JAHRBUCH

DES

OÖ. MUSEALVEREINES GESELLSCHAFT

FÜR

LANDESKUNDE

141. Band

1. Abhandlungen



Linz 1996

Inhaltsverzeichnis

Werner Pichler: Die Felsbilder des Wolfgangtales	7
Thomas Stöllner: Neue Beiträge zur vorgeschichtlichen Besiedlung von Hallstatt	117
Werner Lugs: Beitrag zur Lokalisierung der Römerorte Joviacum und Marinianium	159
Ekkehard Weber: Wieder einmal: Die Statio Esc- Ergänzende Bemerkungen von Gerhard Winkler	179
Alice Kaltenberger: Die Grabungen des Österreichischen Archäologischen Instituts im ehemaligen Benediktinerkloster ("Schloß") Mondsee, III. Die frühneuzeitliche Malhornware	187
Georg Wacha: Rechtsarchäologie von Oberösterreich	229
Hans Krawarik: "Offizier und Familia Collegio". Zur Entwicklung von Stiftsverwaltungen in der frühen Neuzeit	259
Brigitte Heinzl: Die Sammlung Moriz von Az im oberösterreichischen Landesmuseum in Linz	289
Walter Aspernig: Prof. Dr. Kurt Holter – Werkverzeichnis	339
Gerfried Deschka/Josef Wimmer: Ökologische Valenzanalyse mit Großschmetterlingen als Indikatoren in der Gemeinde Waldhausen in Oberösterreich	341
Gertrud Th. Mayer: Die Grauammer (Miliaria Calandra) in Oberösterreich	
Erwin M. Ruprechtsberger: Nachruf David Mitterkalkgruber (1913–1996)	421
Erwin M. Ruprechtsberger: Dachstein. Vier Jahrtausende Almen im Hochgebirge	423
Besprechungen	427

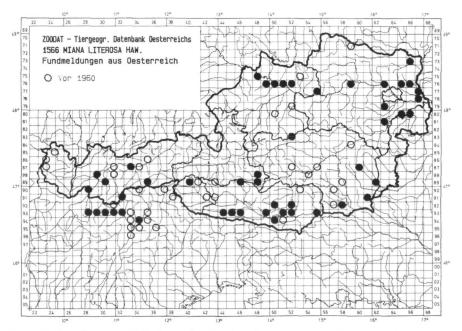
Raupe lebt im Herbst in den Zwiebeln von Liliaceen, nach der Überwinterung an den Blättern. Solchen Ansprüchen entsprechen die Wachau, der Hundsheimer Berg und seine Umgebung, wo diese Art auch vorkommt.

In Oberösterreich wurde diese Art zum ersten Mal in der Biozönose 1 von Brandstetter gefunden. Dieser Fund ist im vorliegenden Projekt der einzige Erstfund für Oberösterreich, was nicht verwundert, da Oberösterreich lepidopterologisch zu den besterforschten Ländern gehört.

Gefährdungsgrad: Nicht angegeben (Erstfund für Oberösterreich). -Schutzwürdigkeitsindex: 21,31.

Mesoligia literosa Haw. (Verbreitungskarte 13)

Ein sehr stenöker, kleiner Eulenfalter, angepaßt an sandige Biotope mit Vorkommen von höheren Gräsern, an deren Wurzeln und in deren Stengeln die Raupe lebt (Forster & Wohlfahrt 1971). In der Literatur werden mehrere wenig verwandte Gräser als Futterpflanze angegeben. Daher wird angenommen, daß die Art in Gramineen-Biozönosen vorkommt, was eine recht undeutliche Aussage darstellt.



Karte 13: Die allgemeine Verbreitung der Mesoligia literosa (= Miana literosa) umfaßt Europa, Nordafrika, Vorder- und Mittelasien (HACKER 1989). Aus Oberösterreich liegen nur ganz wenige Fundmeldungen vom Donautal und den wärmsten Lagen des Mühlviertels vor. Südlich der Donau wurde sie nur vor 1960 gefunden.

Der Fund in Waldhausen in der Biozönose 1 durch Brandstetter ist als besondere Seltenheit für unser Bundesland zu werten, da Oberösterreich als ganz arges glaziales Devastationsgebiet gilt. Die Biozönose 1 kommt als Feuchtbiotop den Ansprüchen dieser Art besonders entgegen.

Stark gefährdet. - Schutzwürdigkeitsindex: 10,03.

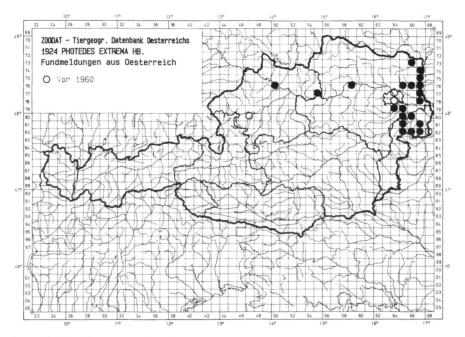
Nonagria typhae THNBG. (Große Schilfeule), (Farbbild 16)

Die Große Schilfeule ist eine Seltenheit in Oberösterreich, obwohl die Art weit verbreitet ist. Ihre Lebensweise und Metamorphose ist an das Vorkommen von Schilf gebunden. Der ökologische Vorteil dieser Art ist es, daß sie sich auch auf kleinsten Schilfbeständen halten kann, eine Strategie, die ihr das Überleben in der Biozönose 1 sicherte.

Gefährdungsgrad: +. – Schutzwürdigkeitsindex: 9,09.

Chortodes extrema HB. (Verbreitungskarte 14)

Eine unscheinbare Eule, die ausschließlich von Feuchtbiotopen bekannt ist (Forster & Wohlfahrt 1971). In Österreich wurde sie nur in den Bundes-



Karte 14: *Photedes extrema* (= *Chortodes* extrema) ist in Oberösterreich einer der seltensten Schmetterlinge überhaupt. In Österreich auf das Donautal und den planaren und kollinen Osten beschränkt. Ein einziger oberösterreichischer Fund vor 1960 außerhalb des Donautales. Die Art dürfte auf das Vorkommen von Reitgras gebunden sein.

ländern Niederösterreich, Wien und dem Burgenland nachgewiesen (HUEMER & TARMANN 1993).

Diese Art gilt in Oberösterreich als besondere Seltenheit. Die Raupe lebt monophag in den Stengeln von Calamagrostis epigeios L. (Gramineae), dem Land-Reitgras. Diese robuste und präpotente Pflanze verdrängt alle anderen Pflanzen in ihrer unmittelbaren Umgebung, u. a. auch junge Forstpflanzen. Die Verbreitung erfolgt neben der Samenausbreitung auch durch dünne, unterirdische Ausläufer. Das Gras wird bis zu 150 cm hoch und sehr breit und besitzt sehr scharfe, nährwertarme und schwer verdauliche Blätter. Allgemeine Chorologie des Schmetterlings: Vorwiegend an den Küsten der Ostund Nordsee, im Binnenland nur in der Schweiz, in Baden, Oberbayern und in Ungarn (Forster & Wohlfahrt 1971). Chorologie in Österreich: Nur in Oberösterreich, Niederösterreich, Wien und dem Burgenland.

Stark gefährdet. – Schutzwürdigkeitsindex: 14,2.

Orthosia populeti F. (Espen-Frühlingseule)

Die Zitterpappel-Frühlingseule ist weit verbreitet, aber selten und lokalen Bedingungen unterworfen. Nach Auffassung des Erstautors hat sie eine Präferenz für trockene Zitterpappelbestände und weniger für solche in Auen und an Flußläufen, eine spezielle Adaptation, die in der Biozönose 7 auch vom Zweitautor bestätigt wurde. Die monophage Raupe lebt in freier Natur nur auf Zitterpappel.

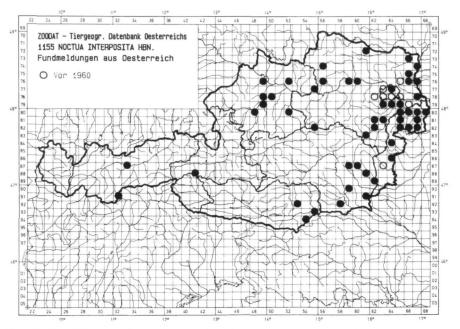
Noctua interposita HB. (Verbreitungskarte 15)

Ein mittelgroßer, schwer determinierbarer, seltener Eulenfalter mit einer weiten Verbreitung in Mitteleuropa. Die Entwicklungs- und auch die Verbreitungsangaben dieser Art lassen noch einiges zu klären übrig, so ist noch immer nicht erforscht, welche Lebensgemeinschaften bevorzugt werden, und ob es sich nicht doch um eine wandernde Art handelt.

In Waldhausen wurde *interposita* in der Biozönose 5 von Ortner gemeldet. Stark gefährdet. – Schutzwürdigkeitsindex: 5,68.

Eurois occulta L. (Große Erdeule)

Die Große Erdeule ist in Oberösterreich schon zur Seltenheit geworden und auch mit raffinierten Sammelmethoden oft ein ganzes Jahr oder jahrelang nicht zu finden. Die Raupe lebt vorwiegend auf Heidelbeeren, kann aber auch an anderen Pflanzen vorkommen. Der Erstautor hat sie auch in Gebieten gefunden, in denen keine Heidelbeeren vorkommen. Das Vorkommen in der Biozönose 4 paßt gut zu den ökologischen Ansprüchen der Art.



Karte 15: Die Verbreitung der vorderasiatisch-mediterranen *Noctua interposita* ist wegen der Verwechslungen mit *Noctua orbona* und *comes* nur unvollkommen bekannt (HACKER 1989). Die sehr seltene Art scheint in Oberösterreich weit verbreitet zu sein.

