei</i> Duda, 1924		5-3	1	x	LF	AW
101	<i>Drosophila melanogaster</i> Meigen, 1830		2-1	1	x	LF	EA
102	<i>Drosophila obscura</i> Fallén, 1823		1-1	1	x	EKL	AW
103	<i>Drosophila subobscura</i> Collin, 1936		1-1	20	x	EKL	AW
104	<i>Drosophila subsilvestris</i> Hardy & Kaneshiro 1968		1-1	7	x	EKL	AW

Nr.	Taxon	RD/RT	Fundort	Ex.	CT	Methode	Erfasser
105	<i>Hirtodrosophila confusa</i> (Stæger, 1844)		1-1	1	x	LF	AW
106	<i>Lordiphosa andalusica</i> (Strobl, 1906)		2-1	4	x	KF, LF	EA, JM
107	<i>Scaptodrosophila deflexa</i> Duda, 1924		1-1	6	x	KöF, LF	AW
108	<i>Scaptomyza flava</i> (Fallén, 1823)		1-1, 5-1	2	x	KF	JM, MKh
109	<i>Scaptomyza graminum</i> (Fallén, 1823)		1-1, 2-1	2	x	KF, LF	EA, JM
110	<i>Scaptomyza pallida</i> (Zetterstedt, 1847)		2-1, 3-1, 5-1	15	x	KF, LF, MF	EA, JM
DRYOMYZIDAE (BAUMFLIEGEN)							
111	<i>Dryope flaveola</i> (Fabricius, 1794)		1-1, 2-1	4	x	EKL, LF	AW, EA
MICROPEZIDAE (STELZENFLIEGEN)							
112	<i>Calobata petronella</i> (Linnaeus, 1761)		2-1	1	x	LF	EA
113	<i>Neria cibaria</i> (Linnaeus, 1761)		2-1	1	x	FS	EA
OPOMYZIDAE (GRAS-, WIESENFLIEGEN)							
114	<i>Opomyza florum</i> (Fabricius, 1794)		2-1, 5-1	2	x	KF, LF	EA
115	<i>Opomyza germinationis</i> (Linnaeus, 1758)		5-1	4	x	KF	EA, MKh
PALLOPTERIDAE (ZITTERFLIEGEN)							
116	<i>Toxoneura trimacula</i> (Meigen, 1826)		2-1	1	x	LF	EA
PERISCELIDIDAE							
117	<i>Periscelis (Myodris) annulata</i> (Fallén, 1813)		1-1	63	x	EKL, LF	AW
118	<i>Periscelis (M.) haennii</i> Paltrinieri & Roháček, 2022		1-1	8	NF	EKL, KöF	AW
119	<i>Periscelis (M.) pirircerus</i> -Tolrá & Verdugo Páez, 2009		1-1	39	NF	EKL, LF	AW
120	<i>Periscelis (s.str.) laszloi</i> Roháček, 2022		1-1	1	NF	EKL	AW
TEPHRITIDAE (BOHRFLIEGEN)							
121	<i>Euleia heraclei</i> (Linnaeus, 1758) (an <i>Pimpinella major</i>)		3	/	x	Mi	JM
122	<i>Noeeta pupillata</i> (Fallén, 1814) (an <i>Hieracium murorum</i>)		1-1	/	x	Ga	JM
123	<i>Trypeta zoe</i> Meigen, 1826 (an <i>Eupatorium cannabinum</i>)		1-1, 2-1	/	WF	Mi	JM
BRACHYCERA CALYPTRATA							
ANTHOMYIIDAE (BLUMENFLIEGEN)							
124	<i>Pegomya laticornis</i> (Fallén, 1825) (an <i>Arctium</i>)		3	/	/	Mi	JM
125	<i>Pegomya solennis</i> (Meigen, 1826) (an <i>Rumex sanguinalis</i>)		2-1, 9	/	/	Mi	JM