



**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. T v i r t i n u Fitosanitarinių tyrimų laboratorijoje (skyriuje) nustatomų kenkėjų, tyrimų objektų ir norminių dokumentų / šaltinių sąrašą (pridedama).
2. Į p a r e i g o j u Fitosanitarinių tyrimų laboratoriją (skyrių) nustatyti kenkėjus, vadovaujantis šio įsakymo 1 punktu patvirtintame Fitosanitarinių tyrimų laboratorijoje (skyriuje)

nustatomų kenkėjų, tyrimų objektų ir norminių dokumentų / šaltinių sąrašė nurodytais norminiais dokumentais / šaltiniais.

3. P a v e d u 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, Fitosanitarinių tyrimų laboratorijos (skyriaus), Pasienio kontrolės koordinavimo skyriaus, regioninių skyrių ir pasienio kontrolės punktų fitosanitarijos postų (skyrių) vedėjus.

4. P r i p a ž į s t u netekusiu galios Valstybinės augalininkystės tarnybos prie Žemės ūkio ministerijos direktoriaus 2017 m. gegužės 5 d. įsakymą Nr. A1-249 „Dėl Kenksmingųjų organizmų, tyrimo objektų ir norminių dokumentų sąrašo patvirtinimo“ su visais pakeitimais ir papildymais.

Direktorius

Sergejus Fedotovas

PATVIRTINTA

Valstybinės augalininkystės tarnybos  
 prie Žemės ūkio ministerijos direktoriaus  
 2020 m. lapkričio 19 d. įsakymu Nr. AI-602

FITOSANITARINIŲ TYRIMŲ LABORATORIJOJE (SKYRIUJE) NUSTATOMŲ KENKĖJŲ, TYRIMO OBJEKTŲ IR NORMINIŲ  
 DOKUMENTŲ ŠALTIŲĮ SARAŠAS

Eil. Nr.	Kenkėjas	Tyrimo objektų grupė / tyrimo objektas	Norminis dokumentas / šaltinis
<b>1.</b>	<b>Bakterijos:</b>		
1.1.	<i>Burkholderia caryophylli</i> (Burkholder) Yabuuchi <i>et al.</i>	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> <i>Garnier et al.</i>	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 <a href="http://www.plantbiosecuritydiagnostics.net.au/app/uploads/2018/11/NDP-18-Zebra-chip-Candidatus-Liberibacter-solanacearum-V1.2.pdf">http://www.plantbiosecuritydiagnostics.net.au/app/uploads/2018/11/NDP-18-Zebra-chip-Candidatus-Liberibacter-solanacearum-V1.2.pdf</a> ; 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 michiganensis</i> subsp. <i>insidiosus</i> (McCulloch) Davis <i>et al.</i>	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 <i>et al.</i>	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 michiganensis</i> subsp. <i>sepedonicus</i> (Spieckermann and Kottthoff) Davis <i>et al.</i>	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	1.6.1. Bakterijos <i>Clavibacter michiganensis</i> (Smith) Davis <i>et al.</i> ssp. <i>sepedonicus</i> (Spieckermann et Kottthoff) Davis <i>et al.</i> , sukeliančios žiedinį puvinį, diagnozavimo, nustatymo ir identifikavimo tyrimo metodika,

