



**VALSTYBINĖS AUGALININKYSTĖS TARNYBOS
PRIE ŽEMĖS ŪKIO MINISTERIJOS
DIREKTORIUS**

**ĮSAKYMAS
DĖL KENKĖJŲ, TYRIMO OBJEKTŲ IR NORMINIŲ DOKUMENTŲ / ŠALTINIŲ
SĄRAŠO PATVIRTINIMO**

2020 m. lapkričio 19 d. Nr. A1-602
Vilnius

Vadovaudamasis Valstybinės augalininkystės tarnybos prie Žemės ūkio ministerijos nuostatų, patvirtintų Lietuvos Respublikos žemės ūkio ministro 2010 m. gegužės 24 d. įsakymu Nr. 3D-490 „Dėl Valstybinės augalininkystės tarnybos prie Žemės ūkio ministerijos nuostatų ir administracijos struktūros patvirtinimo“, 10.17 ir 21.1 papunkčiais, 2016 m. spalio 26 d. Europos Parlamento ir Tarybos reglamentu (ES) 2016/2031 dėl apsaugos priemonių nuo augalų kenkėjų, kuriuo iš dalies keičiami Europos Parlamento ir Tarybos reglamentai (ES) Nr. 228/2013, (ES) Nr. 652/2014 ir (ES) Nr. 1143/2014 ir panaikinamos Tarybos direktyvos 69/464/EEB, 74/647/EEB, 93/85/EEB, 98/57/EB, 2000/29/EB, 2006/91/EB ir 2007/33/EB su visais pakeitimais, 2017 m. kovo 15 d. Europos Parlamento ir Tarybos reglamentu (ES) 2017/625 dėl oficialios kontrolės ir kitos oficialios veiklos, kuri vykdoma siekiant užtikrinti maisto ir pašarų srities teisės aktų bei gyvūnų sveikatos ir gerovės, augalų sveikatos ir augalų apsaugos produktų taisyklių taikymą, kuriuo iš dalies keičiami Europos Parlamento ir Tarybos reglamentai (EB) Nr. 999/2001, (EB) Nr. 396/2005, (EB) Nr. 1069/2009, (EB) Nr. 1107/2009, (ES) Nr. 1151/2012, (ES) Nr. 652/2014, (ES) 2016/429 ir (ES) 2016/2031, Tarybos reglamentai (EB) Nr. 1/2005 ir (EB) Nr. 1099/2009 bei Tarybos direktyvos 98/58/EB, 1999/74/EB, 2007/43/EB, 2008/119/EB ir 2008/120/EB, ir kuriuo panaikinami Europos Parlamento ir Tarybos reglamentai (EB) Nr. 854/2004 ir (EB) Nr. 882/2004, Tarybos direktyvos 89/608/EEB, 89/662/EEB, 90/425/EEB, 91/496/EEB, 96/23/EB, 96/93/EB ir 97/78/EB bei Tarybos sprendimas 92/438/EEB (Oficialios kontrolės reglamentas) su visais pakeitimais:

1. Tvirtinu Fitosanitarinių tyrimų laboratorijoje (skyriuje) nustatomų kenkėjų, tyrimų objektų ir norminių dokumentų / šaltinių sąrašą (pridedama).

Pakeitimai:

2024 m. sausio 2 d., Nr. A1-2.

2. Pave du Bendrųjų reikalų skyriaus darbuotojui, atsakingam už šio įsakymo registravimą, supažindinti su šiuo įsakymu Valstybinės augalininkystės tarnybos prie Žemės ūkio

ministerijos direktoriaus pavaduotojus, Fitosanitarijos skyriaus, Augalų dauginamosios medžiagos skyriaus, Augalininkystės produktų kokybės tyrimų laboratorijos (skyriaus), Fitosanitarinių tyrimų laboratorijos (skyriaus), Pasienio kontrolės koordinavimo skyriaus, regioninių skyrių ir pasienio kontrolės punktų fitosanitarijos postų (skyrių) vedėjus.

Direktorius

Sergejus Fedotovas

PATVIRTINTA
Valstybinės augalininkystės tarnybos prie
Žemės ūkio ministerijos direktoriaus
2020 m. lapkričio 19 d. įsakymu Nr. A1-602
(Valstybinės augalininkystės tarnybos prie
Žemės ūkio ministerijos direktoriaus
2024 m. sausio 2 d. įsakymo Nr. A1-2
redakcija)

FITOSANITARINIŲ TYRIMŲ LABORATORIJOJE (SKYRIUJE) NUSTATOMŲ KENKĖJŲ, TYRIMO OBJEKTŲ IR NORMINIŲ DOKUMENTŲ / ŠALTINIŲ SĄRAŠAS

| Eil. Nr. | Kenkėjas | Tyrimo objektų grupė / tyrimo objektas | Norminis dokumentas / šaltinis |
|-------------|---|--|---|
| 1. | Bakterijos: | | |
| 1.1. | <i>Burkholderia caryophylli</i> (Burkholder) Yabuuchi et al. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 1.1.1. Europos ir Viduržemio jūros baseino šalių augalų apsaugos organizacijos (European and Mediterranean Plant Protection Organization, toliau – EPPO) standartas PM 7/58 „ <i>Burkholderia caryophylli</i> “. |
| 1.2. | <i>Candidatus Liberibacter africanus</i> , <i>Candidatus Liberibacter americanus</i> , <i>Candidatus Liberibacter asiaticus</i> Garnier et al. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 1.2.1. EPPO standartas PM 7/121 „ <i>Candidatus Liberibacter africanus</i> , <i>Candidatus Liberibacter americanus</i> and <i>Candidatus Liberibacter asiaticus</i> “. |
| 1.3. | <i>Candidatus Liberibacter solanacearum</i> | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 1.3.1. Diagnostic protocol for the identification and detection of <i>Candidatus Liberibacter solanacearum</i> , the causal agent of zebra chip of potatoes http://www.plantbiosecuritydiagnostics.net.au/app/uploads/2018/11/NDP-18-Zebra-chip-Candidatus-Liberibacter-solanacearum-V1.2.pdf ; 1.3.2. Tarptautinių fitosanitarinių priemonių standartų (International Standards for Phytosanitary Measures, toliau – ISPM) standartas Nr. 27, DP 21: <i>Candidatus Liberibacter solanacearum</i> ; 1.3.3. EPPO standartas PM 7/143 „ <i>Candidatus Liberibacter solanacearum</i> “. |
| 1.4. | <i>Clavibacter insidiosus</i> (McCulloch) Davis Li et al. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 1.4.1. EPPO standartas PM 7/99 „ <i>Clavibacter michiganensis</i> subsp. <i>Insidiosus</i> “. |
| 1.5. | <i>Clavibacter michiganensis</i> subsp. <i>michiganensis</i> (Smith) Davis et al. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 1.5.1. EPPO standartas PM 7/42 „ <i>Clavibacter michiganensis</i> subsp. <i>Michiganensis</i> “. |

| | | | |
|-------|--|---|--|
| 1.6. | <i>Clavibacter sepedonicus</i> (Spieckermann and Kotthoff) Li et al. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 1.6.1. 2022 m. liepos 11 d. Europos Komisijos įgyvendinimo reglamentas (ES) 2022/1194, kuriuo nustatomos <i>Clavibacter sepedonicus</i> (Spieckermann et Kotthoff 1914) Nouioui et al. 2018 išnaikinimo ir plitimo prevencijos priemonės; 1.6.2. EPPO standartas PM 7/59 „ <i>Clavibacter sepedonicus</i> “; 1.6.3. EPPO standartas PM 7/97 „Diagnostics. Indirect immunofluorescence test for plant pathogenic bacteria“. |
| 1.7. | <i>Curtobacterium flaccumfaciens</i> pv. <i>flaccumfaciens</i> (Hedges) Collins et Jones | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 1.7.1. EPPO standartas PM 7/102 „ <i>Curtobacterium flaccumfaciens</i> pv. <i>Flaccumfaciens</i> “. |
| 1.8. | <i>Erwinia amylovora</i> (Burrill) Winslow et al. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 1.8.1. EPPO standartas PM 7/20 „ <i>Erwinia amylovora</i> “. |
| 1.9. | <i>Erwinia rhapontici</i> (Millard) Burkholder (sin. <i>Pectobacterium rhapontici</i> (Millard) Patel & Kulkarni | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / grūdai | 1.9.1. K. A. Wise, Y. F. Zhao and C. A. Bradley. First Report of Pink Seed of Pea Caused by <i>Erwinia rhapontici</i> in North Dakota https://apsjournals.apsnet.org/doi/10.1094/PDIS-92-2-0315A?url_ver=Z39.88-003&rfr_id=ori:rid:crossref.org&rfr_dat=cr_pub%20%20pubmed ; 1.9.2. J.D.Janse Phytobacteriology: Principles and practice. CABI, 2006, p. 176-177; 1.9.3. N.W.Schaad, J.B.Jones, and W. Chun Laboratory Guide for Identification of Plant Pathogenic bacteria. APS PRESS, 2001, p. 36, 37, 56-72. |
| 1.10. | <i>Pantoea stewartii</i> subsp. <i>stewartii</i> (Smith), Mergaert et al. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 1.10.1. EPPO standartas PM 7/60 „ <i>Pantoea stewartii</i> subsp. <i>stewartii</i> “. |
| 1.11. | <i>Pectobacterium</i> spp. ir <i>Dickeya</i> spp. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 1.11.1. R. Czajkowski et al. Detection, identification and differentiation of <i>Pectobacterium</i> and <i>Dickeya</i> species causing potato blackleg and tuber soft rot. Appl. Biol. 2015 Jan; 166(1): 18-38. Published online 2014 Oct 27. Doi: 10.1111/aab.12166; 1.11.2. Pritchard et al. (2012). Detection of phytopathogens of the genus <i>Dickeya</i> using a PCR primer prediction pipeline for draft bacterial genome sequences; 1.11.3. EPPO standartas PM 7/155 „ <i>Pectobacterium</i> spp. and <i>Dickeya</i> spp“. |
| 1.12. | <i>Pseudomonas savastanoi</i> pv. <i>glycinea</i> (sin. <i>Pseudomonas syringae</i> pv. <i>glycinea</i>) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 1.12.1. NSHS (National Seed Health System) (Iowa State university, USA) rekomendacijos Sb. 4.1 <i>Pseudomonas syringae</i> pv. <i>glycinea</i> – Soaked bulk seed; |

| | | | |
|-------|--|---|---|
| | | | 1.12.2. Ignjatov M., Milošević M., Vujaković M. and Petrovič D. Characterization of <i>Pseudomonas savastanoi</i> pv. <i>glycinea</i> isolates from Vojvodina. Phytopathol. Pol. 45: 43-554, 2007; 1.12.3. New Assays for detection of <i>Pseudomonas syringae</i> pv. <i>glycinea</i> in Soybean Seed. E. Alvarez, et al., Seed Science Center and Department of plant Pathology, Iowa State University, Ames 50011, Plant Disease/Vol. 79 No 1, p.12–14. |
| 1.13. | <i>Pseudomonas syringae</i> pv. <i>actinidiae</i> Takikawa et al. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 1.13.1. EPPO standartas PM 7/120 „ <i>Pseudomonas syringae</i> pv. <i>Actinidiae</i> “. |
| 1.14. | <i>Pseudomonas syringae</i> pv. <i>persicae</i> (Prunier et al.) Young et al. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 1.14.1. EPPO standartas PM 7/43 „ <i>Pseudomonas syringae</i> pv. <i>Persicae</i> “. |
| 1.15. | <i>Ralstonia solanacearum</i> (Smith) Yabuuchi et al., <i>Ralstonia pseudosolanacearum</i> Safni et al., <i>Ralstonia syzygii</i> (Robertsetal) Vanechoutte et al. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kitas objektas*** / vanduo, auginimo substratas | 1.15.1. 2022 m. liepos 11 d. Europos Komisijos įgyvendinimo reglamentas (ES) 2022/1193, kuriuo nustatomos <i>Ralstonia solanacearum</i> (Smith 1896) Yabuuchi et al. 1996 emend. Safni et al. 2014 išnaikinimo ir plitimo prevencijos priemonės; 1.15.2. EPPO standartas PM 7/21 „ <i>Ralstonia solanacearum</i> , <i>R. pseudosolanacearum</i> and <i>R. syzygii</i> (<i>Ralstonia solanacearum</i> species complex)“; 1.15.3. EPPO standartas PM 7/97 „Diagnostics. Indirect immunofluorescence test for plant pathogenic bacteria“. |
| 1.16. | <i>Xanthomonas arboricola</i> pv. <i>corylina</i> (Miller et al.) Vauterin et al. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 1.16.1. EPPO standartas PM 7/22 „ <i>Xanthomonas arboricola</i> pv. <i>corylina</i> “. |
| 1.17. | <i>Xanthomonas arboricola</i> pv. <i>pruni</i> (Smith) Dye | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 1.17.1. EPPO standartas PM 7/64 „ <i>Xanthomonas arboricola</i> pv. <i>pruni</i> “. |
| 1.18. | <i>Xanthomonas campestris</i> (visi patogeniniai kamieniai) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 1.18.1. EPPO standartas PM 7/44 „ <i>Xanthomonas axonopodis</i> pv. <i>citri</i> “; 1.18.2. ISPM standartas Nr. 27, DP 06: <i>Xanthomonas citri</i> subsp. <i>citri</i> ; 1.18.3. Pathogenicity assays restrict the species <i>Xanthomonas campestris</i> into three pathovars and reveal nine races within <i>X. campestris</i> pv. <i>campestris</i> https://onlinelibrary.wiley.com/doi/full/10.1111/j.1365-3059.2007.01648.x . |
| 1.19. | <i>Xanthomonas euvesicatoria</i> Jones et al. <i>Xanthomonas gardneri</i> (Šutič) Jones et al. <i>Xanthomonas perforans</i> Jones et al. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 1.19.1. EPPO standartas PM 7/110 „ <i>Xanthomonas</i> spp. (<i>Xanthomonas euvesicatoria</i> , <i>Xanthomonas gardneri</i> , <i>Xanthomonas perforans</i> , <i>Xanthomonas vesicatoria</i>) causing bacterial spot of tomato and sweet pepper“. |

| | | | |
|-----------|---|---|--|
| | <i>Xanthomonas vesicatoria</i> (Doidge) Vauterin et al. | | |
| 1.20. | <i>Xanthomonas fragariae</i> Kennedy et King | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 1.20.1. EPPO standartas PM 7/65 „ <i>Xanthomonas fragariae</i> “; 1.20.2. ISPM standartas Nr.27, DP 14: <i>Xanthomonas fragariae</i> . |
| 1.21. | <i>Xanthomonas translucens</i> (Jones et al.) Vauterin et al. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / grūdai | 1. 21.1. M. Fatmi, R. R. Walcott, and N. W. Schaad Detection of Plant-Pathogenic Bacteria in Seed and Other Planting Material, The American Phytopathological Society, St.Paul, Minnesota, U.S.A., p. 27-32; 1.21.2. N.W.Schaad, J.B.Jones, and W. Chun Laboratory Guide for Identification of Plant Pathogenic bacteria. APS PRESS, 2001, p. 175-195. |
| 1.22. | <i>Xylella fastidiosa</i> Wells et al. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 1.22.1. EPPO standartas PM 7/24 „ <i>Xylella fastidiosa</i> “; 1.22.2. Komisijos įgyvendinimo reglamentas (ES) 2020/1201 2020 m. rugpjūčio 14 d. dėl <i>Xylella fastidiosa</i> (Wells et al.) patekimo į Sąjungą ir išplitimo joje prevencijos priemonių. |
| 1.23. | <i>Xylophilus ampelinus</i> (Panagopoulos) Willems et al. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 1.23.1. EPPO standartas PM 7/96 „ <i>Xylophilus ampelinus</i> “. |
| 1.24. | Fitosanitarinių tyrimų laboratorijoje (skyriuje) nustatomų kenkėjų, tyrimų objektų ir norminių dokumentų / šaltinių sąrašo (toliau – sąrašo) 1.1 – 1.23 papunkčiuose. nurodytos bakterijos, įskaitant ir kitas jų rūšis | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / grūdai; kitas objektas*** / vanduo, auginimo substratas | 1.24.1. EPPO standartas PM 7/129 „DNA barcoding as an identification tool for a number of regulated pests“; 1.24.2. K. Sahlin, M. C. W. Lim, S. Prost NGSspeciesID: DNA barcode and amplicon consensus generation from long read sequencing data. Ecology and evolution, 2021:11, p. 1392-1398; 1.24.3. J.D.Janse Phytobacteriology: Principles and practice. CABI, 2006; 1.24.4. N.W.Schaad, J.B.Jones, and W. Chun Laboratory Guide for Identification of Plant Pathogenic bacteria. APS PRESS, 2001; 1.24.5. M.Fatmi, R.R.Walcott, N.W.Schaad Detection of plant-pathogenic bacteria in seed and other planting material APS PRESS, 2017. |
| 2. | Grybai ir oomicetai: | | |
| 2.1. | <i>Alternaria alternata</i> (Fries) Keissler. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.1.1. Iftikhar, S. et. al. First Report of Black Pit of Potato Caused by <i>Alternaria alternata</i> in Pakistan Plant Disease. APS PRESS, 2017 https://apsjournals.apsnet.org/doi/10.1094/PDIS-06-17-0895-PDN 2.1.2. Simmons E. G. (2007). <i>Alternaria</i> . An Identification Manual, p. 582-585. |
| 2.2. | <i>Alternaria dauci</i> (J.G.Kühn) J.J.Groves & Skolko, <i>Alternaria radicina</i> Meier, Drechsler & E.D.Eddy | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (sėklos) | 2.2.1. Tarptautinė sėklų tyrimų asociacija (International Seed Testing Association, toliau – ISTA). Validated Seed Health Testing Methods. 7-001a: Detection of <i>Alternaria dauci</i> in <i>Daucus carota</i> (carrot) seed by blotter method |

| | | | |
|------|---|---|--|
| | | | <p>https://www.seedtest.org/en/international-rules-for-seed-testing/seed-health-methods-product-1054.html;</p> <p>2.2.2. ISTA. Validated Seed Health Testing Methods. 7-001b: Detection og <i>Alternatia dau</i> in <i>Daucus carota</i> (carrot) seed by malt agar method https://www.seedtest.org/en/international-rules-for-seed-testing/seed-health-methods-product-1054.html;</p> <p>2.2.3. ISTA. Validated Seed Health Testing Methods. 7-002a: Detection og <i>Alternatia dau</i> in <i>Daucus carota</i> (carrot) seed by blotter method https://www.seedtest.org/en/international-rules-for-seed-testing/seed-health-methods-product-1054.html;</p> <p>2.2.4. ISTA. Validated Seed Health Testing Methods. 7-002b: Detection og <i>Alternatia dau</i> in <i>Daucus carota</i> (carrot) seed by malt agar method https://www.seedtest.org/en/international-rules-for-seed-testing/seed-health-methods-product-1054.html.</p> |
| 2.3. | <i>Alternaria linicola</i> J.W. Groves & Skolko, <i>Botrytis cinerea</i> Pers., <i>Colletotrichum linicola</i> Pethybr. & Laff. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (sėklos) | <p>2.3.1. ISTA. Validated Seed Health Testing Methods. 7-007: Detection of <i>Alternaria linicola</i>, <i>Botrytis cinerea</i> and <i>Colletotrichum lini</i> in <i>Linum usitatissimum</i> (flax) seed https://www.seedtest.org/en/international-rules-for-seed-testing/seed-health-methods-product-1054.html;</p> <p>2.3.2. <i>Alternaria: An Identification Manual</i>. Emmory G. Simmons. 2007, p. 230, 231.</p> |
| 2.4. | <i>Alternaria solani</i> Sorauer | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | <p>2.4.1. Potato diseases. Agriculture Handbook No. 474. 1976. USDA, p. 22, 23;</p> <p>2.4.2. Stevenson W. R. et al. (2001). Compendium of Potato Diseases (Second edition), p. 22, 23;</p> <p>2.4.3. <i>Alternaria: An Identification Manual</i>. Emmory G. Simmons. 2007, p. 1–775.</p> |
| 2.5. | <i>Alternaria</i> spp. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.5.1. <i>Alternaria: An Identification Manual</i> . Emmory G. Simmons. 2007, p. 1–775. |
| 2.6. | <i>Alternaria triticina</i> Prasada & Prabhu | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / grūdai | <p>2.6.1. Compendium of wheat diseases, APS (1995), p. 25–26;</p> <p>2.6.2. <i>Alternaria: An Identification Manual</i>. Emmory G. Simmons. 2007, p. 636, 637.</p> |
| 2.7. | <i>Ascochyta fabae</i> (Spegazzini), (sin. <i>Didymella fabae</i> (G.J. Jellis & Punith.) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / grūdai | <p>2.7.1. Dugan F. M., Landry E. J., Hu J. 2018. <i>Ascochyta</i> blight of faba bean. WSU Extension Bulletin. FS302E, p. 1-4. https://www.ars.usda.gov/research/publications/publication/?seqNo115=351473.</p> |