Verzeichnis der Arten, Verteilung auf die Biozönosen

Biozönosen

	1	2	3	4	5	6	7
Hepialidae							
Triodia sylvina (L.) Ampfer-Wurzelbohrer Phymatopus hectus (L.) Heidekraut-Wurzelbohrer Hepialus humuli (L.) Hopfen-Wurzelbohrer	X	X	X	X	X X	X	Х
Psychidae							
Psyche casta (Pall.) Rauch-Sackträger Bijugis bombycella (Denis & Schiff.) Ocker Sackträger	X					X	
Epichnopterix plumella (Denis & Schiff.) Flockiger Sackträger					X		

	1	_)	4)	U	/
Cossidae		_					
Zeuzera pyrina (L.) Blausieb					x		
Zygaenidae							
Zygaena carniolica (Scop.) Esparsetten-Zygäne filipendulae (L.) Erdeichel-Zygäne lonicerae (Scheven) Geißblatt-Zygäne Adscita notata (Z.) Flockenblumen-Grünzygäne			x x	x			x
Limacodidae							
Apoda limacodes (HUFN.) Asselspinner, Schildmotte	X	X		x	X	X	X
Lasiocampidae							
Malacosoma neustrium (L.) Ringelspinner Trichiura crataegi (L.) Weißdornfalter Poecilocampa populi (L.) Pappelspinner		X X X	x	X	X X	X X	X X X
Lasiocampa quercus (L.) Eichenspinner, Quittenvogel trifolii (Denis & Schiff.) Kleespinner	x		X	X			x
Macrothylacia rubi (L.) Brombeerspinner	X	X			x		X
Euthrix potatoria (L.) Trinker, Grasglucke	X	\mathbf{x}			X		X
Cosmotriche lunigera (Esp.) Mondfleckglucke		X	X				X
Phyllodesma tremulifolia (HB.) Eichenglucke							X
Dendrolimus pini (L.) Kiefernspinner	X			X	X		X
Endromidae							
Endromis versicolora (L.) Birkenspinner					X		X
Sphingidae							
Sphinx ligustri (L.) Ligusterschwärmer		x			X		X
Hyloicus pinastri (L.) Kiefernschwärmer	X	X	\mathbf{X}	X	X		X
Smerinthus ocellatus (L.) Abendpfauenauge			X	X			
Mimas tiliae (L.) Lindenschwärmer		X	X	X	X	X	X
Laothoe populi (L.) Pappelschwärmer		X	X	X			Х
Hyles euphorbiae (L.) Wolfsmilchschwärmer							X
Deilephila elpenor (L.) Mittlerer Weinschwärmer		X			X		x
porcellus (L.) Kleiner Weinschwärmer			X	X	X		X

	В	iо	Z	ÖI	o o	s e	e n
	1	2	3	4	5	6	7
Saturnidae							
Aglia tau (L.) Brauner Nagelfleck		x			X		X
Hesperiidae							
Carterocephalus palaemon (PALL.) Gelbwürfeliger Dickkopffalter		X			x		X
Thymelicus sylvestris (PODA) = thaumas Hufn. Ockergelber Dickkopffalter		X			X		X
lineolus (Ochs.) Schwarzkolbiger Dickkopffalter		X					X
Ochlodes venatus faunus Tur. = sylvanus Esp. Braunstrichiger Dickkopffalter		Х					X
Erynnis tages (L.) Dunkler Dickkopffalter	.,	X			X		
Pyrgus malvae (L.) Malven-Dickkopffalter	X				X		X
Papilionidae							
Papilio machaon (L.) Schwalbenschwanz		x			X	X	X
Dismorphidae							
Leptidea sinapis (L.) Senfweißling		X			x		x
Pieride							
Colias. crocea (Geoffrey) Postillion		X				X	X
Gonepteryx rhamni (L.) Zitronenfalter	X	X			X		X
Aporia crataegi (L.) Baumweißling				X			
Pieris brassicae (L.) Großer Kohlweißling		X			X	X	
rapae (L.) Kleiner Kohlweißling		X					X
napi (L.) Rapsweißling Anthocharis cardamines (L.) Aurorafalter	х	X X				X X	X X
Nymphalida e	•	••					
Apatura iris (L.) Großer Schillerfalter							X
Limenitis populi (L.) Eisvogel						X	
Nymphalis polychloros (L.) Großer Fuchs antiopa (L.) Trauermantel	X				X		
Inachis io (L.) Tagpfauenauge					А		x
Vanessa atalanta (L.) Admiral	Х	Х				Х	X
Cynthia cardui (L.) Distelfalter		X				X	X
Aglais urticae (L.) Kleiner Fuchs		x				X	x
• • • • • • • • • • • • • • • • • • • •							

·	В	i o	Z	ö r	0	s e	n
	1	2	3	4	5	6	7
Polygonia c-album (L.) C-Falter		x				x	x
Araschnia levana (L.) Landkärtchen		X		X	X		
Argynnis paphia (L.) Kaisermantel, Silberstrich		X				X	
Mesoacidalia aglaja (L.) Großer Perlmutterfalter		X					X
Fabriciana adippe (Denis & Schiff.) Märzveilchenfalter							X
niobe (L.) Stiefmütterchen-Perlmutterfalter		X					X
Issoria lathonia (L.) Kleiner Perlmutterfalter		X					
Brenthis ino (ROTT.) Violettsilberfalter							X
Clossiana selene (Denis & Schiff.) Braunfleckiger Perlmutterfalter		X					
dia (L.) Hainveilchen-Perlmutterfalter		X					X
Melitaea cinxia (L.) Gemeiner Scheckenfalter		X					X
didyma (Esp.) Roter Scheckenfalter		X					
Mellicta athalia (ROTT.) Wachtelweizen-Scheckenfalter		X				X	X
Satyridae							
Melanargia galathea (L.) Schachbrett, Damenbrett		X				x	X
Kanetisia circe (F.) Waldportier		X				X	X
Maniola jurtina (L.) Großes Ochsenauge		X					X
Aphantopus hyperantus (L.)		X					X
Coenonympha pamphilus (L.) Kl. Wiesenvögelchen	X	X			X		X
Pararge aegeria (L.) Waldbrettspiel		X			X	X	\mathbf{X}
Lasiommata megera (L.) Mauerfuchs		X			X	X	
maera (L.) Braunauge					\mathbf{x}		
Lycaenidae							
Callophrys rubi (L.) Brombeer-Zipfelfalter	x				x		x
Lycaena phlaeas (L.) Feuervögelchen		X					X
tityrus (Poda) = dorilis Hufn. Brauner Feuerfalter		X					X
Everes argiades (PALL.) Kurzschwänziger Bläuling		X					
Maculinea arion (L.) Schwarzgefleckter Bläuling		X					
nausithous (BERGSTR.) = arcas (ROTT.) Schwarzblauer Bläuling		X					
Polyommatus icarus (Rотт.) Hauhechelbläuling		X			X		\mathbf{x}
Drepanidae							
Falcaria lacertinaria (L.) Echsen-Sichelflügel	x			X			X
Watsonalla binaria (Hufn.)	X	X	X	X	x		X

	В	Biozönosen					
	1	2	3	4	5	6	7
Zweipunktierter Sichelflügel	-			_			
cultraria (F.) Buchen-Sichelflügel	X	X	X	X	X		X
Drepana falcataria (L.) Weißer Sichelflügel	X	X		X	X	X	X
Sabra barpagula (Esp.) Eichen-Sichelflügel			х				X
Cilix glaucata (Scop.) Weißer Glanzspinner					X		X
Thyatira batis (L.) Roseneule	X	X		X	X	X	X
<i>Habrosyne pyritoides</i> (Hufn.) = <i>derasa</i> L. Achateule	X	X			X		X
Tethea ocularis (L.) or (DENIS & SCHIFF.)	X	X	X	X	\mathbf{X}	X	X
Braungebänderter Wollrückenspinner							
Tethella fluctuosa (HB.)				X	X		X
Weißgestreifter Wollrückenspinner							
Ochropacha duplaris (L.)	X			X		х	X
Schwarzpunktierter Wollrückenspinner							
Geometridae							
Archiearis parthenias (L.) Birken-Tageule					X		X
Alsophila aceraria (Denis & Schiff.)		X					X
Ahorn-Herbstspanner							
Pseudoterpna pruinata (Hufn.)	X				X		
Grüner Geißkleespanner							
Geometra papilionaria (L.) Grünes Blatt	х				X		X
Comibaena bajularia (DENIS & SCHIFF.)	X	X		X	X		X
= pustulata (Hufn.) Heller Sackträgerspanner							
Hemithea aestivaria (HB.)	X	X		X	X		X
Chlorissa viridata (L.) Weißdorn-Grünspanner				X			
Thalera fimbrialis (Scop.) Hasenröhrchenspanner					X		
Hemistola biliosata (DE VILL.) = chrysoprasaria (Esp.)	X			X	X		X
Jodis lactearia (L.) Glattgestreifter Heidelbeerspanner		X		X	х	X	X
Scopula immorata (L.) Heidekraut-Kleinspanner		X	X	X	X	X	X
nigropunctata (Hufn.) = strigilata (Denis & Schiff.)		X			X		
Ziest-Kleinspanner							
ornata (Scop.) = $paludata$ (L.)	Х	X		х	X		X
Rotbrauner Kleinspanner							
immutata (L.) Wegerich-Kleinspanner		X		х			
floslactata (HAW.)		Х					
Idaea serpentata (Hufn.)		X					X
sylvestraria (HB.)	x						
biselata (Hufn.) Breitgesäumter Kleinspanner					X		X
virgularia (HB.) = incanata (DENIS & SCHIFF.)					x		
G (-111)							

