

Fauna 2021

(Centri di referenza in altre relazioni, quindi avifauna, ittiofauna ed erpetofauna escluse)

Lepidotteri: Falene

Prosecuzione dell'indagine di approfondimento sui Lepidotteri, con particolare riferimento a Falene e microlepidotteri, con la consulenza di Pier Giuseppe Varalda e la collaborazione di Elio Cazzuli.

Si allega relazione di P.G. Varalda (Allegato 1), *al fondo di questo testo*

Chiroterti

Durante il 2021 la Convenzione stipulata, a titolo gratuito, con "Chirosphera" ha consentito di continuare i seguenti monitoraggi.

Colonia di Verrua Savoia

Verrua Savoia, numero femmine riproduttive:

Myotis blythii 1029

Myotis crypticus 56

San Genuario, bat box, numero individui:

Pipistrellus kuhlii 62

Lupo (*Canis lupus*)

Formazione:

- Corso di formazione per l'accertamento delle predazioni da Lupo dedicato agli operatori delle WPIU – 13 08 2020.
- Corso di formazione per il monitoraggio della popolazione nazionale di Lupo previsto dalle Linee Guida Nazionali redatte da Ispra nell'ambito del Progetto LIFE Wolf alps EU per le regioni alpine - Avigliana (TO) 15/09/2020.
- Corso per repertatori in affiancamento alle squadre cinofile antiveleno – Chiusa Pesio 12 10 2021.
- Corso Ispra "Operatore monitoraggio nazionale del Lupo" febbraio-marzo 2022

Attività:

- Partecipazione al monitoraggio della specie con l'effettuazione di 12 transetti standardizzati, campionamento occasionale e attività di fototrappolaggio.
- Interventi rivolti a pastori/allevatori per la mitigazione del conflitto con le attività pastorali (Squadre di pronto intervento - WPIU).
- Redazione di indicazioni sulla prevenzione per gli allevatori che stipulano apposite Convenzioni con l'Ente.
- Attività di tutoraggio per due Tesi di Laurea presso Università di Torino.
Relatore: Francesca Marucco.
Studente Fabio Savini
Argomento tesi: *La selezione dell'habitat di un branco di lupi di pianura in provincia di Alessandria.*
Studentessa: Francesca Marras
Argomento tesi: L'arrivo del lupo in pianura: ecologia alimentare del branco dell'Orba in provincia di Alessandria.

Sciacallo dorato (*Canis aureus*)

In seguito all'espansione di questa nuova specie nel territorio del Parco, con la presenza di almeno un individuo nell'area di Pontestura, rilevato a partire dal 29/07/2020, sono state avviate le seguenti attività.

- Accertamento della presenza tramite attività di fototrappolaggio;
- Attivazione di una collaborazione con il Museo Friulano di Scienze Naturali di Udine;
- Esecuzione di alcune sessioni di bioacustica per l'accertamento di eventuali gruppi riproduttivi.

Durante il 2021 è stata rilevata soltanto un'immagine da fototrappola (Ghiaia grande-Pontestura-AL) il 10/02/2021 quasi certamente attribuibile alla specie.

Da segnalare che il 18/03/2021 è stato ritrovata la carcassa di un individuo a Strambinello (TO), si trattava di un giovane maschio di circa 1 anno, peso 11,5 Kg.

Scoiattolo grigio (*Sciurus carolinensis*)

E' proseguita l'attività riguardante gli interventi di controllo demografico della popolazione di Scoiattolo grigio tramite sterilizzazione degli animali, nell'ambito del Programma "Azioni coordinate per la biodiversità nella Rete Natura 2000 del Po vercellese-alessandrino - Secondo programma di interventi ambientali" - PSR 2014-2020 della Regione Piemonte - Operazione 4.4.3 - Salvaguardia, ripristino e miglioramento della biodiversità. Bando 2018. La conclusione del Progetto con l'elaborazione della relazione sarà nel 2022.

Rete regionale di monitoraggio delle specie di interesse comunitario

Con il coordinamento del Settore Biodiversità e aree naturali e la consulenza scientifica di Ipla è stata costituita, nel 2015, la Rete Regionale di monitoraggio delle specie di interesse comunitario, nel 2021 l'attività è proseguita. Tale opportunità ci ha consentito anche di costituire una rete di monitoraggio interna ai Siti di cui siamo gestori. Essa ci consente di monitorare, in modo più standardizzato, le specie oggetto di tutela.

La Banca Dati utilizzata è "iNaturalist", con due progetti specifici che, nel 2022, saranno uniti in un unico progetto per tutte le aree in gestione.

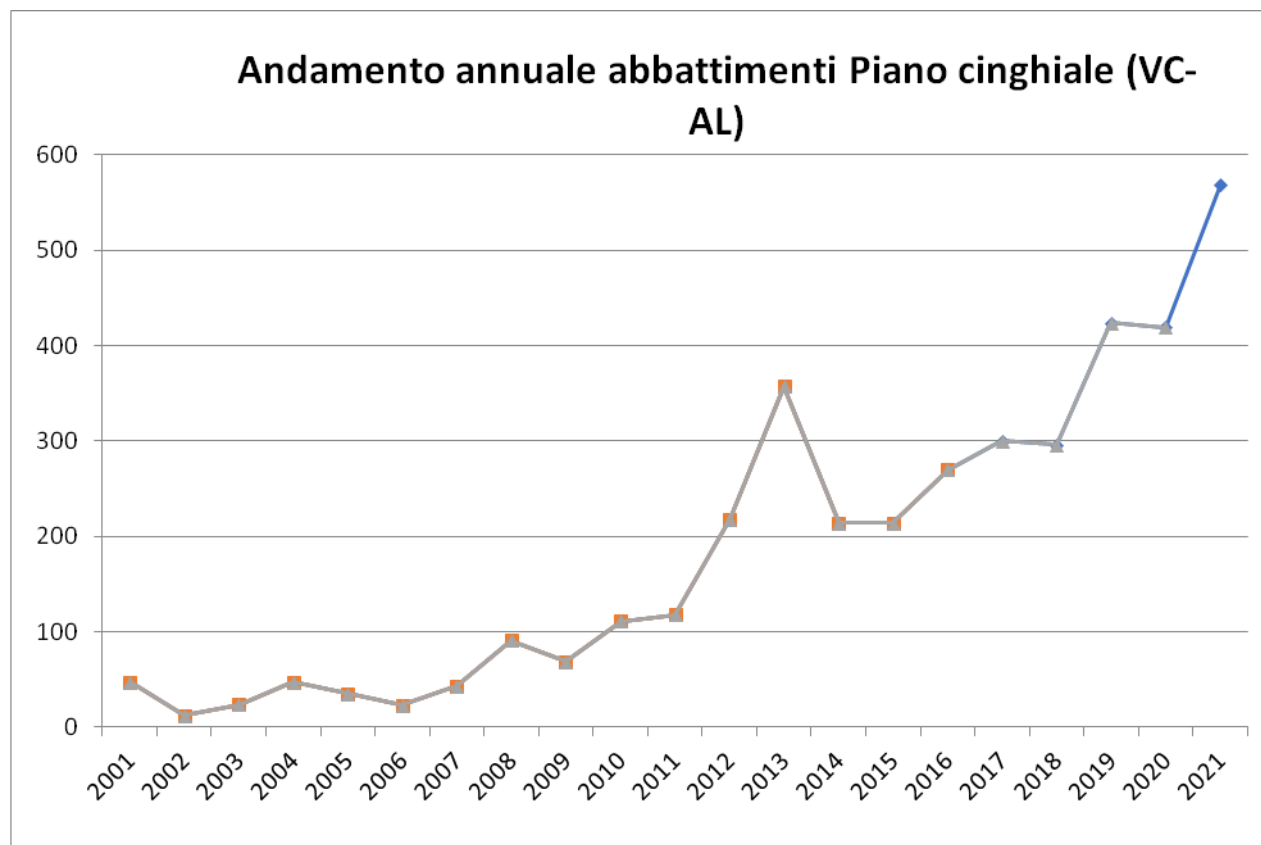
Piano di gestione cinghiale (Sus scrofa)

È proseguita l'attività di controllo demografico delle popolazioni di Cinghiale (*Sus scrofa*) in attuazione del Piano di gestione in vigore.