			patvirtinta Valstybinės augalų apsaugos tarnybos viršininko 2007 m. balandžio 3 d. įsakymu Nr. A1-091 „Dėl bakterijos <i>Clavibacter michiganensis</i> (Smith) Davis <i>et al.</i> ssp. <i>sepedonicus</i> (Spieckermann <i>et</i> Kothoff) Davis <i>et al.</i> , sukeliančios žiedinį puvinį, diagnozavimo, nustatymo ir identifikavimo tyrimo metodikos patvirtinimo“.
1.7.	<i>Curtobacterium flaccumfaciens</i> pv. <i>flaccumfaciens</i> (Hedges) Collins <i>et</i> 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 <i>et al.</i>	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 ( <i>sin. Pectobacterium rhapontici</i> (Millard) Patel & Kulkarni	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	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 <a href="https://apsjournals.apsnet.org/doi/10.1094/PDIS-92-2-0315A?url_ver=Z39-88-003&amp;rft_id=ori:rid:crossref.org&amp;rft_dat=cr_pub%20%20pubmed">https://apsjournals.apsnet.org/doi/10.1094/PDIS-92-2-0315A?url_ver=Z39-88-003&amp;rft_id=ori:rid:crossref.org&amp;rft_dat=cr_pub%20%20pubmed</a> ; 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 <i>et al.</i>	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 <i>et al.</i> 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 <i>et al.</i> (2012). Detection of phytopathogens of the genus <i>Dickeya</i> using a PCR primer prediction pipeline for draft bacterial genome sequences.
1.12.	<i>Pseudomonas savastanoi</i> pv. <i>glycinea</i> ( <i>sin. 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 Petrović 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, Serizawa, Ichicawa, Tsuyumu ir Goto		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.		Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kitas objektas*** / vanduo, auginimo substratas	1.15.1. <i>Ralstonia solanacearum</i> (Smith) Yabuuchi et al. diagnozavimo, aptikimo ir identifikavimo metodika, patvirtinta Valstybinės augalų apsaugos tarnybos viršininko 2007 m. balandžio 3 d. įsakymu Nr. AI-092 „Dėl <i>Ralstonia solanacearum</i> (Smith) Yabuuchi et al. diagnozavimo, aptikimo ir identifikavimo metodikos patvirtinimo“.
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 kamienai)		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> <a href="https://onlinelibrary.wiley.com/doi/full/10.1111/j.1365-3059.2007.01648.x">https://onlinelibrary.wiley.com/doi/full/10.1111/j.1365-3059.2007.01648.x</a> .
1.19.	<i>Xanthomonas euvesicatoria</i> Jones et al. <i>Xanthomonas gardneri</i> (Šutič) Jones et al. <i>Xanthomonas perforans</i> Jones et al. <i>Xanthomonas vesicatoria</i> (Doidge) Vauterin 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.
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	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 <i>et al.</i>	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys		1.22.1. EPPO standartas PM 7/24 <i>Xylella fastidiosa</i> Wells <i>et al.</i>
1.23.	<i>Xylophilus ampelinus</i> (Panagopoulos) Willems <i>et al.</i>	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys		1.23.1. EPPO standartas PM 7/96 <i>Xylophilus ampelinus</i> .
1.24.	Kitos bakterijos	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; 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.
<b>2.</b>	<b>Grybai ir oomicetai:</b>			
2.1.	<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)		2.1.1. Tarptautinė sėklų tyrimų asociacija (International Seed Testing Association, toliau – 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 <a href="https://www.seedtest.org/upload/cms/user/ISTARules2019SHmethods7-007.pdf">https://www.seedtest.org/upload/cms/user/ISTARules2019SHmethods7-007.pdf</a> ; 2.1.2. <i>Alternaria</i> : An Identification Manual. Emmory G. Simmons. 2007, p. 230, 231.
2.2.	<i>Alternaria solani</i> Sorauer	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys		2.2.1. Potato diseases. Agriculture Handbook No. 474. 1976. USDA, p. 22, 23; 2.2.2. Stevenson W. R. <i>et al.</i> (2001). Compendium of Potato Diseases (Second edition), p. 22, 23.
2.3.	<i>Alternaria</i> spp.	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys		2.3.1. <i>Alternaria</i> : An Identification Manual. Emmory G. Simmons. 2007, p. 1–775.
2.4.	<i>Alternaria trititica</i> Prasada & Prabhu	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (grūdai)		2.4.1. Compendium of wheat diseases, APS (1995), p. 25–26; 2.4.2. Chalkley D. (2016). <i>Alternaria</i> leaf blight of wheat- <i>Alternaria trititica</i> . USDA Agricultural Research Service, Systematic Mycology and Microbiology Laboratory – Invasive Fungi Fact Sheets <a href="https://nt.ars-grin.gov/taxadescrptions/factsheets/pdfPrintFile.cfm?thisApp=Alternariatrititica">https://nt.ars-grin.gov/taxadescrptions/factsheets/pdfPrintFile.cfm?thisApp=Alternariatrititica</a> ; 2.4.3. <i>Alternaria</i> : An Identification Manual. Emmory G. Simmons. 2007, p. 636, 637.