| | | | |
|-------|---|---|--|
| 2.8. | <i>Ascochyta pisi</i> (Lib.), (sin. <i>Didymella pisi</i> (Chilvers, J. D. Rogers & Peever) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (grūdai) | 2.8.1. Melnik V. A. (2000). Key to the fungi of the genus <i>Ascochyta</i> Lib. (Coelomycetes), p. 50, 51; 2.8.2. ISTA. Validated Seed Health Testing Methods. 7-005: Detection of <i>Ascochyta pisi</i> in <i>Pisum sativum</i> (pea) seed. https://www.seedtest.org/en/international-rules-for-seed-testing/seed-health-methods-product-1054.html . |
| 2.9. | <i>Ascochyta</i> spp. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.9.1. Lietuvos grybai X t. (2009), p. 44–107; 2.9.2. Melnik V. A. (2000). Key to the fungi of the genus <i>Ascochyta</i> Lib. (Coelomycetes), p. 1–192. |
| 2.10. | <i>Aspergillus</i> spp. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.10.1. Pileckis S., Žuklys L., 1974. Augalų apsaugos darbuotojo žinynas, p. 694–695. |
| 2.11. | <i>Bipolaris oryzae</i> (Breda de Haan) Shoem. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (sėklos) | 2.11.1. ISTA. Validated Seed Health Testing Methods. 7-010: Detection of <i>Bipolaris oryzae</i> in <i>Oryza sativa</i> (rice) seed https://www.seedtest.org/en/international-rules-for-seed-testing/seed-health-methods-product-1054.html . |
| 2.12. | <i>Bipolaris sorokiniana</i> (Sacc.) Shoemaker (sin. <i>Cochliobolus sativus</i>) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / grūdai | 2.12.1. Mathur S. B., Kongsdal O. (2003). Common Laboratory Seed Health Testing Methods for Detecting Fungi, p. 71–77; 2.12.2. Mathre D. E. et al., 2003. Diagnosis of Common Root Rot of Wheat and Barley. Plant Management Network https://www.plantmanagementnetwork.org/pub/php/diagnosticguide/2003/rootrot/ ; 2.12.3. Asad, S., Iftikhar, S., Munir, A., & Ahmad, I. (2009). Characterization of <i>Bipolaris sorokiniana</i> isolated from different agro-ecological zones of wheat production in Pakistan. Pakistan Journal of Botany, 41 http://www.pakbs.org/pjbot/PDFs/41(1)/PJB41(1)301.pdf . |
| 2.13. | <i>Boeremia foveata</i> (Foister) Aveskamp, Gruyter & Verkley (sin. <i>Phoma foveata</i>) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.13.1. Boerema G. H. et al. (2004). <i>Phoma</i> Identification Manual, p. 266–267. |
| 2.14. | <i>Boeremia linicola</i> (Naumov & Vassiljevsky) Jayawardena, Jayasiri & K.D. Hyde (sin. <i>Boeremia exigua</i> var. <i>linicola</i> (Naumov & Vassiljevsky) Aveskamp, Gruyter & Verkley) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (sėklos) | 2.14.1. Boerema G. H. et al. (2004). <i>Phoma</i> Identification Manual, p. 90–91, 240 – 263, plate 1; 2.14.2. Garibaldi A. et al., 2016. First Report of a Leaf Spot Caused by <i>Boeremia exigua</i> var. <i>linicola</i> on Autumn Sage (<i>Salvia greggii</i>) in Italy and Worldwide. APS. Vol. 100, No. 8 https://apsjournals.apsnet.org/doi/full/10.1094/PDIS-01-16-0050-PDN . |

| | | | |
|-------|---|--|--|
| 2.15. | <i>Botrytis</i> spp. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | <p>2.15.1. ISTA. Validated Seed Health Testing Methods. 7-007: Detection of <i>Alternaria linicola</i>, <i>Botrytis cinerea</i> and <i>Colletotrichum lini</i> in <i>Linum usitatissimum</i> (flax) seed https://www.seedtest.org/en/international-rules-for-seed-testing/seed-health-methods-product-1054.html;</p> <p>2.15.2. ISTA. Validated Seed Health Testing Methods. 7-003: Detection of <i>Botrytis cinerea</i> in <i>Helianthus annuus</i> (sunflower) seed. https://www.seedtest.org/en/international-rules-for-seed-testing/seed-health-methods-product-1054.html;</p> <p>2.15.3. Pileckis S., Žuklys L., 1974. Augalų apsaugos darbuotojo žinynas, p. 691–693;</p> <p>2.15.4. Xiao, C. L. 2006. Postharvest fruit rots in d’Anjou pears caused by <i>Botrytis cinerea</i>, <i>Potrebniamyces pyri</i>, and <i>Sphaeropsis pyriputrescens</i>. Online. Plant Health Progress doi:10.1094/PHP-2006-0905-01-DG http://www.plantmanagementnetwork.org/pub/php/diagnosticguide/2006/pears/.</p> |
| 2.16. | <i>Bretziella fagacearum</i> (Bretz) J. Hunt. (sin. <i>Ceratocystis fagacearum</i> (Bretz) Z.W. de Beer, Marinc., T.A. Duong & M.J. Wingf.) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | <p>2.16.1. Pokorny J., 1999. How to Collect Field Samples and Identify Oak Wilt Fungus in the Laboratory. USDA NA-FR-01-99 https://hortnews.extension.iastate.edu/files/article/files/na-fr-02-99.pdf;</p> <p>2.16.2. EPPO standartas PM 7/1 <i>Ceratocystis fagacearum</i>.</p> |
| 2.17. | <i>Caloscypha fulgens</i> (Pers.) Boud. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (sėklos) | <p>2.17.1. ISTA. Validated Seed Health Testing Methods. 7-008: Detection of <i>Caloscypha fulgens</i> in <i>Picea engelmannii</i> and <i>P. glauca</i> (spruce) seed https://www.seedtest.org/en/international-rules-for-seed-testing/seed-health-methods-product-1054.html.</p> |
| 2.18. | <i>Ceratobasidium cereale</i> D.I. Murray & Burpee (sin. <i>Rhizoctonia cerealis</i> E.P. Hoeven) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / grūdai | <p>2.18.1. Compendium of wheat diseases, APS (1995), p. 48–50;</p> <p>2.18.2. Lemanczyk G., Kwasna H. 2012. Effects of sharp eyespot (<i>Rhizoctonia cerealis</i>) on yield and grain quality of winter wheat. European Journal of Plant Pathology, 2013, Vol 135, p. 187–200 https://link.springer.com/article/10.1007/s10658-012-0077-3.</p> |
| 2.19. | <i>Cercospora beticola</i> (Saccardo) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | <p>2.19.1. CMI Descriptions of Pathogenic Fungi and Bacteria, 1988. No. 721 https://www.cabidigitallibrary.org/doi/10.1079/DFB/20056400721;</p> <p>2.19.2. Weiland and Koch (2004) Sugarbeet leaf spot disease (<i>Cercospora beticola</i> Sacc.) https://bsppjournals.onlinelibrary.wiley.com/doi/full/10.1111/j.1364-3703.2004.00218.x;</p> |

| | | | |
|-------|--|---|---|
| | | | 2.19.3. Vereijssen, J., Schneider, H.J. & Termorshuizen, A.A. (2004). Possible Root Infection of <i>Cercospora beticola</i> in Sugar Beet. <i>European Journal of Plant Pathology</i> 110, p. 103–106 https://doi.org/10.1023/B:EJPP.0000010130.38700.88 . |
| 2.20. | <i>Cercospora kikuchii</i> (Tak. Matsumoto & Tomoy.) M.W. Gardner (sin. <i>Cercosporina kikuchii</i> (Tak. Matsumoto & Tomoy.) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.20.1. Cai G. (2004) <i>Cercospora</i> leaf blight of soybean: pathogen vegetative compatibility groups, population structure, and host resistance. LSU Doctoral Disertations https://digitalcommons.lsu.edu/cgi/viewcontent.cgi?article=4604&context=gradschool_dissertations ; 2.20.2. Vathakos M.G., Walters H.J. 1979. Production of conidia by <i>Cercospora kikuchii</i> in culture. <i>Phytopathology</i> 69:832-833 https://www.apsnet.org/publications/phytopathology/backissues/Documents/1979Articles/Phyto69n08_832.pdf ; 2.20.3. Sato T. et al., 2014. Fungi Isolated from Spoiled Bean Sprouts n Japan. <i>JARQ</i> 48 (3), p. 317 – 329 https://www.jircas.go.jp/sites/default/files/publication/jarq/48-03-08_0.pdf ; 2.20.4. CABI. Plantwise Knowledge Bank. Purple seed stain. <i>Cercospora kikuchii</i> https://www.plantwise.org/knowledgebank/datasheet/12234 . |
| 2.21. | <i>Claviceps</i> spp. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / grūdai | 2.21.1. Pileckis S., Žuklys L., 1974. Augalų apsaugos darbuotojo žinynas, p. 529–530; 2.21.2. Wiese M. V. (1998). Compendium of Wheat Diseases (Second edition), p. 14–15; 2.21.3. Interactive Agricultural Ecological Atlas of Russia and Neighboring Countries. Diseases. <i>Claviceps purpurea</i> (Fr.:Fr.) Tul.- Ergot http://www.agroatlas.ru/en/content/diseases/Secalis/Secalis_Claviceps_purpurea/ ; 2.21.4. Ratanopas, S. (1976). Variability and nutrition of <i>Claviceps purpurea</i> in culture; 2.21.5. van der Linde, E. et. al. (2016). Ergot species of the <i>Claviceps purpurea</i> group from South Africa; 2.21.6. Neubauer, L., Dopstadt, J., Humpf, HU. et al. Identification and characterization of the ergochrome gene cluster in the plant pathogenic fungus <i>Claviceps purpurea</i> . <i>Fungal Biol Biotechnol</i> 3, 2 (2016) https://doi.org/10.1186/s40694-016-0020-z ; |

| | | | |
|-------|---|--|--|
| | | | 2.21.7. Ergot Fungi of Australia https://collections.daff.qld.gov.au/web/key/ergotfungi/Media/Html/browse.html ; 2.21.8. Bonns (1922). A preliminary study of <i>Claviceps purpurea</i> in culture. |
| 2.22. | <i>Cochliobolus</i> spp. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.22.1. Varpinių javų mikromicetai. Špokauskienė O. 1989. Botanikos institutas, p. 132, 133; 2.22.2. Mathre D. E. et al., 2003. Diagnosis of Common Root Rot of Wheat and Barley. Plant Management Network https://www.plantmanagementnetwork.org/pub/php/diagnosticguide/2003/rootrot/ ; 2.22.3. Vade-Mecum of Microbiology. Oxoid. 1993, p. 107. |
| 2.23. | <i>Coleosporium</i> spp. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.23.1. Lietuvos grybai V t., 1 (1991), p. 63–74. |
| 2.24. | <i>Colletotrichum acutatum</i> J. H. Simmonds | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.24.1. Warton P. S., Dieguez-Urbeondo J., 2004. The biology of <i>Colletotrichum acutatum</i> . Anales del Jardin Botanico de Madrid 61 (1): p. 3–22 http://www.rjb.csic.es/jardinbotanico/ficheros/documentos/pdf/anales/2004/Anales_61(1)_003_022.pdf . |
| 2.25. | <i>Colletotrichum gloeosporioides</i> (Penz.) Penz. & Sacc. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.25.1. Lietuvos grybai IX t. (1998), p. 90–92; 2.25.2. Warton P. S., Dieguez-Urbeondo J., 2004. The biology of <i>Colletotrichum acutatum</i> . Anales del Jardin Botanico de Madrid 61 (1): p. 3–22 http://www.rjb.csic.es/jardinbotanico/ficheros/documentos/pdf/anales/2004/Anales_61(1)_003_022.pdf . |
| 2.26. | <i>Colletotrichum graminicola</i> (Ces.) G.W. Wilson | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.26.1. Lietuvos grybai IX t. (1998), p. 77, 78; 2.26.2. Compendium of wheat diseases, APS (1987), p. 28, 29; 2.26.3. Sukno S.A., García V.M., Shaw B.D., Thon M.R., 2008. Root Infection and Systematic Colonization of Maize by <i>Colletotrichum graminicola</i> . Applied and Environmental Microbiology, Feb. 2008, p. 823-832 https://aem.asm.org/content/74/3/823 . |
| 2.27. | <i>Colletotrichum lindemuthianum</i> (Sacc. & Magnus) Briosi & Cavara | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (sėklos) | 2.27.1. Lietuvos grybai IX t. (1998), p. 80, 81. 2.27.2. ISTA. Validated Seed Health Testing Methods. 7-006: Detection of <i>Colletotrichum lindemuthianum</i> in <i>Phaseolus vulgaris</i> (bean) seed https://www.seedtest.org/en/international-rules-for-seed-testing/seed-health-methods-product-1054.html . |

| | | | |
|-------|---|--|--|
| 2.28. | <i>Colletotrichum lini</i> (Westerd.) Tochinai (sin. <i>Colletotrichum linicola</i> (Westerd.)) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (sėklos) | 2.28.1. ISTA. Validated Seed Health Testing Methods. 7-007: Detection of <i>Alternaria lincola</i> , <i>Botrytis cinerea</i> and <i>Colletotrichum lini</i> in <i>Linum usitatissimum</i> (flax, linseed) seed https://www.seedtest.org/en/international-rules-for-seed-testing/seed-health-methods-product-1054.html . |
| 2.29. | <i>Colletotrichum</i> spp. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.29.1. Lietuvos grybai IX t. (1998), p. 76–92. |
| 2.30. | <i>Cronartium</i> spp. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.30.1. CABI, 1997. Quarantine Pests for Europe (Second Edition), p. 699–728. |
| 2.31. | <i>Cryphonectria parasitica</i> (Murrill) M.E. Barr | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.31.1. EPPO standartas PM 7/45 „ <i>Cryphonectria parasitica</i> “. |
| 2.32. | <i>Diaporthe longicolla</i> Hobbs (sin. <i>Phomopsis longicolla</i> (Hobbs) J. M. Santos, Vrandečić & A. J. L. Phillips | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.32.1. Shuxian Li (2011). <i>Phomopsis</i> Seed Decay of Soybean, Soybean – Molecular Aspects of Breeding, Dr. Aleksandra Sudaric (Ed.) https://www.intechopen.com/chapters/14938 ; 2.32.2. Shuxian Li et al. (2015). Draft genome sequence of <i>Phomopsis longicolla</i> isolate MSPL 10-6. <i>Genomics Data</i> 3 (2015) p. 55–56 https://reader.elsevier.com/reader/sd/pii/S2213596014001202?token=C131B9D41BE4A2D5E08EE7B0C2A59A06ED7EA0761590A9EAABC09AF77034620D0173506F01C3BFB14D3D1FCCB95DBE98 ; 2.32.3. ISTA. Validated Seed Health Testing Methods. 7-016: Detection of <i>Phomopsis</i> complex in <i>Glycine max</i> (soybean, soya bean) seed https://www.seedtest.org/en/international-rules-for-seed-testing/seed-health-methods-product-1054.html . |
| 2.33. | <i>Diaporthe phaseolorum</i> (Desm.) Sacc. (sin. <i>Phomopsis phaseolori</i> (Cooke & Ellis) Sacc.) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (sėklos) | 2.33.1. ISTA. Validated Seed Health Testing Methods. 7-016: Detection of <i>Phomopsis</i> complex in <i>Glycine max</i> (soybean, soya bean) seed https://www.seedtest.org/en/international-rules-for-seed-testing/seed-health-methods-product-1054.html ; 2.33.2. Santos J.M. et al. Resolving the <i>Diaporthe</i> species occurring on soybean in Croatia. <i>Persoonia</i> . 2011 Dec; 27: p. 9–19 https://www.ingentaconnect.com/content/nhn/pimj/2011/00000027/00000001/art00002;jsessionid=1ejjptiynx2d.x-ic-live-01 . |
| 2.34. | <i>Diaporthe vaccinii</i> Shear. (sin. <i>Phomopsis vaccinii</i> Shear.) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.34.1. EPPO standartas PM 7/86 „ <i>Diaporthe vaccinii</i> “. |
| 2.35. | <i>Didymascella thujina</i> (E. J. Durand) Maire | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.35.1. Butin H. (1995). <i>Tree Diseases and Disorders. Causes, Biology and Control in Forest and Amenity Trees</i> , p. 45–47. |

| | | | |
|-------|--|---|--|
| 2.36. | <i>Didymella pinodella</i> (L. K. Jones) Q. Chen & L. Cai (sin. <i>Ascochyta pinodella</i> L. K. Jones) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.36.1. Boerema G. H. et al. (2004). <i>Phoma</i> Identification Manual. p. 286–288. |
| 2.37. | <i>Diplodia</i> spp. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.37.1. Lietuvos grybai X t. (2009), p. 129–153. |
| 2.38. | <i>Dothistroma septosporum</i> (Dorog.) M. Morelet (sin. <i>Mycosphaerella pini</i>), <i>Lecanosticta acicola</i> (Thuem.) Syd. (sin. <i>Mycosphaerella dearnessii</i>), <i>Dothistroma pini</i> Hulbary | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (spygliai) | 2.38.1. EPPO standartas PM 7/46 „ <i>Lecanosticta acicola</i> (formerly <i>Mycosphaerella dearnessii</i>), <i>Dothistroma septosporum</i> (formerly <i>Mycosphaerella pini</i>) and <i>Dothistroma pini</i> “. |
| 2.39. | <i>Erysiphe necator</i> Schwein, <i>Erysiphe graminis</i> (de Candolle) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.39.1. Lietuvos grybai III t. (1997), p. 106-108, 131, 132; 2.39.2. Gadoury D. M., Cadle-Davidson L., Wilcox W. F., Dry I. B., Seem R. C., Milgroom M. G., 2012. Grapevine powdery mildew (<i>Erysiphe necator</i>): a fascinating system for the study of the biology, ecology and epidemiology of an obligate biotroph. <i>Molecular Plant Pathology</i> , 13 (1): 1-16 https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC6638670/ |
| 2.40. | <i>Epichloë coenophiala</i> (Morgan-Jones & W. Gams) C.W. Bacon & Schardl, <i>Neotyphodium lolii</i> (Latch, M.J.Chr. & Samuels) Glenn, C.W.Bacon & Hanlin | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.40.1. ISTA. Validated Seed Health Testing Methods. 7-015: Detection of <i>Epichloë coenophiala</i> in <i>Festuca</i> spp. (fescue) and of <i>Neotyphodium lolii</i> in <i>Lolium</i> spp. (ryegrass) seed, https://www.seedtest.org/en/international-rules-for-seed-testing/seed-health-methods-product-1054.html |
| 2.41. | <i>Fusarium avenaceum</i> (Fr.) Sacc. (sin. <i>Gibberella avenacea</i> R. J. Cook) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.41.1. Mathur S. B., Kongsdal O. (2003). <i>Common Laboratory Seed Health Testing Methods for Detecting Fungi</i> , p. 71–77; 2.41.2. Nelson P. E., Toussoun T. A., Marasas W. F. O. (1983). <i>Fusarium Species. An Illustrated Manual for Identification</i> , p. 1–40, 44–46, 80–83; 2.41.3. <i>The Fusarium laboratory Manual</i> . John F. Leslie and Brett A. Summerell. 2006, p. 1–30, 101–118, 132, 133. |
| 2.42. | <i>Fusarium circinatum</i> Nirenberg & O' Donell (sin. <i>Gibberella circinata</i> Nirenberg & O' Donell et al.) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.42.1. EPPO standartas PM 7/91 „ <i>Fusarium circinatum</i> “. |
| 2.43. | <i>Fusarium graminearum</i> Schwabe (sin. <i>Gibberella zeae</i> (Schwein.) Petch) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / grūdai | 2.43.1. Mathur S. B., Kongsdal O. (2003). <i>Common Laboratory Seed Health Testing Methods for Detecting Fungi</i> , p. 71–77; 2.43.2. Nelson P. E., Toussoun T. A., Marasas W. F. O. (1983). <i>Fusarium Species. An Illustrated Manual for Identification</i> , p. 1–40, 44–48, 118–120; |