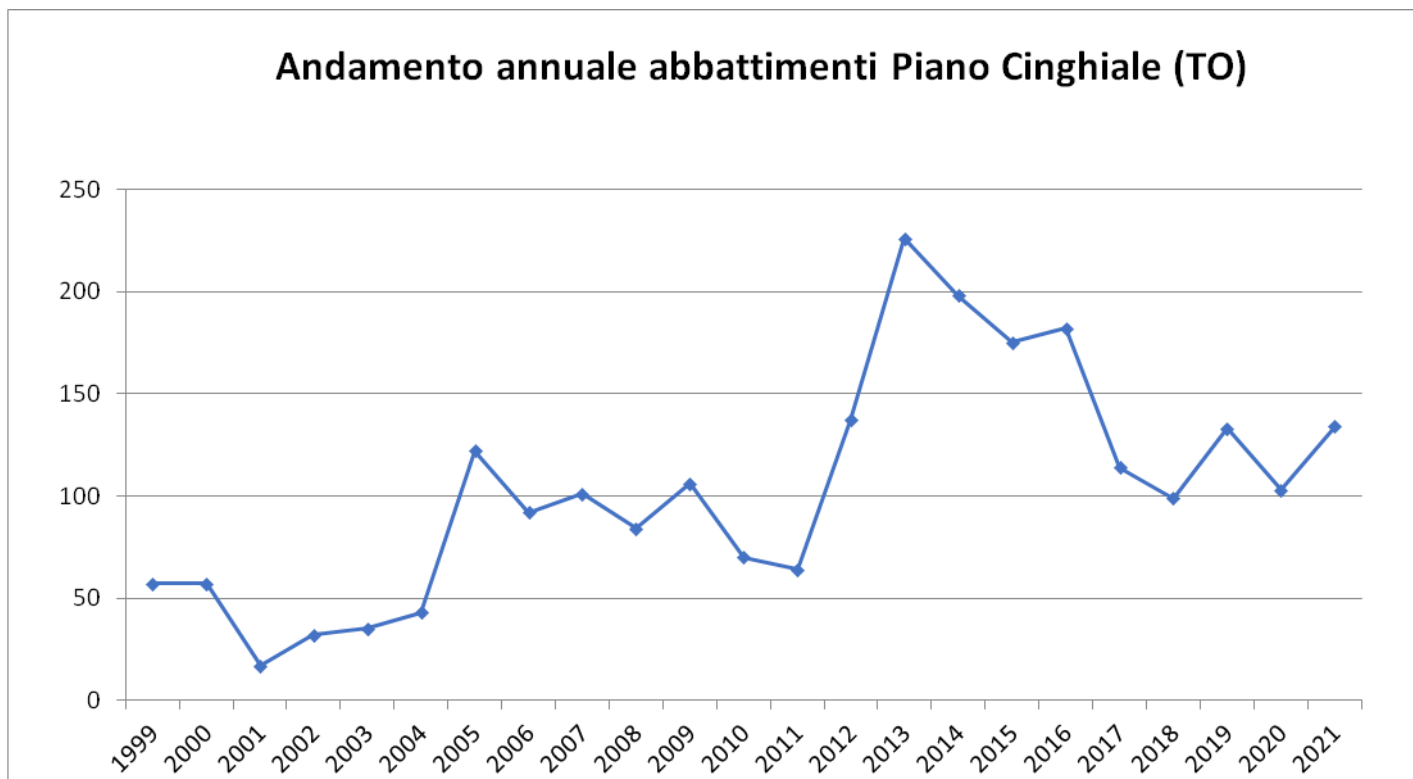
Nel 2022 sarà elaborato il nuovo Piano che tratterà tutte le aree in gestione dopo l'accorpamento dei due Enti.

Nei grafici seguenti sono stati trattati separatamente i due tratti perché si dispone di serie temporali diverse.

Nel seguente grafico è illustrato il totale degli abbattimenti, per anno solare, relativamente al tratto a valle del ponte di Crescentino.



Nel seguente grafico è illustrato il totale degli abbattimenti per anno solare relativamente al tratto a monte del ponte di Crescentino.



Tesi di Laurea Stage e Tirocini

Tirocinio - Università degli Studi di Torino
Docente D.E. Chamberlain
Studente: Quattrocolo Andrea
Argomento del Tirocinio: Monitoraggio faunistico.

ALLEGATO 1

Primo contributo alla conoscenza delle falene (Lepidoptera, Heterocera) nelle Aree protette del Po piemontese.

P.G. Varalda

Riassunto. Vengono presentati i primi dati sui lepidotteri eteroceri (macro e micro) raccolti durante gli anni 2019-2021. In questi anni, a causa delle restrizioni ai movimenti delle persone imposte dalle autorità per la pandemia di Covid-19, i campionamenti di primavera e di inizio estate sono stati praticamente impossibili con impatto notevole sui risultati finali. Tuttavia si è in grado di presentare un primo elenco di 350 specie, di cui 201 sono macro e 149 micro. Se i 201 macro rappresentano una significativa parte della loro reale consistenza, i 149 micro non danno che una parziale idea del loro numero effettivo. È ipotizzabile che questo primo elenco rappresenti 1/3 del totale delle specie di Eteroceri, costituenti la biodiversità complessiva di questa area del Parco.

Introduzione:

La ricerca è iniziata nel 2019, quando il territorio, coperto dai monitoraggi, era parte integrante del Parco del Po Vercellese/Alessandrino e costituiva il terzo tratto del sistema delle aree protette della fascia fluviale del Po. Oggi, dalla sua unione con il segmento torinese è nato il “Parco del Po piemontese”.

Il territorio, preso finora in esame, comprende l’asta fluviale del Po, compresa tra il ponte di Crescentino (Vercelli) a monte e la confluenza con la Sesia a valle, il cui sviluppo raggiunge i 40 km in linea d’aria nel Piemonte centro-orientale, e le seguenti aree disgiunte gestite dal Parco, che rappresentano delle isole tra le risaie nella bassa pianura vercellese: Riserva naturale della Palude San Genuario in Comune di Fontanetto Po (Vercelli), Riserva naturale di Fontana Gigante a Tricerro (Vercelli) e Parco naturale del Bosco delle Sorti della Partecipanza di Trino (Vercelli).

La finalità del presente studio è quello di monitorare, per quanto possibile, il numero effettivo delle specie di falene (macro e micro) presenti sul territorio, dando così un significativo contributo allo studio della biodiversità del Parco. Si tenga presente che, se per i macro si hanno già dei dati (Cassulo, Raineri, 1996), i micro rappresentano un mondo praticamente sconosciuto.

Materiali e metodi:

Per attrarre nella notte le falene si è usato un telo bianco illuminato da una lampada a vapori di mercurio di 80 W alimentata da un generatore. Si sono così potuti fotografare tutti i macro e un buon numero di micro a riposo sul telo con una macchina fotografica Canon EOS 5D Mark IV con obiettivo Canon EF 100 mm macro IS e doppio flash Canon Macro Twin Lite MT-26EX-RT. Per fotografare micro particolarmente piccoli veniva posta una lente addizionale davanti all’obiettivo.

Parte dei micro sono stati raccolti per potere arrivare a una determinazione certa, facendo i preparati microscopici degli apparati genitali maschili o femminili. Per la preparazione e la successiva conservazione di questi esemplari si sono usati due metodi: la cosiddetta preparazione veloce e la classica preparazione su stenditoi. Il sistema di preparazione veloce era già in uso presso “The Natural History Museum in London” e illustrata da Zimmerman (1978, I: fig. 7, pag. 50) nel suo lavoro sui microlepidotteri delle Hawaii. Si spillano gli esemplari con microspilli 0,20 o 0,15 a seconda delle dimensioni e poi si puntano su piccoli rettangoli di plastozote di mm 85 x 60. Si procede poi a sistemare le zampe lungo il corpo, ad aprire le ali e a distendere le antenne. Le ali sono tenute in posizione dalla elettricità statica che si sviluppa sulla superficie del supporto. Questi supporti sono conservati in gruppi di 4 in particolari scatole per minuterie, che, grazie alla chiusura pressoché ermetica, impediscono l’ingresso di insetti parassiti delle collezioni museali. Gli stenditoi per la preparazione classica sono costruiti con il seguente procedimento. Si incolla su una base di plastozote un foglio di carta millimetrata, usando del vinavil diluito con un 20% di acqua e cercando di distenderlo perfettamente per evitare la formazione di bolle d’aria. Quando la colla è perfettamente asciutta, si tagliano con un cutter tanti rettangoli con lati di mm 65 x 25. A questo punto con una colla tipo “Bostik” si fissano questi rettangoli su dei comuni vetrini portaoggetto per microscopia di mm 76 x 26. Si stende un sottile velo di colla sul vetrino e sul lato di plastozote dei rettangoli e lo si lascia asciugare perfettamente. A questo punto si uniscono le due superfici esercitando una leggera pressione. Ora non resta che creare la scanalatura centrale in cui verranno alloggiati i micro da preparare. Si tagliano con un cutter i due lati longitudinali della scanalatura a una distanza variabile tra 1 e 5 mm a seconda della grandezza dei micro da preparare e poi, passando nei due tagli con una lametta da barba inclinata di 45°, si crea un triangolo rovesciato, che costituirà la scanalatura. Questi stenditoi sono facilmente trasportabili durante eventuali viaggi in normali scatole portavetrini, proteggendoli anche da possibili danni.

Per la preparazione dei macro, appartenenti a gruppi critici quali il genere *Abrostola*, si sono usati comuni stenditoi. Quelli personali presentano una superficie piana e non inclinata. Il lamentato movimento delle ali di certi esemplari è dovuto unicamente alla loro non perfetta essiccazione.

