

Artenliste zur Beobachtung von Neozoen in Deutschland mittels „Citizen Science“, erstellt für eine Challenge auf dem Biodiversitäts-Datenportal Observation.org

Species list for monitoring alien and other novel animal taxa in
Germany via citizen science, generated for a challenge at biodiversity
data portal Observation.org

Viktor Hartung¹, Stephan M. Blank², Daniel Burckhardt³, Ulrich
Burckhardt⁴, Dieter Doczkal⁵, Julian Eberhardt⁶, Karsten Grabow⁷, Axel
Gruppe⁸, Bernhard Hausdorf⁹, Axel Hochkirch¹⁰, Hubert Höfer⁶, Hannes
Hoffmann¹¹, Uwe Jueg¹², Jan Ole Kriegs¹, Christopher Mollmann¹³, Roland
Mühlethaler¹⁴, Manfred Alban Pfeifer¹⁵, Jiří Prochazka¹⁶, Martin
Schlüpmann¹⁷, Nico Schneider¹⁸, Kai Schütte¹¹, Jörg Spelda¹⁹, David
Tempelman²⁰, Robert Trusch⁶, Manfred R. Ulitzka²¹, Michael L. Zettler²²,
Olaf Zimmermann²³ & Martin Husemann⁶

Zusammenfassung

Neozoen sind ein weit verbreitetes Phänomen. Einige Arten verursachen ökologische und wirtschaftliche Probleme und werden als eine der größten Umweltrisiken weltweit betrachtet. Zur Verwendung bei einer Initiative zum Monitoring von gebietsfremden Tierarten auf dem Biodiversitäts-Datenportal Observation.org haben wir eine Liste von Arten zusammengestellt. Die Liste umfasst 1233 Vertreter aus den meisten Gruppen der Metazoa und beinhaltet nicht nur die Neozoen im engeren Sinne, sondern auch Arealerweiterer oder Arten, die in Deutschland noch nicht in Erscheinung getreten sind, es aber bald tun könnten. Frühe Erkennung von solchen Neueinwanderern, aber auch das Sammeln von Daten zu Neozoen, „Klimawandelgewinnern“ und weiteren neuen Arten sind einige der Ziele der Initiative. Die Challenge soll auch ein Test zum Einsatz von Citizen Science („Bürgerwissenschaften“) bei der Erforschung von Neozoen sein, denn nach unserer Kenntnis ist die Initiative in ihrem taxonomischen Umfang bislang einmalig. Die Liste bündelt die aktuellen Informationen zu den neuen Arten in der heimischen Fauna und kann schon an sich für ähnliche Initiativen von Invasionsbiologen, Ökologen, Faunisten und Koordinatoren von Citizen Science-Projekten in Deutschland und den Nachbarländern nützlich sein.

Abstract

Alien species are a widespread phenomenon, some of which are causing ecological and economic problems and considered one of the most prominent environmental threats globally. We have compiled a list of species to be used in monitoring of alien animal species in Germany via the biodiversity data portal Observation.org. The list includes 1233 representatives from most metazoan taxa and comprises not only the alien species *sensu stricto*, but also those that recently expanded their range into Germany, e.g. due to the climate change. Such an approach makes the list suitable for a variety of research questions. The list includes most up-to-date information and can be used by invasion biologists, ecologists, faunistic specialists and organizers of citizen science events in Germany or in its neighbouring countries.

Key words

Alien animal species, neozoa, faunistic lists, range expansion, climate change

Einführung

Die Globalisierung hat zu einer rasanten Zunahme von Organismen in Gebieten geführt, in denen sie ursprünglich nicht vorkamen. Zudem verändern sich die Verbreitungsgebiete von Arten im Zuge des Klimawandels. Manche Arten verursachen Probleme in den neu besiedelten Ökosystemen, indem sie dort als neue Prädatoren, Konkurrenten oder Pathogene einheimischer Arten auftreten (KENIS & BRANCO 2010). Neozoen werden folglich als eine der größten Bedrohungen für die Biodiversität betrachtet (IPBES 2023). Ein dynamisches Monitoring einiger EU-relevanter gebietsfremder Arten ist verpflichtend für die Mitglieder der Union (BENINDE et al. 2015, BRUNDU et al. 2022). Dabei fehlen effektive und transparente Maßnahmenkonzepte für solche Monitorings weitestgehend. Die Dringlichkeit der durch die Ausbreitung von Neozoen verursachten Probleme wird weiter durch den Mangel an qualifiziertem Personal für die Beobachtung dieser Arten erschwert. Das Einbeziehen der breiten Öffentlichkeit als Bürgerwissenschaftler („Citizen Scientists“) ist ein Weg, um den Personalmangel auszugleichen und kann nach dem Gießen-kennen-Prinzip einen Ansatz zum Monitoring zumindest einiger dieser Arten bieten.

Biodiversitätsportale, auf denen die Nutzer ihre Beobachtungen der Natur hochladen, die dann durch Mitnutzer oder eine KI identifiziert bzw. validiert werden, erfreuen sich wachsender Popularität. Eines der größten Portale ist Observation.org, das momentan über 270 Millionen Datensätze beinhaltet, beruhend auf Meldungen von über 480.000 Nutzern (Stand 24.03.2025). Die Arten auf den hochgeladenen Fotos werden in einem ersten Schritt durch KI-Algorithmen der Nature Identification API (NIA) von Naturalis Biodiversity Centre (2023) vorläufig identifiziert. Diese Ergebnisse unterliegen dann einem Validierungsprozess durch Experten, bevor sie an GBIF (Global Biodiversity Information Facility, www.gbif.org) weitergeleitet werden, die weltweit größten Datenbank für Biodiversitätsdaten. Neben anderen Funktionalitäten erlaubt Observation.org auch eine Erstellung sogenannter Challenges via der Handy-App ObsIdentify: das sind koordinierte Meldeaktionen, fokussiert auf bestimmte taxonomische, ökologische Gruppen oder geographische Gebiete.

Um ein umfassenderes Bild der Verbreitung und Häufigkeit von Neozoen und anderer tierischer Neuankömmlinge zu erhalten, haben wir eine Observation.org-Challenge erstellt. Im Laufe eines Jahres sollen die Nutzer alle Neozoen oder sonstige sich nach Deutschland ausbreitende Tierarten bei Observation.org melden, entweder direkt über die Webseite oder via ObsIdentify. Die Challenge startete am 01.07.2024 und wird bis 30.06.2025 laufen. Die wichtigsten Ziele sind: 1) mehr Daten zur Verbreitung der Neozoen in Deutschland zu generieren, unter besonderer Beachtung von möglichen gerade angekommenen Arten; 2) Kenntnisse über Neozoen und die mit ihnen verbundene Probleme in der Öffentlichkeit zu fördern. Als technische Voraussetzung zur Durchführung der Challenge haben wir eine Liste von momentan in Deutschland bekannten Neozoen bzw. Arten, die Deutschland in naher Zukunft erreichen könnten, zusammengestellt. Diese Liste wird hier als Hilfsmittel für die Forschung, die breite Öffentlichkeit und die Teilnehmenden der Challenge präsentiert.

Material und Methoden

Die Artenliste für die Challenge erstellten Viktor Hartung, Hannes Hoffmann, Martin Husemann, Jan Ole Kriegs, Kai Schütte und Olaf Zimmermann, mit Unterstützung eines Teams von führenden Experten für die jeweiligen Tiergruppen (Tab. 1). Wir haben uns auf Tiere beschränkt, da Bürgerwissenschaftler-Beobachtungen von „wilden“ Neophyten häufig schwer von z. B. in

Gärten gepflanzten Individuen zu unterscheiden sind. Pilze haben wir ausgeschlossen, da viele Arten anhand von Bildern schwer identifizierbar sind. Auch einige Tiergruppen wurden ausgeschlossen, wenn sie entweder auch durch Bilder allein schwer zu identifizieren sind (z. B. Bryozoa) oder Neozoen dieser Gruppe in Deutschland nicht zu erwarten sind (z. B. Hemichordata). Gleichzeitig wurden aber einige Taxa berücksichtigt, die zwar bisher keine etablierten Populationen hierzulande bilden konnten, aber immer wieder eingeschleppt oder eingeführt und ausgesetzt werden und manchmal große Medienresonanz erzeugen (z. B. Skorpione oder Stabschrecken).

Der Begriff „Neozoon“ wird während der Challenge umfassend interpretiert, da z. B. die Unterscheidung zwischen Arten, die durch den Menschen hierher gelangt sind, und solchen, die es aus eigener Kraft geschafft haben, nicht immer einfach ist. So wird die Kastanienminiermotte *Cameraria ohridella* DESCHKA & DIMIĆ, 1986 oft als invasive Art bezeichnet, da sie wahrscheinlich durch den Menschen aus ihrer nordmazedonischen Heimat nach Österreich verschleppt wurde, aber sich anscheinend von dort in andere europäische Länder, inklusive Deutschland, selbstständig ausgebreitet hat (LETHMAYER 2003). Ähnlich ist der Fall bei vielen Mittelmeer-Arten, die ihre Verbreitungsgebiete im Zuge des Klimawandels ausweiten konnten. In der aktuellen Challenge wird jede Tierart gezählt, die vor 1492 aus dem Gebiet der heutigen Bundesrepublik noch nicht bekannt war und später das Land entweder durch menschliches Zutun oder selbstständig erreichte. Es werden sowohl etablierte als auch nicht-establierte Arten erfasst. Gleichzeitig werden viele Mittelmeer-Arten aus einer so mobilen Gruppe wie die Vögel nicht mitgezählt, die ab und an durch Zugprolongation nach Deutschland gelangen – ein altbekanntes Phänomen, das nicht unbedingt mit einer Ausweitung des Verbreitungsareals zusammenhängt. Die Neozoen im engeren Sinne können später in dem erzeugten Datensatz leicht von anderen Arten separiert werden; die Erfassung dieser anderen Arten, darunter z. B. sogenannter „Klimagewinner“, kann zur Bekanntheit dieses Phänomens in der Öffentlichkeit beitragen und das Bewusstsein für die komplizierten Zusammenhänge zwischen Klimawandel und Neozoen-Problematik schärfen. Schließlich hatte jeder Autor der Liste noch die Freiheit, Arten mit aufzunehmen, die er als beobachtungswürdig betrachtet. So wurden einige Wanzen-Arten aufgenommen, die zwar noch nicht aus Deutschland selbst, aber aus mehreren Nachbarländern bekannt sind (wie *Acetropis longirostris* PUTON, 1875) oder zwar nicht in den direkten Nachbarländern vorkommen, aber häufig als Neozoen auftreten und charismatisch sind (wie *Erthesina fullo* (THUNBERG, 1783)). Am Ende ist aber die aus der Einschätzung

vieler Experten resultierende Artenliste unvermeidlich von Taxon zu Taxon heterogen und entbehrt nicht komplett der Subjektivität.

Für einige Taxa konnten wir keinen Spezialisten für die Beteiligung an der Challenge gewinnen. In diesen Fällen zogen wir die veröffentlichten Roten Listen als Quellen heran, zusammen mit der Liste der EU-relevanten Neozoen (BRUNDU et al. 2022). Die Roten Listen, die in Deutschland in der Regel auch Informationen zu Neozoen beinhalten, wurden auch bei der Editierung der Listen konsultiert, die von einzelnen Mitgliedern des Autorenteams beige-steuert wurden. Arten, die in entsprechenden Roten Listen als Neozoen aufgeführt sind, wurden in die Challenge mit aufgenommen, auch wenn der jeweilige Autor sie nicht aufgeführt hatte.

Bei einigen Arten wurden Synonyme mit aufgenommen. Zum Beispiel befindet sich sowohl die veraltete Namenskombination *Xyleborus germanus* BLANDFORD, 1894 als auch der aktuell valide Name *Xylosandrus germanus* (BLANDFORD, 1894) (HOFFMANN 1941, DOLE & COGNATO 2010) auf der Liste, da beide Namen bei Observation.org existieren. Außerdem wurden in manchen Fällen intra-spezifische Formen berücksichtigt, z. B. bei dem Asiatischen Marienkäfer *Harmonia axyridis* (PALLAS, 1773). Das geschah, um wirklich alle Beobach-tungen der entsprechenden Arten während der Challenge zu erfassen, denn im Portal werden als Formen erfasste Individuen nicht unter der Art gezählt, zu der sie gehören, sondern getrennt davon. Schließlich wurden manche höhere Taxa (Gattung, Ordnung) mit in die Liste aufgenommen – z. B. "Buthus spec." oder "Scorpiones indet." – um mögliche Beobachtungen zu erfassen, die nicht bis zur Art identifiziert werden konnten.