= seriata Schrank Silbergrauer Kleinspanner							
aversata (L.) Breitgebänderter Kleinspanner	X	X	X	X	X	X	X
degeneraria (HB.)	X						
straminata (Borkh.) = inornata (Haw.)		X		X	X	X	
Strohgelber Kleinspanner							
deversaria (Hs.) Braungebänderter Kleinspanner				X			
Cyclophora albipunctata (Hufn.)		X			X	X	X
quercimontaria (BASTELB.)		X					
Ledergelber Ringfleckspanner							
punctaria (L.) Punktfleckspanner		X		X	X		X
linearia (HB.) Rotgelber Ringfleckspanner		X				X	
Timandra griseata (Petersen)	X	X	X	X	X		X
Rhodostrophia vibicaria (CLERK) Ginsterspanner		X	X		\mathbf{X}		X
Scotopteryx moeniata (Scop.)	X				X		X
Dunkelbraungebänderter Linienspanner							
chenopodiata (L.) Braungebänderter Linienspanner	\mathbf{X}	X		\mathbf{X}	X		X
Xanthorrhoe biriviata (BORKH.)	X	X		X	X	X	X
spadicearia (Denis & Schiff.)		\mathbf{X}		X			X
ferrugata (Clerck) Aschgrauer Labkraut-Blattspanner	· X	X		X	X		X
quadrifasciata (Clerck) Vierbindiger Blattspanner	X			X			X
montanata (Denis & Schiff.)		X	\mathbf{X}	X	\mathbf{X}	X	\mathbf{X}
Schwarzbraunbindiger Blattspanner							
fluctuata (L.) Gemeiner Blattspanner	\mathbf{x}		X	X	X	X	X
Catarboe rubidata (Denis & Schiff.)	\mathbf{X}	X		X	\mathbf{X}	\mathbf{X}	\mathbf{X}
Rotgebänderter Labkrautblattspanner							
cuculata (Hufn.)				X		X	X
Braungebänderter Labkraut-Blattspanner							
Epirrhoe hastulata (HB.)							X
tristata (L.) Braunschwarzer Blattspanner	\mathbf{x}						X
alternata (Müller)	\mathbf{x}	X		X	X	\mathbf{X}	X
rivata (HB.)	X	X		X	X		X
molluginata (HB.)	X				X		
Braungestreifter Labkraut-Blattspanner							
galiata (Denis & Schiff.)					X		
Breitgebänderter Labkraut-Blattspanner							
Camptogramma bilineata (L.)	x	X		X	X	X	X
Ockergelber Blattspanner							
Larentia clavaria (HAW.)							x
Mesoleuca albicillata (L.) Brombeer-Blattspanner	X			x	x		x
•							

	B 1	i o 2	z 3	ö n	1 o 5	s 6	n 7
Lampropteryx suffumata (Denis & Schiff.)	X				X		
Labkraut-Blattspanner							
otregiata (METC.)	X			X			
Cosmorboe ocellata (L.)	X	X	X	X	X	X	X
Schwarzgefleckter Blattspanner							
Eulithis populata (L.) = dotata (L.)	X	X	X	X	X	X	
Hellgelber Blattspanner							
pyraliata (Denis & Schiff.)	X	X		X	X	X	X
Ecliptopera silaceata (DENIS & SCHIFF.)	Х	X	X	X	X	X	X
Weidenröschen-Blattspanner							
capitata (H.S.) Balsaminen-Blattspanner		X				X	X
Chloroclysta siterata (Hufn.) Olivengrüner Blattspanne	er	X	X		X	X	X
citrata (L.) = immanata (HAW.)				X			X
Spitzflügeliger Blattspanner							
truncata (Hufn.) Weißgrauer Blattspanner	Х			X	X		
Cidaria fulvata (Forster) Breitbindiger Blattspanner				X			
Plemyra rubiginata (Denis & Schiff.)							X
Violettroter Kleinspanner							
Pennithera firmata (HB.) Violettgrauer Blattspanner							X
Thera variata (Denis & Schiff.)	X	X	X	X	X	X	X
Gemeiner Fichtennadelspanner							
britannica (Turner) = $albonigrata$ (Gornik)				X	X		
Britischer Tannenspanner							
stragulata (HB.) Heller Tannenspanner		X					X
juniperata (L.) Wacholderspanner		X					
Electrophaes corylata (THNBG.) Linden-Blattspanner			X				X
Colostygia aptata (HB.) Grüngrauer Blattspanner	X						
olivata (Denis & Schiff.) Moosgrüner Blattspanner		X		X	X	X	X
pectinataria (Knoch) = viridaria (F.)	X			X	X		X
Braungefleckter Blattspanner							
Hydriomena furcata (Thnbg.)	X	X		X	X		X
impluviata (Denis & Schiff.)	X	X		X	X		
tersata (Denis & Schiff.)	X				X		X
Graubrauner Waldrebenspanner							
aemulata (HB.) Hellbrauner Waldrebenspanner				X			
Melanthia procellata (Denis & Schiff.)	\mathbf{x}			X	X		X
Waldreben-Blattspanner							
Pareulype berberata (DENIS & SCHIFF.)	\mathbf{x}				\mathbf{x}	X	X
Berberitzen-Blattspanner							

В	iо	Z	ö n	O	s e	n
1	2	2	4	5	6	7

	_						
Spargania luctuata (Denis & Schiff.)	X						
Mondfleck-Blattspanner							
Hydria cervinalis (Scop.) = cervinata (Denis & Schiff.)			\mathbf{x}	\mathbf{X}			X
Rehfarbiger Linienspanner							
undulata (L.) Welliger Haarflockenspanner	X						
Triphosa dubitata (L.) Gemeiner Höhlenspanner			X				
Euphya unangulata (HAW.) Vogelmieren-Blattspanner		X					X
Epirrita dilutata (Denis & Schiff.)		X			X		\mathbf{X}
Durchscheinender Blattspanner							
christyi (Allen)		X					X
autumnata (Воккн.) Weiden-Blattspanner		X					X
Operophtera brumata (L.) Gemeiner Frostspanner		X	X				X
fagata (Scharf.) Weißgrauer Frostspanner		X					\mathbf{x}
Perizoma affinitatum (STEPH.) Lichtnelken-Blattspanne	er	X					
alchemillatum (L.) Hohlzahn-Blattspanner	X	X		X	X	X	X
bifasciatum (HAW.) = unifasciata (HAW.)	X						
Augentrost-Blattspanner							
blandiatum (Denis & Schiff.)	X	X		X			X
albulatum (Denis & Schiff.) Klapper-Blattspanner							X
didymatum (L.) Heidelbeer-Blattspanner				X			
parallelolineatum (RETZ.)	X		X	X			
= vespertaria (Denis & Schiff.) Braunstreifiger Blatts	par	nne	r				
Eupithecia tenuiata (HB.) Salweiden-Blütenspanner			X		X		
haworthiata (Doubleday)							X
abietaria (Goeze) Gallen-Blütenspanner							\mathbf{X}
linariata (Denis & Schiff.) Leinkraut-Blütenspanner					X		
pyreneata (MABILLE) Fingerhut-Blütenspanner				X			
exiguata (HB.) Berberitzen-Blütenspanner							X
venosata (F.) Leimkraut-Blütenspanner	\mathbf{x}				X		
egenaria (H.S.) Linden-Blütenspanner						X	
extraversaria (H.S.) Brustwurz-Blütenspanner		\mathbf{x}					
centaureata (Denis & Schiff.) Dolden-Blütenspanner	X	X		X			X
satyrata (HB.) Flockenblumen-Blütenspanner							X
expallidata (Doubleday) Goldruten-Blütenspanner				X			
assimilata (Doubleday) Hopfen-Blütenspanner						X	
vulgata (HAW.) Gemeiner Blütenspanner		X					X
tripunctaria (H.S.)							X
denotata (HB.) = campanulata (H.S.)		х					
Glockenblumen-Blütenspanner							

	В	i o	Z	ö n	0	s e	n
	1	2	3	4	5	6	7
subfuscata (II um) = agotic sta (II p)							
subfuscata (Haw.) = castigata (HB.)		X					X
Schafgarben-Blütenspanner icterata (De Viller)							
succenturiata (L.)		X		X	X	X	X
Weißgefleckter Schafgarben-Blütenspanner					X		
subumbrata (Denis & Schiff.)							3.5
pimpinellata (HB.) Bibernell-Blütenspanner							X
virgaureata (Doubleday)				37			X
Rötlichgrauer Goldruten-Blütenspanner				X			X
pusillata (Denis & Schiff.) Fichten-Blütenspanner							v
lanceata (HB.) Tannen-Blütenspanner	v				37		X
lariciata (Freyer) Lärchen-Blütenspanner	X	X		х	X		X
tantillaria Boisd.					3.7	3.7	X
Chloroclystis v-ata (HAW.)		X		X	X	X	X
rectangulata (L.) Graugrüner Apfel-Blütenspanner		X		X	X		X
debiliata (HB.) Hellgrüner Heidelbeer-Blütenspanne	> **	X			X	37	X
Anticollix sparsatus (Tr.) Brauner Wellenrandspanner	-1			х		X	
Aplocera plagiata (L.) Grauer Kurzbeinspanner		X		Λ	X	v	v
praeformata (HB.) Oliv Kurzbeinspanner		X			X	X X	X
Euchoeca nebulata (Scop.)	х	X		х	X	Λ	X X
Asthena albulata (Hufn.)	X	Λ	v	X	X	х	Λ
Hydrelia flammeolaria (Hufn.)	X		X	X	X	А	
= luteolata (Denis & Schiff.) Gelber Erlen-Blattspanne.				А	А		
sylvata (Denis & Schiff.) = $testaceata$ (Don.)	X	х		x	3 2		X
Erlen-Blattspanner	А	Λ		Λ	X		Λ
Minoa murinata (Scop.) Wolfsmilchspanner							X
Lobophora halterata (Hufn.) Grauer Lappenspanner		X			x		X
Pterapherapteryx sexalata (RETZ.)	x	X			X		X
Weißgebänderter Lappenspanner	А	Λ			А		
Nothocasis sertata (HB.) Ahorn-Lappenspanner		x					
Calospilos sylvatus (Scop.) Traubenkirschen-Harlekin		А					x
Lomaspilis marginata (L.) Schwarzrandspanner	x	x	x	x	x	x	X
Ligdia adustata (Denis & Schiff.)	Л	X	А	Λ	А	X	X
Spindelbaum-Harlekin		Л				Λ	А
Stegania cararia (HB.)					x		
Gesprenkelter Ganzrandspanner					А		
Semiothisa notata (L.) Gelbbrauner Eckflügelspanner		х			х	x	x
alternata (Denis & Schiff.)	x	X		x	Λ	X	х Х
Gefleckter Eckflügelspanner	Л	Л		Λ		Λ	Л
Geneckter Ecknugeispanner							