2.5.	<i>Ascochyta</i> spp.	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.5.1. Lietuvos grybai X t. (2009), p. 44–107; 2.5.2. Melnik V. A. (2000). Key to the fungi of the genus <i>Ascochyta</i> Lib. (Coelomycetes), p. 1–192.
2.6.	<i>Aspergillus</i> spp.	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.6.1. Pileckis S., Žuklys L., 1974. Augalų apsaugos darbuotojo žinynas, p. 694–695.
2.7.	<i>Bipolaris sorokiniana</i> (Sacc.) Shoemaker (sin. <i>Cochliobolus sativus</i> )	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (grūdai)	2.7.1. Mathur S. B., Kongsdal O. (2003). Common Laboratory Seed Health Testing Methods for Detecting Fungi, p. 71–77; 2.7.2. Mathre D. E. et al., 2003. Diagnosis of Common Root Rot of Wheat and Barley. Plant Management Network <a href="https://www.plantmanagementnetwork.org/pub/php/diagnosticguide/2003/rootrot/">https://www.plantmanagementnetwork.org/pub/php/diagnosticguide/2003/rootrot/</a> .
2.8.	<i>Boeremia foveata</i> (Foister) Aveskamp, Gruyter & Verkley (sin. <i>Phoma foveata</i> )	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.8.1. EPPO standartas PM 3/23 <i>Phoma exigua</i> var. <i>foveata</i> ; 2.8.2. Boerema G. H. et al. (2004). <i>Phoma</i> Identification Manual, p. 266–267.
2.9.	<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)	2.9.1. Boerema G. H. et al. (2004). <i>Phoma</i> Identification Manual, p. 90–91, 240 – 263, plate 1; 2.9.2. 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 <a href="https://apsjournals.apsnet.org/doi/full/10.1094/PDIS-01-16-0050-PDN">https://apsjournals.apsnet.org/doi/full/10.1094/PDIS-01-16-0050-PDN</a> .
2.10.	<i>Botrytis</i> spp.	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.10.1. 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 <a href="https://www.seedtest.org/upload/cms/user/ISTARules2019SHmethods7-007.pdf">https://www.seedtest.org/upload/cms/user/ISTARules2019SHmethods7-007.pdf</a> ; 2.10.2. Pileckis S., Žuklys L., 1974. Augalų apsaugos darbuotojo žinynas, p. 691–693.
2.11.	<i>Ceratobasidium cereale</i> D.I. Murray & Burpee (sin. <i>Rhizoctonia cerealis</i> E.P. Hoeven)	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (grūdai)	2.11.1. Compendium of wheat diseases, APS (1995), p. 48–50; 2.11.2. 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 <a href="https://link.springer.com/article/10.1007/s10658-012-0077-3">https://link.springer.com/article/10.1007/s10658-012-0077-3</a> .
2.12.	<i>Ceratocystis fagacearum</i> (Bretz) J. Hunt. (sin. <i>Bretziella fagacearum</i> (Bretz) Z.W. de Beer, Marinc., T.A.	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.12.1. Pokorny J., How to Collect Field Samples and Identify Oak Wilt Fungus in the Laboratory. USDA NA-FR-01-99 <a href="https://www.dnr.illinois.gov/publications/Documents/00000003.pdf">https://www.dnr.illinois.gov/publications/Documents/00000003.pdf</a> ;