| | | | |
|-------|---|--|--|
| | | | 2.43.3. The <i>Fusarium</i> laboratory Manual. John F. Leslie and Brett A. Summerell. 2006, p. 1–30, 101–118, 176–179. |
| 2.44. | <i>Fusarium langsethiae</i> Torp & Nirenberg | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.44.1. Species diversity and geographical distribution of <i>Fusarium</i> species on winter wheat in two regions of Sweden. El Khosht F. 2010 https://stud.epsilon.slu.se/1921/1/ElKhosht_f_101013.pdf ; 2.44.2. Torp M., Nirenberg H. I. <i>Fusarium langsethiae</i> sp. nov. on cereals in Europe. International Journal of Food Microbiology. Vol 95, Issue 3. 2004, p. 247-256 https://www.sciencedirect.com/science/article/abs/pii/S0168160503006172 ; 2.44.3. Lukanowski A. et al. 2008. First Report on the Occurrence of <i>Fusarium langsethiae</i> Isolated from Wheat Kernels in Poland. APS. Vol. 92, No. 3 https://apsjournals.apsnet.org/doi/abs/10.1094/PDIS-92-3-0488A . |
| 2.45. | <i>Fusarium oxysporum</i> (f. sp. <i>pisi</i>) W.C. Snyder & H.N. Hansen | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kitas objektas*** / auginimo substratas | 2.45.1. Mathur S. B., Kongsdal O. (2003). Common Laboratory Seed Health Testing Methods for Detecting Fungi, p. 71–77; 2.45.2. Nelson P. E., Toussoun T. A., Marasas W. F. O. (1983). <i>Fusarium</i> Species. An Illustrated Manual for Identification, p. 1–40, 47, 48, 142–145; 2.45.3. The <i>Fusarium</i> laboratory Manual. John F. Leslie and Brett A. Summerell. 2006, p. 1–30, 101–118, 212–218. |
| 2.46. | <i>Fusarium</i> spp. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (sėklos); augaliniai produktai** / grūdai | 2.46.1. Mathur S. B., Kongsdal O. (2003). Common Laboratory Seed Health Testing Methods for Detecting Fungi, p. 71–77; 2.46.2. Nelson P. E., Toussoun T. A., Marasas W. F. O. (1983). <i>Fusarium</i> Species. An Illustrated Manual for Identification, p. 1–193; 2.46.3. The <i>Fusarium</i> laboratory Manual. John F. Leslie and Brett A. Summerell. 2006, p. 1–388. |
| 2.47. | <i>Fusarium sporotrichioides</i> Sherb. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.47.1. Mathur S. B., Kongsdal O. (2003). Common Laboratory Seed Health Testing Methods for Detecting Fungi, p. 71–77; 2.47.2. Nelson P. E., Toussoun T. A., Marasas W. F. O. (1983). <i>Fusarium</i> Species. An Illustrated Manual for Identification, p. 1–40, 70–73; 2.47.3. The <i>Fusarium</i> laboratory Manual. John F. Leslie and Brett A. Summerell. 2006, p. 1–30, 101–118, 256, 257; 2.47.4. Špokauskienė O. Varpinių javų mikromicetai Lietuvoje. Vilnius: LTSR MA Botanikos institutas, 1989, 230 p. |
| 2.48. | <i>Fusicoccum putrefaciens</i> Shear | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.48.1. Caruso F. L., Ramsdell D. C. (1995). Compendium of Blueberry and Cranberry Diseases, p. 15, 36; |

| | | | |
|-------|---|---|---|
| | | | 2.48.2. Strømeng G. M., Stensvand A., 2011. Godronia Canker (<i>Godronia cassandrae</i> f. sp. <i>vaccinii</i>) in Highbush Blueberry. The European Journal of Plant Science and Biotechnology, 5 (1): 35-41 http://www.globalsciencebooks.info/Online/GSBOonline/images/2011/EJPSB_5(SI1)/EJPSB_5(SI1)35-41o.pdf |
| 2.49. | <i>Gaeumannomyces avenae</i> (E. M. Turner) Hern.-Restr. & Crous (sin. <i>Gaeumannomyces graminis</i> var. <i>avenae</i> (E. M. Turner) Dennis | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.49.1. The Development and Utilization of Assays to characterize Populations of <i>GAEUMANNOMYCES GRAMINIS</i> . Thomas S. L. 2004, p. 17–47 https://etd.ohiolink.edu/apexprod/rws_etd/send_file/send?accession=osu1087531238&disposition=inline ; 2.49.2. Bartone H. A. <i>Gaeumannomyces graminis</i> – The Take-all Fungus https://projects.ncsu.edu/cals/course/pp728/Gaeumannomyces/Gaeumannomyces_graminis.htm ; 2.49.3. Domsch K. H., Gams W. Fungi in agricultural soils. 1972, p. 78-81; 2.49.4. McMillan V. E. Identification and characterisation of resistance of the take-all fungus in wheat. University of Exeter. 2012 https://ore.exeter.ac.uk/repository/bitstream/handle/10871/8221/McMillanV.pdf?sequence=2&isAllowed=y . |
| 2.50. | <i>Gaeumannomyces graminis</i> (Sacc.) Arx & D.L. Olivier <i>Gaeumannomyces avenae</i> (E. M. Turner) Hern.-Restr. & Crous (sin. <i>Gaeumannomyces graminis</i> var. <i>avenae</i> (E. M. Turner) Dennis | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.50.1. The Development and Utilization of Assays to characterize Populations of <i>GAEUMANNOMYCES GRAMINIS</i> . Thomas S. L. 2004, p. 17–47; https://etd.ohiolink.edu/rws_etd/document/get/osu1087531238/inline ; 2.50.2. Bartone H. A. <i>Gaeumannomyces graminis</i> – The Take-all Fungus https://projects.ncsu.edu/cals/course/pp728/Gaeumannomyces/Gaeumannomyces_graminis.htm ; 2.50.3. Domsch K. H., Gams W. Fungi in agricultural soils. 1972, p. 78-81; 2.50.4. Identification and characterisation of resistance of the take-all fungus in wheat. University of Exeter. 2012 https://ore.exeter.ac.uk/repository/bitstream/handle/10871/8221/McMillanV.pdf?sequence=2&isAllowed=y . |
| 2.51. | <i>Geosmithia morbida</i> & <i>vect.</i> <i>Pityophthorus juglandis</i> | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.51.1. Thousand Cancers Disease Survey. Guidelines for 2021. United States Department of Agriculture: Forest Service (FS) and Plant Protection and Quarantine (PPQ), p. 2, 3, 9, 10 ir 1, 2, 12, 13 priedai https://www.aphis.usda.gov/plant_health/plant_pest_info/tcd/downloads/tcd-survey-guidelines.pdf . |

| | | | |
|-------|--|---|---|
| 2.52. | <i>Globisporangium splendens</i> (Hans Braun) Uzuhashi, Tojo & Kakish. (sin. <i>Pythium splendens</i> Hans Braun) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.52.1. Van der Plaats-Niterink, J. 1981. Monograph of the genus <i>Pythium</i> . Studies in Mycology, No. 21 https://www.studiesinmycology.org/sim/Sim21/full%20text.htm . |
| 2.53. | <i>Hymenoscyphus pseudoalbidus</i> V. Queloz et all. (sin. <i>Chalara fraxinea</i>) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.53.1. EPPO standartas PM 7/117 „ <i>Hymenoscyphus pseudoalbidus</i> “. |
| 2.54. | <i>Hymenula cerealis</i> Ellis & Everh. (sin. <i>Cephalosporium gramineum</i> Y. Nisik & Ikata) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.54.1. Compendium of wheat diseases, APS (1995), p. 26–28; 2.54.2. BugwoodWiki: High Plains Integrated Pest management: <i>Cephalosporium</i> stripe https://wiki.bugwood.org/HPIPM:Cephalosporium_Stripe ; 2.54.3. Havis, N.D., & Gorniak, K. (2014). <i>Cephalosporium</i> leaf stripe - an emerging threat to wheat crops in short rotations |
| 2.55. | <i>Kabatina</i> spp. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.55.1. Lietuvos grybai IX t. (1998), p. 33–35. |
| 2.56. | <i>Lophodermium pinastri</i> (Schrad.) Chevall., <i>Lophodermium seditiosum</i> Minter, Staley & Millar | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (spygliai) | 2.56.1. Butin H. (1995). Tree Diseases and Disorders. Causes, Biology and Control in Forest and Amenity Trees, p. 31–33. |
| 2.57. | <i>Leptosphaeria maculans</i> (Tode ex Fr.) Ces. & de Not, <i>Plenodomus biglobosus</i> (Shoemaker & H. Brun) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.57.1. ISTA. Validated Seed Health Testing Methods. 7-004: Detection of <i>Leptosphaeria maculans</i> and <i>Plenodomus biglobosus</i> in Brassica spp. seed https://www.seedtest.org/en/international-rules-for-seed-testing/seed-health-methods-product-1054.html . |
| 2.58. | <i>Lophodermium</i> spp. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (spygliai) | 2.58.1. Compendium of conifer diseases, APS (1997), p. 61. |
| 2.59. | <i>Microdochium nivale</i> (Fr.) Samuels & I.C. Halett (sin. <i>Fusarium nivale</i> (Fr.) Sorauer), <i>Microdochium majus</i> (Wollenw.) Glynn & S.G.Edwards | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / grūdai | 2.59.1. Mathur S. B., Kongsdal O. (2003). Common Laboratory Seed Health Testing Methods for Detecting Fungi, p. 71–77; 2.59.2. Nelson P. E., Toussoun T. A., Marasas W. F. O. (1983). <i>Fusarium</i> Species. An Illustrated Manual for Identification, p. 1–40, 62, 63; 2.59.3 ISTA. Validated Seed Health Testing Methods. 7-022: Detection of <i>Microdochium nivale</i> and <i>Microdochium majus</i> in Triticum spp. (wheat) seed https://www.seedtest.org/en/international-rules-for-seed-testing/seed-health-methods-product-1054.html . |
| 2.60. | <i>Monilinia fructicola</i> (G. Winter) Honey, <i>Monilinia fructigena</i> Honey, | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.60.1. EPPO standartas PM 7/18 „ <i>Monilinia fructicola</i> “. |

| | | | |
|-------|--|---|---|
| | <i>Monilinia laxa</i> (Aderh. & Ruhland) Honey, <i>Monilinia polystroma</i> (G. Leeuwen) L. M. Kohn | | |
| 2.61. | <i>Mycosphaerella chrysanthemi</i> (Tassi) Tomilin (sin. <i>Didymella ligulicola</i>) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.61.1. Tarptautinis žemės ūkio ir biotechnologijų centras (Centre for Agriculture and Biosciences International, toliau – CABI), 1997. Quarantine Pests for Europe (Second Edition), p. 742–746; 2.61.2. McCoy, R.E. and Blakeman, J.P. (1976). Distribution of <i>Mycosphaerella lugilucola</i> and selection for environmental races. https://www.apsnet.org/publications/phytopathology/backissues/Documents/1976Articles/Phyto66n11_1310.pdf |
| 2.62. | <i>Mycosphaerella gibsonii</i> H.C. Evans (sin. <i>Pseudocercospora pini</i> – <i>densiflorae</i> (Hori & Nambu) Deighton) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (spygliai) | 2.62.1. Sullivan, M. 2010. CPHST Pest Datasheet for <i>Pseudocercospora pini</i> -densiflorae. USDA-APHISPPQ-CPHST. Revised June 2015 by D. Z. Mackesy http://download.ceris.purdue.edu/file/3052 ; 2.62.2. EPPO standartas PM 7/46 „ <i>Lecanosticta acicola</i> (formerly <i>Mycosphaerella dearnessii</i>), <i>Dothistroma septosporum</i> (formerly <i>Mycosphaerella pini</i>) and <i>Dothistroma pini</i> “. |
| 2.63. | <i>Mycosphaerella graminicola</i> (Fuckel) J. Schröt. (sin. <i>Septoria tritici</i> Berck. & M.A. Curtis) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys ; augaliniai produktai** / grūdai | 2.63.1. Compendium of wheat diseases, APS (1995), p. 43–45; 2.63.2. Lietuvos grybai X t., 3. (2003), p. 153, 154; 2.63.3. Špokauskienė O. Varpinių javų mikromicetai Lietuvoje. Vilnius: LTSR MA Botanikos institutas, 1989. |
| 2.64. | <i>Mycosphaerella</i> sp. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.64.1. Crous P. W. et al., 2000. The genus <i>Mycosphaerella</i> and its anamorphs. Studies in Mycology, No. 45: 107–121 https://www.researchgate.net/publication/235650932_The_genus_Mycosphaerella_and_its_anamorphs . |
| 2.65. | <i>Nematostoma parasiticum</i> (R. Hartig) M. E. Barr (sin. <i>Herpotrichia</i> <i>parasitica</i> (R. Hartig) Rostr.) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.65.1. Butin H. (1995). Tree Diseases and Disorders. Causes, Biology and Control in Forest and Amenity Trees, p. 39, 40. |
| 2.66. | <i>Oculimacula yallundae</i> (Walwork & Spooner) Crous & W. Gams (sin. <i>Pseudocercospora herpotrichoides</i> (Fron) Deighton) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / grūdai | 2.66.1. Compendium of wheat diseases, APS (1995), p. 47–48; 2.66.2. Sumino A. et al. 1991. A Selective Medium for Isolation of <i>Pseudocercospora herpotrichoides</i> from Soil. Ann. Phytopath. Soc. Japan 57: 485-491 https://www.jstage.jst.go.jp/article/jjphytopath1918/57/4/57_4_485/_pdf . |
| 2.67. | <i>Oidium</i> sp. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.67.1. Lietuvos grybai III t. (1997), p. 141–149. |

| | | | |
|-------|--|---|--|
| 2.68. | <i>Parastagonospora nodorum</i> (Berk.) Quaedvl., Verkley & Crous (sin. <i>Septoria nodorum</i> (Berk.) Berk.) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys ; augaliniai produktai** / grūdai | 2.68.1. Compendium of wheat diseases, APS (1995), p. 43–45; 2.68.2. Lietuvos grybai X t. (2003), p. 150, 151; 2.68.3. ISTA. Validated Seed Health Testing Methods. 7-014: Detection of <i>Stagonospora nodorum</i> in <i>Triticum aestivum</i> (wheat) seed https://www.seedtest.org/en/international-rules-for-seed-testing/seed-health-methods-product-1054.html ; 2.68.4. Mohamed Hafez, Ryan Gourlie, Therese Despins, Thomas K Turkington, Timothy L Friesen, Reem Aboukhaddour. <i>Parastagnospora nodorum</i> and Related Species in Western Canada Genetic Variability and Efector Genes, 2020, p. 1-13. |
| 2.69. | <i>Penicillium expansum</i> Link (sin. <i>Penicillium glaucum</i> Stoll) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.69.1. Cardoso P.G. et al. Morphological and molecular differentiation of the pectinase producing fungi <i>Penicillium expansum</i> and <i>Penicillium griseoroseum</i> . Brazilian Journal of Microbiology. Vol. 38. No. 1 Mar. 2007 https://www.scielo.br/bjm/a/5PTRMRrcsmqQ6xYbwNVKbwM/?lang=en ; 2.69.2. Visagie C.M. et al. Identification and nomenclature of the genus <i>Penicillium</i> . Studies in Mycology. Vol. 78,. 2014, p. 343-371 https://www.sciencedirect.com/science/article/pii/S0166061614000074 ; 2.69.3. Vico I., Nikolic M., 2014. Identification of <i>Penicillium expansum</i> causing postharvest blue mold decay of apple fruit. Pestic. Phytomed. (Belgrade), 29(4), 2014, p. 257-266 https://www.researchgate.net/publication/272365680_Identification_of_Penicillium_expansum_causing_postharvest_blue_mold_decay_of_apple_fruit ; 2.69.4. <i>P. expansum</i> konidijakočių ir konidijų paveikslėliai: https://www.researchgate.net/figure/Morphology-of-conidiophores-and-conidia-isolate-JP1-terverticillate-conidiophores_fig4_272365680 ; 2.69.5. <i>P. expansum</i> kolonijų paveikslėliai: https://www.researchgate.net/figure/Colony-morphology-on-differential-media-isolate-JP1-a-CYA-obverse-b-CYA-reverse_fig7_272365680 . |
| 2.70. | <i>Peronospora</i> spp. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.70.1. Lietuvos grybai I t. (1995), p. 141–238. |
| 2.71. | <i>Peronospora viciae</i> f.sp. <i>pisi</i> Boerema & Verh. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / grūdai | 2.71.1. Lietuvos grybai I t. (1995), p. 208; 2.71.2. Pileckis S. et al. Daržovių kenkėjai ir ligos. 2008, p. 364, 365 http://dspace.lzuu.lt/handle/1/562 . |
| 2.72. | <i>Pestalotiopsis</i> spp. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.72.1. Lietuvos grybai IX t. (1998), p. 136–140; |

| | | | |
|-------|---|---|---|
| | | | 2.72.2. Keith L. M., Velasquez M. E., Zee F. T., 2006. Identification and Characterization of <i>Pestalotiopsis</i> spp. Causing Scab Disease of Guava, <i>Psidium guajava</i> , in Hawaii. Plant Disease, 90 (1): 16-23 https://apsjournals.apsnet.org/doi/pdf/10.1094/PD-90-0016 . |
| 2.73. | <i>Peyronellaea pinodes</i> (Berk & A. Bloxam) Aveskamp, Gruyter & Verkley (sin. <i>Ascochyta pinodes</i> L.K. Jones) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys ; augaliniai produktai** / grūdai | 2.73.1. Melnik V. A. (2000). Key to the fungi of the genus <i>Ascochyta</i> Lib. (Coelomycetes), p. 50. |
| 2.74. | <i>Phyllosticta citricarpa</i> (McAlpine) Aa (sin. <i>Guignardia citricarpa</i>) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.74.1. EPPO standartas PM 7/17 „ <i>Phyllosticta citricarpa</i> “; 2.74.2. ISPM 27. Annex 5 (2014). |
| 2.75. | <i>Phymatotrichopsis omnivora</i> (Duggar) Hennebert | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kitas objektas*** / auginimo substratas | 2.75.1. Data Sheets on Quarantine Pests. <i>Phymatotrichopsis omnivora</i> . CABI & EPPO, 1990, p. 876–878; 2.75.2. Alderman S. C., Hine R. B., 1981. Vertical Distribution in Soil and Induction of Disease by Strands of <i>Phymatotrichopsis omnivora</i> . Phytopathology 72:409–412 https://www.apsnet.org/publications/phytopathology/backissues/Documents/1982Articles/Phyto72n04_409.pdf ; 2.75.3. Richter B. S., 2007. <i>Phymatotrichopsis omnivora</i> . Requirement for PP 728 Soilborne Plant Pathogens. NC State University. https://projects.ncsu.edu/cals/course/pp728/Phymatotrichopsis/index.html 2019-07-16; 2.75.4. EFSA PLH Panel (EFSA Panel on Plant Health, 2019). Scientific Opinion on the pest categorisation of <i>Phymatotrichopsis omnivora</i> . EFSA Journal 2019;17(3):5619, p. 33 https://doi.org/10.2903/j.efsa.2019.5619 . |
| 2.76. | <i>Phytophthora alni</i> Brasier & S.A. Kirk | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.76.1. Sullivan, M. 2010. CPHST Pest Datasheet for <i>Phytophthora alni</i> . USDA-APHIS-PPQ-CPHST http://download.ceris.purdue.edu/file/677 ; 2.76.2. Key for Identification of Common <i>Phytophthora</i> Species Multi User (flash drive format). Jean Beagle Ristaino. 2011. |
| 2.77. | <i>Phytophthora fragariae</i> Hickman | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.77.1. CABI, 1997. Quarantine Pests for Europe (Second Edition), p. 886–895; 2.77.2. Key for Identification of Common <i>Phytophthora</i> Species Multi User (flash drive format). Jean Beagle Ristaino. 2011; |

| | | | |
|-------|---|---|---|
| | | | <p>2.77.3. Meszka B., Michalecka M. Identification of <i>Phytophthora</i> spp. isolated from plants and soil samples on strawberry plantations in Poland. J Plant Dis Prot (2016) 123:29-36 https://link.springer.com/article/10.1007/s41348-016-0007-2;</p> <p>2.77.4. Bain H.F., Demaree J.B. Red stele root disease of the strawberry caused by <i>Phytophthora fragariae</i>. Journal of Agricultural Research. (1943) Vol 70, No. 1 https://pdfs.semanticscholar.org/7cbd/33c71b6d7f0adc09dc112b4135e40121ea84.pdf.</p> |
| 2.78. | <i>Phytophthora infestans</i> (Mont.) de Bary | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | <p>2.78.1. Potato diseases. Agriculture Handbook No. 474. 1976. USDA, p. 25, 26;</p> <p>2.78.2. Stevenson W. R. et al. (2001). Compendium of Potato Diseases (Second edition), p. 28–30;</p> <p>2.78.3. A Key to the Identification of Common <i>Phytophthora</i> species. Methods of Isolation of <i>Phytophthora</i> species. Species factsheets tables of contents.</p> |
| 2.79. | <i>Phytophthora ramorum</i> Werres, De Cock & Man in 't Veld | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kitas objektas*** / auginimo substratas, vanduo | <p>2.79.1. EPPO standartas PM 7/66 „<i>Phytophthora ramorum</i>“;</p> <p>2.79.2. Key for Identification of Common <i>Phytophthora</i> Species Multi User (flash drive format). Jean Beagle Ristaino. 2011.</p> |
| 2.80. | <i>Plasmopara viticola</i> (Berk. & M. A. Curtis) Berl. & De Toni | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.80.1. Lietuvos grybai I t. (1995), p. 122, 123. |
| 2.81. | <i>Puccinia horiana</i> Hennings | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.81.1. EPPO standartas PM 7/27 „ <i>Puccinia horiana</i> “. |
| 2.82. | <i>Puccinia recondita</i> Roberge ex Desm. (sin. <i>Puccinia triticina</i> Erikss.) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / grūdai | 2.82.1. Compendium of wheat diseases, APS (1995), p. 40–41. |
| 2.83. | <i>Pyrenophora graminea</i> (Ito & Kuribayashi) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | <p>2.83.1. ISTA. Detection of <i>Pyrenophora teres</i> and <i>Pyrenophora graminea</i> in <i>Hordeum vulgare</i> subsp. <i>vulgare</i> (barley) seed https://www.seedtest.org/en/international-rules-for-seed-testing/seed-health-methods-product-1054.html.</p> |
| 2.84. | <i>Pyrenophora teres</i> Drechsler (sin. <i>Helminthosporium hordei</i> Eidam) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | <p>2.84.1. CMI Descriptions of Pathogenic Fungi and Bacteria, 1988. No. 390 https://www.cabidigitallibrary.org/doi/abs/10.1079/DFB/20056400390;</p> <p>2.84.2. Špokauskienė O. Varpinių javų mikromicetai Lietuvoje. Vilnius: LTSR MA Botanikos institutas, 1989, p. 230;</p> |