Außerdem waren in wenigen Fällen nachträgliche Veränderungen der Liste notwendig. Zum Beispiel haben wir den Karstweißling *Pieris mannii* (MAYER, 1851) wenige Wochen nach dem Start der Challenge hinzugefügt, da die Art ein bekanntes Beispiel für einen „Klimawandel-Gewinner“ ist. Das Europäische Kaninchen *Oryctolagus cuniculus* (LINNAEUS, 1758) wurde aus der Liste entfernt, da die Art wahrscheinlich bereits vor 1492 in Deutschland etabliert war. Hinzufügungen zählen auch nachträglich, d. h. alle Beobachtungen einer Art, die zwischen dem 01.07.2024 und dem Datum des Hinzufügens der Art zu der Liste gemacht worden sind, werden auch in der Challenge erfasst. Streichungen gab es nur sehr wenige und das Europäische Kaninchen war die einzige von der Liste gestrichene Art mit einer bedeutenden Anzahl von Meldungen.

Um sich an der Challenge zu beteiligen, muss man sich lediglich bei Observation.org registrieren, die App ObsIdentify auf das mobile Endgerät herunterladen und die Challenge „Aliens unter uns“ aktivieren. Daten können via Aps oder auch über die Webseite hochgeladen werden.

Ergebnisse und Diskussion

Die Artenliste für die Challenge besteht aus 1233 Namen (Tab. 2). Die Anzahl der Arten ist aufgrund von Synonymen etwas niedriger (kleine Änderungen vorbehalten, siehe Material und Methoden). Zum 31.03.2025 hat die Challenge ca. 90.000 Meldungen von 369 Arten erzeugt (noch nicht alle davon sind validiert). Innerhalb von neun Monaten hat sie also schon eine Fülle an Informationen zu Neozoen geliefert.

Die Anzahl der Beobachtungen während der Challenge ist zwar hoch, könnte aber weiter gesteigert werden, wenn allen Teilnehmern die komplette Artenliste zu Verfügung stünde. Bisher wurden bei der öffentlichen Bewerbung der Initiative nur einige ausgewählte Arten der Liste explizit erwähnt, die auf der Webseite www.neobiota-nord.de mit Steckbriefen vorgestellt sind. Diese Webseite ist aber geographisch auf Norddeutschland bezogen, es tauchen dort also auch Arten auf, die nur für den Norden neu sind, nicht in Bezug auf ganz Deutschland. Wir haben wiederholt Anfragen nach der kompletten Liste erhalten und haben uns entschieden, diese zu publizieren in der Hoffnung, dass es den Ertrag der Challenge steigert und mögliche Missverständnisse eliminiert.

Es existieren schon ausführliche Neozoen-Listen für Deutschland (NEHRING et al. 2015, RABITSCH & NEHRING 2017, 2022, 2023). Allerdings passieren Neueinschleppungen nach wie vor und mit alarmierender Geschwindigkeit. Der Ansatz der Bürgerwissenschaft ist der schnellste Weg, um auf solch rasante Veränderungen zu reagieren. Die Artenkenner, die die Artenliste für die Challenge zusammengestellt haben, ließen in sie die aktuellen Informationen einfließen. Außerdem ist die aktuelle Challenge nach unserem Wissen einzigartig in ihrem breiten taxonomischen Umfang und hinsichtlich der Erfassung aller neuen Arten, nicht nur der Neozoen im engeren Sinne. Daher kann die Liste, die für diese Challenge erstellt wurde, für Invasionsbiologen, Ökologen, Faunistiker und Organisatoren von Citizen Science-Initiativen nützlich sein. Sie kann als

Basis für zukünftige Forschungsprojekte oder Frühwarnsysteme in Nachbarländern dienen, anhand der sie sich besser auf potentielle zukünftige Invasionen vorbereiten können.

Danksagung

Wir möchten den Mitarbeitern von Observation.org, besonders Hisko DE VRIES und Ilse LANSER, für ihre andauernde Unterstützung während der Challenge danken, und allen Meldern und Validatoren des Portals für ihren unermüdlichen Einsatz. Klaus SCHRAMEYER hat geholfen, die Liste zu Acari, Aleyrodoidea, Coccoidea und Hymenoptera "Parasitica" zusammenzustellen; Thomas THIEME die Liste der Aphidoidea. Irina WÜRTELE und Andreas MICHALIK wiesen auf einige potentielle Kandidaten für die Liste hin.

Introduction

Globalization has caused a significant increase in the number of organisms being introduced into novel areas. Furthermore, the ranges of some species are substantially expanding as a consequence of climate change. Some species are known to cause problems in their newly colonized ecosystems where they can act as predators, competitors or pathogens (KENIS & BRANCO 2010); therefore, alien species are considered one of the major threats to biodiversity (IPBES 2023). Dynamic monitoring of some EU relevant alien species is mandatory for the member countries (BENINDE et al. 2015, BRUNDU et al. 2022). However, effective and transparent monitoring schemes are largely lacking. The urgency of the problems caused by the spread of neozoa is further exacerbated by the lack of qualified personnel to monitor these species. Involving the general public as citizen scientists is one way to compensate for lack of personnel and can provide a 'shotgun approach' to monitor at least some of the novel organisms.

Biodiversity data portals, where users upload their wildlife observations, which are then identified or validated by fellow users or AI, are becoming increasingly popular. One of the largest biodiversity data portals is Observation.org, which currently hosts over 270 million datasets submitted by over 480.000 users (assessed 24.03.2025). Species can be identified using the Nature Identification API (NIA) by Naturalis Biodiversity Centre (2023). Records undergo an expert validation process before being shared on GBIF (Global Biodiversity

Information Facility, www.gbif.org). Among other functionalities, Observation.org allows the creation of challenges via the associated App ObsIdentify, i.e. coordinated actions dedicated to some taxonomic or ecological group or geographic area.

In order to provide a more comprehensive view on the distribution and abundance of alien and other novel animal species in Germany, we created such an Observation.org challenge. Over the course of one full year, users are asked to report any alien or range-expanding species so far not found in Germany to the portal Observation.org, either directly or via the app ObsIdentify. The challenge started on 01.07.2024 and will run until 30.06.2025. The main goals of the challenge are: 1) to generate more data on distribution of alien species in Germany, with a special attention to possible new adventive species; 2) to contribute to public awareness of alien species and problems they may cause. As a technical prerequisite for the implementation of the challenge, we generated a list of currently known and potential new alien species for Germany. This list is presented here as resource for other researchers, general public and challenge participants.

Material and Methods

The list of species for the challenge was developed by Viktor Hartung, Hannes Hofmann, Martin Husemann, Jan Ole Kriegs, Kai Schütte and Olaf Zimmermann in consultation with a team of leading experts in their respective taxonomic fields (Table 1). We focussed on animal species since citizen science reports of “wild” alien plants could be impossible to distinguish from specimens planted for ornamental purposes, e.g. in gardens. Fungi were excluded as many species are difficult to identify based on images. Some animal taxa were further excluded as they are either difficult to identify based on images alone (e. g. Bryozoa) or a significant number of neozoa from such groups were not expected in Germany (e.g. Hemichordata). At the same time, however, some groups were included that have no established populations in this country but are repeatedly introduced or released and sometimes generate a great deal of media attention (e. g. scorpions or stick insects).

The term ‘neozoon’ is interpreted very broadly during this challenge, as it is not always easy to distinguish between e. g. species introduced via human activity and those that have arrived in Germany on their own. For instance, the horse-chestnut leaf miner *Cameraria ohridella* DESCHKA & DIMIĆ, 1986 is often

described as an invasive species and was probably introduced to Austria from its native North Macedonia by humans, but from there it seems to have spread independently to several other European countries, including Germany (LETHMAYER 2003). The case is similar for many Mediterranean species, which are expanding their range as a result of climate change. In the current challenge, any species was counted that was not yet known on the territory of today's Germany before 1492 and later reached the country due to human activity or by expanding its range on its own. Both established and non-established taxa are counted. On the other hand, many Mediterranean species from such a mobile group as birds that occasionally arrive in Germany through migration prolongation are not counted - a well-known phenomenon that is not necessarily related to a range expansion. Afterwards, the neozoa sensu stricto can easily be separated from the dataset generated during the challenge. At the same time, recording data on these species, including so-called 'climate change winners' can help to publicise this phenomenon and raise awareness for the complex interactions between climate change and the neozoa problem. Finally, every taxon specialist was able to include in the list species he considered worthy of observation. For instance, some Heteroptera species were included that are known from several neighbouring countries of Germany (e. g. *Acetropis longirostris* PUTON, 1875), or which do not occur in the directly neighbouring countries, but frequently occur as neozoa and are conspicuous, such as *Erthesina fullo* (THUNBERG, 1783). In the end, a species list of this range and size and with many contributors is inevitably somewhat heterogeneous depending on the taxonomic group and the selection of species from different taxa does not completely lack subjectivity.

For some taxonomic groups, we were unable to mobilize a specialist to participate in the challenge. In these cases, we used the published Red Lists as sources, together with the list of alien species of EU concern (BRUNDU et al., 2022). The Red Lists, which in Germany also contain information on neobiota, were also consulted when editing the lists provided by members of the author team. Species that are indicated as neozoa in the corresponding Red List were included in the challenge even if the respective author had not included them.

In some cases, several synonyms of the same species are included in the list. For example, both the old synonym *Xyleborus germanus* BLANDFORD, 1894 and the currently accepted name *Xylosandrus germanus* (BLANDFORD, 1894) (HOFFMANN 1941, DOLE & COGNATO 2010) are on the list, since they both are still used on Observation.org. Also, in some cases intraspecific forms were

included, e.g. for the harlequin ladybeetle *Harmonia axyridis* (PALLAS, 1773). This was done to ensure that all the records of the particular biological species are counted during the challenge, since at the moment all observations identified as intraspecific forms are only counted separately and not under the species to which they belong. In addition, some non-specific names or names of higher taxa as used on observation.org were included - e.g. "Buthus spec." or "Scorpiones indet." - in order to register possible records of taxa that could not be identified to species level based on the image.

Also, in some cases post hoc additions to or omissions from the list were necessary. For instance, we added the Southern Small White *Pieris mannii* (MAYER, 1851) a couple of weeks after the challenge had started, since as it is a well-known example of a species spreading due to the climate warming. We also removed the European rabbit *Oryctolagus cuniculus* (LINNAEUS, 1758) as the species was presumably established in Germany before 1492. Additions count retrospectively, i. e. all records of the species that were made by a participant between 01.07.2024 and the date the species was added to the list are also included in the challenge. There were very few deletions: the European rabbit was the only species removed from the list with a significant number of records.

To take part in the challenge, all you need to do is register at Observation.org, download the ObsIdentify app and activate the 'Aliens among us' ("Aliens unter uns") challenge. The data count in this challenge can be entered via the website or via the apps.

Results and Discussion

The resulting list includes 1233 names (Table 2) – the numbers of species, due to e. g. presence of synonyms, might be slightly different (minor later additions possible, see Materials and Methods section). As of 31.03.2025, the challenge generated around 90.000 datasets of 369 species (not all records are validated yet). Thus, 9 months of the challenge have already delivered a plethora of information on the species in question.

Although the number of observations generated during the challenge is high, it could be increased further if the complete list of the species involved in the challenge were available to all participants. Until now, only a few selected species have been explicitly mentioned in the public promotion of the initiative,

which are presented on the website www.neobiota-nord.de. However, this website refers geographically to northern Germany, so it also includes species that are new only to the north but not to Germany as a whole. We have repeatedly received requests for the complete list and have decided to publish it in the hope that it would boost the challenge's outcome and eliminate possible misunderstandings.

Detailed lists of alien species already exist for Germany (NEHRING et al. 2015, RABITSCH & NEHRING 2017, 2022, 2023). However, new introductions continue to occur at an alarming rate, and the citizen science approach offers arguably the fastest way to respond to such rapid changes. The species experts who compiled the species lists for the challenge incorporated the most up-to-date information. Also, to our knowledge, this citizen science challenge is unique in both its broad taxonomic scope and in its coverage of all types of novel animal species, not just neozoa in the strict sense. Therefore, the list of the species generated for this challenge can be valuable for invasion biologists, ecologists, faunistics specialists or organizers of citizen science initiatives. It can serve as a basis for future research projects or early warning systems in neighbouring countries, allowing them to better prepare for potential future invasions.

Acknowledgements

We thank the staff of Observation.org, especially Hisko DE VRIES and Ilse LANSER, for their continuous support during the challenge, and all the observers and validators of this portal for their tireless efforts. Klaus SCHRAMEYER helped to compile the list of Acari, Aleyrodoidea, Coccoidea, and Hymenoptera "Parasitica"; Thomas THIEME did so for the list of Aphidoidea. Irina WÜRTELE and Andreas MICHALIK pointed out some potential candidates for the list.