Aree indagate e relativi ambienti:

Gli ambienti più significativi e caratteristici possono essere raggruppati in:

- 1 – Boschi ripariali** con *Salix alba* L., *Salix triandra* L., *Salix purpurea* L. accompagnati da *Populus ×canadensis* Moench, *Populus alba* L. sulle rive dei fiumi.
 - Frassineto Po (AL), riva sinistra della Sesia alla confluenza con il Po, m 1800 oltre il Casotto Luserta, m 100, 18/7/2020, Lon/Lat: 8.573950; 45.143855.
- 2 – Vegetazione degli argini** fortemente influenzata dai lavori di manutenzione e caratterizzata dalla presenza esclusiva di piante erbacee, anche di grandi dimensioni, in grado di resistere ai periodi siccitosi estivi: *Medicago sativa* L., *Medicago falcata* L., *Onopordum acanthium* L., *Cirsium vulgare* (Savi) Ten., *Cirsium arvense* (L.) Scop., *Artemisia verlotiorum* Lamotte, *Sambucus ebulus* L., *Aristolochia clematitis* L. e con prevalenza di Poaceae: *Bromus* sp., *Bromopsis* sp., *Anisantha* sp., *Dactylis glomerata* L.
 - Casale Monf.to (AL), argine della riva sinistra del Po alla diga, m 117, 29/6/2020, Lon/Lat: 8.41435; 45.14331.
- 1+2** – In molti casi gli argini corrono in vicinanza delle rive dei fiumi per cui i due ambienti vengono a lambirsi o a sovrapporsi.
 - Frassineto Po (AL), argine riva destra del Fiume Sesia alla confluenza con il Torrente Marcova, m 100, 13/6/2019, 13/8/2019, Lon/Lat: 8.55004; 45.15830.
 - Trino (VC), argine del Po all'area attrezzata "Parco delle Donne", m 130, 19/7/2019; 17/9/2019; 20/6/2020, Lon/Lat: 8.29588; 45.17762.
 - Casale Monf.to (AL), argine della riva sinistra del Po alla strada per la Cascina "Il Praione", m 114, 4/9/2020, Lon/Lat: 8.43155; 45.14356.
- 3 – Lanche e aree rinaturalizzate** lungo il corso del Po con sulle rive *Salix alba* L., *Salix caprea* L., *Salix cinerea* L. e *Populus alba* L.
 - Camino (AL), strada per Brusaschetto all'area rinaturalizzata ex "Brusaschetto nuovo", m 135, 30/7/2019, Lon/Lat: 8.27515; 45.17630.
 - Camino (AL), strada per Brusaschetto al punto di osservazione dell'area rinaturalizzata ex "Brusaschetto nuovo", m 135, 22/6/2020, Lon/Lat: 8.28821; 45.17407.
- 4 – Boschi planiziali mesofili**, relitti delle estesissime "silvae glandariae", che ricoprivano l'intera Pianura Padana dopo l'ultima glaciazione. Sono caratterizzati dalla presenza nello strato arboreo di *Quercus robur* L., *Carpinus betulus* L. e *Tilia cordata* Mill e di *Crataegus monogyna* Jacq., *Mespilus germanica* L., *Euonymus europaeus* L. e *Frangula alnus* Mill. in quello arbustivo. Lo strato erbaceo presenta vastissime distese quasi pure di *Carex brizoides* L. Costituiscono il Bosco delle Sorti della Partecipanza di Trino.
 - Trino (VC), Bosco della Partecipanza all'ingresso della Cascina Generala, m 153, 4/7/2019, Lon/Lat: 8.27740; 45.21893.
 - Trino (VC), Bosco della Partecipanza al Rifugio e area attrezzata di Ponte d'Assi, m 157, 21/8/2019, Lon/Lat: 8.26078; 45.22255.
- 5 – Boschi xerofili** sulla sommità e sui versanti meridionali delle colline e boscaglie occupanti vecchi vigneti abbandonati con *Quercus pubescens* Willd. Significativa la presenza di estese fratte impenetrabili di *Rubus ulmifolius* Schott.
 - Camino (AL), carrareccia sommitale per Pontestura al Bric Runcoli, m 200, 14/9/2020, Lon/Lat: 8.30387; 45.15180.
- 6 – Gerbidi** sulle rive del Po nel Banco della Ghiaia Grande di Morano sul Po con *Artemisia campestris* L., *Centaurea scabiosa* L., *Centaurea stoebe* L., *Echium vulgare* L., *Carex liparocarpos* Gaudin.
 - Morano sul Po (AL), riva sinistra del Po nella Riserva Naturale della Ghiaia Grande, m 125, 27/8/2019, Lon/Lat: 8.31092; 45.15155.
- 7 – Prati seminaturali** regolarmente concimati e affienati con *Medicago sativa* L., *Rumex acetosa* L., *Rhinanthus alectorolophus* (Scop.) Pollich, *Salvia pratensis* L., *Clinopodium nepeta* (L.) Kuntze.
 - Verrua Savoia (TO), m 300 dal Castello, m 225, 27/8/2020, Lon/Lat: 8.10375; 45.17203.
 - Pontestura (AL), riva sinistra del Po al primo sottopasso della S.P. 455 dopo il ponte, m 125, 11/9/2020, Lon/Lat: 8.33780; 45.15084.
 - Verrua Savoia (TO), m 500 dal Castello, m 220, 6/7/2021, Lon/Lat: 8.10381; 45.17092.
 - Pontestura (AL), strada provinciale per Camino al Rio Dardagna, m 142, 19/7/2021, Lon/Lat: 8.31930; 45.13908.
- 8 – Stagni** in mezzo alle risaie con vegetazione a *Salix alba* L., *Salix caprea* L., *Salix cinerea* L. e *Phragmites australis* (Cav.) Trin. ex Steud.

- Fontanetto Po (VC), Riserva naturale della Palude San Genuario, m 150, 24/5/2019, Lon/Lat: 8.17795; 45.21945.
- Crescentino (VC), Riserva naturale della Palude San Genuario, m 150, 29/8/2021 ., Lon/Lat: 8.17074; 45.21766.
- Tricerro (VC), ingresso alla Riserva naturale di Fontana Gigante, m 150, 23/9/2021, Lon/Lat: 8.28726; 45.23142.

9 – **Rive di rogge e canali** accompagnate su terreni marginali da piccoli boschetti con *Quercus robur* L., *Populus alba* L., *Populus ×canadensis* Moench.

- Crescentino (VC), frazione Porzioni, Cascina Ressia, m 148, 1/9/2020, Lon/Lat: 8,131954; 45,181972.

Risultati:

Al termine di questo primo periodo di lavoro si possono elencare complessivamente 350 specie: 201 macro più una forma e 149 micro. Nella stesura della presente check-list si è seguito l'ordine filogenetico e la nomenclatura della "Systematische Liste" del sito "<https://lepiforum.org/>" (consultato il . 25/01/2022). (Si veda anche l'allegato file di excel "Lepidotteri Parco del Po 2019-2021).

| Famiglia | Sottofamiglia | Tribù | Genere e specie |
|-----------------|-----------------|-------------|---|
| Tineidae | Myrmecozelinae | | <i>Cephimallota crassiflavella</i> Bruand, 1850 |
| Tineidae | Tineinae | | <i>Monopis monachella</i> (Hübner, 1796) |
| Gracillariidae | Gracillariinae | | <i>Caloptilia fribergensis</i> (Fritzsche, 1871) |
| Gracillariidae | Gracillariinae | | <i>Euspilapteryx auroguttella</i> Stephens, 1835 |
| Gracillariidae | Gracillariinae | | <i>Calybites phasianipennella</i> (Hübner, [1813]) |
| Gracillariidae | Gracillariinae | | <i>Ornixola caudulatella</i> (Zeller, 1839) |
| Gracillariidae | Lithocolletinae | | <i>Phyllonorycter insignitella</i> (Zeller, 1846) |
| Yponomeutidae | Yponomeutinae | | <i>Yponomeuta evonymella</i> (Linnaeus, 1758) |
| Yponomeutidae | Yponomeutinae | | <i>Yponomeuta plumbella</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Yponomeutidae | Yponomeutinae | | <i>Swammerdamia pyrella</i> (de Villers, 1789) |
| Plutellidae | | | <i>Plutella xylostella</i> (Linnaeus, 1758) |
| Bedelliidae | | | <i>Bedellia somnulentella</i> (Zeller, 1847) |
| Lecithoceridae | Lecithocerinae | | <i>Lecithocera nigrana</i> (Duponchel, [1836]) |
| Blastobasidae | | | <i>Blastobasis glandulella</i> (Riley, 1871) |
| Oecophoridae | Oecophorinae | Oecophorini | <i>Metalampra italica</i> Baldizzone, 1977 |
| Oecophoridae | Oecophorinae | Oecophorini | <i>Crassa unitella</i> (Hübner, 1796) |
| Oecophoridae | Oecophorinae | Oecophorini | <i>Batia lunaris</i> (Haworth, 1828) |
| Oecophoridae | Oecophorinae | Oecophorini | <i>Epicallima formosella</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Peleopodidae | | | <i>Carcina quercana</i> (Fabricius, 1775) |
| Elachistidae | Ethmiinae | | <i>Ethmia bipunctella</i> (Fabricius, 1775) |
| Batrachedridae | | | <i>Batrachedra praeangusta</i> (Haworth, 1828) |
| Cosmopterigidae | Cosmopteriginae | | <i>Cosmopterix scribaiella</i> Zeller, 1850 |
| Cosmopterigidae | Cosmopteriginae | | <i>Cosmopterix feminella</i> Sinev, 1988 |
| Gelechiidae | Anacampsinae | Anacampsini | <i>Aproaerema anthyllidella</i> (Hübner, [1813]) |
| Gelechiidae | Anacampsinae | Anacampsini | <i>Mesophleps trinotella</i> Herrich-Schäffer, [1856] |
| Gelechiidae | Dichomeridinae | | <i>Dichomeris ustalella</i> (Fabricius, 1794) |
| Gelechiidae | Dichomeridinae | | <i>Dichomeris derasella</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Gelechiidae | Dichomeridinae | | <i>Dichomeris nitiellus</i> (Costantini, 1923) |
| Gelechiidae | Dichomeridinae | | <i>Dichomeris alacella</i> (Zeller, 1839) |
| Gelechiidae | Dichomeridinae | | <i>Brachmia dimidiella</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Gelechiidae | Dichomeridinae | | <i>Brachmia blandella</i> (Fabricius, 1798) |
| Gelechiidae | Dichomeridinae | | <i>Helcystogramma triannulella</i> (Herrich-Schäffer, [1854]) |
| Gelechiidae | Apatetrinae | Apatetrini | <i>Chrysoesthia drurella</i> (Fabricius, 1775) |
| Gelechiidae | Anomologinae | | <i>Aristotelia subdecurtella</i> (Stainton, 1859) |
| Gelechiidae | Gelechiinae | Litini | <i>Teleiodes luculella</i> (Hübner, [1813]) |
| Pterophoridae | Pterophorinae | | <i>Pterophorus pentadactyla</i> (Linnaeus, 1758) |
| Pterophoridae | Pterophorinae | | <i>Adaina microdactyla</i> (Hübner, [1813]) |