I	В	i o	Z	ön		s e	n
1	1	2	3	4	5	6	7
signaria (Up.) Eighten Faldii salananas							
signaria (HB.) Fichten-Eckflügelspanner liturata (CLERCK)					X	X	X
	X	X		X	X	X	X
Violettgrauer Fichten-Eckflügelspanner							
1	X	X	X	X	X		X
Itame brunneata (THNBG.) Heidelbeerspanner					X		
Cepphis advenaria (HB.) Heidelbeer-Braunhalsspanner				X			X
Petrophora chlorosata (Scop.) = petraria (HB.)		Х					X
Farn-Nacktbeinspanner							
Plagodis pulveraria (L.) Weiden-Kammfühlerspanner			Х	X			X
dolabraria (L.) Hobelspanner		X	X				X
Opisthograptis luteolata (L.) Gelber Weißdornspanner			Х	X	X	X	X
	X				X	X	
vespertaria (L.) Birken-Braunhalsspanner							X
Ennomos quercinaria (HUFN.)		X		X			X
Eichen-Zackenrandspanner							
fuscantaria (Haw.) Eschen-Zackenrandspanner							X
Selenia dentaria (F.) = bilunaria (Esp.)		X					X
Dreistreifiger Mondfleckspanner							
	X	X	X		X		
Zweistreifiger Mondfleckspanner							
tetralunaria (Hufn.)		X	X		X	X	X
Dunkelbrauner Mondfleckspanner							
Odontopera bidentata (Clerck)					\mathbf{X}		
= pectinaria (Denis & Schiff.) = dentaria (Hb.)							
Zahnrandspanner							
Crocallis elinguaria (L.) Heidelbeer-Wollbeinspanner		X			\mathbf{X}	X	
Ourapteryx sambucaria (L.)	X	X		X	\mathbf{X}		X
Nachtschwalbenschwanz, Holunderspanner							
Colotois pennaria (L.) Haarrückenspanner		X					X
Angerona prunaria (L.) Schlehenspanner	X	X		\mathbf{X}	X	X	X
Lycia hirtaria (Clerck) Braunbindiger Spinnerspanner						X	X
Biston stratarius (HUFN.) Pappel-Spinnerspanner							X
betularius (L.) Birken-Spinnerspanner		X		•	X		X
Agriopis aurantiaria (HBN.)		X					X
Orangegelber Breitflügelspanner							
Erannis defoliaria (CLERCK) Großer Frostnachtspanner		X	x				X
	X						
Peribatodes rhomboidarius (Denis & Schiff.)		X			X	X	X
Zweifleckiger Baumspanner							

	В	i o	Z	ör	se	e n	
	1	2	3	4	5	6	7
secundarius (Denis & Schiff.) Fichten-Baumspanner	·x	x		х	х		x
Cleora cinctaria (Denis & Schiff.)		X			X		
Ringfleck-Baumspanner							
Deileptenia ribeata (CLERCK)		X			X		
= abietaria (Denis & Schiff.) Tannen-Baumspanner							
Alcis repandatus (L.) Marmorierter Baumspanner	X	X		X	X		X
bastelbergeri (Hirschke)	X	X					
Hypomecis roboraria (Denis & Schiff.)	X	X					Х
Steineichen-Baumspanner							
Serraca punctinalis (SCOP.) Aschgrauer Baumspanner		X		X	x	х	X
Ectropis crepuscularia (Denis & Schiff.)	x		Х				x
= bistortata (Goeze) Zackenstreifiger Baumspanner							
Paradarisa consonaria (HBN.) Birken-Baumspanner	х						
Parectropis similaria (Hufn.) = extersaria (HBN.)		х			X	X	x
Aethalura (Dunn.) punctulata (Denis & Schiff.)				X			x
Ematurga atomaria (L.) Brauner Heidekrautspanner	х	X			x		х
Bupalus piniarius (L.) Kiefernspanner					x		X
Cabera pusaria (L.) Schneeweißer Erlenspanner	х	х		X	X	x	x
exanthemata (Scop.) Bräunlichweißer Erlenspanner		X		х	X	X	x
Lomographa bimaculata (F.)			х	X		х	X
Zweifleckiger Ganzrandspanner							
temerata (Denis & Schiff.)			х	х	x	x	x
Schattenbindiger Ganzrandspanner							
Campaea margaritata (L.)	x	х	х	X	х	x	x
= margaritaria (Denis & Schiff.) Perlspanner							
Hylaea fasciaria (L.) = prosapiaria (L.)	X	X		х	x		x
Roter Kiefernspanner				••			
Puengeleria capreolaria (Denis & Schiff.)	х	х	x	x	x		x
Tannen-Kammfühlerspanner		4.		11	1.		1.
Charissa obscurata (Denis & Schiff.)		x			X		х
Fetthennen-Kugelstirnspanner		21			71		71
Siona lineata (Scop.) Linienspanner	х	x	x	X	X		X
·	11	11	21	21	21		11
Notodontidae							
Phalera bucephala (L.) Mondvogel, Mondfleck					x		X
Furcula furcula (CLERCK) Buchengabelschwanz		X					\mathbf{x}
bifida (Вканм) Kleiner Gabelschwanz					X		
Stauropus fagi (L.) Buchenspinner			X		\mathbf{x}		\mathbf{x}
Peridea anceps (GOEZE) Eichen-Zahnspinner		X	x	X	X	X	\mathbf{x}

	В 1	i o 2	z 3	ön 4	5	s 6	n 7
Notodonta dromedarius (L.) Erlen-Zahnspinner	x	x		X	x	x	x
ziczac (L.) Zickzackspinner		X			X	X	X
tritopha (Denis & Schiff.) = phoebe (Siebert)					X		
Gelbbrauner Zickzackspinner							
Drymonia dodonea (DENIS & SCHIFF.)	x	X	X	X	X	X	X
Ungefleckter Zickzackspinner							
ruficornis (Hufn.) = chaonia (Denis & Schiff.)		X			X	X	X
Dunkelgrauer Zickzackspinner							
Harpya milhauseri (F.) Pergamentspinner							X
Pheosia tremula (Clerck) Pappel-Zahnspinner							X
gnoma (F.) = dictaeoides (Esp.) Birken-Zahnspinner			X				X
Ptilophora plumigera (DENIS & SCHIFF.)	`	X					X
Haarschuppenspinner							
Pterostoma palpinum (CLERCK) Rüsselspinner		X			\mathbf{x}		X
Ptilodon capucina (L.) = camelina (L.)		X		\mathbf{X}	\mathbf{x}	X	X
Kamelspinner							
Ptilodontella cucullina (Denis & Schiff.)	\mathbf{x}	X			\mathbf{X}		X
Ahornzahnspinner							
Leucodonta bicoloria (Denis & Schiff.)							X
Schneeweißer Zahnflügler							
Odontosia carmelita (Esp.) Karmeliterspinner						X	X
Clostera pigra (Hfn.) Kleiner Rauhfußspinner					\mathbf{X}		
Calliteara pudibunda (L.) Streckfuß		X	X		\mathbf{X}		X
Pentophera morio (L.) Trauerspinner							X
Orgya antiqua (L.) Schlehenspinner		X			X		X
Lymantria monacha (L.) Nonne	\mathbf{X}	X			\mathbf{X}		X
Actornis l-nigrum (Müller) V-Spinner		X			X		X
Leucoma salicis (L.) Pappelspinner					X		
Arctiidae							
Miltochrista miniata (J.R.FORSTER) Rosenmotte	x	x		X	x		x
Cybosia mesomella (L.) Elfenbein-Flechtenspinner	\mathbf{x}	X		\mathbf{x}	X		
Atolmis rubricollis (L.) Rothals-Flechtenspinner		X	X	X			
Lithosia quadra (L.) Stahlspinner, Würfelmotte	X				x		X
Eilema deplana (Esp.) Flacher Flechtenspinner	X	X		X	X		X
griseola (HBN.) Bleigrauer Flechtenspinner							X
lurideola (Zincken) Laubholz-Flechtenspinner	X	X		X	x		x
complana (L.) Pappel-Flechtenspinner	X	X		X	X		X
sororcula (HUFN.) Goldgelber Flechtenspinner		X		\mathbf{x}	X	x	X