| | | | |
|-------|---|--|--|
| | | | <p>2.84.3. Liu, Z., Ellwood, S. R., Oliver, R. P., & Friesen, T. L. (2011). <i>Pyrenophora teres</i>: Profile of an increasingly damaging barley pathogen. <i>Molecular Plant Pathology</i>, 12(1), [1–19 https://doi.org/10.1111/j.1364-3703.2010.00649.x;</p> <p>2.84.4. ISTA. Detection of <i>Pyrenophora teres</i> and <i>Pyrenophora graminea</i> in <i>Hordeum vulgare</i> subsp. <i>vulgare</i> (barley) seed. https://www.seedtest.org/en/international-rules-for-seed-testing/seed-health-methods-product-1054.html.</p> |
| 2.85. | <i>Pyrenophora tritici - repentis</i> (Died.) Drechsler (sin. <i>Helminthosporium tritici - repentis</i> Died.) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / grūdai | <p>2.85.1. Compendium of wheat diseases, APS (1995), p. 42–43;</p> <p>2.85.2. Špokauskienė O. Varpinių javų mikromicetai Lietuvoje. Vilnius: LTSR MA Botanikos institutas, 1989, p. 59.</p> |
| 2.86. | <i>Pyricularia oryzae</i> Cavara | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / grūdai | <p>2.86.1. ISTA. Validated Seed Health Testing Methods. 7-011: Detection of <i>Pyricularia oryzae</i> in <i>Oryza sativa</i> (rice) seed https://www.seedtest.org/en/international-rules-for-seed-testing/seed-health-methods-product-1054.html.</p> |
| 2.87. | <i>Ramularia grevilleana</i> (Tulasne) Jørstad (sin. <i>Mycosphaerella fragariae</i> (Tulasne) Lindau) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | <p>2.87.1. CMI Descriptions of Pathogenic Fungi and Bacteria, 1988. No. 708 https://www.cabidigitallibrary.org/doi/10.1079/DFB/20056400708.</p> <p>2.87.2. Pileckis S., Žuklys L., 1974. Augalų apsaugos darbuotojo žinynas. p. 513.</p> <p>2.87.3. Videira S.I.R., Groenewald J.Z., Braun U., Shin H.D., Crous P.W., (2016). All that glitters is not <i>Ramularia</i>. <i>Studies in Mycology</i>, Volume 83, March 2016, Pages 49-163.</p> |
| 2.88. | <i>Sclerophthora macrospora</i> (Sacc.) Thirum., C.G. Shaw & Naras. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | <p>2.88.1. Lietuvos grybai I t. (1995), p. 114, 115;</p> <p>2.88.2. Compendium of wheat diseases, APS (1995), p. 35–37;</p> <p>2.88.3. Hyeong Jin-Jee et al. A Simple Method for Sporangial Formation of the Rice Downy Mildew Pathogen, <i>Sclerophthora macrospora</i>. <i>The Plant Pathology Journal</i>, 18(2): 77–80 (2002) https://www.researchgate.net/publication/315674904_A_Simple_Method_for_Sporangial_Formation_of_the_Rice_Downy_Mildew_Pathogen_Sclerophthora_macrospora.</p> |
| 2.89. | <i>Septoria pisi</i> Westendorp | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | <p>2.89.1. Pileckis S. et al. Daržovių kenkėjai ir ligos. 2008, p. 374. http://dspace.lzuu.lt/handle/1/562;</p> <p>2.89.2. Faten Abdel-Samad, Hanaa Armanious, Zekry Shehata, Marzouk Abdel-Latif, 2017. Some Physiological and Control Studies on <i>Septoria pisi</i>, the Causal Pathogen of Pea Leaf and Pod Spots. <i>Egyptian journal of phytopathology</i>, Article 9, Volume 45, Issue 2, December 2017, p. 115-132.</p> |

| | | | |
|-------|---|--|---|
| 2.90. | <i>Septoria</i> spp. | Augalai / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / grūdai | 2.90.1. Mathur S. B., Kongsdal O. (2003). Common Laboratory Seed Health Testing Methods for Detecting Fungi, p. 71–77; 2.90.2. Lietuvos grybai X t. (2003). |
| 2.91. | <i>Stagonosporopsis cucurbitacearum</i> (Fr.) Aveskamp, Gruyter & Verkley (sin. <i>Ascochyta cucumis</i> Fautrey & Roum.) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.91.1. Pileckis S. et all. Daržovių kenkėjai ir ligos. 2008, p. 374 http://dspace.lzuu.lt/handle/1/562 ; 2.91.2. Compendium of Cucurbit Diseases, APS (1998), p. 27, 28; 2.91.3. Moumni M., Mancini V., Allagui M.B., Murolo S., Romanazzi G. (2019) Black rot of squash (<i>Cucurbita moschata</i>) caused by <i>Stagonosporopsis cucurbitacearum</i> reported in Italy. <i>Phytopathologia Mediterranea</i> 58(2): 379-383 https://www.researchgate.net/figure/Morphological-characteristics-of-Stagonosporopsis-cucurbitacearum-A-Row-of-pycnidia-on_fig2_332291154 ; 2.91.4. Keinath, A. P. 2013. Diagnostic guide for gummy stem blight and black rot on cucurbits. Online. Plant Health Progress http://www.plantmanagementnetwork.org/pub/php/diagnosticguide/2013/cucurbit/ . |
| 2.92. | <i>Stenocarpella macrospora</i> (Earle) B. Sutton, <i>Stenocarpella maydis</i> (Berk.) B. Sutton | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.92.1. Data Sheets on Quarantine Pests. <i>Stenocarpella macrospora</i> and <i>Stenocarpella maydis</i> . CABI & EPPO, 1990; 2.92.2. Lamprecht S.C. et al., 2011. <i>Diaporthaceae</i> associated with root and crown root of maize. <i>IMA Fungus</i> , Volume 2, No 1:13–24 https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC3317362/ ; 2.92.3. Seed Testing of Maize and Wheat. A Laboratory Guide. CIMMYT, p. 52, 53 https://repository.cimmyt.org/xmlui/bitstream/handle/10883/576/63511.pdf?sequence=1 . |
| 2.93. | <i>Synchytrium endobioticum</i> (Schilb.) Percival | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (bulvių stiebagumbiai); kitas objektas*** / auginimo substratas | 2.93.1. Komisijos įgyvendinimo reglamentas (ES) 2022/1195 2022 m. liepos 11 d. kuriuo nustatomos <i>Synchytrium endobioticum</i> (Schilbersky) Percival išnaikinimo ir plitimo prevencijos priemonės; 2.93.2. EPPO standartas PM 7/28 „ <i>Synchytrium endobioticum</i> “; 2.93.3. EPPO standartas PM 3/59 „ <i>Synchytrium endobioticum</i> descheduling of previously infested plots“. |
| 2.94. | <i>Thecaphora solani</i> (Thurum. & M.J. O'Brien) Mordue (sin. <i>Angiosorus solani</i> Thurum. & M. J. O'Brien) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kitas objektas*** / auginimo substratas | 2.94.1. Compendium of potato diseases, APS (2001), p. 43, 44. |

| | | | |
|-------|---|---|---|
| 2.95. | <i>Tilletia</i> spp. | Augalai / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / grūdai | 2.95.1. Turgay, E. B., Oğuz, A. Ç., & Ölmez, F. (2020). Chapter 15—Karnal bunt (<i>Tilletia indica</i>) in wheat. In M. Ozturk & A. Gul (Eds.), <i>Climate Change and Food Security with Emphasis on Wheat</i> (pp. 229–241). Academic Press. https://doi.org/10.1016/B978-0-12-819527-7.00015-7 ; 2.95.2. Špokauskienė O. Varpinių javų mikromicetai Lietuvoje. Vilnius: LTSR MA Botanikos institutas, 1989. |
| 2.96. | <i>Tilletia controversa</i> J.G. Kuehn, <i>T. laevis</i> J.G. Kuehn, <i>Tilletia caries</i> (D.C.) Tul. & C. Tul. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / grūdai | 2.96.1. Pileckis S., Žuklys L., 1974. Augalų apsaugos darbuotojo žinynas, p. 621–626; 2.96.2. Distinguishing Teliospores of <i>Tilletia controversa</i> from Those of <i>T. caries</i> by Fluorescence Microscopy. Stockwell V. O., Trione E. J. 1986. <i>Plant Disease</i> /Vol. 70, No. 10 https://www.apsnet.org/publications/PlantDisease/BackIssues/Documents/1986Articles/PlantDisease70n10_924.PDF ; 2.96.3. G. Zdraja et al. (2016) Identification and Quantification of <i>Tilletia caries</i> and <i>T. controversa</i> in Seed Samples and Discrimination of the Two Species. <i>RRJBS</i> 5(2) https://www.rroij.com/open-access/identification-and-quantification-of-tilletia-caries-and-tcontroversa-in-seed-samples-and-discrimination-of-the-twospecies-.pdf ; 2.96.4. Pflanzenkrankheiten. Getreide, Hirse und Mais. Weizen. DTR_Blattdürre. Zwergbrand oder Zwergsteinbrand des Weizens https://www.pflanzenkrankheiten.ch/krankheiten-an-kulturpflanzen/getreide-mais/weizen/tilletia-controversa-weizen. ; 2.96.5. S. Sedaghatjoo, M.K. Forster, L. Niessen <i>et al.</i> Development of a loop-mediated isothermal amplification assay for the detection of <i>Tilletia controversa</i> based on genome comparison. <i>Sci Rep</i> 11 , 11611 (2021); 2.96.6. Lietuvos grybai IV t. (1998). p. 131-134; 2.96.7. Kalman Vanky. <i>Illustrated Genera of Smut Fungi</i> . Third Edition. APS, 2013, p. 210-211; 2.96.8. Smut Fungi of Australia https://collections.daff.qld.gov.au/web/key/smutfungi/Media/Html/tilletiacaries.html ; 2.96.9. Stakman, E.C. (1913). Spore germinations of cereal smuts. |
| 2.97. | <i>Tilletia indica</i> Mitra | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / grūdai | 2.97.1. EPPO standartas PM 7/29 „ <i>Tilletia indica</i> “. |

| | | | |
|--------|--|--|---|
| 2.98. | <i>Tilletia walkeri</i> Castl. & Carris, <i>Tilletia barclayana</i> (Brefield) Saccardo & Sydow (sin. <i>Tilletia horrida</i> Takahashi) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / grūdai | 2.98.1. Smut Fungi of Australia. <i>Tilletia walkeri</i> https://collections.daff.qld.gov.au/web/key/smutfungi/Media/Html/tilletiawalkeri.html ; 2.98.2. EPPO standartas PM 7/29 „ <i>Tilletia indica</i> “. |
| 2.99. | <i>Typhula ishikariensis</i> S. Imai (sin. <i>Typhula idahoensis</i> Remsberg) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.99.1. Compendium of wheat diseases, APS (1995), p. 34; 2.99.2. Matsumoto N., Hoshino T., Yamada G., Kawakami A., Takada-Hoshino Y., 2010. Sclerotia of <i>Typhula ishikariensis</i> biotype B (Typhulaceae) from archaeological sites (4000 to 400 BP) in Hokkaido, northern Japan. American Journal of Botany, 97 (3): 433-437. |
| 2.100. | <i>Trichoconiella padwickii</i> Ganguly | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.100.1. ISTA. Validated Seed Health Testing Methods. 7-012: Detection of <i>Trichoconiella padwickii</i> in <i>Oryza sativa</i> (rice) seed. https://www.seedtest.org/api/rm/39EUR8949UW4S36/7-012-detection-of-trichoconiella-padwickii-in-ory-1.pdf |
| 2.101. | <i>Verticillium nonalfalfae</i> Inderb., H. W. Platt, R. M. Bostock, R. M. Davis & K. V. Subbarao, <i>Verticillium dahliae</i> Kleb. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kitas objektas*** / auginimo substratas | 2.101.1. EPPO standartas PM 7/78 „ <i>Verticillium nonalfalfae</i> and <i>V. dahliae</i> on hop“. |
| 2.102. | <i>Verticillium dahliae</i> Kleb. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.102.1. ISTA. Validated Seed Health Testing Methods. 7-032: Detection of <i>Verticillium dahliae</i> in <i>Spinacia oleracea</i> (spinach) seed https://www.seedtest.org/en/international-rules-for-seed-testing/seed-health-methods-product-1054.html . |
| 2.103. | <i>Ustilago nuda</i> (C.N. Jensen) Rostr. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / grūdai | 2.103.1. ISTA. Validated Seed Health Testing Methods. 7-013a: Detection of <i>Ustilago nuda</i> in <i>Hordeum vulgare</i> (barley) seed by embryo extraction https://www.seedtest.org/en/international-rules-for-seed-testing/seed-health-methods-product-1054.html ; 2.103.2. ISTA. Validated Seed Health Testing Methods.. 7-013b: Detection of <i>Ustilago nuda</i> in <i>Hordeum vulgare</i> subsp. <i>vulgare</i> (barley) seed by dehulling and embryo extraction https://www.seedtest.org/en/international-rules-for-seed-testing/seed-health-methods-product-1054.html . |
| 2.104. | <i>Ustilaginales</i> (Order) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.104.1. Lietuvos grybai IV t. (2001), p. 1–199; 2.104.2. Illustrated Genera of Smut Fungi, Third Edition. Kalman Vanky. 2013, p. 236, 237. |
| 2.105. | <i>Urocystis agropyri</i> (Preuss) A.A. Fish. Waldh. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.105.1. Lietuvos grybai IV t. (2001), p. 148, 149; 2.105.2. Smut Fungi of Australia |

| | | | |
|--------|---|---|--|
| | | | http://collections.daff.qld.gov.au/web/key/smutfungi/Media/Html/urocystis-agropyri.html ; 2.105.3. Compendium of wheat diseases, APS (1995), p. 24, 25. |
| 2.106. | <i>Urocystis cepulae</i> Frost | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.106.1. CMI Descriptions of Pathogenic Fungi and Bacteria, 1988. No. 968; 2.106.2. Boerema G. H. et al. (2004). Phoma Identification Manual. p. 286-288. |
| 2.107. | <i>Urocystis</i> spp. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys ; augaliniai produktai** / grūdai | 2.107.1. Špokauskienė O. Varpinių javų mikromicetai Lietuvoje. Vilnius: LTSR MA Botanikos institutas, 1989; 2.107.2. Rogerson, C. T. (1988). Illustrated Genera of Smut Fungi. Brittonia, 40(1), 107–107. https://doi.org/10.2307/2806885 . |
| 2.108. | <i>Uromyces viciae-fabae</i> (Pers.) J. Schroet. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.108.1. Lietuvos grybai V t. (1991), p. 154–156; 2.108.2. Rust fungi of Australia. <i>Uromyces viciae-fabae</i> http://collections.daff.qld.gov.au/web/key/rustfungi/Media/Html/uromycesviciae-fabae.html . |
| 2.109. | <i>Ustilago hordei</i> (Pers.) Lagerh. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.109.1. Lietuvos grybai IV t. (2001), p. 102; 2.109.2. Illustrated Genera of Smut Fungi, Third Edition. Kalman Vanky. 2013, p. 236, 237. |
| 2.110. | <i>Ustilago</i> spp. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / grūdai | 2.110.1. Lietuvos grybai IV t. (2001), p. 61–109; 2.110.2. Špokauskienė O. Varpinių javų mikromicetai Lietuvoje. Vilnius: LTSR MA Botanikos institutas, 1989; 2.110.3. Rogerson, C. T. (1988). Illustrated Genera of Smut Fungi. Brittonia, 40(1), 107–107 https://doi.org/10.2307/2806885 . |
| 2.111. | <i>Ustilago tritici</i> (Pers.) Rostr. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.111.1. Lietuvos grybai IV t. (2001), p. 106, 109; 2.111.2. Smut Fungi of Australia http://collections.daff.qld.gov.au/web/key/smutfungi/Media/Html/ustilagotritici.html ; 2.111.3. Compendium of wheat diseases, APS (1995), p. 22–24; |
| 2.112. | <i>Zasmidium citri-griseum</i> (F. E. Fisher, U. Braun & P.W. Crous) (sin. <i>Mycosphaerella citri</i> Whiteside) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 2.112.1. Aguilera-Cogley VA, Berbegal M, Català S, Brentu FC, Armengol J, Vicent A (2017) Characterization of <i>Mycosphaerellaceae</i> species associated with citrus greasy spot in Panama and Spain. PLoS ONE 12(12): e0189585 https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC5728561/ . |
| 2.113. | sąrašo 2.1 – 2.112 papunkčiuose nurodyti grybai ir oomicetai, įskaitant ir kitas rūšis | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; | 2.113.1. EPPO standartas PM 7/129 „DNA barcoding as an identification tool for a number of regulated pests“; |

| | | | |
|-----------|--|---|---|
| | | augaliniai produktai** / mediena, grūdai; kitas objektas*** / auginimo substratas | 2.113.2. K. Sahlin, M. C. W. Lim, S. Prost NGSspeciesID: DNA barcode and amplicon consensus generation from long read sequencing data. Ecology and evolution, 2021: 11, p. 1392-1398; 2.113.3. Lietuvos grybai I t. (1995); 2.113.4. Lietuvos grybai III t. (1997); 2.113.5. Lietuvos grybai IV t. (2001); 2.113.6. Lietuvos grybai V t., 1 (1991); 2.113.7. Lietuvos grybai IX t. (1998); 2.113.8. Lietuvos grybai X t. (2009); 2.113.9. Suharjo, R., Swibawa, I.G., Prasetyo, J. et al. Peronosclerospora australiensis is a synonym of P. maydis, which is widespread on Sumatra, and distinct from the most prevalent Java maize downy mildew pathogen. Mycol Progress 19, 1309–1315 (2020); 2.113.10 Choi YJ, Beakes G, Glockling S, Kruse J, Nam B, Nigrelli L, Ploch S, Shin HD, Shivas RG, Telle S, Voglmayr H, Thines M. Towards a universal barcode of oomycetes - a comparison of the cox1 and cox2 loci. Mol Ecol Resour. 2015;15(6):1275-88. |
| 3. | Nematodai: | | |
| 3.1. | <i>Aphelenchoides besseyi</i> | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / grūdai; kenkėjas / nematodai | 3.1.1. EPPO standartas PM 7/119 „Nematode extraction“; 3.1.2. EPPO standartas PM 7/39 „ <i>Aphelenchoides besseyi</i> “; 3.1.3. D. J. Hunt Aphelenchida, Longidoridae and Trichodoridae their systematics and bionomics, CAB International, 1993, p. 1-352. |
| 3.2. | <i>Anguina sp.</i> , <i>Anguina tritici</i> , <i>Anguina agrostis</i> , <i>Subanguina sp.</i> | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / grūdai; kenkėjas / nematodai | 3.2.1. EPPO standartas PM 7/119 „Nematode extraction“; 3.2.2. ISPM standartas Nr. 27, DP 18: <i>Anguina</i> spp.; 3.2.3. Nickle R. W. Manual of agricultural nematology. Marcel Dekker. NY. 1991, p. 1–1035. |
| 3.3. | <i>Aphelenchoides fragariae</i> | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kenkėjas / nematodai | 3.3.1. EPPO standartas PM 7/119 „Nematode extraction“; 3.3.2. EPPO standartas PM 7/39 „ <i>Aphelenchoides besseyi</i> “; 3.3.3. D. J. Hunt Aphelenchida, Longidoridae and Trichodoridae their systematics and bionomics, CAB International, 1993, p. 1-352. |
| 3.4. | <i>Aphelenchoides sp.</i> | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / mediena; kenkėjas / nematodai | 3.4.1. EPPO standartas PM 7/119 „Nematode extraction“; 3.4.2. Nickle R. W. Manual of agricultural nematology. Marcel Dekker. NY. 1991, p. 1–1035; 3.4.3. D. J. Hunt Aphelenchida, Longidoridae and Trichodoridae their systematics and bionomics, CAB International, 1993, p. 1-352 |