	Duong & M.J. Wingf.)	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.12.2. EPPO standartas PM 7/1 <i>Ceratocystis fagacearum</i> .
2.13.	<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	<p>2.13.1. Westerdijk Fungal Biodiversity Institute. Search on: Taxa Descriptions. <i>Cercospora kikuchii</i> <a href="http://www.wi.knaw.nl/Collections/BioloMICS.aspx?TableKey=1468261600000063&amp;Rec=14433&amp;Fields=All">http://www.wi.knaw.nl/Collections/BioloMICS.aspx?TableKey=1468261600000063&amp;Rec=14433&amp;Fields=All</a>;</p> <p>2.13.2. Cai G. (2004) <i>Cercospora</i> leaf blight of soybean: pathogen vegetative compatibility groups, population structure, and host resistance. LSU Doctoral Disertations <a href="https://digitalcommons.lsu.edu/cgi/viewcontent.cgi?article=4604&amp;context=gradschool_dissertations">https://digitalcommons.lsu.edu/cgi/viewcontent.cgi?article=4604&amp;context=gradschool_dissertations</a> ;</p> <p>2.13.3. Vathakos M.G., Walters H.J. 1979. Production of conidia by <i>Cercospora kikuchii</i> in culture. <i>Phytopathology</i> 69:832-833 <a href="https://www.apsnet.org/publications/phytopathology/backissues/Document/s/1979Articles/Phyto69n08_832.PDF">https://www.apsnet.org/publications/phytopathology/backissues/Document/s/1979Articles/Phyto69n08_832.PDF</a>;</p> <p>2.13.4. Sato T. et al., 2014. Fungi Isolated from Spoiled Bean Sprouts n Japan. <i>JARQ</i> 48 (3), p. 317 – 329 <a href="https://www.jircas.go.jp/sites/default/files/publication/jarq/48-03-08_0.pdf">https://www.jircas.go.jp/sites/default/files/publication/jarq/48-03-08_0.pdf</a>;</p> <p>2.13.5. CAB. Plantwise Knowledge Bank. Purple seed stain. <i>Cercospora kikuchii</i>; <a href="https://www.plantwise.org/knowledgebank/datasheet/12234">https://www.plantwise.org/knowledgebank/datasheet/12234</a>.</p>
2.14.	<i>Claviceps</i> spp.	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (grūdai)	<p>2.14.1. Pileckis S., Žuklys L., 1974. Augalų apsaugos darbuotojo žinynas, p. 529–530;</p> <p>2.14.2. Wiese M. V. (1998). Compendium of Wheat Diseases (Second edition), p. 14–15;</p> <p>2.14.3. Interactive Agricultural Ecological Atlas of Russia and Neighboring Countries. Diseases. <i>Claviceps purpurea</i> (Fr.:Fr.) Tul.- Ergot <a href="http://www.agroatlas.ru/en/content/diseases/Secalis/Secalis_Claviceps_purpurea/">http://www.agroatlas.ru/en/content/diseases/Secalis/Secalis_Claviceps_purpurea/</a>.</p>
2.15.	<i>Cochliobolus</i> spp.	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	<p>2.15.1. Varpinių javų mikromicetai. Špokauskienė O. 1989. Botanikos institutas, p. 132, 133;</p> <p>2.15.2. Mathre D. E. et al., 2003. Diagnosis of Common Root Rot of Wheat and Barley. Plant Management Network <a href="https://www.plantmanagementnetwork.org/pub/php/diagnosticguide/2003/rootrot/">https://www.plantmanagementnetwork.org/pub/php/diagnosticguide/2003/rootrot/</a>;</p> <p>2.15.3. Vade-Mecum of Microbiology. Oxoid. 1993, p. 107.</p>



2.16.	<i>Coleosporium</i> spp.	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.16.1. Lietuvos grybai V t., 1 (1991), p. 63–74.
2.17.	<i>Colletotrichum acutatum</i> J. H. Simmonds	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.17.1. Warton P. S., Dieguez-Uribeondo J., 2004. The biology of <i>Colletotrichum acutatum</i> . Anales del Jardin Botanico de Madrid 61 (1): 3–22 <a href="http://www.rjb.csic.es/jardinbotanico/ficheros/documentos/pdf/anales/2004/Anales_61(1)_003_022.pdf">http://www.rjb.csic.es/jardinbotanico/ficheros/documentos/pdf/anales/2004/Anales_61(1)_003_022.pdf</a> .
2.18.	<i>Colletotrichum gloeosporioides</i> (Penz.) Penz. & Sacc.	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.18.1. Lietuvos grybai IX t. (1998), p. 90–92; 2.18.2. Warton P. S., Dieguez-Uribeondo J., 2004. The biology of <i>Colletotrichum acutatum</i> . Anales del Jardin Botanico de Madrid 61 (1): 3–22 <a href="http://www.rjb.csic.es/jardinbotanico/ficheros/documentos/pdf/anales/2004/Anales_61(1)_003_022.pdf">http://www.rjb.csic.es/jardinbotanico/ficheros/documentos/pdf/anales/2004/Anales_61(1)_003_022.pdf</a> .
2.19.	<i>Colletotrichum graminicola</i> (Ces.) G.W. Wilson	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.19.1. Lietuvos grybai IX t. (1998), p. 77, 78; 2.19.2. Westerdijk Fungal Biodiversity Institute. Search on: Taxa Descriptions. <i>Colletotrichum graminicola</i> (Ces.) Wilson, Phytopathology 4: 110, 1914 <a href="http://www.westerdijkinstitute.nl/Collections/BioloMICS.aspx?TableKey=14682616000000063&amp;Rec=13956&amp;Fields=All">http://www.westerdijkinstitute.nl/Collections/BioloMICS.aspx?TableKey=14682616000000063&amp;Rec=13956&amp;Fields=All</a> ; 2.19.3. Compendium of wheat diseases, APS (1995), p. 28, 29.
2.20.	<i>Colletotrichum lindemuthianum</i> (Sacc. & Magnus) Briosi & Cavara	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (sėklos)	2.20.1. Lietuvos grybai IX t. (1998), p. 80, 81. 2.20.2. ISTA. Validated Seed Health Testing Methods. 7-006: Detection of <i>Colletotrichum lindemuthianum</i> in <i>Phaseolus vulgaris</i> (bean) seed <a href="https://www.seedtest.org/upload/cms/user/ISTARules2018SHmethod7-006_updated20171109.pdf">https://www.seedtest.org/upload/cms/user/ISTARules2018SHmethod7-006_updated20171109.pdf</a> , <a href="https://www.seedtest.org/upload/cms/user/ISTARules2019SHmethods7-006.pdf">https://www.seedtest.org/upload/cms/user/ISTARules2019SHmethods7-006.pdf</a> .
2.21.	<i>Colletotrichum</i> spp.	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.21.1. Lietuvos grybai IX t. (1998), p. 76–92.
2.22.	<i>Cronartium</i> spp.	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.22.1. CABI, 1997. Quarantine Pests for Europe (Second Edition), p. 699–728.
2.23.	<i>Cryphonectria parasitica</i> (Murrill) M.E. Barr	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.23.1. EPPO standartas PM 7/45 <i>Cryphonectria parasitica</i> .
2.24.	<i>Didymascella thujina</i> (E. J. Durand) Maire	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.24.1. Butin H. (1995). Tree Diseases and Disorders. Causes, Biology and Control in Forest and Amenity Trees, p. 45–47.