References

- ASPÖCK, H., HÖLZEL, H. & U. ASPÖCK (2001): Kommentierter Katalog der Neuroptera (Insecta: Raphidioptera, Megaloptera, Neuroptera) der Westpaläarktis. *Denisia* **02**: 1–606. - ASPÖCK, H., ASPÖCK, U., GRUPPE, A., SITTENTHALER, M. & E. HARING (2017): Anthropogenic dispersal of a snakefly (Insecta, Neuroptera) – a singular phenomenon or a model case in Raphidioptera? *Deutsche Entomologische Zeitschrift* **64**(2): 123–131. - BENINDE, J., FISCHER, M. L., HOCHKIRCH, A. & A. ZINK (2015): Ambitious advances of the European Union in the legislation of invasive alien species. *Conservation Letters* **8**(3): 199–205. - BLICK, T., FINCH, O.-D., HARMS, K.H., KIECHLE, J., KIELHORN, K.-H., KREUELS, M., MALTEN, A., MARTIN, D., MUSTER, C., DIETRICH, N., PLATEN, R., RÖDEL, I., SCHEIDLER, M., STAUDT,

A., STUMPF, H. & D. TOLKE (2016): Rote Liste und Gesamtartenliste der Spinnen (Arachnida: Araneae) Deutschlands. – In: GRUTTKE, H., BALZER, S., BINOT-HAFKE, M., HAUPT, H., HOFBAUER, N., LUDWIG, G., MATZKE-HAJEK, G. & M. RIES (Bearb.): Rote Liste der gefährdeten Tiere, Pflanzen und Pilze Deutschlands. Band 4: Wirbellose Tiere (Teil 2). – Bonn (Bundesamt für Naturschutz). – Naturschutz und Biologische Vielfalt **70** (4): 383–510. - BRUNDU, G., COSTELLO, K. E., MAGGS, G., MONTAGNANI, C., NUNES, A. L., PERGL, J., PEYTON, J., ROBERTSON, P., ROY, H., SCALERA, R., SMITH, K., SOLARZ, W., TRICARICO, E. & J. V. VALKENBURG (2022): An introduction to the invasive alien species of Union concern. Version 2022. Luxembourg: Publications Office of the European Union. 187 pp. - DOLE, S. A. & A. I. COGNATO (2010): Phylogenetic revision of *Xylosandrus* Reitter (Coleoptera: Curculionidae: Scolytinae: Xyleborina). Proceedings of the California Academy of Sciences, **61**(7): 451–545. - EVANS, T. A., FORSCHLER, B. T. & J. K. GRACE (2013): Biology of invasive termites: a worldwide review. Annual review of entomology **58**(1): 455–474. - FET, V. (2010). Scorpions of Europe. Acta zoologica bulgarica **62**(1): 3–12. - FREYHOF, J., BOWLER, D., BROGHAMMER, T., FRIEDRICHSMANTHEY, M., HEINZE, S. & C. WOLTER (2023): Rote Liste und Gesamtartenliste der sich im Süßwasser reproduzierenden Fische und Neunaugen (Pisces et Cyclostoma) Deutschlands – Naturschutz und Biologische Vielfalt **170** (6): 63 S. - GEITER, O. (1999): Was sind Neozoen? – Begriffsbestimmungen und Definitionen. In: Umweltbundesamt (Hrsg.): Gebietsfremde Organismen in Deutschland. Umweltbundesamt. Texte **55**: 44–50. - GRÜNEBERG, C., BAUER, H.-G., HAUPT, H., HÜPPPOP, O., RYSLAVY, T. & P. SÜDBECK (2016): Rote Liste der Brutvögel Deutschlands. 5. Fassung, 30. November 2015. – Berichte zum Vogelschutz **52**: 19–67. - GRÜNWALD, M. (2016). Rote Liste und Gesamtartenliste der Landasselns und Wasserasselns (Isopoda: Oniscidea et Asellota) Deutschlands. – In: GRUTTKE, H., BALZER, S., BINOT-HAFKE, M., HAUPT, H., HOFBAUER, N., LUDWIG, G., MATZKE-HAJEK, G. & M. RIES (Bearb.): Rote Liste der gefährdeten Tiere, Pflanzen und Pilze Deutschlands. Band 4: Wirbellose Tiere (Teil 2). – Bonn (Bundesamt für Naturschutz). – Naturschutz und Biologische Vielfalt **70** (4): 349–363. HOFFMANN, C. H. (1941). Biological Observations on *Xylosandrus germanus* (Blfd.). Journal of Economic Entomology **34** (1), 38–42. <https://doi.org/10.1093/jee/34.1.38> - IPBES (2023). Summary for Policy-makers of the Thematic Assessment Report on Invasive Alien Species and their Control of the Intergovernmental Science-Policy Platform on Biodiversity and Ecosystem Services. ROY, H. E., PAUCHARD, A., STOETT, P., RENARD TRUONG, T., BACHER, S., GALIL, B. S., HULME, P. E., IKEDA, T., SANKARAN, K. V., McGEOCH, M. A., MEYERSON, L. A., NUÑEZ, M. A., ORDONEZ, A., RAHLAO, S. J., SCHWINDT, E., SEESENS, H., SHEPPARD, A. W. & V. VANDVIK (eds.). IPBES secretariat, Bonn, Germany. <https://doi.org/10.5281/zenodo.7430692> - KENIS, M. & M. BRANCO (2010): Chapter 5: Impact of alien terrestrial arthropods in Europe. In: ROQUES, A. et al. (Eds): Alien terrestrial arthropods of Europe. BioRisk **4**(1): 51–71. doi: 10.3897/biorisk.4.42 - KOČÁREK, P. & A. DOLEŽAL (2022): *Forficula smyrnensis* Audinet-Serville, 1838 found in the Czech Republic: the inconspicuous spread of a conspicuous alien earwig. BiolInvasions Records **11**(3): 642–651. - LACKSCHEWITZ, D., REISE, K., BUSCHBAUM, C. & R. KAREZ (2022): Neobiota der deutschen Nord- und Ostseeküste. Eingeschleppte Arten in deutschen Küstengewässern. LLUR SH-Gewässer (394 pp.). - LETH-MAYER, C. (2003). Über 10 Jahre Cameraria ohridella (Gracillariidae, Lepidoptera) - neue Nützlinge? Entomologica Austriaca **8**: 3–6. - MARTENS, A. (2014). Exotische Libellenarten

in Deutschland. Libellula Supplement, **14**: 338–339. – MEINIG, H., BOYE, P., DÄHNE, M., HUTTERER, R. & J. LANG (2020): Rote Liste und Gesamtartenliste der Säugetiere (Mammalia) Deutschlands. – Naturschutz und Biologische Vielfalt **170** (2): 73 S. – MUSTER, C., BLICK, T. & A. SCHÖNHOFER (2016): Rote Liste und Gesamtartenliste der Weberknechte (Arachnida: Opiliones) Deutschlands. – In: GRUTTKE, H., BALZER, S., BINOT-HAFKE, M., HAUPT, H., HOFBAUER, N., LUDWIG, G., MATZKE-HAJEK, G. & M. RIES (Bearb.): Rote Liste der gefährdeten Tiere, Pflanzen und Pilze Deutschlands. Band 4: Wirbellose Tiere (Teil 2). – Bonn (Bundesamt für Naturschutz). – Naturschutz und Biologische Vielfalt **70** (4): 513–536. – NATURALIS BIODIVERSITY CENTER (2023): Nature Identification API v2. <https://multisource.docs.biodiversityanalysis.eu/>, accessed on 04.11.2024. – NEHRING, S., RABITSCH, W., KOWARIK, I. & F. ESSL (eds.) (2015): Naturschutzfachliche Invasivitätsbewertungen für in Deutschland wild lebende gebietsfremde Wirbeltiere. BfN-Schriften **409**: 222 S. DOI 10.19217/skr671 – NOORDIJK, J. & F. NIJSEN (2020): Ontsnapte wandelende takken in Nederland (Phasmatodea). Nederlandse Faunistische Mededelingen **55**: 81–86. – Nuss, M. (2011): Rote Liste und Gesamtartenliste der Zünslerfalter (Lepidoptera: Pyraloidea) Deutschlands. – In: BINOT-HAFKE, M., BALZER, S., BECKER, N., GRUTTKE, H., HAUPT, H., HOFBAUER, N., LUDWIG, G., MATZKE-HAJEK, G. & M. STRAUCH (Bearb.): Rote Liste der gefährdeten Tiere, Pflanzen und Pilze Deutschlands. Band 3: Wirbellose Tiere (Teil 1). – Bonn (Bundesamt für Naturschutz). – Naturschutz und Biologische Vielfalt **70** (3): 327–370. – RABITSCH, W. & S. NEHRING (eds.) (2017): Naturschutzfachliche Invasivitätsbewertungen für in Deutschland wild lebende gebietsfremde aquatische Pilze, Niedere Pflanzen und Wirbellose Tiere. BfN-Schriften 458: 220 S. DOI 10.19217/skr458 – RABITSCH, W. & S. NEHRING (2022): Naturschutzfachliche Invasivitätsbewertungen für in Deutschland wild lebende gebietsfremde terrestrische Wirbellose Tiere, Teil 1: Non-Insecta. BfN-Schriften 626: 177 S. <https://doi.org/10.19217/skr626> – RABITSCH, W. & S. NEHRING (2023): Naturschutzfachliche Invasivitätsbewertungen für in Deutschland wild lebende gebietsfremde terrestrische Wirbellose Tiere Teil 2: Insecta (Band 1). BfN-Schriften **671**: 1–245. <https://doi.org/10.19217/skr671> – RACHOR, E., BÖNSCH, R., BOOS, K., GOSELCK, F., GROTJAHN, M., GÜNTHER, C.-P., GUSKY, M., GUTOW, L., HEIBER, W., JANTSCHIK, P., KRIEG, H.-J., KRONE, R., NEHMER, P., REICHERT, K., REISS, H., SCHRÖDER, A., WITT, J. & M. L. ZETTLER (2013): Rote Liste und Artenlisten der bodenlebenden wirbellosen Meerestiere. – In: BECKER, N., HAUPT, H., HOFBAUER, N., LUDWIG, G. & S. NEHRING (Red.): Rote Liste gefährdeter Tiere, Pflanzen und Pilze Deutschlands, Band 2: Meeresorganismen. – Münster (Landwirtschaftsverlag). – Naturschutz und Biologische Vielfalt **70** (2): 81–176. – RASPLUS, J.-Y. & A. ROQUES (2010): Dictyoptera (Blattodea, Isoptera), Orthoptera, Phasmatodea and Dermaptera. Chapter 13.3. In: ROQUES A ET AL. (Eds): Alien terrestrial arthropods of Europe. BioRisk **4**(2): 807–831. doi: 10.3897/biorisk.4.68 – REINHARDT, R. & R. BOLZ (2011): Rote Liste und Gesamtartenliste der Tagfalter (Rhopalocera) (Lepidoptera: Papilionoidea et Hesperioidae) Deutschlands. – In: BINOT-HAFKE, M., BALZER, S., BECKER, N., GRUTTKE, H., HAUPT, H., HOFBAUER, N., LUDWIG, G., MATZKE-HAJEK, G. & M. STRAUCH (Bearb.): Rote Liste der gefährdeten Tiere, Pflanzen und Pilze Deutschlands. Band 3: Wirbellose Tiere (Teil 1). – Bonn (Bundesamt für Naturschutz). – Naturschutz und Biologische Vielfalt **70** (3): 167–194. – RENNWALD, E., SOBCZYK, T. & A. HOFMANN (2011): Rote Liste und Gesamtartenliste der Spinnerartigen Falter (Lepidoptera: Bombyces, Sphinges s.l.) Deutschlands. – In:

BINOT-HAFKE, M., BALZER, S., BECKER, N., GRUTTKE, H., HAUPT, H., HOFBAUER, N., LUDWIG, G., MATZKE-HAJEK, G. & M. STRAUCH, M. (Eds.): Rote Liste gefährdeter Tiere, Pflanzen und Pilze Deutschlands, Band 3: Wirbellose Tiere (Teil 1). – Münster (Landwirtschaftsverlag). – Naturschutz und Biologische Vielfalt **70** (3): 243–283. – ROTE-LISTE-GREMIUM AMPHIBIEN UND REPTILIEN (2020a): Rote Liste und Gesamtartenliste der Reptilien (Reptilia) Deutschlands. Naturschutz und Biologische Vielfalt **170** (3): 1–64. – ROTE-LISTE-GREMIUM AMPHIBIEN UND REPTILIEN (2020b): Rote Liste und Gesamtartenliste der Amphibien (Amphibia) Deutschlands. Naturschutz und Biologische Vielfalt **170** (4): 1–90. – SCHMUTTERER, H. & C. HOFFMANN (2016): Die wild lebenden Schildläuse Deutschlands (Sternorrhyncha: Coccoidea). Entomologische Nachrichten und Berichte, Supplement 20. 104 pp., 15 colour plates. Dresden. – SEEHAUSEN, M. (2019): Über den Aquaristikhandel nach Deutschland importierte Libellen (Odonata) – eine Übersicht der letzten Jahre. Libellen in Hessen **12**: 71–80. – SIMON, H., ACHTZIGER, R., BRÄU, M., DOROW, W.H.O., GOSSNER, M.M., GÖRICKE, P., GRUSCHWITZ, W., HECKMANN, R., HOFFMANN, H.-J., KALLENBORN, H., KLEINSTÜBER, W., MARTSCHEI, T., MELBER, A., MORKEL, C., MÜNCH, M., NAWRATIL, J., REMANE, R., RIEGER, C., VOIGT, K. & H. WINKELMANN (2021): Rote Liste und Gesamtartenliste der Wanzen (Heteroptera) Deutschlands. – In: RIES, M., BALZER, S., GRUTTKE, H., HAUPT, H., HOFBAUER, N., LUDWIG, G. & G. MATZKE-HAJEK (Eds.): Rote Liste gefährdeter Tiere, Pflanzen und Pilze Deutschlands, Band 5: Wirbellose Tiere (Teil 3). – Münster (Landwirtschaftsverlag). – Naturschutz und Biologische Vielfalt **70** (5): 465–624. – STANICZEK, A. (2023): Neu für Deutschland: Die Asiatische Riesenmantis Hierodula tenuidentata Saussure, 1869 (Mantodea: Mantidae). Mitt. Ent. Ver. Stuttgart **58** (1/2): 3–9. – STRASSEN, R. zur (2011): Rote Liste und Gesamtartenliste der Fransenflügler (Thysanoptera) Deutschlands. – In: BINOT-HAFKE, M., BALZER, S., BECKER, N., GRUTTKE, H., HAUPT, H., HOFBAUER, N., LUDWIG, G., MATZKE-HAJEK, G. & M. STRAUCH (Bearb.): Rote Liste der gefährdeten Tiere, Pflanzen und Pilze Deutschlands. Band 3: Wirbellose Tiere (Teil 1). – Bonn (Bundesamt für Naturschutz). – Naturschutz und Biologische Vielfalt **70** (3): 559–573. – THIEL, R., WINKLER, H., BÖTTCHER, U., DÄNHARDT, A., FRICKE, R., GEORGE, M., KLOPPMANN, M., SCHAARSCHMIDT, T., UBL, C. & R. VORBERG (2013): Rote Liste und Gesamtartenliste der etablierten Fische und Neunaugen (Elasmobranchii, Actinopterygii & Petromyzontida) der marinen Gewässer Deutschlands. – In: BECKER, N., HAUPT, H., HOFBAUER, N., LUDWIG, G. & S. NEHRING (Bearb.): Rote Liste gefährdeter Tiere, Pflanzen und Pilze Deutschlands. Band 2: Meeresorganismen. – Bonn (Bundesamt für Naturschutz). – Naturschutz und Biologische Vielfalt **70** (2): 11–76. – TRUSCH, R., GELBRECHT, J., SCHMIDT, A., SCHÖNBORN, C., SCHUMACHER, H., WEGNER, H. & W. WOLF (2011): Rote Liste und Gesamtartenliste der Spanner, Eulenspinner und Sichelflügler (Lepidoptera: Geometridae et Drepanidae) Deutschlands. – In: BINOT-HAFKE, M., BALZER, S., BECKER, N., GRUTTKE, H., HAUPT, H., HOFBAUER, N., LUDWIG, G., MATZKE-HAJEK, G. & M. STRAUCH (Bearb.): Rote Liste der gefährdeten Tiere, Pflanzen und Pilze Deutschlands. Band 3: Wirbellose Tiere (Teil 1). – Bonn (Bundesamt für Naturschutz). – Naturschutz und Biologische Vielfalt **70** (3): 287–324. – ZETTLER, M. L., BEERMANN, J., DANNHEIM, J., EBBE, B., GROTJAHN, M., GÜNTHER, C. P., GUSKY, M., KIND, B., KRÖNCKE, I., KUHLENKAMP, R., ORENDT, C., RACHOR, E., SCHANZ, A., SCHRÖDER, A., SCHÜLER, L. & J. WITT (2018): An annotated checklist of macrozoobenthic species in German waters of the North and Baltic Seas. Helgoland Marine Research **72**: 1–10.

Tables

Tab. 1: Die komplette Liste der Beitragsautoren der Artenliste und die Tiergruppen, die sie abdeckten (alphabetisch)

Table 1: The complete list of the contributors and the taxa they covered (in alphabetical order)

| Name | Taxa |
|-----------------------|--|
| Stephan M. Blank | Hymenoptera: "Symphyta" ⁱ |
| Daniel Burckhardt | Psylloidea |
| Ulrich Burkhardt | Insecta: „Apterygota“ |
| Dieter Doczkal | Diptera, „Psocoptera“ |
| Julian Eberhardt | Diptera |
| Karsten Grabow | Diptera |
| Axel Gruppe | Neuropterida |
| Viktor Hartung | Heteroptera |
| Bernhard Hausdorf | Mollusca |
| Axel Hochkirch | Orthoptera |
| Hubert Höfer | Araneae |
| Hannes Hoffmann | Coleoptera, Hymenoptera |
| Uwe Jueg | Hirudinea |
| Jan Ole Kriegs | „Pisces“, Aves, Mammalia |
| Christopher Mollmann | Odonata |
| Roland Mühlenthaler | Auchenorrhyncha |
| Manfred Alban Pfeifer | „Blattodea“, Mantodea, Dermaptera, Phasmatodea, Orthoptera, |
| Jiří Prochazka | Coleoptera: Scolytinae |
| Nico Schneider | „Psocoptera“ |
| Martin Schlüpmann | „Amphibia“, „Reptilia“ |
| Kai Schütte | „Crustacea“, „Reptilia“, Mammalia |
| Jörg Spelda | Myriapoda |
| David Tempelman | Plecoptera, Ephemeroptera, Trichoptera |
| Robert Trusch | Lepidoptera |
| Manfred R. Ulitzka | Thysanoptera |
| Michael L. Zettler | Annelida, „Crustacea“, Mollusca |
| Olaf Zimmermann | Platyhelminthes, Acari, Psylloidea, Aphidoidea, Aleyrodidae, Coccoidea, Thysanoptera, Hymenoptera, „Parasitica“, Lepidoptera, Coleoptera |

Tab. 2: Die komplette Artenliste der Challenge „Aliens unter uns“ auf Observation.org

Table 2: The complete species list of the Alien Animal Species challenge at Observation.org.

| | | |
|---|------------------------------------|---|
| Acariiⁱⁱ | | |
| <i>Aceria kuko</i> | <i>Hydroides elegans</i> | <i>Takecallis arundicola</i> |
| <i>Aceria pyracanthi</i> | <i>Hypania invalida</i> | <i>Takecallis arundinariae</i> |
| <i>Hyalomma marginatum</i> | <i>Hypereteone heteropoda</i> | <i>Takecallis sasae</i> |
| <i>Mucotergum nigrum</i> | <i>Hypereteone lighti</i> | <i>Takecallis taiwana</i> |
| <i>Petrobia harti</i> | <i>Laonome xaprovala</i> | <i>Theroaphis tenera</i> |
| <i>Rhipicephalus sanguineus</i> | <i>Lipobranchus jeffreysii</i> | <i>Tinocallis takachihoensis</i> |
| Aleyrodoideaⁱⁱⁱ | <i>Loimia ramzega</i> | <i>Uroleucon doronici</i> |
| <i>Aleurotuba jelinekii</i> | <i>Marenzelleria neglecta</i> | <i>Uroleucon erigeronense</i> |
| <i>Bemisia tabaci</i> | <i>Marenzelleria viridis</i> | <i>Uroleucon solidaginis</i> |
| <i>Massilieuropes chittendeni</i> <i>(Dialeuropes chittendeni)</i> | <i>Microphthalmus similis</i> | <i>Uroleucon telekiae</i> |
| <i>Parabemisia myricae</i> | <i>Neodexiospiora brasiliensis</i> | <i>Wahlgreniella nervata</i> |
| <i>Paraleyrodes minei</i> | <i>Pileolaria berkeleyana</i> | |
| <i>Pealius azaleae</i> | <i>Pileolaria militaris</i> | „Apterygota^{vii} |
| <i>Siphoninus phillyreae</i> | <i>Polydora websteri</i> | <i>Allacma gallica</i> |
| <i>Trialeuropes vaporariorum</i> | <i>Potamothrix bavaricus</i> | <i>Campylothorax schaefferi</i> |
| „Amphibia^{iv} | <i>Potamothrix hammoniensis</i> | <i>Coletinia maggii</i> |
| <i>Lithobates catesbeianus</i> | <i>Potamothrix moldaviensis</i> | <i>Cryptopygus pentatomus</i> |
| <i>Ommatotriton ophryticus</i> | <i>Proclymene muelleri</i> | <i>Ctenolepisma calva</i> |
| <i>Pelophylax bergeri</i> | <i>Streblospio benedicti</i> | <i>Ctenolepisma lineata</i> |
| <i>Pelophylax bedriagae</i> | <i>Tharyx killariensis</i> | <i>Ctenolepisma longicaudata</i> |
| <i>Pelophylax kurtmuelleri</i> | <i>Tomopteris helgolandica</i> | <i>(Ctenolepisma longicaudatum)</i> |
| <i>Speleomantes italicus</i> | <i>Tubificoides heterochaetus</i> | <i>Cyphoderus assimilis</i> |
| <i>Triturus carnifex</i> | | <i>Desoria trispinata</i> |
| Annelida^v | Aphidoidea^{vi} | <i>Dicranocentrus silvestrii</i> |
| <i>Alitta virens</i> | <i>Aphanostigma piri</i> | <i>Entomobrya spectabilis</i> |
| <i>Alitta succinea</i> | <i>Apis gerardiana</i> | <i>Lepidocyrtus pallidus</i> |
| <i>Alkmaria romijni</i> | <i>Apis oenotherae</i> | <i>Lepisma saccharinum</i> |
| <i>Aphelochaeta marioni</i> | <i>Apis spiraecola</i> | <i>Nicoletia phytophila</i> |
| <i>Barbronia weberi</i> | <i>Appendiseta robiniae</i> | <i>Orthonychiurus folsomi</i> |
| <i>Boccardia proboscidea</i> | <i>Brachycaudus jacobi</i> | <i>Seira mexicana</i> |
| <i>Boccardiella ligerica</i> | <i>Cavariella konoii</i> | <i>Sminthurides bifidus</i> |
| <i>Branchiura sowerbyi</i> | <i>Crypturaphis grassii</i> | <i>Sminthurinus trinotatus</i> |
| <i>Caspiobdella fadejewi</i> | <i>Diuraphis noxia</i> | <i>Sphyrotheca multifasciata</i> |
| <i>Enchytraeus capitatus</i> | <i>Dysaphis gallica</i> | <i>Thermobia aegyptiaca</i> |
| <i>Ficopomatus enigmaticus</i> | <i>Dysaphis tulipae</i> | <i>Thermobia domestica</i> |
| <i>Helobdella europaea</i> | <i>Illinoia azaleae</i> | |
| <i>Hirudo verbana</i> | <i>Impatientinum asiaticum</i> | Araneae^{viii} |
| | <i>Macrosiphum albifrons</i> | <i>Cheiracanthium mildei</i> |
| | <i>Myzus varians</i> | <i>Cicurina japonica</i> |
| | <i>Neotoxoptera formosana</i> | <i>Coleosoma floridanum</i> |
| | <i>Schizaphis graminum</i> | |