| | | | |
|-------------|---------------|--------------|--|
| Choreutidae | Choreutinae | | <i>Tebenna micalis</i> (Mann, 1857) |
| Tortricidae | Olethreutinae | Bactrini | <i>Bactra lancealana</i> (Hübner, [1799]) |
| Tortricidae | Olethreutinae | Olethreutini | <i>Hedya salicella</i> (Linnaeus, 1758) |
| Tortricidae | Olethreutinae | Olethreutini | <i>Celypha flavipalpata</i> (Herrich-Schäffer, [1851]) |
| Tortricidae | Olethreutinae | Olethreutini | <i>Celypha lacunana</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Tortricidae | Olethreutinae | Olethreutini | <i>Celypha rivulana</i> (Scopoli, 1763) |
| Tortricidae | Olethreutinae | Eucosmini | <i>Crociosema plebejana</i> Zeller, 1847 |
| Tortricidae | Olethreutinae | Eucosmini | <i>Eucosma cana</i> (Haworth, [1811]) |
| Tortricidae | Olethreutinae | Eucosmini | <i>Eucosma hohenwartiana</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Tortricidae | Olethreutinae | Eucosmini | <i>Eucosma metzneriana</i> (Treitschke, 1830) |
| Tortricidae | Olethreutinae | Eucosmini | <i>Eucosma conterminana</i> (Guenée, 1845) |
| Tortricidae | Olethreutinae | Eucosmini | <i>Gypsonoma dealbana</i> (Frölich, 1828) |
| Tortricidae | Olethreutinae | Eucosmini | <i>Gypsonoma aceriana</i> (Duponchel, [1843]) |
| Tortricidae | Olethreutinae | Eucosmini | <i>Epiblema foenella</i> (Linnaeus, 1758) |
| Tortricidae | Olethreutinae | Eucosmini | <i>Notocelia uddmanniana</i> (Linnaeus, 1758) |
| Tortricidae | Olethreutinae | Enarmoniini | <i>Ancylis laetana</i> (Fabricius, 1775) |
| Tortricidae | Olethreutinae | Enarmoniini | <i>Ancylis obtusana</i> (Haworth, 1811) |
| Tortricidae | Olethreutinae | Enarmoniini | <i>Ancylis geminana</i> (Donovan, 1806) |
| Tortricidae | Olethreutinae | Enarmoniini | <i>Ancylis badiana</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Tortricidae | Olethreutinae | Enarmoniini | <i>Ancylis achatana</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Tortricidae | Olethreutinae | Grapholitini | <i>Grapholita compositella</i> (Fabricius, 1775) |
| Tortricidae | Olethreutinae | Grapholitini | <i>Cydia pomonella</i> (Linnaeus, 1758) |
| Tortricidae | Olethreutinae | Grapholitini | <i>Cydia splendana</i> (Hübner, [1799]) |
| Tortricidae | Olethreutinae | Grapholitini | <i>Cydia fagiglandana</i> (Zeller, 1841) |
| Tortricidae | Olethreutinae | Grapholitini | <i>Lathronympha strigana</i> (Fabricius, 1775) |
| Tortricidae | Olethreutinae | Grapholitini | <i>Dichrorampha simpliciana</i> (Haworth, 1811) |
| Tortricidae | Tortricinae | Cochylini | <i>Phalonidia contractana</i> (Zeller, 1847) |
| Tortricidae | Tortricinae | Cochylini | <i>Gynnidomorpha permixtana</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Tortricidae | Tortricinae | Cochylini | <i>Agapeta zoegana</i> (Linnaeus, 1767) |
| Tortricidae | Tortricinae | Cochylini | <i>Diceratura ostrinana</i> (Guenée, 1845) |
| Tortricidae | Tortricinae | Tortricini | <i>Spatalistis bifasciana</i> (Hübner, 1787) |
| Tortricidae | Tortricinae | Cnephasiini | <i>Eana canescana</i> (Guenée, 1845) |
| Tortricidae | Tortricinae | Archipini | <i>Archips podana</i> (Scopoli, 1763) |
| Tortricidae | Tortricinae | Archipini | <i>Choristoneura lafauryana</i> (Ragonot, 1875) |
| Tortricidae | Tortricinae | Archipini | <i>Argyrotaenia ljugiana</i> (Thunberg, 1797) |
| Tortricidae | Tortricinae | Archipini | <i>Pandemis corylana</i> (Fabricius, 1794) |
| Tortricidae | Tortricinae | Archipini | <i>Pandemis cerasana</i> (Hübner, 1786) |
| Tortricidae | Tortricinae | Archipini | <i>Pandemis heparana</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Tortricidae | Tortricinae | Archipini | <i>Pandemis dumetana</i> (Treitschke, 1835) |
| Tortricidae | Tortricinae | Archipini | <i>Clepsia spectrana</i> (Treitschke, 1830) |
| Tortricidae | Tortricinae | Archipini | <i>Clepsia pallidana</i> (Fabricius, [1777]) |
| Tortricidae | Tortricinae | Archipini | <i>Clepsia consimilana</i> (Hübner, [1817]) |
| Cossidae | Cossinae | | <i>Cossus cossus</i> (Linnaeus, 1758) |
| Cossidae | Zeuzerinae | | <i>Zeuzera pyrina</i> (Linnaeus, 1761) |
| Cossidae | Zeuzerinae | | <i>Phragmataecia castaneae</i> (Hübner, 1790) |
| Limacodidae | Limacodinae | | <i>Apoda limacodes</i> (Hufnagel, 1766) |
| Limacodidae | Limacodinae | | <i>Heterogenea asella</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Pyalidae | Pyalinae | Pyalini | <i>Stemmatophora brunnealis</i> (Treitschke, 1829) |
| Pyalidae | Pyalinae | Pyalini | <i>Hypsopygia costalis</i> (Fabricius, 1775) |
| Pyalidae | Pyalinae | Pyalini | <i>Hypsopygia rubidalis</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Pyalidae | Pyalinae | Pyalini | <i>Hypsopygia glaucinalis</i> (Linnaeus, 1758) |
| Pyalidae | Pyalinae | Endotrichini | <i>Endotricha flammealis</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Pyalidae | Galleriinae | Galleriini | <i>Galleria mellonella</i> (Linnaeus, 1758) |