| | | | |
|-------|---|---|--|
| 3.5. | <i>Bursaphelenchus mucronatus</i> | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / mediena; kenkėjas / nematodai | 3.5.1. EPPO standartas PM 7/119 „Nematode extraction“; 3.5.2. EPPO standartas PM 7/4 „ <i>Bursaphelenchus xylophilus</i> “; 3.5.3. ISPM standartas Nr. 27, DP 10: <i>Bursaphelenchus xylophilus</i> ; 3.5.4. D. J. Hunt Aphelenchida, Longidoridae and Trichodoridae their systematics and bionomics, CAB International, 1993, p. 1-352 |
| 3.6. | <i>Bursaphelenchus xylophilus</i> | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / mediena; kenkėjas / nematodai | 3.6.1. EPPO standartas PM 7/119 „Nematode extraction“; 3.6.2. EPPO standartas PM 7/4“ <i>Bursaphelenchus xylophilus</i> “; 3.6.3. ISPM standartas Nr. 27, DP 10: <i>Bursaphelenchus xylophilus</i> ; 3.6.4. D. J. Hunt Aphelenchida, Longidoridae and Trichodoridae their systematics and bionomics, CAB International, 1993, p. 1-352 |
| 3.7. | <i>Chromadora</i> sp. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / mediena; kenkėjas / nematodai | 3.7.1. EPPO standartas PM 7/119 „Nematode extraction“; 3.7.2. Nickle R. W. Manual of agricultural nematology. Marcel Dekker. NY. 1991, p. 1–1035. |
| 3.8. | <i>Ditylenchus angustus</i> , <i>Ditylenchus</i> sp. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (stiebagumbiai, gumbasvogūniai ir šakniastiebiai); augaliniai produktai** / grūdai; kenkėjas / nematodai | 3.8.1. EPPO standartas PM 7/119 „Nematode extraction“; 3.8.2. Nickle R.W. Manual of agricultural nematology. Marcel Dekker. NY.1991, p. 1–1035; 3.8.3. Brzeski MW (1991) Review of the genus <i>Ditylenchus</i> Filipjev, 1936 (Nematoda: Anguinidae). Revue de Nematologie 14, p. 9–59. |
| 3.9. | <i>Ditylenchus destructor</i> | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (stiebagumbiai, gumbasvogūniai ir šakniastiebiai); kenkėjas / nematodai | 3.9.1. EPPO standartas PM 7/119 „Nematode extraction“; 3.9.2. EPPO standartas PM7/87 „ <i>Ditylenchus destructor</i> and <i>Ditylenchus dipsaci</i> “; 3.9.3. Brzeski MW (1991) Review of the genus <i>Ditylenchus</i> Filipjev, 1936 (Nematoda: Anguinidae). Revue de Nematologie 14, p. 9–59. |
| 3.10. | <i>Ditylenchus dipsaci</i> | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (sėklos, svogūnai, stiebagumbiai); augaliniai produktai** / grūdai; kitas objektas*** / auginimo substratas; kenkėjas / nematodai | 3.10.1. EPPO standartas PM 7/119 „Nematode extraction“; 3.10.2. EPPO standartas PM7/87 „ <i>Ditylenchus destructor</i> and <i>Ditylenchus dipsaci</i> “; 3.10.3. Brzeski MW (1991) Review of the genus <i>Ditylenchus</i> Filipjev, 1936 (Nematoda: Anguinidae). Revue de Nematologie 14, p. 9–59. |
| 3.11. | <i>Dorylaimus</i> sp. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (šaknys); | 3.11.1. EPPO standartas PM 7/119 „Nematode extraction“; |

| | | | |
|-------|--|---|--|
| | | kitas objektas**** /auginimo substratas; kenkėjas / nematodai | 3.11.2. Nickle R. W. Manual of agricultural nematology. Marcel Dekker. NY. 1991, p. 1–1035. |
| 3.12. | <i>Globodera rostochiensis</i> , <i>Globodera pallida</i> | Kitas objektas**** / auginimo substratas | 3.12.1. Komisijos įgyvendinimo reglamentas (ES) 2022/1192 2022 m. liepos 11 d. kuriuo nustatomos <i>Globodera pallida</i> (Stone) Behrens ir <i>Globodera rostochiensis</i> (Wollenweber) Behrens išnaikinimo ir plitimo prevencijos priemonės 3.12.2. EPPO standartas PM 7/119 „Nematode extraction“; 3.12.3. EPPO standartas PM 7/40 „ <i>Globodera rostochiensis</i> and <i>Globodera pallida</i> “; 3.12.4. Marks, R.J. and Brodie, B.B., 1998. Potato Cyst Nematodes: Biology, Distribution and Control. CAB International, Wallingford, UK. |
| 3.13 | <i>Globodera</i> sp., <i>G lobodera tabacum</i> , <i>Globodera artemisiae</i> , <i>Punctodera</i> sp., <i>Punctodera punctata</i> | Kitas objektas**** / auginimo substratas; augaliniai produktai** / grūdai | 3.13.1. EPPO standartas PM 7/119 „Nematode extraction“; 3.13.2. Nickle R.W. Manual of agricultural nematology. Marcel Dekker. NY. 1991, p. 1–1035; 3.13.3. Marks, R.J. and Brodie, B.B., 1998. Potato Cyst Nematodes: Biology, Distribution and Control. CAB International, Wallingford, UK. |
| 3.14. | <i>Heterodera avenae</i> , <i>Heterodera fici</i> , <i>Heterodera filipjevi</i> , <i>Heterodera goettingiana</i> , <i>Heterodera glycine</i> , <i>Heterodera schachtii</i> , <i>Heterodera trifolii</i> , <i>Heterodera</i> sp. | Kitas objektas**** / auginimo substratas; augaliniai produktai** / grūdai | 3.14.1. EPPO standartas PM 7/119 „Nematode extraction“; 3.14.2. EPPO standartas PM 7/89 „ <i>Heterodera glycines</i> “; 3.14.3. Nickle R. W. Manual of agricultural nematology. Marcel Dekker. NY. 1991, p. 1–1035; 3.14.4. Marks, R.J. and Brodie, B.B., 1998. Potato Cyst Nematodes: Biology, Distribution and Control. CAB International, Wallingford, UK. |
| 3.15. | <i>Hirschmanniella</i> sp. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kenkėjas / nematodai | 3.15.1. EPPO standartas PM 7/119 „Nematode extraction“; 3.15.2. EPPO standartas PM7/094 „ <i>Hirschmanniella</i> spp“. |
| 3.16. | <i>Longidorus</i> sp., <i>Longidorus diadecturus</i> | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (šaknys); kenkėjas / nematodai | 3.16.1. EPPO standartas PM 7/119 „Nematode extraction“; 3.16.2. Nickle R.W. Manual of agricultural nematology. Marcel Dekker. NY. 1991, p. 1–1035; 3.16.3. D. J. Hunt Aphelenchida, Longidoridae and Trichodoridae their systematics and bionomics, CAB International, 1993, p. 1-352. |
| 3.17. | <i>Meloidogyne chitwoodi</i> | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (stiebagumbiai, | 3.17.1. EPPO standartas PM 7/119 „Nematode extraction“; 3.17.2. EPPO standartas PM 7/41 „ <i>Meloidogyne chitwoodi</i> and <i>Meloidogyne fallax</i> “; |

| | | | |
|-------|--|--|--|
| | | gumbasvogūniai ir šakniastiebiai); kitas objektas*** / auginimo substratas; kenkėjas / nematodai | 3.17.3. Extraction methods for <i>Meloidogyne chitwoodi</i> and <i>M. fallax</i> . EURL – MeloExtraction Version 01. 8/2020; 3.17.4. Identification methods for <i>Meloidogyne chitwoodi</i> and <i>M. fallax</i> . EURL – MeloIdentification Version 01. 8/2020. |
| 3.18. | <i>Meloidogyne enterolobii</i> | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (stiebagumbiai, gumbasvogūniai ir šakniastiebiai); kitas objektas*** / auginimo substratas; kenkėjas / nematodai | 3.18.1. EPPO standartas PM 7/119 „Nematode extraction“; 3.18.2. EPPO standartas PM 7/103 „ <i>Meloidogyne enterolobii</i> “. |
| 3.19. | <i>Meloidogyne fallax</i> | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (stiebagumbiai); kitas objektas*** / auginimo substratas; kenkėjas / nematodai | 3.19.1. EPPO standartas PM 7/119 „Nematode extraction“; 3.19.2. EPPO standartas PM 7/41 „ <i>Meloidogyne chitwoodi</i> and <i>Meloidogyne fallax</i> “; 3.19.3. Extraction methods for <i>Meloidogyne chitwoodi</i> and <i>M. fallax</i> . EURL – MeloExtraction Version 01. 8/2020; 3.19.4. Identification methods for <i>Meloidogyne chitwoodi</i> and <i>M. fallax</i> . EURL – MeloIdentification Version 01. 8/2020. |
| 3.20 | <i>Meloidogyne mali</i> | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (stiebagumbiai, gumbasvogūniai ir šakniastiebiai); kitas objektas*** / auginimo substratas; kenkėjas / nematodai | 3.20.1. EPPO standartas PM 7/119 „Nematode extraction“; 3.20.2. EPPO standartas PM7/136 „ <i>Meloidogyne mali</i> “. |
| 3.21. | <i>Meloidogyne</i> sp., <i>M eloidogyne graminicola</i> , <i>Meloidogyne hispanica</i> , <i>Meloidogyne paranaensis</i> , <i>Meloidogyne exigua</i> , <i>Meloidogyne fujianensis</i> , <i>Meloidogyne kongi</i> | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (stiebagumbiai, gumbasvogūniai ir šakniastiebiai); kitas objektas*** / auginimo substratas; kenkėjas / nematodai | 3.21.1. EPPO standartas PM 7/119 „Nematode extraction“; 3.21.2. EPPO standartas PM 7/41 „ <i>Meloidogyne chitwoodi</i> and <i>Meloidogyne fallax</i> “. |

| | | | |
|-------|---|---|--|
| 3.22. | <i>Nacobbus</i> sp., <i>Nacobbus aberrans</i> | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (šaknys); kenkėjas / nematodai | 3.22.1. EPPO standartas PM 7/119 „Nematode extraction“; 3.22.2. Nickle R. W. Manual of agricultural nematology. Marcel Dekker. NY. 1991, p. 1–1035; 3.22.3. EPPO standartas PM7/005 „ <i>Nacobbus aberrans</i> sensu lato“. |
| 3.23. | <i>Pratylenchus</i> sp., <i>Pratylenchus coffeae</i> , <i>Pratylenchus fallax</i> , <i>Pratylenchus scribneri</i> , <i>Pratylenchus neglectus</i> | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kenkėjas / nematodai | 3.23.1. EPPO standartas PM 7/119 „Nematode extraction“; 3.23.2. Nickle R. W. Manual of agricultural nematology. Marcel Dekker. NY. 1991, p. 1–1035. |
| 3.24. | <i>Radopholus similis</i> | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kenkėjas / nematodai | 3.24.1. EPPO standartas PM 7/119 „Nematode extraction“; 3.24.2. EPPO standartas PM7/088 „ <i>Radopholus similis</i> “. |
| 3.25. | <i>Rhabditis</i> sp., <i>Diplogaster</i> sp. <i>Cephalobus</i> sp. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / mediena, kenkėjas / nematodai | 3.25.1. EPPO standartas PM 7/119 „Nematode extraction“; 3.25.2. Парамонов А.А. Основы фитогельминтологии. Москва. 1962, 1–479 с.; 3.25.3. Interactive Diagnostic Key to Plant Parasitic, Freelifving and Predaceous Nematodes https://nematode.unl.edu/key/nemakey.htm ; 3.25.4. Nickle R.W. Manual of agricultural nematology. Marcel Dekker. NY. 1991, p. 1–1035. |
| 3.26. | <i>Rotylenchus</i> sp., <i>Rotylenchus reniformis</i> | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kenkėjas / nematodai | 3.26.1. EPPO standartas PM 7/119 „Nematode extraction“; 3.26.2. Nickle R. W. Manual of agricultural nematology. Marcel Dekker. NY. 1991, p. 1–1035. |
| 3.27. | <i>Seinura</i> sp. | Augaliniai produktai** / mediena; kenkėjas / nematodai | 3.27.1. EPPO standartas PM 7/119 „Nematode extraction“; 3.27.2. Nickle R. W. Manual of agricultural nematology. Marcel Dekker. NY. 1991, p. 1–1035. |
| 3.28. | <i>Steinernema</i> sp. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / mediena; kenkėjas / nematodai | 3.28.1. EPPO standartas PM 7/119 „Nematode extraction“; 3.28.2. Nickle R. W. Manual of agricultural nematology. Marcel Dekker. NY. 1991, p. 1–1035. |
| 3.29. | <i>Tylenchus</i> spp., <i>Tylenchorhynchus claytoni</i> , <i>Tylenchorhynchus brevidens</i> | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / mediena; kenkėjas / nematodai | 3.29.1. EPPO standartas PM 7/119 „Nematode extraction“; 3.29.2. Nickle R. W. Manual of agricultural nematology. Marcel Dekker. NY. 1991, p. 1–1035. |

| | | | |
|-----------|---|---|--|
| 3.30. | <i>Xiphinema americanum</i> , <i>Xiphinema</i> sp. | Kitas objektas*** / auginimo substratas | 3.30.1. EPPO standartas PM 7/119 „Nematode extraction“; 3.30.2. EPPO standartas PM7/095 „ <i>Xiphinema americanum sensu lato</i> “; 3.30.3. D. J. Hunt Aphelenchida, Longidoridae and Trichodoridae their systematics and bionomics, CAB International, 1993, p. 1-352. |
| 3.31. | <i>Xiphinema rivesi</i> , <i>Xiphinema italiae</i> | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (šaknys); kenkėjas / nematodai | 3.31.1. ISPM standartas Nr. 27, DP11: <i>Xiphinema americanum sensu lato</i> ; 3.31.2. Data Sheets on Quarantine Pests, <i>Xiphinema americanum sensu lato</i> ; 3.31.3. EPPO standartas PM 7/119 „Nematode extraction“; 3.31.4. Nickle R. W. Manual of agricultural nematology. Marcel Dekker. NY. 1991, p. 1–1035; 3.31.5. D. J. Hunt Aphelenchida, Longidoridae and Trichodoridae their systematics and bionomics, CAB International, 1993, p. 1-352. |
| 3.32. | <i>Bitylenchus dubius</i> | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kenkėjas / nematodai | 3.32.1. EPPO standartas PM 7/119 „Nematode extraction“; 3.32.2. Nickle R. W. Manual of agricultural nematology. Marcel Dekker. NY. 1991, p. 1–1035. |
| 3.33. | sąrašo 3.1 – 3.32 papunkčiuose nurodyti nematodai, įskaitant ir kitas jų rūšis | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / grūdai, mediena; kitas objektas*** / auginimo substratas; kenkėjas / nematodai | 3.33.1. EPPO standartas PM 7/129 „DNA barcoding as an identification tool for a number of regulated pests“; 3.33.2. K. Sahlin, M. C. W. Lim, S. Prost NGSspeciesID: DNA barcode and amplicon consensus generation from long read sequencing data. Ecology and evolution, 2021:11, p. 1392–1398 ; 3.33.3. Nickle R. W. Manual of agricultural nematology. Marcel Dekker. NY. 1991, p. 1–1035; 3.33.4. D. J. Hunt Aphelenchida, Longidoridae and Trichodoridae their systematics and bionomics, CAB International, 1993, p. 1-352. |
| 4. | Piktžolių sėklos: | | |
| 4.1. | Piktžolių sėklos: <i>Acroptilon repens</i> , <i>Agropyron repens</i> , <i>Agrostemma githago</i> , <i>Alopecurus myosuroides</i> , <i>Amaranthus retroflexus</i> , <i>Ambrosia</i> spp., <i>Ambrosia artemisiifolia</i> , <i>Ambrosia psilostachya</i> , <i>Ambrosia trifida</i> , <i>Arceuthobium</i> spp., <i>Arctium tomentosum</i> , | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / grūdai; kitas objektas*** / auginimo substratas | 4.1.1. Волкова Е.М., Данкверт С.А., Маслов М.И., Магомедов У.Ш. Атлас плодов и семян сорных и ядовитых растений, засоряющих подкарантинную продукцию. Москва: Товарищество научных изданий КМК. 2007. 301 с., 134 цв. фото; 4.1.2. Г.П. Москаленко, Б.И. Юдин Атлас семян и плодов сорных растений, встречающихся в подкарантинных грузах и материалах. Москва: Товарищество научных изданий КМК. 1999. 264 с. с илл.; 4.1.3. В.Н. Доброхотов Семена сорных растений. - Москва, Сельхозиздат, 1961. 414 с. с илл.; 4.1.4. А.В. Фисюнов Сорные растения. - Москва: Колос, 1984. 320 с. с илл.; |

| | | |
|---|--|---|
| <p> <i>Avena fatua</i>, <i>Avena sterilis</i>, <i>Bidens bipinnata</i>, <i>Bidens pilosa</i>, <i>Brassica juncea</i>, <i>Bromus secalinus</i>, <i>Cannabis</i> sp., <i>Cenchrus longispinus</i>, <i>Cenchrus pauciflorus</i> <i>Centaurea cyanus</i>, <i>Chenopodium album</i>, <i>Cirsium arvense</i>, <i>Cirsium vulgare</i>, <i>Cuscuta</i> spp., <i>Delphinium consolida</i>, <i>Echinochloa crus galli</i>, <i>Eichhornia</i>, <i>Eichhornia crassipes</i>, <i>Euphorbia helioscopia</i>, <i>Euphorbia dentata</i>, <i>Fagopyrum tataricum</i>, <i>Galeopsis tetrahit</i>, <i>Galium aparine</i>, <i>Helianthus californicus</i>, <i>Helianthus ciliaris</i>, <i>Ipomoea hederacea</i>, <i>Ipomoea lacunosa</i>, <i>Iva axillaris</i>, <i>Lactuca serriola</i>, <i>Lychnis flos-cuculi</i>, <i>Lolium temulentum</i>, <i>Matricaria inodora</i>, <i>Medicago lupulina</i>, <i>Melampyrum arvense</i>, <i>Melandrius album</i>, <i>Myosotis arvensis</i>, </p> | | <p>4.1.5. Ю.Ф. Савотиков, А.И. Сметкин Справочник по вредителям, болезням растений и сорнякам, имеющим карантинное значение для территории Российской Федерации. - Нижний Новгород: Арника, 1995. 231 с. с илл.;</p> <p>4.1.6. Справочник по карантинным и другим опасным вредителям, болезням и сорным растениям. - Москва: Колос, 1970. 240 с. с илл.;</p> <p>4.1.7. Algirdas Grigas. Lietuvos augalų vaisiai ir sėklos. – Vilnius: Mokslas, 1986. p. 1-606, iliustr.;</p> <p>4.1.8. EPPO data sheets on Quarantine Pests – <i>Arceuthobium</i> spp.;</p> <p>4.1.9. EPPO data sheets on Quarantine pests – <i>Eichornia crassipes</i>,</p> <p>4.1.10. Seed Identification Guide https://www.idseed.org/seedidguide/keys/details/Use-the-Poaceae-key-if2.html;</p> <p>4.1.11. Federal Noxious Weed Disseminules of the United States https://idtools.org/id/fnw/factsheet_index.php.</p> |
|---|--|---|

| | | | |
|------|---|--|--|
| | <p> <i>Nonea pulla</i>, <i>Odontites vernus</i>, <i>Orobanche gracilis</i>, <i>Papaver</i> sp., <i>Parthenium hysterophorus</i>, <i>Polygonum aviculare</i>, <i>Polygonum convolvulus</i> (sin. <i>Fallopia convolvulus</i>), <i>Polygonum persicaria</i>, <i>Polygonum scabrum</i> (sin. <i>Persicaria</i> <i>lapathifolia</i>), <i>Raphanus raphanistrum</i>, <i>Rhinanthus angustifolius</i>, <i>Rhinanthus minor</i>, <i>Rivina humilis</i>, <i>Rumex acetosella</i>, <i>Rumex crispus</i>, <i>Senecio jacobaea</i>, <i>Setaria glauca</i>, <i>Setaria lutescens</i>, <i>Setaria viridis</i>, <i>Sicyos angulatus</i>, <i>Silene vulgaris</i>, <i>Sinapis arvensis</i>, <i>Solanum carolinense</i>, <i>Solanum elaeagnifolium</i>, <i>Solanum rostratum</i>, <i>Solanum triflorum</i>, <i>Stachys annua</i>, <i>Stelaria media</i>, <i>Striga</i> spp., <i>Thlaspi arvense</i>, <i>Vicia faba</i>, <i>Vicia sativa</i>, <i>Viola arvensis</i> ir kitos. </p> | | |
| 4.2. | sąrašo 4.1 papunktyje nurodytos piktžolių sėklos, įskaitant ir kitas rūšis | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; | 4.2.1. EPPO standartas PM 7/129 „DNA barcoding as an identification tool for a number of regulated pests“; |

| | | | |
|-----------|--|---|--|
| | | augaliniai produktai** / grūdai; kitas objektas*** / auginimo substratas | 4.2.2. K. Sahlin, M. C. W. Lim, S. Prost NGSspeciesID: DNA barcode and amplicon consensus generation from long read sequencing data. Ecology and evolution, 2021:11, p.1392-1398 ; 4.2.3. Algirdas Grigas. Lietuvos augalų vaisiai ir sėklos. – Vilnius: Mokslas, 1986. p. 1-606 ., iliustr. |
| 5. | Vabzdžiai, erkės, moliuskai: | | |
| 5.1. | <i>Agrilus anxius</i> (Gory) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / mediena; kenkėjas / vabzdys | 5.1.1. Zablotny J.E. <i>Agrilus planipennis</i> Fairmaire screening aid. http://emeraldashborer.info/files/agriscrn.pdf ; 5.1.2. Zablotny J.E. Emerald ash borer larval screening guide. http://www.docstoc.com/docs/3439184/Emerald-Ash-Borer-Larval-Screening-Guide-J-E-Zablotny-Agrilus ; 5.1.3. Ильинский А.И. Определитель вредителей леса. 1962. |
| 5.2. | <i>Agrilus auroguttatus</i> (Schaeffer) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / mediena; kenkėjas / vabzdys | 5.2.1. Swiecki T. J., Bernhardt E. A. A Field guide to insects and diseases of California oaks. Addendum 1. Sept 2011. Goldspotted oak borer <i>Agrilus auroguttatus</i> (Buprestidae) http://www.phytosphere.com/publications/GSOB_insert_Sept_2011.pdf ; 5.2.2. Coleman T.W., Jones M. J., Smith S. L., Venette R. C., Flint M. L., Seybold S. J. Goldspotted oak borer. Forest insect and disease leaflet 183 March 2015 https://www.fs.usda.gov/Internet/FSE_DOCUMENTS/stelprd3833276.pdf ; 5.2.3. Ильинский А.И. Определитель вредителей леса. 1962. |
| 5.3. | <i>Agrilus planipennis</i> (Fairmaire) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / mediena; kenkėjas / vabzdys | 5.3.1. Zablotny J.E. <i>Agrilus planipennis</i> Fairmaire screening aid. http://emeraldashborer.info/files/agriscrn.pdf ; 5.3.2. Zablotny J.E. Emerald ash borer larval screening guide http://www.docstoc.com/docs/3439184/Emerald-Ash-Borer-Larval-Screening-Guide-J-E-Zablotny-Agrilus ; 5.3.3. Wilson M., Rebek E. Signs and symptoms of the emerald ash borer. Extension Bulletin E-2938, 2005 http://www.emeraldashborer.info/documents/E-2938.pdf .; 5.3.4. Ильинский А.И. Определитель вредителей леса. 1962; 5.3.5. <i>Agrilus planipennis</i> PaDIL species factsheet https://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/135645 ; 5.3.6. EPPO standartas PM7/154 „ <i>Agrilus planipennis</i> “. |
| 5.4. | Agromyzidae: <i>Liriomyza trifolii</i> (Burgess), | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kenkėjas / vabzdys | 5.4.1. Spencer K. A. The Agromyzidae (Diptera) of Fennoscandia and Denmark. Fauna Entomologica Scandinavica, 1976, 5(1): 1–305; |