| | | |
|--|--|--|
| <i>Cryptachaea blattea</i> | <i>Aplidium nordmanni</i> | <i>Chrysolophus pictus</i> |
| <i>Eusparassus walckenaeri</i> | <i>Botrylloides diegensis</i> | <i>Columba livia</i> var. <i>domestica</i> |
| <i>Hasarius adansoni</i> | <i>Botrylloides violaceus</i> | <i>Corvus splendens</i> |
| <i>Heteroonops spinimanus</i> | <i>Botryllus schlosseri</i> | <i>Cygnus atratus</i> |
| <i>Heteropoda venatoria</i> | <i>Corella eumyota</i> | <i>Cygnus cygnus</i> |
| <i>Holocnemus pluchei</i> | <i>Didemnum vexillum</i> | <i>Meleagris gallopavo</i> |
| <i>Howaia mogera</i> | <i>Diplosoma listerianum</i> | <i>Myiopsitta monachus</i> |
| <i>Icius hamatus</i> | <i>Molgula manhattensis</i> | <i>Oxyura jamaicensis</i> |
| <i>Icius subinermis</i> | <i>Perophora japonica</i> | <i>Phasianus colchicus</i> |
| <i>Ischnothyreus velox</i> | <i>Styela clava</i> | <i>Phoenicopterus chilensis</i> |
| <i>Kryptenesticus eremita</i> (<i>Nesticus eremita</i>) | | <i>Phoenicopterus roseus</i> |
| <i>Macaroeris nidicolens</i> | Auchenorrhyncha^x | <i>Phoenicopterus ruber</i> |
| <i>Macrothele calpeiana</i> | <i>Acanalonia conica</i> | <i>Psittacula eupatria</i> |
| <i>Mermessus denticulatus</i> | <i>Cicada orni</i> | <i>Psittacula krameri</i> |
| <i>Mermessus trilobatus</i> | <i>Erasmoneura vulnerata</i> | <i>Rhea americana</i> |
| <i>Nesticella mogera</i> | <i>Graphocephala fennahi</i> | <i>Streptopelia decaacto</i> |
| <i>Nesticodes rufipes</i> | <i>Graptostalria nigrofuscata</i> | <i>Syrmaticus reevesii</i> |
| <i>Oecobius navus</i> | <i>Hishimonus hamatus</i> | <i>Tadorna ferruginea</i> |
| <i>Olios argelasius</i> | <i>Igutettix oculatus</i> | <i>Threskiornis aethiopicus</i> |
| <i>Oonops domesticus</i> | <i>Japananus hyalinus</i> | |
| <i>Oonops pulcher</i> | <i>Jikradia olitoria</i> | „Blattodea^{xii} |
| <i>Ostearius melanopygus</i> | <i>Liguropia juniperi</i> | <i>Blaberus craniifer</i> |
| <i>Pandava laminata</i> | <i>Metcalfa pruinosa</i> | <i>Blaptica dubia</i> |
| <i>Parasteatoda tabulata</i> | <i>Orientus ishidae</i> | <i>Blatta orientalis</i> |
| <i>Parasteatoda tepidariorum</i> | <i>Osbornellus auronitens</i> | <i>Blattella germanica</i> |
| <i>Paratrachelas maculatus</i> | <i>Penestragania apicalis</i> | <i>Cariblatta lutea</i> |
| <i>Pseudanapis aloha</i> | <i>Phlogotettix cyclops</i> | <i>Cariblatta spec.</i> |
| <i>Pseudeuophrys lanigera</i> | <i>Placotettix taeniatifrons</i> | <i>Ectobius vittiventris</i> |
| <i>Psilochorus simoni</i> | <i>Platyleura kaempferi</i> | <i>Gromphadorhina portentosa</i> |
| <i>Quamtana spec.</i> | <i>Scaphoideus titanus</i> | <i>Loboptera decipiens</i> |
| <i>Saitis barbipes</i> | <i>Stictocephala bisonia</i> | <i>Neostylopyga rhombifolia</i> |
| <i>Scytodes fusca</i> | <i>Synophropsis lauri</i> | <i>Panchlora viridis</i> |
| <i>Silhouettella loricateula</i> | | <i>Periplaneta americana</i> |
| <i>Spermophora kerinci</i> | Aves^{xi} | <i>Periplaneta australasiae</i> |
| <i>Steatoda grossa</i> | <i>Acridotheres cristatellus</i> | <i>Periplaneta brunnea</i> |
| <i>Steatoda triangulosa</i> | <i>Acridotheres tristis</i> | <i>Periplaneta fuliginosa</i> |
| <i>Textrix caudata</i> | <i>Aix galericulata</i> | <i>Planuncus tingitanus</i> |
| <i>Thanatus vulgaris</i> | <i>Aix sponsa</i> | <i>Planuncus tingitanus s.l.</i> |
| <i>Theotima minutissima</i> | <i>Alopochen aegyptiaca</i> | <i>Pycnoscelus surinamensis</i> |
| <i>Triaeris stenaspis</i> | <i>Amazona oratrix</i> | <i>Rhyparobia maderae</i> |
| <i>Uloborus plumipes</i> | <i>Anser caerulescens</i> | <i>Supella longipalpa</i> |
| <i>Urozelotes rusticus</i> | <i>Anser cygnoides</i> f. <i>domestica</i> | |
| <i>Zimiris doriai</i> | <i>Anser indicus</i> | Cnidaria/Ctenophora^{xiii} |
| <i>Zoropsis spinimana</i> | <i>Branta canadensis</i> | <i>Blackfordia virginica</i> |
| | <i>Branta hutchinsi minima</i> | <i>Bougainvillia macloviana</i> |
| Asidiacea^{ix} | <i>Branta leucopsis</i> | <i>Cereus pedunculatus</i> |
| | <i>Callonetta leucophrys</i> | <i>Cordylophora caspia</i> |
| | <i>Chrysolophus amherstiae</i> | <i>Craspedacusta sowerbii</i> |

| | | |
|--------------------------------------|-----------------------------------|---|
| <i>Diadumene cincta</i> | <i>Acrotrichis henrici</i> | <i>Coproporus immigrans</i> |
| <i>Diadumene lineata</i> | <i>Acrotrichis volans</i> | <i>Cryptolaemus montrouzieri</i> |
| <i>Garveia franciscana</i> | <i>Adistemia watsoni</i> | <i>Cryptolestes capensis</i> |
| <i>Gonionemus vertens</i> | <i>Agrilus planipennis</i> | <i>Cryptolestes pusilloides</i> |
| <i>Haliclystus tenuis</i> | <i>Alocentron curvirostre</i> | <i>Cryptolestes pusillus</i> |
| <i>Mnemiopsis leidyi</i> | <i>Anoplophora chinensis</i> | <i>Cryptophagus obsoletus</i> |
| <i>Moerisia inkermanica</i> | <i>Anoplophora glabripennis</i> | <i>Cryptophilus integer</i> |
| <i>Nemopsis bachei</i> | <i>Anthonomus eugenii</i> | <i>Cryptophilus oblitteratus</i> |
| <i>Pachycordyle michaeli</i> | <i>Anthrenocerus australis</i> | <i>Cryptopleurum subtile</i> |
| Coccoidea^{xiv} | <i>Anthrenus flavipes</i> | <i>Curculio vicetinus</i> |
| <i>Acanthococcus transversus</i> | <i>Aromia bungii</i> | <i>Curelius japonicus</i> |
| <i>Aspidiotus hedericola</i> | <i>Athetis pseudoelongatula</i> | <i>Cyclorhipidion bodoanum</i> |
| <i>Aspidiotus nerii</i> | <i>Attagenus fasciatus</i> | <i>Cynaeus angustus</i> |
| <i>Atrococcus paludinus</i> | <i>Attagenus smirnovi</i> | <i>Dactylosternum abdominale</i> |
| <i>Carulaspis juniperi</i> | <i>Baeocera japonica</i> | <i>Diabrotica virgifera</i> |
| <i>Chionaspis pinifoliae</i> | <i>Bambara contorta</i> | <i>Dryocoetes himalayensis</i> |
| <i>Coccus hesperidum</i> | <i>Bambara fusca</i> | <i>Ephistemus reitteri</i> |
| <i>Comstockaspis perniciosa</i> | <i>Berginus tamarisci</i> | <i>Epiphanis cornutus</i> |
| <i>(Diaspidiotus perniciosus)</i> | <i>Bohemellina flavipennis</i> | <i>Epuraea ocularis</i> |
| <i>Diaspidiotus pyri</i> | <i>Bostrychoplites cornutus</i> | <i>Euconnus campestris</i> |
| <i>Epidiaspis leperi</i> | <i>Brachyderes lusitanicus</i> | <i>Euophryum confine</i> |
| <i>Eriococcus transversus</i> | <i>Bruchidius siliquastri</i> | <i>Ferreria marqueti</i> |
| <i>Icerya purchasi</i> | <i>Bruchus emarginatus</i> | <i>Glischrochilus quadrisignatus</i> |
| <i>Kermes gibbosus</i> | <i>Bruchus ervi</i> | <i>Gnathotrichus materarius</i> |
| <i>Kuwanaspis pseudoleucaspis</i> | <i>Bruchus lentsis</i> | <i>Harmonia axyridis</i> |
| <i>Leucaspis pusilla</i> | <i>Callosobruchus chinensis</i> | <i>Harmonia axyridis f. aulica</i> |
| <i>Parthenolecanium fletcheri</i> | <i>Callosobruchus maculatus</i> | <i>Harmonia axyridis f. axyridis</i> |
| <i>Parthenolecanium persicae</i> | <i>Carpelimus gusarovii</i> | <i>Harmonia axyridis f.</i> <i>conspicua</i> |
| <i>Phenacoccus solani</i> | <i>Carpelimus zealandicus</i> | <i>Harmonia axyridis f.</i> <i>equicolor</i> |
| <i>Planchonia arabisidis</i> | <i>Carpophilus bipustulatus</i> | <i>Harmonia axyridis f.</i> <i>intermedia</i> |
| <i>Pseudaulacaspis pentagona</i> | <i>Carpophilus dimidiatus</i> | <i>Harmonia axyridis f.</i> <i>spectabilis</i> |
| <i>Pseudococcus viburni</i> | <i>Carpophilus ligneus</i> | <i>Harmonia axyridis f. succinea</i> |
| <i>Pulvinaria floccifera</i> | <i>Carpophilus multilatus</i> | <i>Hexarthrum capitulum</i> |
| <i>Pulvinaria hydrangeae</i> | <i>Carpophilus nepos</i> | <i>Lasioderma serricorne</i> |
| <i>Pulvinaria kuwacula</i> | <i>Carpophilus obsoletus</i> | <i>Leiopus femoratus</i> |
| <i>Pulvinaria regalis</i> | <i>Carpophilus quadrisignatus</i> | <i>Leptinotarsa decemlineata</i> |
| <i>Rhizaspidiotus canariensis</i> | <i>Carpophilus truncatus</i> | <i>Litargus balteatus</i> |
| <i>Trionymus bambusae</i> | <i>Cartodere bifasciata</i> | <i>Luperomorpha xanthodera</i> |
| <i>Unaspis euonymi</i> | <i>Cartodere nodifer</i> | <i>Lyctus brunneus</i> |
| Coleoptera^{xv} | <i>Cartodere norvegica</i> | <i>Lyctus cavigollis</i> |
| <i>Acalolepta sejuncta</i> | <i>Cercyon laminatus</i> | <i>Lyctus planicollis</i> |
| <i>Acanthoscelides obtectus</i> | <i>Chlorophorus annularis</i> | <i>Metophthalmus serripennis</i> |
| <i>Acanthoscelides pallidipennis</i> | <i>Chrysolina americana</i> | <i>Migneauxia ledieri</i> |
| <i>Acritus komai</i> | <i>Cilea exilis</i> | |
| <i>Acrotona pseudotenera</i> | <i>Clambus simsoni</i> | |
| <i>Acrotrichis cognata</i> | <i>Coenonica puncticollis</i> | |
| | <i>Conotrachelus nenuphar</i> | |

| | | |
|----------------------------------|--------------------------|-----------------------------------|
| Dermoptera^{xvii} | | |
| <i>Euborellia annulipes</i> | <i>Vermileo vermileo</i> | <i>Eurydema ventralis</i> |
| <i>Euborellia arcanum</i> | | <i>Halyomorpha halys</i> |
| <i>Forficula smyrnensis</i> | | <i>Heterotoma meriopptera</i> |
| <i>Marava arachidis</i> | | <i>Holcogaster fibulata</i> |
| <i>Paralabella curvicauda</i> | | <i>Isometopus mirificus</i> |
| Diptera^{xviii} | | <i>Lamprodema maura</i> |
| <i>Aedes aegyptii</i> | | <i>Leptoglossus occidentalis</i> |
| <i>Aedes albopictus</i> | | <i>Mecidea lindbergi</i> |
| <i>Aedes atropalpus</i> | | <i>Megalocoleus naso</i> |
| <i>Aedes japonicus</i> | | <i>Megalonotus puncticollis</i> |
| <i>Aedes koreicus</i> | | <i>Microplax albofasciata</i> |
| <i>Anopheles daciae</i> | | <i>Microplax interrupta</i> |
| <i>Anopheles petragnani</i> | | <i>Nagusta goedelii</i> |
| <i>Callopistromyia annulipes</i> | | <i>Naochila parvella</i> |
| <i>Ceratitis capitata</i> | | <i>Nezara viridula</i> |
| <i>Chrysoma albiceps</i> | | <i>Nysius graminicola</i> |
| <i>Chymomyza amoena</i> | | <i>Nysius huttoni</i> |
| <i>Clogmia albipunctata</i> | | <i>Ochetostethus nanus</i> |
| <i>Contarinia quinquepotata</i> | | <i>Odontoplatys suturalis</i> |
| <i>Culiseta longiareolata</i> | | <i>Orsillus depressus</i> |
| <i>Cupressatia siskiyou</i> | | <i>Orthotylus caprai</i> |
| <i>Dasineura gleditchiae</i> | | <i>Oxycarenus lavaterae</i> |
| <i>Desmometopa microps</i> | | <i>Oxycarenus pallens</i> |
| <i>Drosophila suzukii</i> | | <i>Perillus bioculatus</i> |
| <i>Euxesta notata</i> | | <i>Phytocoris parvulus</i> |
| <i>Gymnodia polystigma</i> | | <i>Plagiognathus delicatus</i> |
| <i>Hermetia illucens</i> | | <i>Psallus aethiops</i> |
| <i>Hydrotaea aenescens</i> | | <i>Psallus helenae</i> |
| <i>Lipoptena fortisetosa</i> | | <i>Spilostethus pandurus</i> |
| <i>Liriomyza huidobrensis</i> | | <i>Stephanitis oberti</i> |
| <i>Obolodiplosis robiniae</i> | | <i>Stephanitis pyrioides</i> |
| <i>Pelomyia occidentalis</i> | | <i>Stephanitis rhododendri</i> |
| <i>Penthetria heteroptera</i> | | <i>Stephanitis takeyai</i> |
| <i>Phlebotomus mascittii</i> | | <i>Tropidosteptes pacificus</i> |
| <i>Prosapantanum flavifrons</i> | | <i>Tupiocoris rhododendri</i> |
| <i>Psychoda alternata</i> | | <i>Tuponia brevirostris</i> |
| <i>Rhagoletis batava</i> | | <i>Tuponia elegans</i> |
| <i>Rhagoletis cingulata</i> | | <i>Tuponia mixticolor</i> |
| <i>Rhagoletis completa</i> | | <i>Xylocoridea brevipennis</i> |
| <i>Rhagoletis zoqui</i> | | <i>Zelus renardii</i> |
| <i>Stomorhina lunata</i> | | Hymenoptera^{xxii} |
| <i>Strauzia longipennis</i> | | <i>Anagyrus novickyi</i> |
| <i>Telmatobius japonicus</i> | | <i>Anagyrus securicornis</i> |
| <i>Tephritis praecox</i> | | <i>Aproceros leucopoda</i> |
| <i>Trichopoda pictipennis</i> | | <i>Crematogaster scutellaris</i> |
| <i>Triplasius pictus</i> | | <i>Dryocosmus kuriphilus</i> |
| | | <i>Encarsia citrina</i> |