	В 1	i o 2	z 3	ön 4	1 O 5		e n 7
Physics at this full image (L.) 7 mth in	_						
Phragmatobia fuliginosa (L.) Zimtbär	X	X	X	X	X		X
Spilosoma luteum (Hufn.) = lubricipeda auct. nec (L.)					X		X
Hasenmotte, Gelber Fleckleibbär	37	37		**	17		3.5
lubricipedum (L.) = menthastri (Denis & Schiff.) Punktierter Fleckleibbär	X	X		Х	Х		Х
Diacrisia sannio (L.) Rotrandbär		X			X		
Arctia caja (L.) Brauner Bär		X			X		X
<i>villica</i> (L.) Schwarzer Bär							X
Callimorpha dominula (L.) Schönbär					\mathbf{x}		X
Euplagia quadripunctaria (Poda) Römerzahl	X	X		X	X	X	\mathbf{x}
Noctuidae							
Trisateles emortualis Denis & Schiff.				x			X
Paracolax tristalis (F.) = derivalis (HBN.)				X	x		
Trübgelbe Zünslereule							
Macrochilo cribrumalis (HBN.) Sumpfgras-Zünslereule							x
Herminia tarsicrinalis (KNOCH)	Х			x	x	X	X
Braungestreifte Spannereule							
Treitschkendia tarsipennalis (Tr.)	x						
Helloliv Spannereule							
Quaramia grisealis (Denis & Schiff.)		X		х	x	X	х
Schwarzgestreifte Spannereule							•
Pechipogo strigilata (L.) = barbalis (Clerck)				x	x	х	x
Eichen-Zünslereule							
Polypogon tentacularia (L.) Graugelbe Zünslereule	x						
Zanclognatha lunalis (Scop.) = tarsiplumalis (HBN.)						X	
Gelbbraune Spannereule						11	
zelleralis (Wocke) = tarsicristalis (H.S.)					x		x
Rivula sericealis (Scop.) Gelbe Grasspannereule	х	X	х	x	X	х	X
Parascotia fuliginaria (L.) Schwamm-Spannereule	21	21	71	X	21	71	X
Colobochyla salicalis (Denis & Schiff.)				71	x	x	X
Weiden-Spannereule					71	Λ	Λ
Hypena proboscidalis (L.) Kraut-Zünslereule	x	x		x	x		x
rostralis (L.) Hopfen-Zünslereule	А	X	х	Л	X	x	X
crassalis (F.) = fontis (Thnbg.) Samteule		X	Λ	x	X	Λ	л
Phytometra viridaria (CLERCK) Grünmotteneule		Л		X	Л		v
Scoliopteryx libatrix (L.) Zackeneule	v	v	v	Λ			X
- •	X	Х	X				X
Catocala sponsa (L.) Mittleres Eichenkarmin, Freundin							X
nupta (L.) Rotes Ordensband, Gemahlin					X		

	Вi		Biozör		nose		
	1	2	3	4	5	6	7
Lygephila pastinum (Tr.) Violettgraue Wickeneule		X		X	X		X
viciae (HBN.) Gelbgraue Wickeneule	X	X			X		X
Callistege mi (Clerck)		X					
Euclidia glyphica (L.) Braune Bunteule	X	X					X
Laspeyria flexula (Denis & Schiff.)		\mathbf{x}	X	X	X	X	X
Nola confusalis (H.s.) Weißgrauer Laub-Grauspinner					X	X	X
Nycteola revayana (Scop.) Eichen-Grünspinner	X	X			\mathbf{X}	X	X
Earias vernana (F.) Silberpappel-Grünspinner	X						
Bena prasinana (L.) = bicolorana (Fuessly) Kahnspinner					X		X
Panthea coenobita (Esp.) Klosterfrau					x		
Colocasia coryli (L.) Graue Eicheneule	x	х	X	X		X	X
Acronicta alni (L.) Erleneule			X				X
<i>psi</i> (L.) Pfeileule					х		
aceris (L.) Ahorneule, Roßkastanieneule					x		X
leporina (L.) Wolleule	X				x		х
megacephala (Denis & Schiff.) Großkopf					x		X
auricoma (Denis & Schiff.)							
Gelbgraue Schleheneule	х						x
euphorbiae (Denis & Schiff.) Wolfsmilcheule	-						x
rumicis (L.) Ampfereule	х			х	х	x	
Craniophora ligustri (Denis & Schiff.) Ligustereule		X		11	X	x	x
Cryphia algae (F.) Dunkelgrüne Algeneule		X			X	21	X
Protodeltode pygarga (Hufn.)	x	X		X	X	x	X
Brombeer-Grasmotteneule	71	1		Λ	Λ	Λ	А
Deltode deceptoria (SCOP.)		X			x		
Schwarzbraune Grasmotteneule		Λ			^		
Diachrysia chrysitis (L.) und tutti (Kostrowicki)		x	х	X	x		X
Messingeulen		^	Λ	Λ	А		
chryson (Esp.) Wasserdost-Höckereule							Х
Macdunnoughia confusa (Stephens)			X				
Schafgarben-Höckereule							
Autographa gamma (L.) Gammaeule	X	X	X	X	X		X
pulchrina (Haw.) Silberpunkt-Höckereule		X		X	X		X
<i>jota</i> (L.) Goldenes V		X			X		X
Abrostola triplasia (L.) Nessel-Höckereule							\mathbf{X}
asclepiadis (Denis & Schiff.)			X				
Schwalbenwurz-Höckereule							
Cucullia lucifuga (Denis & Schiff.) Distelmönch					X		

	Bio			iozön			e n
	1	2	3	4	5	6	7
umbratica (L.) Grauer Mönch			-			-	x
verbasci (L.) Wollkraut-Mönch			X				**
Pyramidcampa pyramidea (L.) Pyramideneule		х	X	X	X	X	X
berbera svenssoni (Fletcher)				Х			
perflua (F.) Braungraue Glanzeule		X		Х			х
Adamphipyra livida (Denis & Schiff.)	X	X	х		X	X	X
Tiefschwarze Glanzeule							
Amphipyra tragopoginis (Clerck) Bocksbarteule		X	X	X	\mathbf{x}		X
Pyrrhia umbra (Hufn.) Hauhechel-Blasenstirneule						X	
Elaphria venustula (HBN.) Braune Grasmotteneule	X	X			\mathbf{x}		X
Caradrina morpheus (HUFN.) Salat-Bodeneule		X					
Eremodrina gilva (Donzel) Gelbe Bodeneule	X						
Hoplodrina octogenaria (GOEZE) = alsines (BRAHM)	X	X		X	\mathbf{x}	X	\mathbf{x}
Hühnerdarm-Bodeneule							
blanda (Denis & Schiff.) = taraxaci (Hübner)		\mathbf{X}		X	\mathbf{x}		
Löwenzahn-Bodeneule							
superstes (Ochs.) Gelbgraue Bodeneule							X
respersa (Denis & Schiff.) Hellgraue Bodeneule				X	\mathbf{x}		X
ambigua (Denis & Schiff.)	X	X			\mathbf{x}	X	\mathbf{X}
Bräunlichgraue Bodeneule							
Atypha pulmonaris (Esp.) Lungenkraut-Bodeneule			\mathbf{x}	X	X		
Athetis furvula (HBN.)					X		
Dypterygia scabriuscula (L.) Trauereule	\mathbf{X}				X		
Rusina ferruginea (Esp.) Schatteneule	\mathbf{X}	\mathbf{X}	X	X	X		X
Trachea atriplicis (L.) Grüne Meldeneule	\mathbf{X}	X		\mathbf{X}	X	X	X
Euplexia lucipara (L.) Braune Himbeereule	X	X			X	X	X
Phlogophora meticulosa (L.) Braune Achateule	\mathbf{X}	X	X		\mathbf{x}		X
Actinotia polyodon (Clerck) Rötlichbraune Ribiseleule		X					
Eucarta virgo (Tr.)	X						
Parastichtis suspecta (HBN.) Gras-Flachkopfeule					X		
Cosmia pyralina (Denis & Schiff.)							X
Violettbraune Ulmeneule							
trapezina (L.) Trapezeule	X	X		X	X	X	X
Xanthia togata (Esp.) = lutea (Ström)			X		X		X
= ochreago (Borkh.) Wegerich-Goldeule							
aurago (Denis & Schiff.) Graubraune Goldeule			X		X	X	X
icteritia (Hufn.) = fulvago (L.) Brombeer-Goldeule					X		X
citrago (L.) Zitroneneule, Linden-Goldeule			X		X	X	X
Agrochola lychnidis (Denis & Schiff.)	X		X				

= pistacina (Denis & Schiff.)							
Flockenblumen-Wollschenkeleule							
circellaris (HUFN.) Gras-Wollschenkeleule			X		\mathbf{x}		\mathbf{x}
lota (Clerck) Weiden-Wollschenkeleule					\mathbf{X}	X	X
macilenta (HBN.) Eichen-Wollschenkeleule		X	X		X	X	X
helvola (L.) Fahle Wollschenkeleule			X	X	X	X	X
litura (L.) Dunkelbraune Wollschenkeleule		X	X	X	\mathbf{x}	X	\mathbf{x}
laevis (HBN.) Graue Wollschenkeleule							X
Eupsilia transversa (Hufn.) Mordeule		X	X	X	X		X
Conistra vaccinii (L.) Heidelbeereule		X		X	X	X	X
rubiginosa (Scop.) = v - $punctatum$ (Esp.)						\mathbf{X}	X
Ehrenpreis-Flachleibeule							
rubiginea (Denis & Schiff.)		X					X
Episema glaucina (Esp.) Fahlbraune Lilieneule	X						
Brachylomia viminalis (F.) Violettgraue Blatteule				X		X	
Allophyes oxyacanthae (L.) Weißdorn-Plumpeule					X	X	
Griposia aprilina (L.) Aprileule		X			X		X
Antitype chi (L.) Saudistel-Steineule			X		X		
Ammoconia caecimacula (Denis & Schiff.)	X	X	X	X	X		X
Graubraune Wollrückeneule							
Blepharita satura (Denis & Schiff.)					X	X	X
Mniotype adusta (Esp.) Goldruten-Graseule	X						
Apamea monoglypha (Hufn.) Graue Wurzel-Graseule	X	X		X	X		X
sublustris (Esp.) Gelblichbraune Graseule							X
remissa (HBN.)					X		
sordens (Hufn.) Bräunliche Graseule				X			X
lateritia (Hufn.) Rötlichbraune Graseule	X			X			
Loscopia scolopacina (Esp.) Fahlgelbe Graseule					X		X
Oligia strigilis (L.) Hellbraune Graseule	X	X	X	X	x	X	X
latruncula (Denis & Schiff.)	х	X	x	Х	X	х	X
Mesoligia furuncula (Denis & Schiff.)				Х			
literosa (Haw.)	х						
Mesapamea secalis (L.) Dunkelbraune Graseule						X	X
didyma (Esp.) = secalella (REMM.)	х						
secalis und didyma	X	X		х	х		
Luperina testacea (Denis & Schiff.)	X	x		x		X	x
Gelbbraune Wieseneule							
Amphipoea oculea nictitans (L.)	x	X		х		х	х
fucosa (Freyer) Rotbraune Graswurzeleule				X			
January Manager Character Character Character							