| | | | |
|------|--|--|---|
| | <p><i>Liriomyza huidobrensis</i> (Blanchard), <i>Liriomyza sativae</i> (Blanchard), <i>Liriomyza bryoniae</i> (Kaltenbach), <i>Liriomyza strigata</i> (Meigen), <i>Chromatomyia horticola</i> (Goureau), <i>Nemorimyza maculosa</i> (Malloch) (sin. <i>Amauromyza maculosa</i> Malloch) ir kt.</p> | | <p>5.4.2. Spencer K. A. The Agromyzidae (Diptera) of Fennoscandia and Denmark. Fauna Entomologica Scandinavica, 1976, 5(2): 306–606; 5.4.3. EPPO standartas PM 7/53 „<i>Liriomyza</i> spp.“; 5.4.4. ISPM standartas Nr. 27, DP 16: Genus <i>Liriomyza</i>; 5.4.5. Spencer K.A. A revision study of the leaf-mining flies (Agromyzidae) of California, 1980, p. 139–145; 5.4.6. Weems H.V., Dekle G.W. Blotch leafminer, <i>Amauromyza maculosa</i> (Malloch) (Insecta: Diptera: Agromyzidae) http://ufdc.ufl.edu/IR00004168/00001; 5.4.7. <i>Liriomyza sativae</i> PaDIL species factsheet https://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/136215; 5.4.8. <i>Liriomyza huidobrensis</i> PaDIL species factsheet https://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/136237; 5.4.9. <i>Liriomyza trifolii</i> PaDIL species factsheet https://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/136236; 5.4.10. <i>Nemorimyza maculosa</i> (= <i>Amauromyza maculosa</i>) PaDIL species factsheet https://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/142146.</p> |
| 5.5. | <p>Aleyrodidae: <i>Aleurocanthus spiniferus</i> (Quaintance), <i>Aleurocanthus woglumi</i> (Ashby), <i>Trialeurodes vaporariorum</i> (Westwood) ir kt.</p> | <p>Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kenkėjas / vabzdys</p> | <p>5.5.1. Martin J.H., Mifsud D., Rapisarda C. The whiteflies (Hemiptera: Aleyrodidae) of Europe and the Mediterranean Basin. Bulletin of Entomological Research, 2000, 90: 407–448; 5.5.2. Hernandez-Suarez E., Martin J.H., Gill R.J., Bedford I.D., Malumphy C.P., Betancort J.A.r., Carnero A. the Aleyrodidae (Hemiptera: Sternorrhyncha) of the canary islands with special reference to <i>Aleyrodes</i>, <i>Siphoninus</i>, and the challenges of puparial morphology in <i>Bemisia</i>. Zootaxa, 2012, 3212: 1–76; 5.5.3. Dubey A.K., Ko C-C. Sexual dimorphism among species of <i>Aleurocanthus</i> Quaintance et Baker (Hemiptera: Aleyrodidae) in Taiwan, with one new species and an identification key. Zootaxa, 2012, 3177: 1–23; Malumphy C., Walsh K., Suarez M.B., Collins D.W., Boonham N. Morphological and molecular identification of all developmental stages of four whitefly species (Hemiptera: Aleyrodidae) commonly intercepted in quarantine. Zootaxa, 2009, 2118:1–29; 5.5.4 Malumphy C., Walsh K., Suarez M.B., Collins D.W., Boonham N. Morphological and molecular identification of all developmental stages of four whitefly species (Hemiptera: Aleyrodidae) commonly intercepted in quarantine. Zootaxa, 2009, 2118:1–29;</p> |

| | | | |
|------|--|---|---|
| | | | 5.5.5. EPPO standartas PM 7/7 „ <i>Aleurocanthus citripertus</i> , <i>Aleurocanthus spiniferus</i> and <i>Aleurocanthus woglumi</i> “. |
| 5.6. | <i>Anoplophora chinensis</i> (Forster) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / mediena; kenkėjas / vabzdys | 5.6.1. Walker K. citrus longhorn beetle. 2005; 5.6.2. <i>Anoplophora chinensis</i> PaDIL species factsheet http://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/135636 ; 5.6.3. Gressit J. L. Longicorn beetles of China. In: Lepesme P. (ed.) Longicornia. Etudes et notes sur les longicornes, vol. II, Paris: 1951; 5.6.4. Pennacchio F., Sabbatini Peverieri G., Jucker C., Allegro G., Roversi P.F., 2012. A key for the identification of larvae of <i>Anoplophora chinensis</i> , <i>Anoplophora glabripennis</i> and <i>Psacotha hilaris</i> (Coleoptera Cerambycidae Lamiinae) in Europe. REDIA XCV: 57–65; 5.6.5. EPPO standartas PM 3/79 „Consignment inspection for <i>Anoplophora chinensis</i> and <i>Anoplophora glabripennis</i> “; 5.6.6. Ильинский А.И. Определитель вредителей леса. 1962; 5.6.7. EPPO standartas PM 7/149 „ <i>Anoplophora glabripennis</i> and <i>Anoplophora chinensis</i> “. |
| 5.7. | <i>Anoplophora glabripennis</i> (Motschulsky) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / mediena; kenkėjas / vabzdys | 5.7.1. Walker K. Asian longhorn beetle. 2006; 5.7.2. <i>Anoplophora glabripennis</i> PaDIL species factsheet http://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/135635 ; 5.7.3. Pennacchio F., Sabbatini Peverieri G., Jucker C., Allegro G., Roversi P.F., 2012. A key for the identification of larvae of <i>Anoplophora chinensis</i> , <i>Anoplophora glabripennis</i> and <i>Psacotha hilaris</i> (Coleoptera Cerambycidae Lamiinae) in Europe. REDIA XCV: 57–65; 5.7.4. Cavey J.F., Hoebeke E.R., Passoa S., Lingafelter S.W. A new exotic threat to North American hardwood forests: an Asian longhorned beetle, <i>Anoplophora glabripennis</i> (Motschulsky) (Coleoptera: Cerambycidae). I. Larval description and diagnosis. Proc. Entomol. Soc. Wash., 1998, 100(2): 373–381; 5.7.5. EPPO standartas PM 3/79 „Consignment inspection for <i>Anoplophora chinensis</i> and <i>Anoplophora glabripennis</i> “; 5.7.6. Ильинский А.И. Определитель вредителей леса. 1962; 5.7.7. EPPO standartas PM 7/149 „ <i>Anoplophora glabripennis</i> and <i>Anoplophora chinensis</i> “. |
| 5.8. | <i>Anthonomus bisignifer</i> (Schenkling), <i>Anthonomus eugenii</i> Cano, <i>Anthonomus signatus</i> (Say), | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kenkėjas / vabzdys | 5.8.1. Pest categorisation of <i>Anthonomus bisignifer</i> , EFSA journal Volume15, Issue12, December 2017; 5.8.2. EPPO Data Sheets on Quarantine Pests <i>Anthonomus bisignifer</i> ; |

| | | | |
|-------|---|---|--|
| | <i>Conotrachelus nenuphar</i> (Herbst) | | <p>5.8.3. McCaffrey S., Walker K. <i>Anthonomus eugenii</i> Cano. 2012;</p> <p>5.8.4. <i>Anthonomus eugenii</i> PaDIL species factsheet http://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/14382;</p> <p>5.8.5. Capinera J. L. Pepper weevil, <i>Anthonomus eugenii</i> Cano (Insecta: Coleoptera: Curculionidae). University of Florida, 2002, EENY-278, IFAS Extension http://entomology.ifas.ufl.edu/creatures;</p> <p>5.8.6. Pest categorisation of <i>Anthonomus signatus</i>, EFSA journal EFSA Journal 2017;15(7):4882;</p> <p>5.8.7. EPPO Data Sheets on Quarantine Pests. <i>Anthonomus signatus</i>.</p> <p>5.8.8. EPPO Data Sheets on Quarantine Pests. <i>Conotrachelus nenuphar</i>;</p> <p>5.8.9. <i>Conotrachelus nenuphar</i> PaDIL species factsheet https://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/135999.</p> |
| 5.9. | Aphididae, Phylloxeridae: <i>Toxoptera citricidus</i> (Kirkaldy), <i>Viteus vitifoliae</i> (Fitch) ir kt. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kenkėjas / vabzdys | <p>5.9.1. Blackman R. L., Eastop V. F. Aphids on the world's crops. Chichester-New York-Wienheim-Brisbane-Singapore-Toronto. 2000, p. 79–80, 212–213, 354–356, 436;</p> <p>5.9.2. EPPO standartas PM 7/75 „<i>Toxoptera citricidus</i>“;</p> <p>5.9.3. Wainer J., Malipatil M. Grape phylloxera. 2007 http://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/135636.</p> |
| 5.10. | <i>Aromia bungii</i> (Faldermann) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / mediena; kenkėjas / vabzdys | <p>5.10.1. EPPO rekomenduojamo kontroliuoti kenksmingojo organizmo <i>Aromia bungii</i> duomenų lapas. Bulletin OEPP/EPPO Bulletin, 2015, 45(1): 4–8;</p> <p>5.10.2. CABI datasheet <i>Aromia bungii</i> http://www.cabi.org/isc/datasheet/118984.</p> |
| 5.11. | <i>Bemisia tabaci</i> (Gennadius) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kenkėjas / vabzdys | <p>5.11.1. Martin J. H., Mifsud D., Rapisarda C. The whiteflies (Hemiptera: Aleyrodidae) of Europe and the Mediterranean Basin. Bulletin of Entomological Research, 2000, 90: 407–448;</p> <p>5.11.2. Hernandez-Suarez E., Martin J. H., Gill R. J., Bedford I. D., Malumphy C. P., Betancort J. A.r., Carnero A. the Aleyrodidae (Hemiptera: Sternorrhyncha) of the canary islands with special reference to <i>Aleyrodes</i>, <i>Siphoninus</i>, and the challenges of puparial morphology in <i>Bemisia</i>. Zootaxa, 2012, 3212: 1–76;</p> <p>5.11.3. Malumphy C., Walsh K., Suarez M. B., Collins D. W., Boonham N. Morphological and molecular identification of all developmental stages of four whitefly species (Hemiptera: Aleyrodidae) commonly intercepted in quarantine. Zootaxa, 2009, 2118, 1–29;</p> <p>5.11.4. EPPO standartas PM 7/35 „<i>Bemisia tabaci</i>“;</p> |

| | | | |
|-------|---|--|--|
| | | | 5.11.5. <i>Bemisia tabaci</i> PaDIL species factsheet https://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/136091 . |
| 5.12. | Coccoidea: <i>Aodiniella citrina</i> (Coquillett), <i>Lopholeucaspis japonica</i> (Cockerell), <i>Margarodes prieskaensis</i> (Jakubski), <i>Margarodes vitis</i> (Philippi), <i>Margarodes vredendalensis</i> (De Klerk), <i>Parasaissetia nigra</i> (Nietner), <i>Rhizoecus hibisci</i> (Kawai et Takagi), <i>Unaspis citri</i> (Comstock), <i>Lepidosaphes ussuriensis</i> (Borchsenius), <i>Maconellicoccus hirsutus</i> (Green), <i>Quadraspidiotus perniciosus</i> (Comstock), <i>Parasaissetia nigra</i> (Nietner), <i>Lycorma delicatula</i> (White, 1845) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kenkėjas / vabzdys | 5.12.1. Malumphy C. Identification of non-European quarantine scale insects (Hemiptera: Coccoidea). Sand Hutton. 2007, p. 1–72; 5.12.2. Борхсениус Н.С. Червецы и щитовки СССР. Москва-Ленинград, 1950, 1–250; 5.12.3. McKenzie H.L. The armored scale insects of California. Bulletin of the California insect survey, 1956, 5: 1–55; 5.12.4. EPPO standartas PM 7/12 „ <i>Parasaissetia nigra</i> “; 5.12.5. EPPO standartas PM 7/38 „ <i>Unaspis citri</i> “; 5.12.6. EPPO standartas PM 7/54 „ <i>Lopholeucaspis japonica</i> “; 5.12.7. EPPO standartas PM 7/55 „ <i>Rhizoecus hibisci</i> “; 5.12.8. EPPO standartas PM 7/69 „ <i>Lepidosaphes ussuriensis</i> “; 5.12.9. EPPO standartas PM 7/70 „ <i>Maconellicoccus hirsutus</i> “; 5.12.10. EPPO standartas PM 7/82 „ <i>Margarodes prieskaensis</i> , <i>Margarodes vitis</i> , <i>Margarodes vredendalensis</i> “; 5.12.11. Soo-Jung Suh. New records of armored scale insects, <i>Pseudaulacaspis MacGillivray</i> (Hemiptera: Diaspididae), in Korea. 2015 https://digitalcommons.unl.edu/cgi/viewcontent.cgi?referer=https://www.google.com/&httpsredir=1&article=1907&context=insectamundi ; 5.12.12. EPPO standartas PM 7/12 „ <i>Parasaissetia nigra</i> “; 5.12.13. EPPO standartas PM 7/144 „ <i>Lycorma delicatula</i> “. |
| 5.13. | <i>Diabrotica virgifera</i> (Le Conte) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / grūdai; kenkėjas / vabzdys | 5.13.1 EPPO standartas PM 7/36 „ <i>Diabrotica virgifera</i> “; 5.13.2. Western corn rootworm. 2005 http://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/135605 ; 5.13.3. Graham R. Spotted cucumber beetle (<i>Diabrotica undecimpunctata howardi</i>). 2005 http://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/135603 ; 5.13.4. Graham, R. Banded cucumber beetle (<i>Diabrotica balteata</i>). 2005 http://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/135549 ; 5.13.5. McCaffrey, Walker S., Walker K. Cucumber beetle (<i>Diabrotica derellita</i>). 2012 http://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/142331 . |
| 5.14. | <i>Drosophila suzukii</i> (Matsumura) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kenkėjas / vabzdys | 5.14.1. EPPO standartas PM 7/115 (1) <i>Drosophila suzukii</i> ; 5.14.2. PaDIL species factsheet by McLellan, Clare <i>Drosophila suzukii</i> , 2012, https://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/142849 . |

| | | | |
|-------|--|---|--|
| 5.15. | <i>Epitrix</i> spp., <i>Epitrix cucumeris</i> (Harris), <i>Epitrix subcrinita</i> (LeConte), <i>Epitrix tuberis</i> (Gentner), <i>Epitrix papa</i> (Orlova-Bienkowskaja) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kenkėjas / vabzdys | 5.15.1. Orlova-Bienkowskaja M. J. <i>Epitrix papa</i> sp. n. (Coleoptera: Chrysomelidae: Galerucinae: Alticini), previously misidentified as <i>Epitrix similis</i> , is a threat in potato production in Europe. European Journal of Entomology, 2015, 112(4): 824–830; 5.15.2. EPPO standartas PM 7/109 „ <i>Epitrix cucumeris</i> , <i>Epitrix papa</i> , <i>Epitrix subcrinita</i> , <i>Epitrix tuberis</i> “. |
| 5.16. | <i>Eotetranychus lewisi</i> (McGregor), <i>Eutetranychus orientalis</i> (Klein), <i>Phyllocoptes fructiphilus</i> (Keifer) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kenkėjas / vabzdys | 5.16.1. Smith Meyer M.K.P. African Tetranychidae (Acari: Prostigmata). Entomology Memoir department of Agriculture and water supply Republic of South Africa 1987, 69: 2–6, 76–77, 111–116; 5.16.2. EPPO standartas PM 7/68 „ <i>Eotetranychus lewisi</i> “; 5.16.3. Express PRA for Rose rosette emaravirus and its vector <i>Phyllocoptes fructiphilus</i> https://pra.eppo.int/pr/5f9455d4-5437-4cda-a691-3d2a20118473 ; 5.16.4. University of Florida: eriophyid mite vector of Rose Rosette Disease (RRD) https://entnemdept.ufl.edu/creatures/ORN/ph_fructiphilus.htm . |
| 5.17. | <i>Frankliniella occidentalis</i> (Pergande), <i>Frankliniella fusca</i> (Hinds), <i>Frankliniella insularis</i> (Franklin), <i>Frankliniella schultzei</i> (Trybom), <i>Frankliniella tritici</i> (Fitch) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kenkėjas / vabzdys | 5.17.1. Oetting R. D., Beshear R. J., Liu T-X., Braman S. K., Baker J. R. Biology and identification of thrips on greenhouse ornamentals. Research Bulletin, 1993, 414: 10–15; 5.17.2. Nakahara S., Vierbergen G. Second instar larvae of frankliniella species in Europe (Thysanoptera: Thripidae). Proceedings sixth international symposium on Thysanoptera. Antalya, Turkey, April 27–May 1, 1998, p. 113–120; 5.17.3. EPPO standartas PM 7/11 „ <i>Frankliniella occidentalis</i> “; 5.17.4. Palmer M. J., Mound L. A., Heaume G. J. Thysanoptera. 1989; 5.17.5. Oetting R. D., Beshear J. R., Tong-Xian Liu, Braman S. K., Baker J. R. Biology and Identification of Thrips on Greenhouse Ornamentals. 1993, 5.17.6. <i>Frankliniella occidentalis</i> PaDIL species factsheet https://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/136422 ; 5.17.7. <i>Frankliniella fusca</i> PaDIL species factsheet https://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/136417 ; 5.17.8. <i>Frankliniella insularis</i> PaDIL species factsheet https://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/136419 ; |

| | | | |
|-------|---|--|--|
| | | | 5.17.9. <i>Frankliniella schultzei</i> PaDIL species factsheet https://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/139898 . |
| 5.18. | <p>Lepidoptera: <i>Acrobasis pirivorella</i> (Matsumura), <i>Helicoverpa armigera</i> (Hübner), <i>Spodoptera frugiperda</i> (Smith), <i>Dendrolimus sibiricus</i> (Tschetverikov), <i>Choristoneura rosaceana</i> (Harris), <i>Opogona sacchari</i> (Bojer), <i>Tuta absoluta</i> (Meyrick), <i>Tecia solanivora</i> (Povolny) (sin. <i>Scrobipalopsis solanivora</i>), <i>Phthorimaea operculella</i> (Zeller), <i>Neoleucinodes elegantalis</i> (Guenée), <i>Garella musculana</i> (Erschov), <i>Grapholita inopinata</i> (Heinrich), <i>Grapholita packardi</i> (Zeller), <i>Grapholita prunivora</i> (Walsh), <i>Grapholita molesta</i> (Busck), <i>Carposina sasakii</i> (sin. <i>Carposina niponensis</i>) (Matsumura), <i>Cacoecimorpha pronubana</i> (Hübner), <i>Cacyreus marshalli</i> (Butler), <i>Thaumetopoea pityocampa</i> (Denis & Schiffermüller, 1775), <i>Paysandisia archon</i> (Burmeister, 1880)</p> | <p>Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / mediena; kenkėjas / vabzdys</p> | <p>5.18.1. Brown E. S., Dewhurst C. F. The genus <i>Spodoptera</i> (Lepidoptera, Noctuidae) in Africa and the Near East. Bull. Ent. Res., 1975, 65: 221–262; 5.18.2. Davis D. R. The north american moths of the genera <i>Phaeosis</i>, <i>Opogona</i>, and, <i>Oinophila</i>, with discussion of their supergeneric affinities (Lepidoptera: Tineidae). Smithsonian contributions to zoology, 1978, 282: 1–39; 5.18.3. Davis D. R., Pena J. E. Biology and morphology of the banana moth <i>Opogona sacchari</i> (Bojer), and its introduction into Florida (Lepidoptera: Tineidae). Proceedings of the entomological society of Washington, 1990, 92(4): 593–618; 5.18.4. Matthews M. Heliothine moths of Australia. A guide to pest bollworms and related noctuid groups. 1999, 7. Collingwood: CSIRO Publishing, p. 104–142; 5.18.5. Passoa S. Color identification of economically important <i>Spodoptera</i> larvae in Honduras (Lepidoptera: Noctuidae) Insecta Mundi, 1991, 5(3–4): 185–195; 5.18.6. Robinson J. Identification guide for lepidopteran larvae commonly encountered on imported plant material. CSL, 2003: 1–70; 5.18.7. Todd E.L., Poole R.W. Keys and illustrations for the armyworm moths of the noctuid genus <i>Spodoptera</i> Guenée from the Western Hemisphere. Annals of the entomological society of America, 1980, 73(6): 722–738; 5.18.8. Eppo standartas PM 7/19 „<i>Helicoverpa armigera</i>“; 5.18.9. Eppo standartas PM 7/71 „<i>Opogona sacchari</i>“; 5.18.10. Eppo standartas PM 7/124 „<i>Spodoptera littoralis</i>, <i>Spodoptera litura</i>, <i>Spodoptera frugiperda</i>, <i>Spodoptera eridania</i>“; 5.18.11. Рожков А. С. Сибирский шелкопряд. Москва, 1963, с. 1–175; 5.18.12. Povolny D. On three neotropical species of Gnorimoschemini (Lepidoptera, Gelechiidae) mining Solanacea. Acta universitatis agriculturae, 1975, 23(2): 379–393; 5.18.13. Eppo standartas PM 7/72 „<i>Tecia solanivora</i>“; 5.18.14. Data sheet on <i>Neoleucinodes elegantalis</i>; 5.18.15. <i>Neoleucinodes elegantalis</i>-Purdue University http://download.ceris.purdue.edu/file/1853;</p> |