| | | |
|-----------------------------------|------------------------------------|------------------------------------|
| <i>Euura tibialis</i> | <i>Cryptotermes cylindroceps</i> | <i>Antheraea yamamai</i> |
| <i>Hypoponera eduardi</i> | <i>Cryptotermes cynocephalus</i> | <i>Aphomia cephalonica</i> |
| <i>Hypoponera punctatissima</i> | <i>Cryptotermes domesticus</i> | <i>Aphomia gularis</i> |
| <i>Hypoponera schauinslandi</i> | <i>Cryptotermes dudleyi</i> | <i>Apomyelois ceratoniae</i> |
| <i>Isodontia mexicana</i> | <i>Cryptotermes havilandi</i> | <i>Argyresthia thuiella</i> |
| <i>Lasius neglectus</i> | <i>Glyptotermes brevicornis</i> | <i>Argyresthia trifasciata</i> |
| <i>Linepithema humile</i> | <i>Heterotermes cardini</i> | <i>Cabera leptographa</i> |
| <i>Megachile sculpturalis</i> | <i>Heterotermes convexinotatus</i> | <i>Cacoecimorpha pronubana</i> |
| <i>Monomorium pharaonis</i> | <i>Heterotermes perfidus</i> | <i>Cacyreus marshalli</i> |
| <i>Monostegia nigra</i> | <i>Heterotermes philippensis</i> | <i>Cadra calidella</i> |
| <i>Nematus tibialis</i> | <i>Heterotermes tenuis</i> | <i>Cadra cautella</i> |
| <i>Neodryinus typhlocybae</i> | <i>Hodoterdes mossambicus</i> | <i>Cadra figulillella</i> |
| <i>Pheidole pallidula</i> | <i>Hospitalitermes ataramensis</i> | <i>Caloptilia azaleella</i> |
| <i>Polynema striaticorne</i> | <i>Hospitalitermes jepsoni</i> | <i>Cameraria ohridella</i> |
| <i>Rhadinoceraea reitteri</i> | <i>Incisitermes immigrans</i> | <i>Chiasmia aestimaria</i> |
| <i>Rophites hartmanni</i> | <i>Incisitermes minor</i> | <i>Chrysodeixis chalcytes</i> |
| <i>Sceliphron caementarium</i> | <i>Incisitermes semilunaris</i> | <i>Clepsis peritana</i> |
| <i>Sceliphron curvatum</i> | <i>Kaloterdes banksiae</i> | <i>Cnephacia longana</i> |
| <i>Solenopsis geminata</i> | <i>Kaloterdes dispar</i> | <i>Cnephacia pumicana</i> |
| <i>Solenopsis invicta</i> | <i>Kaloterdes flavicollis</i> | <i>Coleophora laricella</i> |
| <i>Solenopsis richteri</i> | <i>Kaloterdes italicus</i> | <i>Coleotechnites piceella</i> |
| <i>Tapinoma darioi</i> | <i>Macroterdes carbonarius</i> | <i>Coptodisca splendoriferella</i> |
| <i>Tapinoma magnum</i> | <i>Macroterdes gilvus</i> | <i>Coryra cephalonica</i> |
| <i>Tapinoma nigerrimum</i> | <i>Macroterdes natalensis</i> | <i>Cydalima perspectalis</i> |
| <i>Trioxys remaudierei</i> | <i>Mastoterdes darwiniensis</i> | <i>Diplopseustis perieresalis</i> |
| <i>Trissolcus basalis</i> | <i>Microceroterdes</i> | <i>Duponchelia fovealis</i> |
| <i>Trissolcus japonicus</i> | <i>novaecaledoniae</i> | <i>Eilema caniola</i> |
| <i>Vespa mandarinia</i> | <i>Nasutitermes corniger</i> | <i>Ephestia elutella</i> |
| <i>Vespa mandarinia japonica</i> | <i>Nasutitermes exitiosus</i> | <i>Ephestia kuehniella</i> |
| <i>Vespa orientalis</i> | <i>Nasutitermes nigriceps</i> | <i>Eratophyes amasiella</i> |
| <i>Vespa soror</i> | <i>Neoterdes rouxi</i> | <i>Etiella zinckenella</i> |
| <i>Vespa velutina</i> | <i>Odontotermes badius</i> | <i>Euchromius ocellea</i> |
| <i>Vespa velutina nigrithorax</i> | <i>Poroterdes adamsoni</i> | <i>Eupithecia carpophagata</i> |
| <i>Wasmannia auropunctata</i> | <i>Procryptotermes rapae</i> | <i>Evergestis aenealis</i> |
| <i>Xyela curva</i> | <i>Reticulitermes balkanensis</i> | <i>Godonela aestimaria</i> |
| <i>Xyela menelaus</i> | <i>Reticulitermes banyulensis</i> | <i>Grapholita molesta</i> |
| Isoptera^{xxiii} | <i>Reticulitermes flavipes</i> | <i>Helicoverpa armigera</i> |
| <i>Amitermes amicki</i> | <i>Reticulitermes grassei</i> | <i>Hyphantria cunea</i> |
| <i>Anacanthotermes ubachi</i> | <i>Reticulitermes lucifugus</i> | <i>Oedilepia polygraphella</i> |
| <i>Coptotermes acinaciformis</i> | <i>Reticulitermes santonensis</i> | <i>Oegoconia novimundi</i> |
| <i>Coptotermes curvignathus</i> | <i>Rugitermes athertoni</i> | <i>Opogona sacchari</i> |
| <i>Coptotermes formosanus</i> | <i>Termites hispaniolae</i> | <i>Palpita vitrealis</i> |
| <i>Coptotermes frenchi</i> | <i>Termites pulsatorium</i> | <i>Papilio demodocus</i> |
| <i>Coptotermes gestroi</i> | <i>Zootermopsis angusticollis</i> | <i>Paralipsa gularis</i> |
| <i>Coptotermes sjostedti</i> | <i>Zootermopsis nevadensis</i> | <i>Parapoynx diminutalis</i> |
| <i>Cryptotermes brevis</i> | | <i>Parectopa robiniella</i> |
| <i>Cryptotermes canalensis</i> | | <i>Paysandisia archon</i> |
| | Lepidoptera^{xxiv} | |
| | <i>Anarsia lineatella</i> | |

| | | |
|--------------------------------------|--------------------------------------|-------------------------------------|
| <i>Peribatodes perversaria</i> | <i>Hierodula spec.</i> | <i>Helisoma anceps</i> |
| <i>Phthorimaea operculella</i> | <i>Hymenopus coronatus</i> | <i>Helix lucorum</i> |
| <i>Phyllocnistis vitegenella</i> | <i>Idolomantis diabolica</i> | <i>Hygromia cinctella</i> |
| <i>Phyllonorycter issikii</i> | <i>Iris oratoria</i> | <i>Krynickillus melanocephalus</i> |
| <i>Phyllonorycter leucographella</i> | <i>Stagmomantis carolina</i> | <i>Leucomastus varnensis</i> |
| <i>Phyllonorycter platani</i> | <i>Tenodera sinensis</i> | <i>Limacus flavus</i> |
| <i>Pieris mannii</i> | | <i>Limacus maculatus</i> |
| <i>Plodia interpunctella</i> | Mollusca^{xxvii} | <i>Lissachatina fulica</i> |
| <i>Scopula imitaria</i> | <i>Alopia livida</i> | <i>Lithoglyphus naticoides</i> |
| <i>Scythris buszkoii</i> | <i>Ambigolimax valentianus</i> | <i>Lucilla scintilla</i> |
| <i>Sitotroga cerealella</i> | <i>Archachatina marginata</i> | <i>Lucilla singleyana</i> |
| <i>Spoladea recurvalis</i> | <i>Arion vulgaris</i> | <i>Magallana angulata</i> |
| <i>Thaumatomitia leucotreta</i> | <i>Bielzia coerulans</i> | <i>(Crassostrea angulata)</i> |
| <i>Thera cupressata</i> | <i>Boettgerilla pallens</i> | <i>Magallana gigas (Crassostrea</i> |
| <i>Tinea pallescentella</i> | <i>Campylaea illyrica</i> | <i>gigas)</i> |
| <i>Tuta absoluta</i> | <i>Cernuella cisalpina</i> | <i>Medora almissana</i> |
| <i>Typhonia beatricis</i> | <i>Cernuella neglecta</i> | <i>Melanoides tuberculata</i> |
| <i>Vitula edmundsii</i> | <i>Cernuella virgata</i> | <i>Menetus dilatatus</i> |
| <i>Vitula serratilineella</i> | <i>Charpentieria itala</i> | <i>Micropontica caucasica</i> |
| Mammalia^{xxv} | <i>Chilostoma cingulatum</i> | <i>Milax gagates</i> |
| <i>Bison bonasus</i> | <i>Cipangopaludina chinensis</i> | <i>Milax nigricans</i> |
| <i>Callosciurus erythraeus</i> | <i>Corambe obscura</i> | <i>Monacha cantiana</i> |
| <i>Canis aureus</i> | <i>Corbicula fluminalis</i> | <i>Monacha cartusiana</i> |
| <i>Castor canadensis</i> | <i>Corbicula fluminea</i> | <i>Monacha claustralis</i> |
| <i>Cervus nippon</i> | <i>Corbicula largillieri</i> | <i>Mulinia lateralis</i> |
| <i>Dama dama</i> | <i>Cornu aspersum</i> | <i>Musculium transversum</i> |
| <i>Erinaceus roumanicus</i> | <i>Crassostrea virginica</i> | <i>Mya arenaria</i> |
| <i>Eutamias sibiricus</i> | <i>Crepidula fornicate</i> | <i>Mytilopsis leucophaeata</i> |
| <i>Genetta genetta</i> | <i>Deroceras ceconii</i> | <i>Oxychilus draparnaudi</i> |
| <i>Muntiacus reevesi</i> | <i>Deroceras invadens</i> | <i>Paralaoma servilis</i> |
| <i>Mustela eversmannii</i> | <i>Deroceras klemmi</i> | <i>Petricolaria pholadiformis</i> |
| <i>Myocastor coypus</i> | <i>Deroceras panormitanum</i> | <i>Physella acuta</i> |
| <i>Nasua nasua</i> | <i>Deroceras sturanyi</i> | <i>Planorbella duryi</i> |
| <i>Neovison vison</i> | <i>Dreissena bugensis</i> | <i>Potamopyrgus antipodarum</i> |
| <i>Nyctereutes procyonoides</i> | <i>Dreissena polymorpha</i> | <i>Pseudosuccinea columella</i> |
| <i>Ondatra zibethicus</i> | <i>Drobacia banatica</i> | <i>Rangia cuneata</i> |
| <i>Ovis gmelini musimon</i> | <i>Emmericia patula</i> | <i>Ruditapes philippinarum</i> |
| <i>Procyon lotor</i> | <i>Ensis leei (Ensis americanus,</i> | <i>Sadleriana fluminensis</i> |
| <i>Rattus norvegicus</i> | <i>E. directus)</i> | <i>Sinanodonta woodiana</i> |
| <i>Spermophilus citellus</i> | <i>Eobania vermiculata</i> | <i>Tandonia budapestensis</i> |
| <i>Tamias sibiricus</i> | <i>Euglesa compressa</i> | <i>Teredo navalis</i> |
| <i>Tamias striatus</i> | <i>Ferrissia californica</i> | <i>Testacella haliotidea</i> |
| Mantodea^{xxvi} | <i>Gyraulus chinensis</i> | <i>Theba pisana</i> |
| <i>Ameles spallanzanii</i> | <i>Gyraulus parvus</i> | <i>Unio mancus</i> |
| <i>Empusa pennata</i> | <i>Haminoea solitaria</i> | <i>Viviparus ater</i> |
| <i>Hierodula tenuidentata</i> | <i>Hawaila minuscula</i> | <i>Xeropicta derbentina</i> |
| | <i>Helicella bolenensis</i> | <i>Xerotricha conspurcata</i> |
| | <i>Helicops lunulata</i> | |