| | | | |
|-----------|--------------|----------------|--|
| Pyralidae | Galleriinae | Tirathabini | <i>Lamoria anella</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Pyralidae | Phycitinae | Phycitini | <i>Elegia similella</i> (Zincken, 1818) |
| Pyralidae | Phycitinae | Phycitini | <i>Rhodophaea formosa</i> (Haworth, 1811) |
| Pyralidae | Phycitinae | Phycitini | <i>Sciota rhenella</i> (Zincken, 1818) |
| Pyralidae | Phycitinae | Phycitini | <i>Sciota adelphella</i> (Fischer von Röslerstamm, 1836) |
| Pyralidae | Phycitinae | Phycitini | <i>Oncocera semirubella</i> (Scopoli, 1763) |
| Pyralidae | Phycitinae | Phycitini | <i>Etiella zinckenella</i> (Treitschke, 1832) |
| Pyralidae | Phycitinae | Phycitini | <i>Phycita roborella</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Pyralidae | Phycitinae | Phycitini | <i>Dioryctria abietella</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Pyralidae | Phycitinae | Phycitini | <i>Myelois circumvoluta</i> (Geoffroy in Fourcroy, 1785) |
| Pyralidae | Phycitinae | Phycitini | <i>Euzophera bigella</i> (Zeller, 1848) |
| Pyralidae | Phycitinae | Phycitini | <i>Euzophera fuliginosella</i> (Heinemann, 1865) |
| Pyralidae | Phycitinae | Phycitini | <i>Nyctegretis lineana</i> (Scopoli, 1786) |
| Pyralidae | Phycitinae | Phycitini | <i>Nyctegretis triangulella</i> Ragonot, 1901 |
| Pyralidae | Phycitinae | Phycitini | <i>Homoeosoma sinuella</i> (Fabricius, 1794) |
| Pyralidae | Phycitinae | Phycitini | <i>Phycitodes albatella</i> (Ragonot, 1887) |
| Pyralidae | Phycitinae | Anerastiini | <i>Ematheudes punctellus</i> (Treitschke, 1833) |
| Crambidae | Scopariinae | | <i>Scoparia basistrigalis</i> Knaggs, 1866 |
| Crambidae | Scopariinae | | <i>Scoparia pyralella</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Crambidae | Scopariinae | | <i>Eudonia delunella</i> (Stainton, 1849) |
| Crambidae | Crambinae | Calamotrophini | <i>Calamotropha paludella</i> (Hübner, [1824]) |
| Crambidae | Crambinae | Crambini | <i>Chrysoteuchia culmella</i> (Linnaeus, 1758) |
| Crambidae | Crambinae | Crambini | <i>Crambus perlella</i> (Scopoli, 1763) |
| Crambidae | Crambinae | Crambini | <i>Angustalius malacellus</i> (Duponchel, 1836) |
| Crambidae | Crambinae | Crambini | <i>Agriphila tristella</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Crambidae | Crambinae | Crambini | <i>Agriphila inquinatella</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Crambidae | Crambinae | Crambini | <i>Agriphila straminella</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Crambidae | Crambinae | Crambini | <i>Agriphila geniculea</i> (Haworth, 1811) |
| Crambidae | Crambinae | Crambini | <i>Catoptria pinella</i> (Linnaeus, 1758) |
| Crambidae | Crambinae | Crambini | <i>Catoptria falsella</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Crambidae | Crambinae | Crambini | <i>Chrysocramboides craterella</i> (Scopoli, 1763) |
| Crambidae | Crambinae | Crambini | <i>Pediasia contaminella</i> (Hübner, 1796) |
| Crambidae | Acentropinae | | <i>Elophila nymphaeata</i> (Linnaeus, 1758) |
| Crambidae | Acentropinae | | <i>Cataclysta lemnata</i> (Linnaeus, 1758) |
| Crambidae | Odontiinae | Odontiini | <i>Cynaeda dentalis</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Crambidae | Odontiinae | Odontiini | <i>Epascestria pustulalis</i> (Hübner, [1823]) |
| Crambidae | Glaphyriinae | | <i>Hellula undalis</i> (Fabricius, 1781) |
| Crambidae | Pyraustinae | | <i>Ecpyrrorrhoe rubiginalis</i> (Hübner, 1796) |
| Crambidae | Pyraustinae | | <i>Achyra nudalis</i> (Hübner, 1796) |
| Crambidae | Pyraustinae | | <i>Pyrausta sanguinalis</i> (Linnaeus, 1767) |
| Crambidae | Pyraustinae | | <i>Pyrausta despicata</i> (Scopoli, 1763) |
| Crambidae | Pyraustinae | | <i>Pyrausta aurata</i> (Scopoli, 1763) |
| Crambidae | Pyraustinae | | <i>Pyrausta cingulata</i> (Linnaeus, 1758) |
| Crambidae | Pyraustinae | | <i>Nascia ciliaris</i> (Hübner, 1796) |
| Crambidae | Pyraustinae | | <i>Sitochroa verticalis</i> (Linnaeus, 1758) |
| Crambidae | Pyraustinae | | <i>Sclerocona acutellus</i> (Eversmann, 1842) |
| Crambidae | Pyraustinae | | <i>Ostrinia nubilalis</i> (Hübner, 1796) |
| Crambidae | Pyraustinae | | <i>Anania verbascalis</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Crambidae | Pyraustinae | | <i>Anania lancealis</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Crambidae | Pyraustinae | | <i>Anania coronata</i> (Hufnagel, 1767) |
| Crambidae | Pyraustinae | | <i>Anania hortulata</i> (Linnaeus, 1758) |
| Crambidae | Spilomelinae | | <i>Udea ferrugalis</i> (Hübner, 1796) |
| Crambidae | Spilomelinae | | <i>Patania ruralis</i> (Scopoli, 1763) |

| | | | |
|---------------|----------------|---------------|--|
| Crambidae | Spilomelinae | | <i>Agrotera nemoralis</i> (Scopoli, 1763) |
| Crambidae | Spilomelinae | | <i>Dolicharthria punctalis</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Crambidae | Spilomelinae | | <i>Palpita vitrealis</i> (Rossi, 1794) |
| Crambidae | Spilomelinae | | <i>Cydalima perspectalis</i> (Walker, 1859) |
| Crambidae | Spilomelinae | | <i>Metasia ophialis</i> (Treitschke, 1829) |
| Crambidae | Spilomelinae | | <i>Nomophila noctuella</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Drepanidae | Drepaninae | | <i>Watsonalla binaria</i> (Hufnagel, 1767) |
| Drepanidae | Thyatirinae | | <i>Thyatira batis</i> (Linnaeus, 1758) |
| Drepanidae | Thyatirinae | | <i>Habrosyne pyritoides</i> (Hufnagel, 1766) |
| Drepanidae | Thyatirinae | | <i>Tethea ocularis</i> (Linnaeus, 1767) |
| Drepanidae | Thyatirinae | | <i>Tethea or</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Drepanidae | Thyatirinae | | <i>Achlya flavicornis</i> (Linnaeus, 1758) |
| Lasiocampidae | Lasiocampinae | Lasiocampini | <i>Lasiocampa trifolii</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Lasiocampidae | Lasiocampinae | Gastropachini | <i>Gastropacha populifolia</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Lasiocampidae | Lasiocampinae | Odonestini | <i>Odonestis pruni</i> (Linnaeus, 1758) |
| Sphingidae | Smerinthinae | Smerinthini | <i>Mimas tiliae</i> (Linnaeus, 1758) |
| Sphingidae | Smerinthinae | Smerinthini | <i>Laothoe populi</i> (Linnaeus, 1758) |
| Sphingidae | Sphinginae | Acherontiini | <i>Agrius convolvuli</i> (Linnaeus, 1758) |
| Sphingidae | Sphinginae | Acherontiini | <i>Acherontia atropos</i> (Linnaeus, 1758) |
| Sphingidae | Macroglossinae | Macroglossini | <i>Proserpinus proserpina</i> (Pallas, 1772) (visti i bruchi) |
| Sphingidae | Macroglossinae | Macroglossini | <i>Hyles livornica</i> (Esper, [1780]) |
| Sphingidae | Macroglossinae | Macroglossini | <i>Deilephila elpenor</i> (Linnaeus, 1758) |
| Sphingidae | Macroglossinae | Macroglossini | <i>Deilephila porcellus</i> (Linnaeus, 1758) |
| Geometridae | Archiearinae | | <i>Boudinotiana notha</i> (Hübner, [1803]) (vista in volo) |
| Geometridae | Geometrinae | Comibaenini | <i>Thetidia smaragdaria</i> (Fabricius, 1787) |
| Geometridae | Geometrinae | Hemistolini | <i>Hemistola chrysoprasaria</i> (Esper, [1795]) |
| Geometridae | Geometrinae | Jodini | <i>Jodis lactearia</i> (Linnaeus, 1758) |
| Geometridae | Geometrinae | Hemitheini | <i>Hemithea aestivaria</i> (Hübner, 1789) |
| Geometridae | Geometrinae | Hemitheini | <i>Chlorissa viridata</i> (Linnaeus, 1758) |
| Geometridae | Geometrinae | Hemitheini | <i>Chlorissa cloraria</i> (Hübner, [1813]) |
| Geometridae | Geometrinae | Hemitheini | <i>Phaiogramma etruscaria</i> (Zeller, 1849) |
| Geometridae | Ennominae | Abraxini | <i>Ligdia adustata</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Geometridae | Ennominae | Cassymini | <i>Lomaspilis marginata</i> (Linnaeus, 1758) |
| Geometridae | Ennominae | Cassymini | <i>Stegania trimaculata</i> (de Villers, 1789) |
| Geometridae | Ennominae | Macariini | <i>Isturgia arenacearia</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Geometridae | Ennominae | Macariini | <i>Macaria notata</i> (Linnaeus, 1758) |
| Geometridae | Ennominae | Macariini | <i>Macaria alternata</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Geometridae | Ennominae | Macariini | <i>Chiasmia clathrata</i> (Linnaeus, 1758) |
| Geometridae | Ennominae | Ennomini | <i>Selenia tetralunaria</i> (Hufnagel, 1767) |
| Geometridae | Ennominae | Campaeini | <i>Campaea margaritaria</i> (Linnaeus, 1761) |
| Geometridae | Ennominae | Caberini | <i>Cabera pusaria</i> (Linnaeus, 1758) |
| Geometridae | Ennominae | Caberini | <i>Cabera exanthemata</i> (Scopoli, 1763) |
| Geometridae | Ennominae | Baptini | <i>Lomographa bimaculata</i> (Fabricius, 1775) |
| Geometridae | Ennominae | Baptini | <i>Lomographa temerata</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Geometridae | Ennominae | Gnophini | <i>Menophra abruptaria</i> (Thunberg, 1792) |
| Geometridae | Ennominae | Boarmiini | <i>Hypomecis roboraria</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Geometridae | Ennominae | Boarmiini | <i>Hypomecis punctinalis</i> (Scopoli, 1763) |
| Geometridae | Ennominae | Boarmiini | <i>Ematurga atomaria</i> (Linnaeus, 1758) |
| Geometridae | Ennominae | Boarmiini | <i>Peribatodes rhomboidaria</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Geometridae | Ennominae | Boarmiini | <i>Ascotis selenaria</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Geometridae | Sterrhinae | Sterrhini | <i>Emmiltis pygmaearia</i> (Hübner, [1809]) |
| Geometridae | Sterrhinae | Sterrhini | <i>Idaea muricata</i> (Hufnagel, 1767) |
| Geometridae | Sterrhinae | Sterrhini | <i>Idaea rusticata</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |

| | | | |
|--------------|----------------|--------------|---|
| Geometridae | Sterrhinae | Sterrhini | <i>Idaea filicata</i> (Hübner, [1799]) |
| Geometridae | Sterrhinae | Sterrhini | <i>Idaea dimidiata</i> (Hufnagel, 1767) |
| Geometridae | Sterrhinae | Sterrhini | <i>Idaea biselata</i> (Hufnagel, 1767) |
| Geometridae | Sterrhinae | Sterrhini | <i>Idaea aversata</i> (Linnaeus, 1758) f. <i>remutata</i> |
| Geometridae | Sterrhinae | Sterrhini | <i>Idaea aversata</i> (Linnaeus, 1758) |
| Geometridae | Sterrhinae | Sterrhini | <i>Idaea degeneraria</i> (Hübner, [1799]) |
| Geometridae | Sterrhinae | Sterrhini | <i>Idaea straminata</i> (Borkhausen, 1794) |
| Geometridae | Sterrhinae | Scopulini | <i>Scopula umbelaria</i> (Hübner, [1813]) |
| Geometridae | Sterrhinae | Scopulini | <i>Scopula nigropunctata</i> (Hufnagel, 1767) |
| Geometridae | Sterrhinae | Scopulini | <i>Scopula ornata</i> (Scopoli, 1763) |
| Geometridae | Sterrhinae | Scopulini | <i>Scopula rubiginata</i> (Hufnagel, 1767) |
| Geometridae | Sterrhinae | Scopulini | <i>Scopula immutata</i> (Linnaeus, 1758) |
| Geometridae | Sterrhinae | Scopulini | <i>Scopula subpunctaria</i> (Herrich-Schäffer, 1847) |
| Geometridae | Sterrhinae | Timandrini | <i>Timandra comae</i> A. Schmidt, 1931 |
| Geometridae | Sterrhinae | Cosymbiini | <i>Cyclophora pendularia</i> (Clerck, 1759) |
| Geometridae | Sterrhinae | Cosymbiini | <i>Cyclophora annularia</i> (Fabricius, 1775) |
| Geometridae | Sterrhinae | Cosymbiini | <i>Cyclophora punctaria</i> (Linnaeus, 1758) |
| Geometridae | Sterrhinae | Rhodometrini | <i>Rhodometra sacraria</i> (Linnaeus, 1767) |
| Geometridae | Larentiinae | Chesiadini | <i>Aplocera plagiata</i> (Linnaeus, 1758) |
| Geometridae | Larentiinae | Xanthorhoini | <i>Camptogramma bilineata</i> (Linnaeus, 1758) |
| Geometridae | Larentiinae | Xanthorhoini | <i>Epirrhoe alternata</i> (Müller, 1764) |
| Geometridae | Larentiinae | Cidariini | <i>Cosmorhoe ocellata</i> (Linnaeus, 1758) |
| Geometridae | Larentiinae | Eupitheciini | <i>Chloroclystis v-ata</i> (Haworth, [1809]) |
| Geometridae | Larentiinae | Melanthiini | <i>Horisme vitalbata</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Geometridae | Larentiinae | Melanthiini | <i>Horisme radicularia</i> (De La Harpe, [1855]) |
| Geometridae | Larentiinae | Perizomini | <i>Perizoma lugdunaria</i> (Herrich-Schäffer, [1855]) |
| Geometridae | Larentiinae | Perizomini | <i>Perizoma flavofasciata</i> (Thunberg, 1792) |
| Notodontidae | Pygaerinae | | <i>Clostera anastomosis</i> (Linnaeus, 1758) |
| Notodontidae | Notodontinae | Notodontini | <i>Notodonta tritophus</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Notodontidae | Notodontinae | Notodontini | <i>Pheosia tremula</i> (Clerck, 1759) |
| Notodontidae | Notodontinae | Notodontini | <i>Pterostoma palpina</i> (Clerck, 1759) |
| Notodontidae | Notodontinae | Notodontini | <i>Ptilodon cucullina</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Notodontidae | Notodontinae | Notodontini | <i>Gluphisia crenata</i> (Esper, [1785]) |
| Notodontidae | Notodontinae | Dicranurini | <i>Cerura erminea</i> (Esper, [1783]) |
| Notodontidae | Notodontinae | Dicranurini | <i>Furcula furcula</i> (Clerck, 1759) |
| Notodontidae | Heterocampinae | | <i>Stauropus fagi</i> (Linnaeus, 1758) |
| Erebidae | Rivulinae | | <i>Rivula sericealis</i> (Scopoli, 1763) |
| Erebidae | Hypeninae | | <i>Hypena proboscidalis</i> (Linnaeus, 1758) |
| Erebidae | Hypeninae | | <i>Hypena rostralis</i> (Linnaeus, 1758) |
| Erebidae | Lymantiinae | Lymantriini | <i>Arctornis l-nigrum</i> (Müller, 1764) |
| Erebidae | Lymantiinae | Lymantriini | <i>Lymantria dispar</i> (Linnaeus, 1758) ♂ |
| Erebidae | Lymantiinae | Orgyiini | <i>Orgyia antiqua</i> (Linnaeus, 1758) |
| Erebidae | Lymantiinae | Nygmiini | <i>Sphrageidus similis</i> (Fuessly, 1775) |
| Erebidae | Lymantiinae | Leucomini | <i>Leucoma salicis</i> (Linnaeus, 1758) |
| Erebidae | Arctiinae | Arctiini | <i>Phragmatobia fuliginosa</i> (Linnaeus, 1758) |
| Erebidae | Arctiinae | Arctiini | <i>Spilosoma lubricipeda</i> (Linnaeus, 1758) |
| Erebidae | Arctiinae | Arctiini | <i>Hyphantria cunea</i> (Drury, 1773) |
| Erebidae | Arctiinae | Arctiini | <i>Coscinia cribraria</i> (Linnaeus, 1758) |
| Erebidae | Arctiinae | Arctiini | <i>Euplagia quadripunctaria</i> (Poda, 1761) |
| Erebidae | Arctiinae | Lithosiini | <i>Miltochrista miniata</i> (Forster, 1771) |
| Erebidae | Arctiinae | Lithosiini | <i>Pelosia muscerda</i> (Hufnagel, 1766) |
| Erebidae | Arctiinae | Lithosiini | <i>Lithosia quadra</i> (Linnaeus, 1758) |
| Erebidae | Arctiinae | Lithosiini | <i>Eilema depressa</i> (Esper, [1787]) |