| | | | |
|-------|---|---|---|
| | | | <p>5.18.16. Data sheet on <i>Cydia packardi</i>; 5.18.17. <i>Grapholita packardi</i>. https://idtools.org/id/leps/tortai/Grapholita_packardi.htm; 5.18.18. <i>Grapholita molesta</i>. https://idtools.org/id/leps/tortai/Grapholita_molesta.htm; 5.18.19. Data sheet on <i>Carposina niponensis</i>; 5.18.20. Microlepidoptera on Solanaceae - <i>Phthorimaea operculella</i> https://idtools.org/id/leps/micro/factsheet.php?name=%3Cem%3EPhthorimaea+operculella%3C%2Fem%3E; 5.18.21. Data Sheets on <i>Numonia pirivorella</i>; 5.18.22. EPPO standartas PM 7/9 „<i>Cacoecimorpha pronubana</i>“; 5.18.23. EPPO standartas PM 7/10 „<i>Cacyreus marshalli</i>“; 5.18.24. EPPO standartas PM 7/37 „<i>Thaumatopoea pityocampa</i>“; 5.18.25. EPPO standartas PM 7/108 „<i>Paysandisia archon</i>“; 5.18.26. Pest categorisation of <i>Grapholita inopinata</i> EFSA journal Volume16, Issue12, December 2018; 5.18.27. Pest categorisation of <i>Grapholita prunivora</i> EFSA journal Volume16, Issue12, December 2018; 5.18.28. EPPO Data Sheets on Quarantine Pests. <i>Cydia prunivora</i>; 5.18.29. <i>Grapholita prunivora</i> http://idtools.org/id/leps/tortai/Grapholita_prunivora.htm.</p> |
| 5.19. | Mollusca: <i>Pomacea insularum</i> (d'Orbigny), <i>Pomacea canaliculata</i> (Lamarck), <i>Pomacea bridgesii</i> (Revee), <i>Pomacea diffusa</i> (Blume), <i>Pomacea paludosa</i> (Say), <i>Pomacea flagellata</i> (Say), <i>Pomacea urceus</i> (Müller), <i>Pomacea lineata</i> (Spix), <i>Pomacea scalaris</i> (d'Orbigny), <i>Pomacea haustorium</i> (Revee) ir kt. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kenkėjas / moliuskas | <p>5.19.1. Thompson, Fred G. 2004. An Identification Manual for the Freshwater Snails of Florida. Florida Museum of Natural History, Gainesville; 5.19.2. An identification manual for the freshwater snails of Florida https://www.floridamuseum.ufl.edu/malacology/fl-snail/SNAILS1.htm; 5.19.3. Mackie G.L., Claudi R. Monitoring and control of macrofouling mollusks in fresh water systems. 2009, 11–15, p. 49– 53.</p> |
| 5.20. | <i>Monochamus</i> Dejean spp. (ne Europinės kilmės) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / mediena; | 5.20.1. Pershing J. C., Linit M. J. A structural difference in the male genitalia of <i>Monochamus carolinensis</i> (Olivier) and <i>M. titillator</i> (Fabricius) (Coleoptera: Cerambycidae). Journal of the Kansas entomological society, 1985, 58(3): 543–546; |

| | | | |
|-------|---|---|--|
| | | kenkėjas / vabzdys | <p>5.20.2. Mulder P. G, Grantham R., Arnold D. C. Field key to beetles in pines. http://www.pods.dasnr.okstate.edu/docushare/dsweb/Get/Document-1304/EPP-7164web2013.pdf;</p> <p>5.20.3. Gressit J.L Longicorn beetles of China. In: Lepesme P. (ed.) Longicornia. Etudes et notes sur les longicornes, vol. II, Paris: 1951;</p> <p>5.20.4. Walker K. Pine sawyer beetle (<i>Monochamus alternatus</i>). 2005 http://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/135562;</p> <p>5.20.5. Ильинский А.И. Определитель вредителей леса. 1962,</p> <p>5.20.6. <i>Monochamus galloprovincialis</i> PaDIL species factsheet https://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/135741;</p> <p>5.20.7. <i>Monochamus alternatus</i> PaDIL species factsheet https://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/135562;</p> <p>5.20.8. <i>Monochamus sartor</i> PaDIL species factsheet https://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/135743;</p> <p>5.20.9. <i>Monochamus urussovi</i> PaDIL species factsheet https://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/135735.</p> |
| 5.21. | <i>Pissodes nemorensis</i> (Germar), <i>P. punctatus</i> (Langor & Zhang), <i>P. strobi</i> (Peck), <i>P. terminalis</i> (Hopping), <i>P. yunnanensis</i> (Langor & Zhang). | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / mediena; kenkėjas / vabzdys | <p>5.21.1. EPPO Data Sheets on Quarantine Pests: <i>Pissodes nemorensis</i></p> <p>5.21.2. EPPO Data Sheets on Quarantine Pests: <i>Pissodes strobi</i></p> <p>5.21.3. EPPO Data Sheets on Quarantine Pests: <i>Pissodes terminalis</i></p> <p>5.21.4. Pest survey card on <i>Pissodes cibriani</i>, <i>P. fasciatus</i>, <i>P. nemorensis</i>, <i>P. nitidus</i>, <i>P. punctatus</i>, <i>P. strobi</i>, <i>P. terminalis</i>, <i>P. yunnanensis</i> and <i>P. zitacuarensis</i>, 2020. European Food Safety Authority (EFSA), Sara Tramontini, Alice Delbianco, Sybren Vos.</p> |
| 5.22. | <i>Hemiptera:</i> <i>Eurygaster integriceps</i> (Puton), <i>Philaenus spumarius</i> (Linnaeus, 1758), <i>Philaenus italosignus</i> (Drosopoulos & Remane, 2000), <i>Neophilaenus campestris</i> (Fallen, 1805) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kenkėjas / vabzdys | <p>5.22.1. EPPO standartas PM 7/141 „<i>Philaenus spumarius</i>, <i>Philaenus italosignus</i> and <i>Neophilaenus campestris</i>“;</p> <p>5.22.2. PaDIL species factsheet by Pia Scanlon, <i>Philaenus spumarius</i>, 2022, https://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/143206;</p> <p>5.22.3. Mackesy, D. and H. Moylett. 2018. CPHST Pest Datasheet for <i>Eurygaster integriceps</i>. USDA-APHIS-PPQ-CPHST. http://download.ceris.purdue.edu/file/3623.</p> |
| 5.23. | Bostrichinae: <i>Sinoxylon</i> sp. ; <i>Sinoxylona anale</i> (Lesne); <i>Sinoxylon conigerum</i> (Fabricius). Scolytidae (Ipidae): | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / mediena; kenkėjas / vabzdys | <p>5.23.1. Wikiforest. Полиграф белопихтовый (уссурийский) http://rcfh.ru/wiki/index.php/Полиграф_белопихтовый_(уссурийский);</p> <p>5.23.2. University Museum of Bergen. BOLD Systems: Taxonomy Browser – <i>Polygraphus proximus</i></p> |

| | | | |
|-------|--|--|--|
| | <p><i>Polygraphus proximus</i> (Blandford); <i>Pityophthorus juglandis</i> (Blackman); <i>Pseudopityophthorus minutissimus</i> (Zimmermann); <i>Pseudopityophthorus pruinus</i> (Eichhoff); <i>Ips typographus</i> (Linnaeus); <i>Ips sexdentatus</i> (Boerner & I.C.H.).</p> | | <p>http://www.boldsystems.org/index.php/Taxbrowser_Taxonpage?taxon=Polygraphus+proximus&searchTax=Search+Taxonomy; 5.23.3. LaBonte J.R., Rabaglia R.J., A Screening Aid for the Identification of the Walnut Twig Beetle, <i>Pityophthorus juglandis</i> Blackman; 5.23.4. <i>Pityophthorus juglandis</i> Blackman https://www.barkbeetles.info/regional_chklist_target_species.php?lookUp=2686&image=USNMENT01356356_pityophthorus_juglandis_ht_lateral&curPage=0; 5.23.5. EPPO Data sheet on <i>Ceratocystis fagacearum</i> and its vectors. 5.23.6. R. Kazlauskas, P. Ivinskis. Lietuvos fauna. Vabalai 2. 1997; 5.23.7. <i>Ips typographus</i> (Linnaeus) PaDIL species factsheet by Walker K., https://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/135618; 5.23.8. <i>Ips sexdentatus</i> (Boerner & I.C.H.) PaDIL species factsheet by Walker K., https://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/135617; 5.23.9. The Bostrichidae (Coleoptera) Of Taiwan: A Key To Species, New Records, And A Lectotype Designation For <i>Sinoxylon Mangiferae</i> Chujo. Department of Entomology, Chung Hsing University, Taichung, Taiwan, 2006., https://www.researchgate.net/publication/296430038_The_Bostrichidae_Coleoptera_Of_Taiwan_A_Key_To_Species_New_Records_And_A_Lectotype_Designation_For_Sinoxylon_Mangiferae_Chujo; 5.23.10. <i>Sinoxylon anale</i> (Lesne) PaDIL species factsheet by Walker, K. https://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/135576; 5.23.11. <i>Sinoxylon conigerum</i> (Fabricius) PaDIL species factsheet by Walker, K., https://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/135577;</p> |
| 5.24. | <i>Leptinotarsa decemlineata</i> (Say) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kenkėjas / vabzdys | 5.24.1. Data sheet on <i>Leptinotarsa decemlineata</i> ; 5.24.2. R. Kazlauskas, P. Ivinskis. Lietuvos fauna. Vabalai 2. 1997, 5.24.3. <i>Leptinotarsa decemlineata</i> PaDIL species factsheet https://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/135591 . |
| 5.25. | <i>Popillia japonica</i> (Newman) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kenkėjas / vabzdys | 5.25.1. Graham R. Japanese beetle (<i>Popillia japonica</i>). 2005; http://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/135595 ; 5.25.2. Invasive Species Compendium. Datasheet report for <i>Popillia japonica</i> (Japanese beetle) http://www.cabi.org/isc/datasheetreport?dsid=43599 ; |

| | | | |
|-------|--|--|--|
| | | | 5.25.3. EPPO standartas PM 7/74 „ <i>Popillia japonica</i> “. |
| 5.26. | <i>Diaphorina citri</i> (Kuwayana) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kenkėjas / vabzdys | 5.26.1. Walker K. Asiatic citrus psyllid (<i>Diaphorina citri</i>). 2005 http://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/136071 ; 5.26.2. EPPO standartas PM 7/52 „ <i>Diaphorina citri</i> “. |
| 5.27. | <i>Rhynchophorus ferrugineus</i> (Olivier, 1790), <i>Rhynchophorus palmarum</i> (Linnaeus, 1758) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kenkėjas / vabzdys | 5.27.1. EPPO standartas PM 7/83 „ <i>Rhynchophorus ferrugineus</i> and <i>Rhynchophorus palmarum</i> “; 5.27.2. PaDIL data sheet by McCaffrey, Sarah & Ken Walker, <i>Rhynchophorus ferrugineus</i> , 2023. https://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/142443 ; 5.27.3. PaDIL data sheet by McCaffrey, Sarah & Ken Walker, <i>Rhynchophorus palmerum</i> , 2023. https://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/142286 . |
| 5.28. | <i>Saperda candida</i> (Fabricius) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kenkėjas / vabzdys | 5.28.1. EPPO data sheets. <i>Saperda candida</i> . |
| 5.29. | <i>Scaphoideus titanus</i> (Ball) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kenkėjas / vabzdys | 5.29.1 Pest survey card on flavescence dorée phytoplasma and its vector <i>Scaphoideus titanus</i> , 2020. European Food Safety Authority (EFSA), Sara Tramontini, Alice Delbianco, Sybren Vos. |
| 5.30. | <i>Scirtothrips aurantii</i> (Farel), <i>Scirtothrips citri</i> (Moulton), <i>Scirtothrips dorsalis</i> (Hood) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kenkėjas / vabzdys | 5.30.1. Palmer J. M. Identification of the common thrips of tropical Arica (Thysanoptera: Insecta). Tropical pest management, 1990, 36(1): 27–49; 5.30.2. EPPO standartas PM 7/56 „ <i>Scirtothrips aurantii</i> , <i>Scirtothrips citri</i> , <i>Scirtothrips dorsalis</i> “; 5.30.3. <i>Scirtothrips aurantii</i> PaDIL species factsheet https://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/136394 ; 5.30.4. <i>Scirtothrips citri</i> PaDIL species factsheet https://www.padil.gov.au/maf-border/pest/main/141718 ; 5.30.5. <i>Scirtothrips dorsalis</i> PaDIL species factsheet https://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/136432 . |
| 5.31. | <i>Sitophilus granarius</i> (Linnaeus) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / grūdai; kenkėjas / vabzdys | 5.31.1. Gorham, J. R. Insect and mite pests in food. An illustrated key. Vol. 1 US Department of Agriculture, Agriculture Handbook 1991 https://naldc.nal.usda.gov/download/CAT91961681/pdf ; 5.31.2. PaDIL data sheet by Walker, K, <i>Sitophilus granarius</i> , 2023. https://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/135833 . |
| 5.32. | <i>Sitophilus oryzae</i> (Linnaeus), <i>Rhyzopertha dominica</i> (Fabricius), | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; | 5.32.1. R. Kazlauskas, P. Ivinskis. Lietuvos fauna. Vabalai 1. 1995; 5.32.2. R. Kazlauskas, P. Ivinskis. Lietuvos fauna. Vabalai 2. 1997; |

| | | | |
|-------|---|---|---|
| | <p><i>Cryptolestes pusillus</i> (Olivier), <i>Lasioderma serricorne</i> (Fabricius), <i>Stegobium paniceum</i> (Linnaeus), <i>Oryzaephilus surinamensis</i> (Linnaeus), <i>Telmatosepus</i> spp., <i>Tribolium confusum</i> (Duval), <i>Tribolium destructor</i> Uyttenboogart, <i>Tenebrio molitor</i> (Linnaeus), <i>Tenebroides mauritanicus</i> (Linnaeus), <i>Ptinus</i> spp., <i>Acarus siro</i> (Linnaeus), <i>Ephestia elutella</i> (Hübner), <i>Plodia interpunctella</i>, <i>Tinea granella</i> (Linnaeus), <i>Bruchidius</i> spp., <i>Bruchus atomarius</i> (Linnaeus), <i>Bruchus pisorum</i> (Linnaeus), <i>Oulemia duftschmidi</i> Redtenbacher, <i>Zabrus tenebroides</i> Goeze, <i>Sitodiplosis mosellana</i> Géhin, <i>Alindria orientalis</i> (Redtenbacher) (sin. <i>Alindria parallela</i> Léveillé) ir kt.</p> | <p>augaliniai produktai** / grūdai; kenkėjas / vabzdys</p> | <p>5.32.3. <i>Rhyzopertha dominica</i> https://www.cabi.org/isc/datasheet/47191; 5.32.4. <i>Cryptolestes pusillus</i> https://onlinelibrary.wiley.com/doi/pdf/10.1111/j.1440-6055.1979.tb00842.x; 5.32.5. <i>Cryptolestes pusillus</i> http://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/141402#; 5.32.6. <i>Lasioderma serricorne</i> http://esc-sec.ca/wp/wp-content/uploads/2017/03/AAFC_bousquet1990.pdf; 5.32.7. Pileckis S., Repšienė D., Vengeliauskaitė A., Žuklienė R., Žuklys L. Lauko augalų kenkėjai ir ligos. 1994; 5.32.8. <i>Acarus siro</i> https://www.cdc.gov/nceh/ehs/docs/pictorial_keys/mites.pdf; 5.32.9. Bezdek J., Baselga A. Revision of western Palearctic species of the <i>Oulema melanopus</i> group, with description of two new species from Europe (Coleoptera: Chrysomelidae: Criocerinae); 5.32.10. Anichtchenko A.V., Ruiz-Tapiador I. Taxonomic considerations on the genus <i>Zabrus</i> Clairville, 1806 (Coleoptera, Carabidae) in Iberian Peninsula; 5.32.11. Liatukas Ž., Ruzgas V., Šmatas R.. <i>Sitodiplosis mosellana</i> – a new winter wheat pest in Lithuania; 5.32.12. Indian forest insects of economic importance coleoptera by Edward Percy Stebbing. https://www.biodiversitylibrary.org/bibliography/9203.</p> |
| 5.33. | <p><i>Sternochetus mangiferae</i> (Fabricius)</p> | <p>Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kenkėjas / vabzdys</p> | <p>5.33.1. EPPO standartas PM 7/106 „<i>Sternochetus mangiferae</i>“; 5.33.2. PaDIL data sheet by Walker, K, <i>Sternochetus mngiferae</i>, 2023. https://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/135556.</p> |
| 5.34. | <p>Tephritidae: <i>Anastrepha fraterculus</i> (Wiedemann), <i>Anastrepha ludens</i> (Loew), <i>Bactrocera carambolae</i> (Drew et Hancock), <i>Bactrocera minax</i> (Enderlein), <i>Bactericera cockerelli</i> (Šulc) <i>Bactrocera dorsalis</i> (Hendel) (sin. <i>Dacus dorsalis</i> (Hendel),</p> | <p>Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kenkėjas / vabzdys</p> | <p>5.34.1. White I. M., Elson-Harris M. M. Fruit flies of economic significance: their identification and bionomics. London–Caberra. 1992, p. 1–395; 5.34.2. Berg G. H. Pictorial key to fruit fly larvae of the family Tephritidae. San Salvador. 1979, p. 1–35; 5.34.3. Кандыбина М.Н. Личинки плодовых мух-пестрокрылок. Ленинград. 1977, 1–211 с.; 5.34.4. Douglas L. J., Haymer D. S. Ribosomal ITS1 polymorphisms in <i>Ceratitis capitata</i> and <i>Ceratitis rosa</i> (Diptera: Tephritidae). <i>Annals of the Entomological Society of America</i>, 2001, 94(5): 726–731; 5.34.5. Van de Vossenbergh B. 2006. Molecular biological detection of entomological pests. Twinning Project: Strengthening in the implementation</p> |