| | | |
|------------------------------------|--------------------------------------|-------------------------------------|
| <i>Zonitoides arboreus</i> | <i>Pseudagrion microcephalum</i> | <i>Gryllomorpha dalmatina</i> |
| Myriapoda^{xxviii} | | <i>Gryllomorpha uclensis</i> |
| <i>Anamastigona pulchella</i> | <i>Tramea abdominalis</i> | <i>Gryllus bimaculatus</i> |
| <i>Brachychaeteuma melanops</i> | <i>Tramea aquila</i> | <i>Meconema meridionale</i> |
| <i>Brachyiulus jawlowskii</i> | <i>Tramea basilaris</i> | <i>Oecanthus dulcisonans</i> |
| <i>Brachyiulus lusitanus</i> | <i>Tramea basilaris burmeisteri</i> | <i>Pezotettix giornae</i> |
| <i>Cryptops anomalans</i> | <i>Tramea binotata</i> | <i>Phaneroptera nana</i> |
| <i>Cryptops umbricus</i> | <i>Tramea calverti</i> | <i>Pholidoptera littoralis</i> |
| <i>Cylindroiulus parisiorum</i> | <i>Tramea carolina</i> | <i>Pteronemobius lineolatus</i> |
| <i>Cylindroiulus salicivorus</i> | <i>Tramea cophysa</i> | <i>Rhacocleis annulata</i> |
| <i>Cylindroiulus vulnerarius</i> | <i>Tramea darwini</i> | <i>Rhacocleis germanica</i> |
| <i>Geophilus osquidatum</i> | <i>Tramea eurybia</i> | <i>Schistocerca gregaria</i> |
| <i>Henia brevis</i> | <i>Tramea insularis</i> | <i>Tachycines asynamorus</i> |
| <i>Hirudisoma pallidum</i> | <i>Tramea lacerata</i> | <i>Tessellana veyseli</i> |
| <i>Lamyctes africanus</i> | <i>Tramea liberata</i> | <i>Troglophilus neglectus</i> |
| <i>Lamyctes emarginatus</i> | <i>Tramea limbata</i> | <i>Yersinella raymondii</i> |
| <i>Leptoiyulus kervillei</i> | <i>Tramea loewii</i> | |
| <i>Lithobiust lapadensis</i> | <i>Tramea minuta</i> | Phasmatodea^{xxxiii} |
| <i>Melogona broelemanni</i> | <i>Tramea onusta</i> | <i>Acanthoxyla geisovii</i> |
| <i>Ophyiulus germanicus</i> | <i>Tramea phaeoneura</i> | <i>Acanthoxyla inermis</i> |
| <i>Oxidus gracilis</i> | <i>Tramea rosenbergi</i> | <i>Bacillus atticus</i> |
| <i>Polydesmus coriaceus</i> | <i>Tramea rustica</i> | <i>Bacillus rossius</i> |
| <i>Polydesmus susatensis</i> | <i>Tramea spec.</i> | <i>Carausius morosus</i> |
| <i>Schendyla peyerimhoffi</i> | <i>Tramea stenoloba</i> | <i>Clitarchus hookeri</i> |
| <i>Scolopendra cingulata</i> | <i>Tramea transmarina</i> | <i>Clonopsis gallica</i> |
| <i>Stigmatogaster gracilis</i> | <i>Tramea transmarina euryale</i> | <i>Peruphasma schultei</i> |
| <i>Stosatea italicica</i> | <i>Tramea transmarina propinqua</i> | <i>Ramulus artemis</i> |
| | <i>Tramea transmarina yayeyamana</i> | <i>Sipyloidea chlorotica</i> |
| | <i>Tramea virginia</i> | <i>Sipyloidea sipylyus</i> |
| Neuropterida^{xxix} | | „Pisces“^{xxxxiv} |
| <i>Megistopus flavicornis</i> | | <i>Acipenser baerii</i> |
| <i>Palpares libelluloides</i> | | <i>Ameiurus melas</i> |
| <i>Raphidia mediterranea</i> | | <i>Ameiurus nebulosus</i> |
| Odonata^{xxx} | | <i>Babka gymnotrachelus</i> |
| <i>Anax ephippiger</i> | | <i>Carassius auratus</i> |
| <i>Anax guttatus</i> | | <i>Carassius gibelio</i> |
| <i>Agriocnemis pygmaea</i> | | <i>Carassius langsdorfii</i> |
| <i>Boyeria irene</i> | | <i>Cobitis bilineata</i> |
| <i>Ceragriion cerinorubellum</i> | | <i>Coregonus maraenoides</i> |
| <i>Coengari on scitulum</i> | | <i>Coregonus peled</i> |
| <i>Crocothermis servilia</i> | | <i>Ctenopharyngodon idella</i> |
| <i>Ischnura ramburii</i> | | <i>Gambusia affinis</i> |
| <i>Ischnura senegalensis</i> | | <i>Gobiosoma bosc</i> |
| <i>Lestes macrostigma</i> | | <i>Hypophthalmichthys molitrix</i> |
| <i>Orthetrum chrysostigma</i> | | <i>Hypophthalmichthys nobilis</i> |
| <i>Orthetrum sabina</i> | | <i>Knipowitschia caucasica</i> |
| <i>Pantala flavescens</i> | | <i>Lepomis cyanellus</i> |
| | Orthoptera^{xxxii} | |
| | <i>Acrotylus patruelis</i> | |
| | <i>Anacridium aegyptium</i> | |
| | <i>Antaxius pedestris</i> | |
| | <i>Eumodicogryllus bordigalensis</i> | |
| | <i>Eupholioptera megastyla</i> | |
| | <i>Eupholioptera spec.</i> | |
| | <i>Eyprepocnemis plorans</i> | |
| | <i>Gryllodes sigillatus</i> | |

| | | |
|---|---|--------------------------------------|
| <i>Lepomis gibbosus</i> | <i>Ectopsocusis cryptomeriae</i> | <i>pseudogeographica</i> |
| <i>Micropterus salmoides</i> | <i>Ectopsocus briggsi</i> | <i>Graptemys</i> |
| <i>Misgurnus anguillicaudatus</i> | <i>Ectopsocus meridionalis</i> | <i>pseudogeographica kohni</i> |
| <i>Misgurnus bipartitus</i> | <i>Ectopsocus petersi</i> | <i>Graptemys</i> |
| <i>Neogobius fluviatilis</i> | <i>Ectopsocus titschacki</i> | <i>pseudogeographica</i> |
| <i>Neogobius melanostomus</i> | <i>Embidopsocus frater</i> | <i>pseudogeographica</i> |
| <i>Oncorhynchus mykiss</i> | <i>Lachesilla pacifica</i> | <i>Hierophis viridiflavus</i> |
| <i>Paramisgurnus dabryanus</i> | <i>Lepinotus inquilinus</i> | <i>carbonarius</i> |
| <i>Percottus glenii</i> | <i>Lepinotus patruelis</i> | <i>Macrochelys temminckii</i> |
| <i>Pimephales promelas</i> | <i>Lepinotus reticulatus</i> | <i>Pantherophis guttatus</i> |
| <i>Poecilia reticulata</i> | <i>Liposcelis bostrychophila</i> | <i>Podarcis liolepis</i> |
| <i>Ponticola kessleri</i> | <i>Liposcelis brunnea</i> | <i>Podarcis siculus</i> |
| <i>Proterorhinus semilunaris</i> | <i>Liposcelis corrodens</i> | <i>Pseudemys concinna</i> |
| <i>Pseudorasbora parva</i> | <i>Liposcelis decolor</i> | <i>Pseudemys concinna</i> |
| <i>Salvelinus fontinalis</i> | <i>Liposcelis entomophila</i> | <i>concinna</i> |
| <i>Sander volgensis</i> | <i>Liposcelis pearmani</i> | <i>Pseudemys concinna</i> |
| <i>Tachysurus sinensis</i> | <i>Liposcelis pubescens</i> | <i>floridana</i> |
| <i>Umbra krameri</i> | <i>Peripsocus milleri</i> | <i>Pseudemys floridana</i> |
| <i>Umbra pygmaea</i> | <i>Peripsocus stagnivagus</i> | <i>Pseudemys nelsoni</i> |
| Platyhelminthes^{xxxv} | <i>Psoquilla marginipunctata</i> | <i>Pseudemys peninsularis</i> |
| <i>Arthurdendyus triangulatus</i> | <i>Psyllipsocus ramburii</i> | <i>Tarentola mauritanica</i> |
| <i>Australopiana sanguinea</i> | <i>Soa flaviterminata</i> | <i>Tarentola mauritanica juliae</i> |
| <i>alba</i> | <i>Trichopsocus clarus</i> | <i>Tarentola mauritanica</i> |
| <i>Bipalium kewense</i> | <i>Trichopsocus dalii</i> | <i>mauritanica</i> |
| <i>Bipalium vagum</i> | <i>Trogium pulsatorium</i> | <i>Tarentola mauritanica pallida</i> |
| <i>Caenopiana coerulea</i> | Psylloidea^{xxxvii} | <i>Trachemys scripta</i> |
| <i>Girardia tigrina (Dugesia tigrina)</i> | <i>Acizzia acaciae baileyanae</i> | <i>Trachemys scripta elegans</i> |
| <i>Kontikia ventrolineata</i> | <i>Acizzia jamatonica</i> | <i>Trachemys scripta scripta</i> |
| <i>Microplana terrestris</i> | <i>Agonoscena succincta</i> | <i>Trachemys scripta troostii</i> |
| <i>Obama nungara</i> | <i>Cacopsylla fulgorialis</i> | |
| <i>Parakontikia ventrolineata</i> | <i>Cacopsylla pulchella</i> | Scorpiones^{xl} |
| <i>Platydermus manokwari</i> | <i>Calophya rhois</i> | <i>Belisarius spec.</i> |
| <i>Rhynchodermus sylvaticus</i> | <i>Ctenarytaina eucalypti</i> | <i>Belisarius xambeui</i> |
| Porifera^{xxxvi} | <i>Ctenarytaina peregrina</i> | <i>Buthus ibericus</i> |
| <i>Chalinula loosanoffi</i> | <i>Euphyllura olivina</i> | <i>Buthus montanus</i> |
| <i>Haliclona xena</i> | <i>Homotoma ficus</i> | <i>Buthus occitanus</i> |
| <i>Leucosolenia somesii</i> | <i>Lauritrioza alacris (Trioza alacris)</i> | <i>Buthus spec.</i> |
| „Psocoptera“^{xxxviii} | <i>Livilla variegata</i> | <i>Calchas gruberi</i> |
| <i>Badonnelia titei</i> | „Reptilia“^{xxxix} | <i>Calchas spec.</i> |
| <i>Cerobasis annulata</i> | <i>Chelydra serpentina</i> | <i>Euscorpius alpha</i> |
| <i>Dorypteryx domestica</i> | <i>Chrysemys picta</i> | <i>Euscorpius apuanus</i> |
| <i>Dorypteryx longipennis</i> | <i>Chrysemys picta belli</i> | <i>Euscorpius aquilejensis</i> |
| <i>Dorypteryx pallida</i> | <i>Chrysemys picta marginata</i> | <i>Euscorpius balearicus</i> |
| <i>Echmepteryx madagascariensis</i> | <i>Chrysemys picta picta</i> | <i>Euscorpius beroni</i> |
| | <i>Graptemys ouachitensis</i> | <i>Euscorpius candiota</i> |
| | | <i>Euscorpius carpathicus</i> |