	Bio			iozöno			e n
	1	2	3	4	5	6	7
Gortyna flavago (DENIS & SCHIFF.) Gemeine Markeule	x				х		
Nonagria typhae (Thunbg.) Große Schilfeule					X		
Chortodes extrema (HBN.) Weißgraue Wieseneule	X						
fluxa (HBN.) Hellmans Wieseneule	X				X		
pygmina (HAW.) Rotgelbe Wieseneule							X
Charanyca trigrammica (Hufn.) Gelbe Waldgraseule	X	X		X	\mathbf{X}		X
Lacanobia w-latinum (Hufn.) Ginstereule		X	X	X			X
aliena (HBN.)	X	X	X	X			X
oleracea (L.) Gemüseeule			X			X	\mathbf{X}
thalassina (Hufn.) Graubraune Garteneule				X			X
contigua (Denis & Schiff.) Braungraue Garteneule					X		X
suasa (Denis & Schiff.)		X					X
Hada nana (Hufn.) Zahneule		X	X	X			X
Hecatera bicolorata (HUFN.) Mäuseohr-Garteneule			X				X
Hadena compta (Denis & Schiff.)	X			X			X
Karthäusernelken-Kapseleule							
confusa (Hufn.)	X	X			X		
filograna (Esp.) = filigramma (Esp.)							X
Graubraune Kapseleule							
perplexa (Denis & Schiff.) = lepida (Esper)			X				
Leimkraut-Kapseleule							
Aneda rivularis (F.) Violettbraune Kapseleule	X		X				
Melanchra persicariae (L.) Schwarze Garteneule		X		X	X		X
Caramica pisi (L.) Erbseneule		X		X			
Mamestra brassicae (L.) Kohleule				X			\mathbf{X}
Polia bombycina (HUFN.) Hauhechel-Garteneule							X
nebulosa (Hufn.) Reseda-Garteneule		X			X		X
Mythimna conigera (Denis & Schiff.)	X	\mathbf{x}					
Gelbbraune Schilfgraseule							
ferrago (F.) = lythargyria (Esp.)	X	X		\mathbf{x}	X		X
Rötlichbraune Schilfgraseule							
albipuncta (Denis & Schiff.)	X	X	X	X		X	X
Weißfleckige Schilfgraseule							
impura (HBN.) Graubraune Schilfgraseule	X	X			X		X
pallens (L.) Bleiche Schilfgraseule	X	X					X
<i>l-album</i> (L.) L-Schilfrohreule			X		\mathbf{x}		
Orthosia incerta (HUFN.) Bunte Frühlingseule					X		X
gothica (L.) Gezackte Frühlingseule	x			X	X		X
cruda (Denis & Schiff.) = pulverulenta (Esp.)							x
-							

				•			
Kleine Frühlingseule							
populeti (F.) Zitterpappel-Frühlingseule							X
cerasi (F.) = stabilis (Denis & Schiff.)	x						X
Rotgelbe Frühlingseule							
gracilis (Denis & Schiff.) Graue Frühlingseule							X
munda (Denis & Schiff.) Große Frühlingseule							X
Panolis flammea (DENIS & SCHIFF.)		x	X		X		X
= griseovariegata (GOEZE) Kieferneule, Forleule							
Cerapteryx graminis (L.) Graseule	X	х		X			X
Tholera cespitis (Denis & Schiff.) Lolcheule	X			X	X	X	X
Neuronia decimalis (Poda) Große Raseneule	X	X			X	X	X
Pachetra sagittigera (Hufn.)		X	X	x			X
= loeucophaea (Denis & Schiff.) Weißgraue Garteneule	е						
Axylia putris (L.) Dunkelrandige Erdeule	X	X		X	X		X
Ochropleura plecta (L.) Labkraut-Erdeule	X	X	X	X	X		X
Diarsia mendica (F.) = primulae (Esp.)	х	X			X		x
Primel-Erdeule							
brunnea (Denis & Schiff.) Rotgefranste Erdeule				X	X		X
Noctua pronuba (L.) Hausmutter	X	X	X	X	X		X
fimbriata (Schreber) Große Bandeule		X	X		X		X
orbona (Hufn.) Kleine Bandeule				x	X		
comes (HBN.) Mittlere Bandeule	X				X	X	X
interposita (HBN.)					X		
janthina (Denis & Schiff.) Dunkelbraune Bandeule	X	\mathbf{X}			X		X
Lycophotia porphyrea (Denis & Schiff.)					X		
Geißblatt-Graseule							
Chersotis cuprea (Denis & Schiff.) Kupfer-Erdeule							X
Eurois occulta (L.) Größte Erdeule				\mathbf{x}			
Opigena polygona (Denis & Schiff.)	\mathbf{x}	X	X	\mathbf{x}	\mathbf{x}	X	X
Haarstirnige Erdeule							
Eugnorisma depuncta (L.) Punktierte Erdeule		X			X	X	X
Xestia c-nigrum (L.) Gemeine Erdeule	X	X		X	X	X	X
ditrapezium (DENIS & SCHIFF.) Erdfleckige Erdeule	X	X		X	X	X	X
triangulum (HUFN.) Schwarzfleckige Erdeule	X	\mathbf{x}		X	X	X	X
baja (Denis & Schiff.) Schwarzpunktierte Erdeule		X		X			
rhomboidea (Esp.) Sommer-Erdeule	X				X		X
xanthographa (Denis & Schiff.)					X	\mathbf{x}	x
Rötlichbraune Erdeule							
Eugraphe sigma (Denis & Schiff.) Rotbraune Erdeule		X	X	X	X	X	X

	Biozönose					s e	n
	1	2	3	4	5	6	7
Cerastis rubricosa (Denis & Schiff.)		x		x	x		
Braunrote Wegericheule							
Sora leucographa (Denis & Schiff.)					X		
Graubraune Wegericheule							
Anaplectoides prasina (Denis & Schiff.)	X	X		X	X		
Grüne Erdeule							
Agrotis ipsilon (HUFN.) Ypsiloneule	X	X			X		X
exclamationis (L.) Braungraue Gras-Erdeule	\mathbf{X}	X	X	X	X	X	\mathbf{x}
clavis (Hufn.) = corticea (Denis & Schiff.)		X	\mathbf{X}		X		
Rindengraue Erdeule							
segetum (Denis & Schiff.) Saateule	X	X		X			\mathbf{x}
cinerea (DENIS & SCHIFF.) Aschgraue Ampfereule		X	\mathbf{X}				X

Ökologische Valenz des Untersuchungsgebietes

Jede ökologische Valenzanalyse unterliegt gewissen Störfaktoren, die hier Beachtung finden sollen. Die vorliegende Analyse basiert auf den Aufsammlungen des Jahres 1994, das von einem besonders günstigen Wetter in der ganzen Vegetationsperiode gekennzeichnet wurde. Der Frühling schon war sehr günstig, der Sommer brachte eine Jahrhundert-Trockenheit und sehr heißes, sonniges Wetter. Daher auch ein Einflugjahr, wie es seit Jahrzehnten nicht mehr zu beobachten war. Arten wie Colias crocea, australis und hyale, Pontia daplidice, Pyrameis cardui, Issoria lathonia, Hyles euphorbiae, Macroglossum stellatarum, Autographa gamma, Amphipyra berbera flogen in diesem Jahr nach Oberösterreich ein bzw. traten in großen Mengen auf. Alle diese eignen sich zur vorliegenden Analyse nur bedingt.

Für die ökologische Valenzanalyse Waldhausens war eine Sammelzeit von einer Vegetationsperiode vorgegeben. Diese Zeit war dafür vollkommen ausreichend. Es ist nicht notwendig, jede sehr seltene Art im Untersuchungsgebiet festzustellen, wenn man die Bearbeitungszeit in eine Relation zum Ergebnis stellt.

Wärmeliebende Arten wurden durch das heiße und trockene Untersuchungsjahr in unterschiedlichem Maße begünstigt. Sie sind für eine Analyse sehr wohl geeignet, wenn es sich um bodenständige Arten handelt.

Ökologische Einheiten einer Größe und Art, wie sie hier zur Bearbeitung vorgeschlagen wurden, sind im allgemeinen durch drei hochstenöke Arten

definiert, also verhältnismäßig einfach. Es ist eigenartig, daß für die meisten solchen Valenzanalysen hochkomplizierte Berechnungen verwendet werden.

Die Autoren halten Schädlingsvermehrungen für die Beurteilung der ökologischen Bedingungen eines Untersuchungsgebietes von besonderer Bedeutung. Es ist eigenartig, daß nirgends ein Schädlingsvorkommen eines Schmetterlings festgestellt werden konnte (ausgenommen der Kleinschmetterling Cameraria obridella). Dies ist ein weiteres Kriterium für sehr gesunde und harmonische Lebensgemeinschaften.

Durch die geringen Pflanzungen der Europäischen Roßkastanie im Untersuchungsgebiet ist das schädliche Auftreten der Roßkastanienmotte Cameraria obridella Deschka & Dimic von geringer Bedeutung. Trotzdem seien einige Hinweise dazu vermerkt. Durch moderne biologische Bekämpfungsstrategien lassen sich die Schäden in Grenzen halten. Junge Bäume können mit reinrassigen nordamerikanischen Arten veredelt werden. Als Veredelungsart kann nur das seitliche Einspitzen und als Veredelungsperiode die Monate Juni bis August empfohlen werden. Die Veredelung ist wegen des sehr günstigen Stammwachstums der Europäischen Roßkastanie als Unterlage besser als die Pflanzung nicht veredelter amerikanischer Arten. Mit der Veredelung können Spielformen (unten breite, rotblütige Krone, oben schmale, gelbblütige Krone) sogar empfohlen werden. Es sei ausdrücklich betont, daß die nordamerikanischen Arten gegen die Motte als auch gegen den Roßkastanienpilz resistent sind und eine hohe Resistenz gegen Industrieabgase aufweisen. Der Boden unter älteren Bäumen wird mit einem Kultivator tief belüftet. Düngung mit einem viele Mineralien und Spurenelemente, aber wenig Stickstoff enthaltenden mineralischen Dünger. Alljährliches Entfernen von geschädigten Ästen, jedoch nie ein brutaler Schnitt. Kein Aufkommen von Wassertrieben. Sofortiges Zurückschneiden von Wurzel- und Stammaustrieben unterhalb der ersten kräftigen Äste. Entfernen und Entsorgen allen Herbstlaubes.