| | | | |
|-----------|---------------|------------------|---|
| Erebidae | Arctiinae | Lithosiini | <i>Eilema griseola</i> (Hübner, [1803]) |
| Erebidae | Arctiinae | Lithosiini | <i>Eilema lurideola</i> ([Zincken], 1817) |
| Erebidae | Arctiinae | Lithosiini | <i>Eilema complana</i> (Linnaeus, 1758) |
| Erebidae | Arctiinae | Lithosiini | <i>Eilema pygmaeola</i> (Doubleday, 1847) |
| Erebidae | Arctiinae | Lithosiini | <i>Eilema sororcula</i> (Hufnagel, 1766) |
| Erebidae | Arctiinae | Syntomini | <i>Dysauxes ancilla</i> (Linnaeus, 1767) |
| Erebidae | Herminiinae | | <i>Paracolax tristalis</i> (Fabricius, 1794) |
| Erebidae | Herminiinae | | <i>Herminia tarsipennalis</i> Treitschke, 1835 |
| Erebidae | Herminiinae | | <i>Herminia tarsicrinalis</i> (Knoch, 1782) |
| Erebidae | Herminiinae | | <i>Herminia grisealis</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Erebidae | Herminiinae | | <i>Polypogon plumigeralis</i> (Hübner, [1825]) |
| Erebidae | Toxocampinae | Toxocampini | <i>Lygephila cracca</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Erebidae | Boletobiinae | Phytometrini | <i>Colobochyla salicalis</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Erebidae | Boletobiinae | Phytometrini | <i>Trisateles emortualis</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Erebidae | Boletobiinae | Aventiini | <i>Laspeyria flexula</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Erebidae | Boletobiinae | Eublemmini | <i>Eublemma parva</i> (Hübner, [1808]) |
| Erebidae | Boletobiinae | Araeopteronini | <i>Araeopteron ecphaea</i> (Hampson, 1914) |
| Erebidae | Erebinae | Euclidiini | <i>Euclidia glyphica</i> (Linnaeus, 1758) |
| Erebidae | Erebinae | Ophiusini | <i>Dysgonia algira</i> (Linnaeus, 1767) |
| Erebidae | Erebinae | Ophiusini | <i>Grammodes bifasciata</i> (Petagna, 1786) |
| Nolidae | Nolinae | Nolini | <i>Meganola strigula</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Nolidae | Nolinae | Nolini | <i>Meganola albula</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Nolidae | Nolinae | Nolini | <i>Nola aerugula</i> (Hübner, 1793) |
| Nolidae | Nolinae | Nolini | <i>Nola chlamitulalis</i> (Hübner, [1813]) |
| Nolidae | Chloephorinae | | <i>Earias clorana</i> (Linnaeus, [1760]) |
| Nolidae | Chloephorinae | | <i>Earias vernana</i> (Fabricius, 1787) |
| Nolidae | Chloephorinae | | <i>Pseudoips prasinana</i> (Linnaeus, 1758) |
| Nolidae | Chloephorinae | | <i>Nycteola sicilana</i> (Fuchs, 1899) |
| Noctuidae | Plusiinae | Abrostolini | <i>Abrostola triplasia</i> (Linnaeus, 1758) |
| Noctuidae | Plusiinae | Argyrogrammatini | <i>Chrysodeixis chalcites</i> (Esper, 1789) |
| Noctuidae | Plusiinae | Plusiini | <i>Macdunnoughia confusa</i> (Stephens, 1850) |
| Noctuidae | Plusiinae | Plusiini | <i>Diachrysia stenochrysis</i> (Warren, 1913) |
| Noctuidae | Plusiinae | Plusiini | <i>Diachrysia zosimi</i> (Hübner, [1822]) |
| Noctuidae | Plusiinae | Plusiini | <i>Autographa gamma</i> (Linnaeus, 1758) |
| Noctuidae | Plusiinae | Plusiini | <i>Plusia festucae</i> (Linnaeus, 1758) |
| Noctuidae | Eustrotiinae | | <i>Phyllophila obliterated</i> (Rambur, 1833) |
| Noctuidae | Eustrotiinae | | <i>Deltote pygarga</i> (Hufnagel, 1766) |
| Noctuidae | Acontiinae | Acontiini | <i>Acontia trabealis</i> (Scopoli, 1763) |
| Noctuidae | Acontiinae | Aediini | <i>Aedia leucomelas</i> (Linnaeus, 1758) |
| Noctuidae | Pantheinae | | <i>Colocasia coryli</i> (Linnaeus, 1758) |
| Noctuidae | Acronictinae | | <i>Craniophora ligustri</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Noctuidae | Acronictinae | | <i>Moma alpium</i> (Osbeck, 1778) |
| Noctuidae | Acronictinae | | <i>Acronicta alni</i> (Linnaeus, 1767) |
| Noctuidae | Acronictinae | | <i>Acronicta rumicis</i> (Linnaeus, 1758) |
| Noctuidae | Acronictinae | | <i>Acronicta megacephala</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Noctuidae | Metoponiinae | | <i>Tyta luctuosa</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Noctuidae | Amphipyrae | | <i>Amphipyra pyramidea</i> (Linnaeus, 1758) |
| Noctuidae | Heliothinae | | <i>Pyrrhia umbra</i> (Hufnagel, 1766) |
| Noctuidae | Heliothinae | | <i>Heliothis viriplaca</i> (Hufnagel, 1766) |
| Noctuidae | Heliothinae | | <i>Helicoverpa armigera</i> (Hübner, [1808]) |
| Noctuidae | Condicinae | Leucocytini | <i>Eucarta virgo</i> (Treitschke, 1835) |
| Noctuidae | Condicinae | Leucocytini | <i>Eucarta amethystina</i> (Hübner, [1803]) |
| Noctuidae | Bryophilinae | | <i>Cryphia algae</i> (Fabricius, 1775) |

| | | | |
|-----------|-----------|------------------|--|
| Noctuidae | Xyleninae | Pseudeustrotiini | <i>Pseudeustrotia candidula</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Noctuidae | Xyleninae | Prodeniini | <i>Spodoptera exigua</i> (Hübner, [1808]) |
| Noctuidae | Xyleninae | Elaphriini | <i>Elaphria venustula</i> (Hübner, 1790) |
| Noctuidae | Xyleninae | Caradrinini | <i>Caradrina morpheus</i> (Hufnagel, 1766) |
| Noctuidae | Xyleninae | Caradrinini | <i>Hoplodrina ambigua</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Noctuidae | Xyleninae | Caradrinini | <i>Athetis gluteosa</i> (Treitschke, 1835) |
| Noctuidae | Xyleninae | Caradrinini | <i>Athetis hospes</i> (Freyer, [1831]) |
| Noctuidae | Xyleninae | Dypterygiini | <i>Dypterygia scabriuscula</i> (Linnaeus, 1758) |
| Noctuidae | Xyleninae | Dypterygiini | <i>Trachea atriplicis</i> (Linnaeus, 1758) |
| Noctuidae | Xyleninae | Phlogophorini | <i>Phlogophora meticulosa</i> (Linnaeus, 1758) |
| Noctuidae | Xyleninae | Phlogophorini | <i>Euplexia lucipara</i> (Linnaeus, 1758) |
| Noctuidae | Xyleninae | Xylenini | <i>Ipimorpha retusa</i> (Linnaeus, 1761) |
| Noctuidae | Xyleninae | Xylenini | <i>Ipimorpha subtusa</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Noctuidae | Xyleninae | Xylenini | <i>Cosmia affinis</i> (Linnaeus, 1767) |
| Noctuidae | Xyleninae | Xylenini | <i>Cirrhia icteritia</i> (Hufnagel, 1766) |
| Noctuidae | Xyleninae | Apameini | <i>Hydraecia micacea</i> (Esper, 1789) |
| Noctuidae | Xyleninae | Apameini | <i>Luperina dumerilii</i> (Duponchel, [1827]) |
| Noctuidae | Xyleninae | Apameini | <i>Phragmatiphila nexa</i> (Hübner, [1808]) |
| Noctuidae | Xyleninae | Apameini | <i>Apamea sordens</i> (Hufnagel, 1766) |
| Noctuidae | Xyleninae | Apameini | <i>Apamea scolopacina</i> (Esper, 1788) |
| Noctuidae | Xyleninae | Apameini | <i>Lateroligia ophiogramma</i> (Esper, 1794) |
| Noctuidae | Xyleninae | Apameini | <i>Mesapamea secalella</i> Remm, 1983 |
| Noctuidae | Hadeninae | Tholerini | <i>Tholera decimalis</i> (Poda, 1761) |
| Noctuidae | Hadeninae | Hadenini | <i>Anarta trifolii</i> (Hufnagel, 1766) |
| Noctuidae | Hadeninae | Hadenini | <i>Lacanobia suasa</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Noctuidae | Hadeninae | Hadenini | <i>Lacanobia oleracea</i> (Linnaeus, 1758) |
| Noctuidae | Hadeninae | Hadenini | <i>Melanchra persicariae</i> (Linnaeus, 1761) |
| Noctuidae | Hadeninae | Hadenini | <i>Sideridis rivularis</i> (Fabricius, 1775) |
| Noctuidae | Hadeninae | Hadenini | <i>Hadena bicruris</i> (Hufnagel, 1766) |
| Noctuidae | Hadeninae | Leucaniini | <i>Mythimna turca</i> (Linnaeus, 1761) |
| Noctuidae | Hadeninae | Leucaniini | <i>Mythimna straminea</i> (Treitschke, 1825) |
| Noctuidae | Hadeninae | Leucaniini | <i>Mythimna unipuncta</i> (Haworth, 1809) |
| Noctuidae | Hadeninae | Leucaniini | <i>Mythimna albipuncta</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Noctuidae | Hadeninae | Leucaniini | <i>Mythimna riparia</i> (Rambur, 1829) |
| Noctuidae | Hadeninae | Leucaniini | <i>Leucania obsoleta</i> (Hübner, [1803]) |
| Noctuidae | Hadeninae | Leucaniini | <i>Senta flammea</i> (Curtis, 1828) |
| Noctuidae | Noctuinae | Agrotini | <i>Agrotis segetum</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |
| Noctuidae | Noctuinae | Agrotini | <i>Agrotis exclamationis</i> (Linnaeus, 1758) ♀ |
| Noctuidae | Noctuinae | Agrotini | <i>Agrotis ipsilon</i> (Hufnagel, 1766) |
| Noctuidae | Noctuinae | Agrotini | <i>Agrotis bigramma</i> (Esper, 1790) |
| Noctuidae | Noctuinae | Noctuini | <i>Axylia putris</i> (Linnaeus, 1761) |
| Noctuidae | Noctuinae | Noctuini | <i>Ochropleura plecta</i> (Linnaeus, 1761) |
| Noctuidae | Noctuinae | Noctuini | <i>Noctua pronuba</i> (Linnaeus, 1758) |
| Noctuidae | Noctuinae | Noctuini | <i>Noctua tirrenica</i> Biebinger, Speidel & Hanigk, 1983 |
| Noctuidae | Noctuinae | Noctuini | <i>Noctua comes</i> Hübner, [1813] |
| Noctuidae | Noctuinae | Noctuini | <i>Noctua interjecta</i> Hübner, [1803] |
| Noctuidae | Noctuinae | Noctuini | <i>Noctua janthe</i> (Borkhausen, 1792) |
| Noctuidae | Noctuinae | Noctuini | <i>Xestia c-nigrum</i> (Linnaeus, 1758) |
| Noctuidae | Noctuinae | Noctuini | <i>Xestia xanthographa</i> ([Denis & Schiffermüller], 1775) |

Osservazioni:

Dal presente elenco si possono segnalare le seguenti specie:

Ornixola caudulatella (Zeller, 1839) (Gracillariidae).