| | | |
|---------------------------------|-------------------------------------|---------------------------------------|
| <i>Euscorpius concinnus</i> | <i>Hadrurus anzaborrego</i> | <i>Hercinothrips femoralis</i> |
| <i>Euscorpius corsicanus</i> | <i>Hadrurus arizonensis</i> | <i>Leucothrips nigripennis</i> |
| <i>Euscorpius drenskii</i> | <i>Hadrurus spec.</i> | <i>Liothrips vaneeckeai</i> |
| <i>Euscorpius etruriae</i> | <i>Iurus dufourieius</i> | <i>Microcephalothrips abdominalis</i> |
| <i>Euscorpius flavicaudis</i> | <i>Iurus spec.</i> | <i>Organothrips indicus</i> |
| <i>Euscorpius gamma</i> | <i>Mesobuthus cyprius</i> | <i>Parthenothrips dracaenae</i> |
| <i>Euscorpius ganganicus</i> | <i>Mesobuthus eupeus</i> | <i>Pteridothrips pteridicola</i> |
| <i>Euscorpius germanus</i> | <i>Mesobuthus gibbosus</i> | <i>Scirtothrips aurantii</i> |
| <i>Euscorpius hadzii</i> | <i>Mesobuthus spec.</i> | <i>Scirtothrips citri</i> |
| <i>Euscorpius italicus</i> | <i>Olivierus caucasicus</i> | <i>Scirtothrips dorsalis</i> |
| <i>Euscorpius koschewnikowi</i> | <i>Scorpiones indet.</i> | <i>Scirtothrips longipennis</i> |
| <i>Euscorpius lesbiacus</i> | <i>Scorpiones spec.</i> | <i>Sophiothrips terminalis</i> |
| <i>Euscorpius mesotrichus</i> | Thysanoptera^{xlii} | <i>Taeniothrips eucharii</i> |
| <i>Euscorpius mingrelicus</i> | <i>BagnallIELLA yuccae</i> | <i>Thrips hawaiiensis</i> |
| <i>Euscorpius naupliensis</i> | <i>Chaetanaphothrips orchidii</i> | <i>Thrips palmi</i> |
| <i>Euscorpius oglasae</i> | <i>Dichromothrips corbetti</i> | <i>Thrips parvispinus</i> |
| <i>Euscorpius oligotrichus</i> | <i>Echinothrips americanus</i> | <i>Thrips setosus</i> |
| <i>Euscorpius ossae</i> | <i>Frankliniella occidentalis</i> | <i>Thrips simplex</i> |
| <i>Euscorpius picenus</i> | <i>Frankliniella schultzei</i> | <i>Trichromothrips billeni</i> |
| <i>Euscorpius polytrichus</i> | <i>Frankliniothrips vespiformis</i> | <i>(Dorcadothrips billeni)</i> |
| <i>Euscorpius popovi</i> | <i>Gynaikothrips uzeli</i> | <i>Tylothrips osborni</i> |
| <i>Euscorpius scaber</i> | <i>Heliothrips haemorrhoidalis</i> | Xiphosura^{xliii} |
| <i>Euscorpius sicanus</i> | <i>Hercinothrips aethiopae</i> | <i>Limulus polyphemus</i> |
| <i>Euscorpius spec.</i> | <i>Hercinothrips bicinctus</i> | |
| <i>Euscorpius tauricus</i> | <i>Hercinothrips dimidiatus</i> | |
| <i>Euscorpius tergestinus</i> | | |

Adresses:

- 1 Viktor Hartung*, Jan Ole Kriegs,
LWL-Museum für Naturkunde – Westfälisches Museum mit Planetarium,
Sentruper Straße 285, 48161 Münster, Germany;
Viktor.Hartung@lwl.org; Jan_Ole.Kriegs@lwl.org
- 2 Senckenberg Deutsches Entomologisches Institut, Eberswalder Straße 90,
15374 Müncheberg; stephan.blank@senckenberg.de
- 3 Naturhistorisches Museum, Augustinergasse 2, 4002 Basel, Schweiz;
Daniel.Burckhardt@bs.ch
- 4 Soil Organism Research, Struvestraße 9, D-02826 Görlitz; Soil-Organism-
Research@gmx.net
- 5 Klingelackerweg 10, 76571 Gaggenau; doczkal@snsb.de

- ⁶ Staatliches Museum für Naturkunde Karlsruhe, Erbprinzenstraße 13, 76133 Karlsruhe; julian.eberhardt@smnk.de; hubert.hoefer@smnk.de; trusch@smnk.de; martin.husemann@smnk.de
- ⁷ PH-Karlsruhe, Institut für Biologie und Schulgartenentwicklung, Bismarckstr. 10, D-76133 Karlsruhe; karsten.grabow@ph-karlsruhe.de
- ⁸ Lehrstuhl für Zoologie, School of Life Sciences, Technische Universität München, Liesel-Beckmann-Straße 4, 85354 Freising; axel.gruppe@tum.de
- ⁹ Leibniz Institute for the Analysis of Biodiversity Change, Zoological Museum, Martin-Luther-King-Platz 3, 20146 Hamburg, Germany; B.Hausdorf@leibniz-lib.de
- ¹⁰ Musée national d'histoire naturelle Luxembourg, 25 Rue Muenster, 2160 Luxembourg, Luxembourg; Axel.HOCHKIRCH@mnhn.lu
- ¹¹ Behörde für Umwelt, Klima, Energie und Agrarwirtschaft, Abteilung Naturschutz, Neuenfelder Straße 19, 21109 Hamburg; hannes.hoffmann@bukea.hamburg.de; kai.schuette@bukea.hamburg.de
- ¹² Georgenhof 30, 19288 Ludwigslust; uwejueg@googlemail.com
- ¹³ Kleine Wallstr. 2, 29378 Wittingen; c.mollmann@web.de
- ¹⁴ NABU (The Nature And Biodiversity Conservation Union), Charitéstrasse 3, 10117 Berlin; Roland.Muehlethaler@NABU.de
- ¹⁵ Büro für Ökologische Gutachten, Bahnhofsplatz 5, 67240 Bobenheim-Roxheim; heuschrecken.rlp@gmail.com
- ¹⁶ Department of Forest Ecology, Research Institute for Landscape, Lidická 25/27, Brno, Czech Republic; prochazka@vukoz.cz
- ¹⁷ Hierseier Weg 18, D-58119 Hagen; m.schluepmann@ish.de
- ¹⁸ Rue Tony-Dutreux, L-1429 Luxembourg, Luxembourg; nico.schneider@education.lu
- ¹⁹ Über der Glonn 24, 85238 Petershausen; spelda@myriapoden-info.de
- ²⁰ Observation International, Oostkanaalweg 5, 2445 BA Aarlanderveen, Niederlande; davidtempelman67@gmail.com

- ²¹ Thrips-iD, Straßburger Straße 37A, 77652 Offenburg;
manfred.ulitzka@thysanoptera.de
- ²² Leibniz-Institute for Baltic Sea Research, Seestraße 15, 18119 Rostock;
michael.zettler@io-warnemuende.de
- ²³ Center for Agricultural Technology Augustenberg, Neßlerstraße 25, 76227
Karlsruhe; olaf.zimmermann@litz.bwl.de
- * Corresponding author

-
- i Here and elsewhere, quotation marks around a taxon name are used to indicate a paraphyletic group, such as "Amphibia", "Apterygota", "Blattodea", "Crustacea" etc.
- ii Olaf ZIMMERMANN in cooperation with Klaus SCHRAMEYER
- iii Olaf ZIMMERMANN in cooperation with Klaus SCHRAMEYER
- iv Martin SCHLÜPMANN, ROTE LISTE GREMIUM AMPHIBIEN UND REPTILIEN (2020b) & Jan Ole KRIEGS. Only *Lithobates catesbeianus* and a few taxa from the genus *Pelophylax* are established, and these can often only be identified genetically. Reproducing but not established populations are known for the three newt species mentioned. However, there is no current information on the occurrence of *Ommatotriton ophryticus* in Cologne. Paraneozoa sensu GEITER (1999) not included.
- v Hirudinea: by Uwe JUEG; other Oligo- and Polychaeta: based on ZETTLER et al. 2018 and LACKSCHEWITZ et al. 2022, with one species supplemented from the Red List by RACHOR et al. 2013
- vi Olaf ZIMMERMANN in cooperation with Thomas THIEME
- vii Ulrich BURKHARDT
- viii Hubert HÖFER, with additions from the Red List by BLICK et al. 2016
- ix based on ZETTLER et al. 2018
- x Roland MÜHLETHALER
- xi Jan Ole KRIEGS, with additions by Viktor HARTUNG and from the Red List (GRÜNEBERG et al. 2016); *Columba livia* forma *domestica* is considered a neozoon by GRÜNEBERG et al. 2016
- xii Alban PFEIFER
- xiii Based on ZETTLER et al. 2018 and LACKSCHEWITZ et al. 2022; *Craspedacusta sowerbii* added by Martin SCHLÜPMANN
- xiv Olaf ZIMMERMANN in cooperation with Klaus SCHRAMEYER, with additions by Viktor HARTUNG based on SCHMUTTERER & HOFFMANN 2016
- xv Hannes HOFFMANN, with additions by Olaf ZIMMERMANN and Jiří PROCHAZKA (Scolytinae)
- xvi Kai SCHÜTTE and Michael L. ZETTLER, with additions from LACKSCHEWITZ et al. 2022, from the Red Lists by RACHOR et al. 2013, ZETTLER et al. 2018 and IAS-List of the EU by BRUNDU et al. 2022
- xvii Alban PFEIFFER; *Forficula smyrnensis* added by Viktor HARTUNG
- xviii Dieter DOCZKAL, Julian EBERHARDT, Karsten GRABOW

-
- xix No alien species known from this group for Europe yet; the species present on observation.org were included in the challenge as a sort of positive control
 - xx David TEMPELMAN. These species are not strictly speaking alien species but are included because they have recently expanded their distribution, possibly due to climate change (i.e. warmer climate), and therefore fit the scope of our challenge.
 - xxi Viktor HARTUNG
 - xxii Hannes HOFFMANN; Stephan BLANK (Symphyta), with additions by Olaf ZIMMERMANN & Klaus SCHRAMEYER (Parasitica)
 - xxiii All termite species present on observation.org were included to test for possible introductions; with the addition of the invasive species from RASPLUS & ROQUE 2010 and EVANS et al. 2013
 - xxiv Robert TRUSCH, with additions by Olaf ZIMMERMANN and from the Red Lists (NUSS 2011, REINHARDT & BOLZ 2011, RENNWALD et al. 2011, TRUSCH et al. 2011)
 - xxv Jan Ole KRIEGS, with additions by Kai SCHÜTTE, from the Red List by MEINIG et al. 2020 as well as from the EU IAS-List by BRUNDU et al. 2022. *Bison bonasus* is not a neozoon, but would be considered as novel by general public and its possible occurrence in the wild or semi-wild condition is worth recording, which is why it has been included in the challenge
 - xxvi Alban PFEIFER, with an addition from STANICZEK 2023
 - xxvii Freshwater and terrestrial species: Bernhard HAUSDORF, marine and brackish species: based on ZETTLER et al. 2018 and LACKSCHEWITZ et al. 2022
 - xxviii Jörg SPELDA
 - xxix Axel GRUPPE; *Rhaphidia mediterranea* from ASPÖCK et al. 2017; *Palpares libelluloides* had been introduced to Germany in the past according to ASPÖCK et al. 2001
 - xxx Christopher MOLLMANN; MARTENS 2015; SEEHAUSEN 2019. Most of the species on the list are no true neozoa and are only known from occasional introductions with aquaria or in greenhouses. Still, we included them in the challenge to be able to monitor any potential emergence in the wild. An exuvium of an unknown *Tramea* species had been found in Germany, so all species of this genus present on observation.org were included, to provide an ID if any specimens are registered again
 - xxxi Based on the Red List by MUSTER et al. (2016), *Leiobunum* sp. A added by Martin SCHLÜPMANN
 - xxxii Axel HOCHKIRCH, with an addition by Alban PFEIFER
 - xxxiii Four species from RASPLUS & ROQUE 2010, in addition, three European species present on observation.org that are widespread or occur in countries neighbouring Germany, and *Peruphasma schultei* that is a common terrarium pet and has already been reported outdoors in the Netherlands (NOORDIJK & NIJSEN 2020). *Ramulus artemis* and *Sipyloidea chlorotica* added by Alban PFEIFER
 - xxxiv Jan Ole KRIEGS, with additions from LACKSCHEWITZ et al. 2022 and from the Red Lists by THIEL et al. 2013 and FREYHOF et al. 2023
 - xxxv Olaf ZIMMERMANN; *Girardia tigrina* (syn. *Dugesia tigrina*) added from ZETTLER et al. 2018
 - xxxvi Based on ZETTLER et al. 2018 and LACKSCHEWITZ et al. 2022

^{xxxvii} Nico SCHNEIDER, with some additions by Dieter DOCZKAL

^{xxxviii} Daniel BURCKHARDT & Olaf ZIMMERMANN

^{xxxix} Martin SCHLÜPMANN, ROTE LISTE GREMIUM AMPHIBIEN UND REPTILIEN (2020a), Jan Ole KRIEGS, with additions by Kai SCHÜTTE, Martin HUSEMANN and Viktor HARTUNG as well as from the EU IAS-List (BRUNDU et al. 2022). None of the water turtle species has been able to establish themselves so far, but many released animals survive for a long time in the wild. The climatic conditions in Germany are not sufficient for most taxa. Evidence of reproduction has so far been a very rare exception for individual *Trachemys scripta*. Reproducing populations are known for *Hierophis viridiflavus carbonarius*. Paraneozoa sensu GEITIER (1999) not included. All subspecies of *Tarentola mauritanica* present on Observation.org are included in the list to address all possible identifications by the portal's AI, even though it is not certain if all subspecies have been sighted in Germany.

^{xl} To monitor for possible introductions, the list includes all European species from FET 2010 along with all species of *Hadrurus* present on observation.org; *Hadrurus* is a genus widely distributed in North America, whose representatives had been intercepted in Europe in the past.

^{xli} Manfred R. ULITZKA and Olaf ZIMMERMANN with additions from RABITSCH & NEHRING (2023) and the Red List by zur STRASSEN (2011)

^{xlii} Based on LACKSCHEWITZ et al. 2022