Eine biologische Spritzung zur Verwirrung der adulten Motten zur Flugzeit ist recht aufwendig, aber empfehlenswert und unschädlich. Auf diese soll hier nicht eingegangen werden.

In jeder ökologischen Einheit ist die Anzahl und die Kategorie der Rote-Liste-Arten ein Kriterium besonderer Wichtigkeit. Man muß aber bedenken, daß diese Arten auch nicht absolute Wertigkeit besitzen, sondern in jedem Fall der Bewertung irgendeines Fachmannes und mehrerer Fachleute unterliegen. Die Autoren haben bei solchen Einstufungen noch nie einen vollen Konsens der Bearbeiter mit der in den Roten Listen vertretenen Meinung entdeckt. Trotzdem soll die Relevanz von Roten Listen nicht abgewertet werden.

Die gefährdeten Arten

Stark gefährdete Arten:

Adscita notata Z. Zanclognatha zelleralis Wocke

Alsophila aceraria Denis & Schiff.

Chlorissa viridata L.

Lampropteryx otregiata Metc. Eupithecia egenaria H.s. Zanclognatha lunalis Scop.

Eucarta virgo Tr. Agrochola laevis HB.

Mesoligia literosa HAW. Chortodes extrema HB.

Noctua interposita HB.

Gefährdete Arten:

Psyche casta Pall. Melitaea cinxia L. Melitaea didyma Esp.

Sabra harpagula Esp. Tethea ocularis L.

Pseudoterpna pruinata Hufn.

Idaea deversaria H.s.

Cyclophora quercimontaria Bastelb. Rhodostrophia vibicaria Cl.

Larentia clavaria HAW. Euphya unangulata Haw. Eupithecia tenuiata HB. Stegania cararia HB.

Adamphipyra livida Denis & Schiff.

Hoplodrina superstes O. Dypterygia scabriuscula L. Amphipoea fucosa Frey Noctua orbona Hufn.

Potentiell gefährdete Arten:

Bijugis bombycella Denis & Schiff.

Trichiura crataegi L. Pheosia tremulifolia HBN. Thymelicus sylvestris Poda

Limenitis populi L. Melitaea cinxia L. Kanetisia circe F.

Maculinea nautithous Bergstr. Scopula immutata L.

Idaea sylvestraria HB. Scotopteryx moeniata Scop.

Epirrhoe rivata HBN.

Eupithecia linariata Denis & Schiff.

Eupithecia succenturiata L. Antocollix sparsatus Tr. Epione vespertaria L.

Cleora cinctaria Denis & Schiff. Leucodonta bicoloria Denis & Schiff.

Odontosia carmelita Esp.

Arctia villica L. Catocala sponsa L. Elaphria venustula HBN. Parastichtis suspecta HBN.

Mesoligia furuncula Denis & Schiff.

Im Untersuchungsgebiet wurden 54 Arten der "Roten Liste der gefährdeten Tiere Österreichs" festgestellt. Davon entfallen auf die Kategorie "stark gefährdet" 12, auf die Kategorie "gefährdet" 18 und auf die Kategorie "potentiell gefährdet" 24. Dies sind außerordentliche Ergebnisse, wie sie in keiner vergleichbaren, bisher publizierten oberösterreichischen ökologischen Analyse je gefunden wurden.

Aber auch ganz außerordentliche Funde sind für die ökologische Valenz von besonderer Bedeutung, weil Oberösterreich als besterforschtes Bundesland im gut erforschten Österreich eine besondere Stellung einnimmt und daher Neufunde oder Zweitfunde ein außergewöhnliches Ereignis darstellen. Episema glaucina wurde in Waldhausen erstmals in Oberösterreich festgestellt. Agrochola laevis (Verbreitungskarte 10) wurde zum zweiten Male in Oberösterreich gefunden. Weiters ist Athetis furvula (Verbreitungskarte 9) ein ganz besonderes Funddatum; es ist noch nicht klar, ob dieser Waldhausener Fund ein Erst- oder Zweitfund ist. Die Episema glaucina scheint noch nicht unter den gefährdeten Arten Oberösterreichs auf, da sie erst 1994 in diesem Bundesland gefunden wurde. Somit wäre die Liste der stark gefährdeten Arten um eine Art zu ergänzen. Die Rote-Listen-Arten verteilen sich auf die einzelnen Biozönosen wie folgt:

	Stark gefährdet	Gefährdet	Potentiell gefährdet
Biozönose 1:	5	4	5
Biozönose 2:	1	7	5
Biozönose 3:	0	4	0
Biozönose 4:	3	1	6
Biozönose 5:	2	7	9
Biozönose 6:	2	1	3
Biozönose 7:	3	7	13

Analysen der einzelnen Lebensgemeinschaften

Fast alle Rote-Liste-Arten konnten vier Lebensgemeinschaften zugeordnet werden. Nur zwei erwiesen sich als atypisch und konnten nicht in einer der angeführten vier großen ökologischen Einheiten untergebracht werden. Die für Österreich neue Episema glaucina wurde in dieser Liste berücksichtigt.

Wald

Stark gefährdet:

Alsophila aceraria Denis & Schiff.

Eupithecia egenaria H.s.

Zanclognatha lunalis Scop.

Zanclognatha zelleralis Wocke Agrochola laevis HB.

Gefährdet:

Sabra harpagula Esp. Tethea ocularis L.

Cyclophora quercimontaria Bastelb.

Larentia clavaria HAW.

Eupithecia tenuiata HB. Stegania cararia HB.

Adamphipyra livida Denis & Schiff. Dypterygia scabriuscula L.

Potentiell gefährdet:

Trichiura crataegi L. Anticollix sparsatus Tr.

Pheosia tremulifolia Hb. Epione vespertaria L.

Thymelicus sylvestris Poda Leucodonta bicoloria Denis & Schiff.

Limenitis populi L. Odontosia carmelita ESP. Kanetisia circe L. Catocala sponsa L.

Der Wald beherbergt die höchste Artenzahl von allen Lebensgemeinschaften Mitteleuropas; daher entfallen auch in dieser Analyse die meisten Arten auf diese Biozönose. Trotzdem sind in der Gemeinde die Rote-Listen-Arten in einer ganz auffallend großen Zahl vertreten. Dies hat folgende Ursachen: Die Wälder Waldhausens sind zu einem weit überdurchschnittlichen Ausmaß artenreiche Mischwälder. Der Waldzustand kann als noch naturnah angesehen werden. Der Waldhausener Wald besteht aus vielen verschiedenen ökologischen Untereinheiten, und die Waldflora ist artenreich. Die Wälder haben eine für Gebiete außerhalb des Alpengebietes beachtliche vertikale Höhenausdehnung und nehmen eine überdurchschnittlich große Fläche des Gemeindegebietes ein. Es kann nur empfohlen werden, den Waldzustand so zu erhalten, wie er sich derzeit bietet.

Wiesen

Stark gefährdet: Gefährdet: Adscita notata Z. Psyche casta PALL.

Potentiell gefährdet:

Melitaea cinxia L. Hoplodrina superstes O. Melitaea didyma Esp. Scopula immutata L. Idaea deversaria H.s. Epirrhoe rivata HB.

Die Rote-Listen-Arten im Gemeindegebiet sind hoch, obwohl in Oberösterreich die Biodiversität in dieser ökologischen Einheit sehr stark gelitten hat und früher häufige Wiesenarten entweder verschwunden sind oder stark an Populationsdichte verloren haben. Dieser katastrophale und schnell fortschreitende Verlust an Biodiversität der Wiesenfauna in ganz Mitteleuropa wurde bei der Berechnung und Abschätzung der Arten der Roten Listen kaum erfaßt.

Die Autoren führen die – in Relation zu anderen oberösterreichischen Wiesen – noch immer hohe Biodiversität der Wiesenfauna Waldhausens vor allem auf eine späte Mahd zurück. Diese Maßnahme und die Vermeidung mineralischer Dünger verzögern den Artenverlust an Pflanzen und Tieren erheblich.

Der Fund von Adscita notata – einer Art, die in Oberösterreich schon vom Aussterben bedroht ist – spricht für einen zumindest lokal guten Wiesenzustand (Biozönose 4).

Die angeführten 9 Wiesenarten verteilen sich auf alle untersuchten Biozönosen, ausgenommen die Biozönose 3 (vorwiegend Ackerland), auf der nicht einmal eine einzige Wiesenart festgestellt wurde. Die gute Verteilung auf alle übrigen Biozönosen ist auf die Tendenz der Bearbeiter zurückzuführen, die Lichtfanggeräte möglichst frei aufzustellen, und da ist meist ein Wiesengelände gut geeignet.

Interessant die Biozönose 7. Hier wurden drei potentiell gefährdete Wiesenindikatoren gefunden, und auch sonst ist diese Biozönose reich an Wiesenarten. Die Autoren beobachteten dort eine artenreiche Wiesenflora und nicht degradierte und reich gegliederte Waldränder. Nach Auskunft der Besitzerin wird nur organischer Dünger verwendet, der nach den Resultaten dieser Untersuchung die Flora und Fauna nur geringfügig degradiert.