Vive su diverse specie di *Salix* (Salicaceae). È stata osservata per la prima volta in più di trent'anni di ricerche nell'area rinaturalizzata "ex Brusaschetto nuovo" di Camino (AL). È specie bivoltina e gli adulti volano in maggio-giugno e luglio-agosto.

Phragmataecia castaneae (Hübner, 1790) (Cossidae).

Vive sulla comune canna di palude, *Phragmites australis* (Cav.) Trin. ex Steud. (Poaceae), e il suo ciclo di sviluppo dura 2 anni. È monovoltina e gli adulti volano da maggio a settembre. Qui, però, non si sono mai viste schiuse così tardive. Purtroppo la sua presenza sta diventando sempre più rara e sporadica per il taglio delle canne lungo canali e strade campestri con trattori muniti di braccio decespugliatore, che spappolano i vegetali. Danni ancora peggiori sono prodotti dagli incendi delle canne secche in primavera. Il loro ciclo di sviluppo biennale peggiora il quadro, perché, se la larva riesce a superare il primo anno, non è detto che possa passare indenne anche il secondo.

Proserpinus proserpina (Pallas, 1772) (Sphingidae).

Le sue piante nutrici sono *Epilobium*, *Chamaenerion*, *Oenothera* (Onagraceae) e *Lythrum salicaria* L. (Lythraceae). Monovoltina vola in maggio-giugno. Viene considerata una specie rara e localizzata. È difficile osservarne gli adulti a causa delle loro abitudini crepuscolari e per il loro ridotto fototropismo. Si possono cercare invece le larve ma quasi esclusivamente di notte, perché durante il giorno stanno nascoste alla base della loro pianta nutrice. In Europa è rigorosamente protetta dalla Direttiva Habitat 92/43/CEE, Allegato IV (specie animali e vegetali di interesse comunitario che richiedono una protezione rigorosa). Sono stati osservati solamente i bruchi.

Cerura erminea (Esper, [1783]) (Notodontidae).

La larva si trova soprattutto su *Populus*, *Salix* (Salicaceae) e *Betula* (Betulaceae). Secondo alcuni autori è monovoltina con un periodo molto lungo da aprile a luglio, secondo altri è bivoltina con adulti in maggio-giugno e in agosto-settembre. Predilige le zone umide di pianura. Relativamente rara.

Stauropus fagi (Linnaeus, 1758) (Notodontidae).

La larva è polifaga su *Fagus*, *Quercus* (Fagaceae) e un gran numero di altri alberi e arbusti. Ha due generazioni in aprile-giugno e in agosto-settembre. È comune nel Bosco della Partecipanza di Trino e nei boschi del lato collinare del Po. Viene facilmente al telaio attratta dalla luce.

Eilema griseola (Hübner, [1803]) (Erebidae, Arctiinae).

La larva si ciba di licheni corticicoli. Ha una sola generazione con periodo di volo da giugno a settembre ed è tipica delle zone paludose. Relativamente comune.

Diachrysia zosimi (Hübner, [1822]) (Noctuidae).

Il bruco vive su *Sanguisorba officinalis* L. (Rosaceae). È caratteristica delle zone umide e vola in 2 generazioni (bivoltina) da giugno fino ad agosto. In certe località può presentare una terza generazione incompleta in settembre-ottobre. Nella bassa pianura vercellese è rarissima se non sporadica. Precedentemente era stata osservata una sola volta una trentina di anni orsono alla cascina Saletta di Costanzana (VC) a circa 15 km in linea d'aria dalla nuova stazione di San Genuario.

Deltote pygarga (Hufnagel, 1766) (Noctuidae).

Molinia caerulea (L.) Moench (Poaceae) è segnalata come la sua pianta nutrice. Dal momento che questa essenza è presente nel Bosco della Partecipanza di Trino, ne consegue che nel resto della bassa pianura vercellese il bruco vive su altre Poaceae. In pianura è bivoltina con periodi di volo in maggio-giugno e in agosto-settembre. Alle medie altitudini diventa monovoltina. Predilige gli ambienti umidi. Comune.

Moma alpium (Osbeck, 1778) (Noctuidae).

La larva è polifaga su *Quercus*, *Fagus* (Fagaceae), *Betula* (Betulaceae), *Sorbus* (Rosaceae) e probabilmente anche su altre essenze, perché è facile osservarla a riposo di giorno nascosta dietro le persiane di casa, dove queste piante non sono presenti. Volta in una sola generazione in giugno-luglio. È legata specialmente ai querceti, anche se la si può rinvenire anche altrove. Relativamente comune.

Eucarta virgo (Treitschke, 1835) (Noctuidae).

Larva su *Tanacetum vulgare* L., *Taraxacum* (Asteraceae), *Mentha aquatica* L. (Lamiaceae), *Salix* (Salicaceae). Gli adulti volano in giugno-agosto con una sola generazione. È legata agli ambienti umidi ed è relativamente comune.

Eucarta amethystina (Hübner, [1803]) (Noctuidae).

Il bruco predilige piante della famiglia delle Apiaceae: *Silaum*, *Daucus*, *Petroselinum*. Bivoltina con periodi di volo in maggio-giugno e luglio-agosto. Vive anche lei in zone umide, ma è molto più rara della precedente *Eucarta virgo*.

Pseudeustrotia candidula ([Denis & Schiffermüller], 1775) (Noctuidae).

Le piante alimentari della larva sono *Rumex* e *Polygonum* (Polygonaceae). Si tenga presente che attualmente molte specie sono state spostate dal genere *Polygonum* al genere *Persicaria*. Anche questa specie predilige le zone umide e gli adulti volano in maggio-luglio e in agosto-settembre. Comune.

Elaphria venustula (Hübner, 1790) (Noctuide).

Il bruco è polifago su un gran numero di erbe ed arbusti, tra cui *Rubus*, *Potentilla*, *Alchemilla* (Rosaceae), *Genista* (Fabaceae), *Calluna* (Ericaceae). È bivoltina con periodi di volo in aprile-giugno e in luglio-settembre. Comune.

Phragmatiphila nexa (Hübner, [1808]) (Noctuidae).

Sue piante alimentari sono: *Glyceria*, *Phragmites* (Poaceae), *Carex* (Cyperaceae), *Typha* (Typhaceae). Specie monovoltina con adulti in volo in luglio-settembre. È legata agli ambienti umidi ed è piuttosto rara.

Leucania obsoleta (Hübner, [1803]) (Noctuidae).

La larva vive su *Phragmites australis* (Cav.) Trin. ex Steud. (Poaceae). Alle nostre latitudini la specie è bivoltina e gli adulti sono in volo in aprile-giugno e in luglio-agosto. È specie delle zone paludose. Piuttosto rara.

Senta flammea (Curtis, 1828) (Noctuidae).

La larva vive su *Phragmites australis* (Cav.) Trin. ex Steud. (Poaceae). Il suo periodo di volo va da maggio a giugno in una sola generazione. Come fa presupporre la sua pianta nutrice è tipica delle zone umide. Rara.

Conclusioni:

Il numero notevole di specie legate agli ambienti umidi o palustri, compreso il vero e proprio gioiello della rarissima *Diachrysis zosimi*, danno l'idea dell'importanza della conservazione di questi ambienti naturali poco o nulla interessati dalle attività umane. Rappresentano zone rifugio dove si concentrano per un fenomeno di "insularismo" le specie legate a questi ambienti palustri, dal momento che le moderne attività agricole hanno "desertificato" tutto il territorio circostante. Al tempo stesso rappresentano zone di irraggiamento, da cui le specie possono ripartire alla riconquista di nuovi territori. Dimostrazione eclatante è il ritrovamento del piccolo gracillaride *Ornixola caudulatella* nell'area rinaturalizzata dell'ex "Brusassetto Nuovo" di Camino. Relegato in qualche area marginale, in cui aveva trovato rifugio, è ripartito alla grande, non appena le condizioni sono diventate favorevoli, alla conquista delle nuove aree rinaturalizzate. Non resta che continuare così, visto che la natura sembra darci ragione.

Bibliografia:

- Berio, E., 1985. Lepidoptera, Noctuidae. I. 970 pp. + 32 tavv. Edizioni Calderini, Bologna.
- Berio, E., 1991. Lepidoptera, Noctuidae. II. 708 pp. + 16 tavv. Edizioni Calderini, Bologna.
- Cassulo, L.A., & Raineri, V., 1996. Primi dati sui Lepidotteri della Garzaia di Valenza Po (Piemonte). – *Bollettino della Società entomologica italiana, Genova*, 127 (3): 257-266.
- Fajčik, J., 1998. Die Schmetterlinge Mitteleuropas. II. Band. Noctuidae. Polygrafia SAV. Bratislava.
- Robineau, R., 2008. Guide des papillons nocturnes de France. 288 pp. + 55 pls. Delachaux et Niestlé, Paris.
- Zimmerman, E.C., 1978. Insects of Hawaii, 9 Microlepidoptera : I-II. 1903 pp. The University Press of Hawaii, Honolulu.