| | | | |
|-------|--|--|---|
| | <p><i>Dacus cucurbitae</i> (Coquillett), <i>Bactrocera latifrons</i> (Hendel), <i>Bactrocera zonata</i> (Saunders), <i>Drosophila suzukii</i>, <i>Rhagoletis cingulata</i> (Loew), <i>Rhagoletis completa</i> (Cresson), <i>Rhagoletis fausta</i> (Osten-Sacken), <i>Rhagoletis indifferans</i> (Curran), <i>Rhagoletis mendax</i> (Curran), <i>Rhagoletis pomonella</i> (Walsh), <i>Rhagoletis suavis</i> (Loew), <i>Ceratitis capitata</i> (Wiedemann), <i>Zeugodacus (Zeugodacus) cucurbitae</i> (Coquillett) (Virgilio et al., 2015) ir kt.</p> | | <p>of policines and procedures on plant protection and plant variety identification. Project number: 2003 IB AG 03.21-11-12-2005, Muenster (Germany); 5.34.6. Walker K. potato psyllid (<i>Bactericera (Paratrioza) cockerelli</i>). 2007; 5.34.7. Data Sheets on Quarantine Pests. <i>Bactrocera dorsalis</i>; 5.34.8. Data Sheets on Quarantine Pests. <i>Bactrocera zonata</i>; 5.34.9. Koohkzade M, Zakiaghl M, Dhamsi MK, Fekrat L, Namaghi HS (2018) Rapid identification of <i>Bactrocera zonata</i> (Dip.: Tephritidae) using TaqMan real-time PCR assay. PLoS ONE 13(10): e0205136 https://doi.org/10.1371/journal.pone.0205136; 5.34.10. EPPO standartas PM 7/104 „<i>Ceratitis capitata</i>“; 5.34.11. EPPO standartas PM 7/105 „<i>Ceratitis cosyra</i>“; 5.34.12. EPPO standartas PM 7/107 „<i>Rhagoletis completa</i>“; 5.34.13. EPPO standartas PM 7/114 „<i>Bactrocera zonata</i>“; 5.34.14. EPPO standartas PM 7/115 „<i>Drosophila suzukii</i>“; 5.34.15. EPPO standartas PM 7/135 „<i>Zeugodacus cucurbitae</i>“; 5.34.16. ISPM standartas Nr. 27, DP 09: Genus <i>Anastrepha</i> Schiner; 5.34.17. ISPM standartas Nr. 27, DP 29: <i>Bactrocera dorsalis</i>.</p> |
| 5.35. | <p><i>Tetranychus evansi</i> Baker et Pritchard <i>Tetranychus canadensis</i> (McGregor) <i>Tetranychus mcdanieli</i> (McGregor) <i>Tetranychus pacificus</i> (McGregor)</p> | <p>Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kenkėjas / vabzdys</p> | <p>5.35.1. Jeppson L. R., Keifer H. H., Baker E. W. Mites injurious to economic plants. Berkely, Los Angeles, London, 1975, p. 218–220; 5.35.2. EPPO standartas PM 7/116 „<i>Tetranychus evansi</i>“; 5.35.3. DP 03: Morphological Identification of Spider Mites (Tetranychidae) Affecting Imported Fruits, NAPPO, 2014.</p> |
| 5.36. | <p><i>Thaumatotibia leucotreta</i> (Meyrick)</p> | <p>Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kenkėjas / vabzdys</p> | <p>5.36.1. New Pest Response Guidelines False Codling Moth <i>Thaumatotibia leucotreta</i> http://www.aphis.usda.gov/import_export/plants/manuals/online_manuals.shtml; 5.36.2. Venette R. C., Davis E. E., DaCosta M., Heisler H., Larson M. Mini risk assessment. False codling moth, <i>Thaumatotibia</i> (=Cryptophlebia) <i>leucotreta</i> (Meyrick) (Lepidoptera: Tortricidae) https://www.cdffa.ca.gov/plant/fcm/pdfs/publications/Venette_et_al_2003-FCM_PRA.pdf; 5.36.3. Factsheet – <i>Thaumatotibia leucotreta</i> http://idtools.org/id/leps/tortai/Thaumatotibia_leucotreta.htm; 5.36.4. Purdue university. <i>Thaumatotibia leucotreta</i> http://download.ceris.purdue.edu/file/3285;</p> |

| | | | |
|-------|---|--|---|
| | | | <p>5.36.5. False codling moth larva identification guide <i>Thaumatotibia leucotreta</i> (Meyrick) http://download.ceris.purdue.edu/file/1078,</p> <p>5.36.6. <i>Thaumatotibia leucotreta</i> PaDIL factsheet https://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/136276;</p> <p>5.36.7. EPPO standartas PM 7/137 „<i>Thaumatotibia leucotreta</i>“.</p> |
| 5.37. | <i>Thrips palmi</i> Karny | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kenkėjas / vabzdys | <p>5.37.1. Oetting R. D., Beshear R. J., Liu T-X., Braman S. K., Baker J. R. Biology and identification of thrips on greenhouse ornamentals. Research Bulletin, 1993, 414: 95, 96, 159, 163;</p> <p>5.37.2. ISPM standartas Nr. 27, DP 01: <i>Thrips palmi</i> Karny;</p> <p>5.37.3. EPPO standartas PM 7/3 „<i>Thrips palmi</i>“;</p> <p>5.37.4. <i>Thrips palmi</i> PaDIL species factsheet https://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/136442.</p> |
| 5.38. | <i>Thrips setosus</i> (Moulton), <i>Thrips hawaiiensis</i> (Morgan), <i>Thrips nigropilosus</i> (Uzel), <i>Thrips fuscipennis</i> (Haliday) ir kt. | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kenkėjas / vabzdys | <p>5.38.1. Vierbergen G., Loomans A.J.M. <i>Thrips setosus</i> (Thysanoptera: Thripidae), the japanese flower thrips, in cultivation of <i>Hydrangea</i> in the Netherlands. Entomologische Berichten, 2016,76(3): 103–108;</p> <p>5.38.2. Mound L. Japanese flower thrips http://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/136443;</p> <p>5.38.3. Palmer M. J., Mound L. A., Heaume G. J. Thysanoptera. 1989;</p> <p>5.38.4. Oetting R. D., Beshear J. R., Tong-Xian Liu, Braman S. K., Baker J. R. Biology and Identification of Thrips on Greenhouse Ornamentals. 1993;</p> <p>5.38.5. EPPO standartas PM 7/3 „<i>Thrips palmi</i>“.</p> |
| 5.39. | <i>Trioza erytrae</i> (Del Guercio) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kenkėjas / vabzdys | <p>5.39.1. EPPO standartas PM 7/57 (1) <i>Trioza erytrae</i>;</p> <p>5.39.2. PaDIL data sheet by Anthony Postle, <i>Trioza erytrae</i>, 2022. https://www</p> |
| 5.40. | <i>Trogoderma granarium</i> Everts, <i>Trogoderma variabile</i> Ballion, <i>Prostephanus truncatus</i> (Horn) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / grūdai; kenkėjas / vabzdys | <p>5.40.1. Варшалович А.А. Капровой жук опаснейший вредитель пищевых запасов. Москва, 1963, 1–50 с.;</p> <p>5.40.2. EPPO standartas PM 7/13 „<i>Trogoderma granarium</i>“;</p> <p>5.40.3. ISPM standartas Nr. 27, DP 03: <i>Trogoderma granarium</i> Everts;</p> <p>5.40.4. <i>Prostephanus truncatus</i> https://www.cabi.org/isc/daTasheeT/44524, <i>Trogoderma granarium</i> PaDIL species factsheet https://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/135594;</p> <p>5.40.5. <i>Trogoderma variabile</i> PaDIL species factsheet https://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/135890;</p> <p>5.40.6. <i>Prostephanus truncatus</i> PaDIL species factsheet https://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/135593.</p> |

| | | | |
|-----------|--|---|---|
| 5.41. | <i>Xylosandrus crassiusculus</i> (Motschulsky) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / mediena; kenkėjas / vabzdys | 5.41.1. Asian ambrosia beetle <i>Xylosandrus crassiusculus</i> (Motschulsky, 1866) (Coleoptera: Curculionidae: Scolytinae: Xyleborini) http://www.padil.gov.au/viewPests.aspx?id=1072 ; 5.41.2. <i>Xylosandrus crassiusculus</i> PaDIL species factsheet https://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/136006 . |
| 5.42. | sąrašo 5.1. –5.41 papunkčiuose nurodyti vabzdžiai, erkės, moliuskai, įskaitant ir kitas jų rūšis | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / mediena, grūdai; kenkėjas / vabzdys | 5.42.1. EPPO standartas PM 7/129 „DNA barcoding as an identification tool for a number of regulated pests“; 5.42.2. R. Kazlauskas, P. Ivinskis. Lietuvos fauna. Vabalai 1. 1995; 5.42.3. R. Kazlauskas, P. Ivinskis. Lietuvos fauna. Vabalai 2. 1997; 5.42.4. Ильинский А.И. Определитель вредителей леса. 1962; 5.42.5. K. Sahlin, M. C. W. Lim, S. Prost NGSspeciesID: DNA barcode and amplicon consensus generation from long read sequencing data. Ecology and evolution, 2021: 11, p 1392-1398; 5.42.6. Sahlin, K., Medvedev, P. De Novo Clustering of Long-Read Transcriptome Data Using a Greedy, Quality-Value Based Algorithm. Journal of Computational Biology. 2020 : 27(4), 472-484 p 5.42.7. Indian forest insects of economic importance coleoptera by Edward Percy Stebbing. |
| 6. | Viroidai ir fitoplazmos: | | |
| 6.1. | Bulvių gumbų verpstiškumo viroidas (Potato spindle tuber viroid PSTVd) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (stiebagumbiai) | 6.1.1. EPPO PM 7/138 „Pospiviroids (genus Pospiviroid)“; 6.1.2. ISPM standartas Nr.27, DP 07: Potato spindle tuber viroid. |
| 6.2. | Obelių šakų išvešėjimo fitoplazma (<i>Candidatus</i> Phytoplasma mali, Apple proliferation phytoplasma); Kriaušių nykimo fitoplazma (<i>Candidatus</i> Phytoplasma pyri, Pear decline phytoplasma) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 6.2.1. EPPO standartas PM 7/62 „ <i>Candidatus</i> Phytoplasma mali', 'Ca. P. pyri' and 'Ca. P. prunorum““; 6.2.2. ISPM standartas Nr. 27, DP 12: Phytoplasmas, punktai. |
| 6.3. | Vynuogių geltos fitoplazma (Grapevine flavescence doree phytoplasma) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 6.3.1. EPPO PM 7/79 „Grapevine flavescence dorée phytoplasma“. |
| 6.4. | sąrašo 6.1 – 6.3 papunkčiuose nurodyti viroidai, fitoplazmos, įskaitant ir kitas jų rūšis | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 6.4.1. EPPO standartas PM 7/129 „DNA barcoding as an identification tool for a number of regulated pests“; 6.4.2. EPPO standartas PM 7/133 „Generic detection of phytoplasmas“; |

| | | | |
|-----------|---|--|---|
| | | | 6.4.3. K. Sahlin, M. C. W. Lim, S. Prost NGSspeciesID: DNA barcode and amplicon consensus generation from long read sequencing data. Ecology and evolution, 2021: 11, 1392-1398 p. |
| 7. | Virusai: | | |
| 7.1. | Bulvių A potyvirusas (Potato A potyvirus (PVA)); Bulvių M karlavirusas (Potato M carlavirus (PVM)); Bulvių S karlavirusas (Potato S carlavirus (PVS)); Bulvių X poteksvirusas (Potato X potexvirus (PVX)) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (bulvių stiebagumbiai) | 7.1.1. EPPO standartas PM 4/28 „Certification scheme for seed potatoes“; 7.1.2. EPPO standartas PM 7/125 „ELISA tests for viruses“. |
| 7.2. | Bulvių lapų susisukimo polerovirusas (Potato leafroll polerovirus (PLRV)); Bulvių Y potyvirusas (Potato Y potyvirus (PVY)) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (bulvių stiebagumbiai) | 7.2.1. EPPO standartas PM 4/28 „Certification scheme for seed potatoes“; 7.2.2. EPPO standartas PM 7/125 „ELISA tests for viruses“; 7.2.3. Boonham, N., Laurenson, L., Weekes, R., Mumford R. (2009). Direct detection of plant viruses in potato tubers using real-time PCR. R. Burns (ed.), Methods in Molecular Biology; Plant Pathology, vol. 508; 249–258; 7.2.4. UNECE STANDARD S-1 concerning the marketing and commercial quality control of SEED POTATOES. UNITED NATIONS, New York and Geneva, 2018; 7.2.5. ISTA Statistical Tools for Seed Testing https://www.seedtest.org/en/statistical-tools-for-seed-testing-content---1--3449.html . |
| 7.3. | Kiauliauogės mozaikos virusas (Pepino mosaic virus (PepMV)) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 7.3.1. EPPO standartas PM 7/113 „Pepino mosaic virus“; 7.3.2. EPPO standartas PM 7/125 „ELISA tests for viruses“. |
| 7.4. | Kviečių dryžuotosios mozaikos virusas (Wheat streak mosaic virus WSMV) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 7.4.1. EPPO standartas PM 7/125 „ELISA tests for viruses“. |
| 7.5. | Liucernos mozaikos alfamovirusas (Alfalfa mosaic alfamovirus (AMV)); Agurkų mozaikos kukumovirusas (Cucumber mosaic cucumovirus (CMV)); Bulvių aukubinės mozaikos poteksvirusas (Potato aucuba mosaic potexvirus (PAMV)); | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 7.5.1. EPPO standartas PM 4/28 „Certification scheme for seed potatoes“; 7.5.2. EPPO standartas PM 7/125 „ELISA tests for viruses“. |

| | | | |
|------|--|---|---|
| | <p>Bulvių mop-top pomovirusas (Potato mop-top pomovirus (PMTV));</p> <p>Bulvių potyvirusas V (Potato V potyvirus PVV));</p> <p>Tabako mozaikos tobamovirusas (Tabacco mosaic tobamovirus (TMV));</p> <p>Tabako nekrozės nekrovirusas (Tobacco necrosis necrovirus (TNV));</p> <p>Tabako garbanotosios dryžligės tobravirusas (Tobacco rattle tobravirus (TRV));</p> <p>Pomidorų juodųjų žiedų nepovirusas (Tomato black ring nepovirus (TBRV));</p> <p>Pomidorų mozaikos tobamovirusas (Tomato mosaic tobamovirus (ToMV));</p> <p>Pomidorų dėmėtojo vytulio tospovirusas (Tomato spotted wilt tospovirus (TSWV))</p> | | |
| 7.6. | Pomidorų dėmėtojo vytulio virusas (Tomato spotted wilt virus (TSWV)) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 7.6.1. EPPO standartas PM 7/139 „Tospoviruses (genus Orthotospovirus)“; 7.6.2. EPPO standartas PM 7/125 „ELISA tests for viruses“. |
| 7.7. | Pomidorų lapų garbanotumo New Delhi virusas (Tomato leaf curl New Delhi virus (ToLCNDV)) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 7.7.1. EPPO standartas PM 7/125 „ELISA tests for viruses“; 7.7.2. EPPO standartas PM 7/152 „Begomoviruses“; 7.7.3. M. L. Ruiz, A. Simón, L. Velasco, M. C. García, D. Janssen (2015). First Report of Tomato leaf curl New Delhi virus Infecting Tomato in Spain. Plant Disease vol. 99: 894. 7.7.4. S. J. Gawande, P. Kaundal, N. Nimisha, I. D. Garg (2007). Print capture PCR-A simple technique for the detection of tomato leaf curl new Delhi virus-causal agent of potato apical leaf curl disease in India. Potato journal. 34. 87-88. |

| | | | |
|-------|--|---|---|
| 7.8. | Pomidorų vaisiaus rudųjų raukšlių virusas (Tomato brown rugose fruit virus ToBRFV) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 7.8.1. J. Rodríguez-Mendoza, C. Garcia-Avila, J.A. López-Buenfil, K. Araujo-Ruiz, A. Quezada, J. Cambrón-Crisantos, D. Ochoa-Martínez (2019). Identification of Tomato brown rugose fruit virus by RT-PCR from a coding region or replicase. Mexican Journal of. Phytopathology 37(2) 1-12. 7.8.2. ISTA, Tarptautinė daržovių sėklų sveikatingumo iniciatyva (International Seed Health Initiative for Vegetable Crops, toliau - ISHI-Veg) (2020) Detection of Infectious Tomato brown rugose fruit virus (ToBRFV) in Tomato and Pepper Seed 1-11; 7.8.3. EPPO standartas PM 7/146 „Tomato brown rugose fruit virus“. |
| 7.9. | Pomidorų žiediškosios dėmėtligės virusas (Tomato ringspot virus ToRSV) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 7.9.1. EPPO standartas PM 7/49 „Tomato ringspot nepovirus“; 7.9.2. EPPO standartas PM 7/125 „ELISA tests for viruses“; 7.9.3. M. Samuitienė, I. Zitikaitė, M. Navalinskienė, D. Valiūnas (2003), 4Identification of tomato ringspot nepovirus by RT-PCR. Biologija 2003 Nr. 4 35-38. |
| 7.10. | Rožių skrotelių virusas (Rose Rosette Virus (RRV)) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 7.10.1. S. Bratsch, D. Zlesak, D. Mollov, and B. Lockhart (2017). First Report of Rose rosette virus Associated with Rose Rosette Disease in Rosa hybrida in Minnesota Plant Health Progress 18:2, 102-103; 7.10.2. S. Dobhal et al. (2016). A simplified strategy for sensitive detection of Rose rosette virus compatible with three RT-PCR chemistries, Journal of Virological Methods 232, 47–56; 7.10.3. Babu et al. (2016). Development of a rapid, sensitive TaqMan real-time RT-PCR assay for the detection of Rose rosette virus using multiple gene targets. Journal of Virological Methods 235:41-50. |
| 7.11. | Runkelių gyslų nekrotinio pageltimo furovirusas (Beet necrotic yellow vein furovirus (Rhizomania)) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (šakniavaisiai) | 7.11.1. EPPO standartas PM 7/30 Beet necrotic yellow vein virus (Benyvirus); 7.11.2. EPPO standartas PM 7/125 „ELISA tests for viruses“. |
| 7.12. | Slyvų raupligės virusas (Plum pox virus (Sharka)) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 7.12.1. EPPO standartas PM 7/32 „Plum pox potyvirus“; 7.12.2. EPPO standartas PM 7/125 „ELISA tests for viruses“; 7.12.3. ISPM standartas Nr. 27, DP 02: Plum pox virus. |
| 7.13. | Sprigės nekrotinės dėmėtligės virusas (Impatiens necrotic spot virus (INSV)) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 7.13.1. EPPO standartas PM 7/139 „Tospoviruses (genus Orthotospovirus)“; 7.13.2. EPPO standartas PM 7/125 „ELISA tests for viruses“; 7.13.3. ISPM standartas Nr. 27, DP 24: Tomato spotted wilt virus, Impatiens necrotic spot virus and Watermelon silver mottle virus. |
| 7.14. | Tabako žiediškosios dėmėtligės virusas (Tobacco ringspot virus TRSV) | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | 7.14.1. EPPO standartas PM 7/2 „Tobacco ringspot virus“; 7.14.2. EPPO standartas PM 7/125 „ELISA tests for viruses“. |

| | | | |
|-------|--|---|--|
| 7.15. | sąrašo 7.1 – 7.14 papunkčiuose nurodyti virusai, įskaitant ir kitas jų rūšis | Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys | <p>7.15.1. K. Sahlin, M. C. W. Lim, S. Prost NGSspeciesID: DNA barcode and amplicon consensus generation from long read sequencing data. Ecology and evolution, 2021: 11, 1392-1398 p.;</p> <p>7.15.2. R. Li, S. Salih, S. Hurr (2004) Detection of geminiviruses in sweetpotato by polymerase chain reaction. Plant disease 88(12):1347-1351;</p> <p>7.15.3. A. Saison, P. Gentit (2015) Development of a polyvalent detection method for Begomoviruses presenting a threat to the European tomato industry. Testa-EPPO Conference on diagnostics for plant pests, Angers, 30/11 au 04/12/2015;</p> <p>7.15.4. S.D. Wyatt, J.K. Brown (1996) Detection of subgroup III geminivirus isolates in leaf extracts by degenerate primers and polymerase chain reaction. Phytopathology 86 (12):1288-1293;</p> <p>7.15.5. Sahlin, K., Medvedev, P. De Novo Clustering of Long-Read Transcriptome Data Using a Greedy, Quality-Value Based Algorithm. Journal of Computational Biology. 2020 : 27(4), p. 472-484;</p> <p>7.15.6. EPPO standartas PM 7/125 „ELISA tests for viruses“;</p> <p>7.15.7. EPPO standartas PM 7/129 „DNA barcoding as an identification tool for a number of regulated pests“.</p> |
|-------|--|---|--|

***Augalai** – kaip apibrėžta Reglamento (ES) Nr. 2016/2031 2 straipsnio 1 punkte;

****Augaliniai produktai** – kaip apibrėžta Reglamento (ES) Nr. 2016/2031 2 straipsnio 2 punkte;

*****Kitas objektas** – kaip apibrėžta Reglamento (ES) 2016/2031 2 straipsnio 5 punkte.

Pakeitimai:

1. Valstybinės augalininkystės tarnybos prie Žemės ūkio ministerijos direktoriaus 2021 m. lapkričio 9 d. įsakymas Nr. A1-660 „Dėl Valstybinės augalininkystės tarnybos prie Žemės ūkio ministerijos direktoriaus 2020 m. lapkričio 19 d. įsakymo Nr. A1-602 „Dėl Kenkėjų, tyrimo objektų ir norminių dokumentų / šaltinių sąrašo patvirtinimo“ pakeitimo“.
2. Valstybinės augalininkystės tarnybos prie Žemės ūkio ministerijos direktoriaus 2022 m. rugpjūčio 2 d. įsakymas Nr. A1-414 „Dėl Valstybinės augalininkystės tarnybos prie Žemės ūkio ministerijos direktoriaus 2020 m. lapkričio 19 d. įsakymo Nr. A1-602 „Dėl Kenkėjų, tyrimo objektų ir norminių dokumentų / šaltinių sąrašo patvirtinimo“ pakeitimo“.
3. Valstybinės augalininkystės tarnybos prie Žemės ūkio ministerijos direktoriaus 2022 m. gruodžio 20 d. įsakymas Nr. A1-731 „Dėl Valstybinės augalininkystės tarnybos prie Žemės ūkio ministerijos direktoriaus 2020 m. lapkričio 19 d. įsakymo Nr. A1-602 „Dėl Kenkėjų, tyrimo objektų ir norminių dokumentų / šaltinių sąrašo patvirtinimo“ pakeitimo“.
4. Valstybinės augalininkystės tarnybos prie Žemės ūkio ministerijos direktoriaus 2024 m. sausio 2 d. įsakymas Nr. A1-2 „Dėl Valstybinės augalininkystės tarnybos prie Žemės ūkio ministerijos direktoriaus 2020 m. lapkričio 19 d. įsakymo Nr. A1-602 „Dėl Kenkėjų, tyrimo objektų ir norminių dokumentų / šaltinių sąrašo patvirtinimo“ pakeitimo“.