Von der Biozönose 2 wurden vier potentiell gefährdete Wiesenindikatoren gemeldet. Dort wurde eine "sehr artenreiche Kräuterflur" gefunden, eine in Waldhausen nicht seltene Lebensgemeinschaft, die auch eine entsprechende Insektenfauna hervorbringt.

Heiden und Buschsteppen

Stark gefährdet:

Chlorissa viridata L. Noctua interposita HB. Eucarta virgo Tr. Episema glaucina Esp. Mesoligia literosa Haw.

Gefährdet:

Pseudoterpna pruinata HUFN. Noctua orbona Hufn. Rhodostrophia vibicaria Cl.

Potentiell gefährdet:

Idaea sylvestraria HB. Arctia villica L. Scotopteryx moeniata Scop. Elaphria venustula HB. Mesoligia furuncula Denis & Schiff. Eupithecia linariata Denis & Schiff.

Eudithecia succenturiata L.

Die starke Verheidung im Untersuchungsgebiet wird durch die geringe Bodentiefe und die starke Austrocknung des Bodens bewirkt. Sehr kleinräumige steppenähnliche Reste, wie sie in Waldrändern, an Böschungen u. a. zu finden waren, sind weitgehend ungestört erhalten. Ausgesprochene Steppengebiete wie in der nahen Wachau gibt es in Waldhausen nicht. Doch kleinräumige steppenähnliche Formationen mit xerothermen Pflanzen und xerophilen Insekten konnten da und dort gefunden werden. Auffallend die hohe Artenzahl an Schmetterlingen, die an solche Biotope gebunden sind. Es besteht der Verdacht, daß im Untersuchungsjahr xerothermophile Elemente besonders begünstigt wurden.

Es gibt einige sekundäre Trockenbiotope wie jenes in Gloxwald, das nur eine aufgelassene Schottergrube darstellt, die glücklicherweise nicht begrünt, sondern sich selbst überlassen wurde. Dort hat sich eine neue Lebensgemeinschaft etabliert, die besondere Beachtung verdient.

Von den oben angeführten Heide- und Buschsteppenarten wurden allein sieben in diesem Sekundärbiotop gefunden. Dies ist folgend zu deuten: Sekundärbiotope dieser Art werden in kürzester Zeit mit einer wertvollen Sekundärflora und -fauna besiedelt, wenn sie sich ungestört entwickeln können. Es entstehen ökologisch wertvolle Flächen, auf die wir nicht verzichten sollen.

Feuchtgebiete

Im ganzen Gemeindegebiet gibt es keinen größeren Fluß, keinen natürlichen See, keinen größeren Sumpf und kein Hochmoor. Es ist daher nur mit einer sehr beschränkten Zahl von Arten der Feuchtgebiete zu rechnen.

Stark gefährdet:

Lampropteryx otregiata Metc.

Chortodes extrema HB.

Gefährdet: Amphipoea fucosa Frey

Potentiell gefährdet:

Bijugis bombycella Denis & Schiff.

Maculinea nausithous Bergstr.

Parastichtis suspecta HB.

Einige untersuchte Biozönosen haben Anteil an kleinen Feuchtbiotopen, oft nur sekundärer Art. Die Biozönose 1 grenzt an eine kleine, teilweise gemähte Senke mit Sauergräsern und auch Schilf. Hier wurden die beiden stark gefährdeten Arten *Lampropteryx otregiata* (Verbreitungskarte 3) und *Chortodes extrema* festgestellt.

Diese beiden außerordentlichen Funde beweisen, daß sich viele, auch sehr stenöke Arten in einem kleinen, unbedeutenden Feuchtbiotop halten können. Dies ist ein bis jetzt kaum beachtetes Charakteristikum der Feuchtbiotope in ganz Mitteleuropa.

Die Biozönose 4 weist einen flachmoorigen Wiesengrund auf und grenzt an einen kleinen Bach. Auffallend ist das Vorkommen von Torfmoos im Wiesengrund. Auch hier wurde die sehr seltene Lampropteryx otregiata (Verbreitungskarte 3) festgestellt.

Die Biozönose 5 liegt in einem aufgelassenen Steinbruch mit sehr verschiedenen Kleinbiotopen. Die tiefsten Stellen sind mit Wasser gefüllte Becken, auch ein kleiner Schilfbestand hat sich angesiedelt. Das Gebiet ist sich selbst überlassen und wurde nicht begrünt. Dort wurden zwei Indikatoren für Feuchtbiotope gefunden, nämlich Amphipoea fucosa FREY, Nonagraria Ayphae und Parastichtis suspecta. Nach den Erfahrungen der Autoren ergeben sich folgende Schlüsse: Auch sehr kleine, unbedeutend erscheinende Feuchtbiotope beherbergen noch stenöke Arten und sind schon aus diesem Grunde erhaltenswert. Sich selbst überlassene, sekundäre Feuchtbiotope werden schon nach kurzer Zeit mit einer reichen Pflanzen- und Tierwelt besiedelt. Sogar sehr stenöke und seltene Arten siedeln sich rasch an. Alle diese Lebensgemeinschaften sind erhaltenswert, vorausgesetzt, daß die Wasserqualität eine ausreichende Güte aufweist. Begrünungen sind ausnahmslos zu unterlassen, also auch auf anderen Biotopen.

Zusammenfassung

Im Gemeindegebiet von Waldhausen wurden mehr als 500 tag- und nachtaktive Schmetterlingsarten festgestellt. Sie waren die Basis für eine Analyse der ökologischen Valenz des Gemeindegebietes.

Summary

An ecologic analysis of the macrolepidoptera-fauna in the community of Waldhausen in Oberösterreich resulted in more than 500 species, day-active and night active ones. These served as bioindicators for an analysis of the ecology of the community.

Dank

Die Autoren danken der Gemeinde Waldhausen für den Auftrag zur vorliegenden ökologischen Valenzanalyse, die leider verspätet, aber doch vollständig erstellt werden konnte.

Beide Autoren danken ihren Mitarbeitern für die Erhebung der diesem Projekt zugrundeliegenden Daten und die gute Zusammenarbeit während der ganzen Bearbeitung.

Die Autoren und ihre Mitarbeiter danken allen Grundbesitzern für die Erlaubnis zum Sammeln auf ihrem Besitz und die Unterstützung bei der Sammelarbeit.

Das Institut für Umweltinformatik hat die erhobenen Daten eingespeichert und den Bearbeitern zugänglich gemacht. Ohne die ZOODAT wäre die vorliegende Valenzanalyse nicht möglich gewesen. – Durch den unvorhergesehenen Ausfall von Prof. Reichl war die Datensicherung eine besonders schwierige Arbeit, wofür dem Institut besonderer Dank gebührt.

Literatur

- Bergmann, A., 1954: Die Schmetterlinge Mitteldeutschlands. Band 4 (Eulen) Urania, Jena. XII + 1060 S.
- Bergmann, A., 1955: Die Schmetterlinge Mitteldeutschlands. Band 5 (Spanner). Urania, Leipzig und Jena. XXVI + 1267 S.
- Forster, W. & Th. A. Wohlfahrt, 1976: Die Schmetterlinge Mitteleuropas. Band 2 (2. Aufl.), Tagfalter. Frankhsche Verlagshandlung. Stuttgart. 180 S.
- Forster, W. & Th. A. Wohlfahrt, 1960: Die Schmetterlinge Mitteleuropas. Band 3, Spinner und Schwärmer, Frankhsche Verlagshandlung, Stuttgart. 239 S.
- Forster, W. & Th. A. Wohlfahrt, 1971: Die Schmetterlinge Mitteleuropas. Band 4, Eulenfalter. Frankhsche Verlagshandlung. Stuttgart. 329 S.
- Forster, W. & Th. A. Wohlfahrt, 1981: Die Schmetterlinge Mitteleuropas. Band 5, Spanner. Frankhsche Verlagshandlung, Stuttgart. 312 S.
- Gepp, J., 1994: Rote Listen gefährdeter Tiere Österreichs. Grüne Reihe des Bundesministeriums für Umwelt, Jugend und Familie. styria medien service.
- Hacker, H., 1989: Die Noctuidae Griechenlands, Band 2. Herbipoliana, Marktleuthen.
- Hauser, E., 1996: Rote Liste der Groß-Schmetterlinge Oberösterreichs.
 - Beitr.Naturk.Oberösterreich. 4. Linz. In litteris.
- Huemer, P. & G. Tarmann, 1993: Die Schmetterlinge Österreichs. Beilageband 5 zu den Veröffentlichungen des Museums Ferdinandeum. Innsbruck.
- Kusdas, K. & E.R. Reichl, 1973: Die Schmetterlinge Oberösterreichs. Band 1, Tagfalter, Im Auftrag der Entomologischen Arbeitsgemeinschaft am Oberösterreichischen Landesmuseum. Linz. 266 S.
- Kusdas, K. & E. R. Reichl, 1974: Die Schmetterlinge Oberösterreichs. Band 2, Spinner und Schwärmer. Im Auftrag der Entomologischen Arbeitsgemeinschaft am Oberösterreichischen Landesmuseum. Linz. 261 S.
- Kusdas, K. & E. R. Reichl, 1978: Die Schmetterlinge Oberösterreichs. Band 3, Noctuidae 1. Im Auftrag der Entomologischen Arbeitsgemeinschaft am Oberösterreichischen Landesmuseum. Linz. 270 S.
- Leraut, P., 1980: Liste Systematique et Synonymique des Lepidopteres Supplement a Alexanor et au Bulletin de la Societe entomologique de France. Paris.
- Reichl, E. R., 1990: Proposals for Objectiv Deusian over the Prodection Worthiness of Species and Biotops. Syst. Anal. Model. Simul. 7, 1:125–28.
- Wimmer, J. & E. R. Reichl, 1990: Zur Großschmetterlingsfauna der "Pleschinger Sandgrube" bei Linz. Natkdl. Jb. Stadt Linz: 36:71–86. 16 S.