2.25.	<i>Didymella fabae</i> G.J. Jellis & Punith. (sin. <i>Ascochyta fabae</i> )	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (grūdai)	2.25.1. Chalkley D. (2014). <i>Ascochyta</i> blight of broad beans- <i>Didymella fabae-Ascochyta fabae</i> . USDA Agricultural Research Service, Systematic Mycology and Microbiology Laboratory – Invasive Fungi Fact Sheets <a href="https://nt.ars-grin.gov/taxadescriptions/factsheets/pdfPrintFile.cfm?thisApp=Didymellafabae">https://nt.ars-grin.gov/taxadescriptions/factsheets/pdfPrintFile.cfm?thisApp=Didymellafabae</a> .
2.26.	<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	2.26.1. Westerdijk Fungal Biodiversity Institute, Taxa descriptions. <i>Phoma medicaginis</i> Malbr. & Roum. var. <i>pinodella</i> (Jones) Boerema Netherlands Journal of Plant Pathology 71: 88 1965 <a href="http://www.westerdijkinstitute.nl/Collections/BioloMICS.aspx?TableKey=1468261600000063&amp;Rec=14812&amp;Fields=All">http://www.westerdijkinstitute.nl/Collections/BioloMICS.aspx?TableKey=1468261600000063&amp;Rec=14812&amp;Fields=All</a> ; 2.26.2. Boerema G. H. et al. (2004). <i>Phoma</i> Identification Manual. p. 286–288.
2.27.	<i>Didymella pisi</i> Chilvers, J. D. Rogers & Peever (sin. <i>Ascochyta pisi</i> Lib.)	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (grūdai)	2.27.1. Melnik V. A. (2000). Key to the fungi of the genus <i>Ascochyta</i> Lib. (Coelomycetes), p. 50, 51.
2.28.	<i>Diplodia</i> spp.	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.28.1. Lietuvos grybai X t. (2009), p. 129–153.
2.29.	<i>Dothiostroma septosporum</i> (Dotog.) M. Morelet (sin. <i>Mycosphaerella pini</i> ), <i>Lecanosticta acicola</i> (Thuem.) Syd. (sin. <i>Mycosphaerella dearnessii</i> ), <i>Dothiostroma pini</i> Hulbary	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (spygliai)	2.29.1. EPPO standartas PM 7/46 <i>Lecanosticta acicola</i> (formerly <i>Mycosphaerella dearnessii</i> ), <i>Dothiostroma septosporum</i> (formerly <i>Mycosphaerella pini</i> ) and <i>Dothiostroma pini</i> .
2.30.	<i>Erysyphe necator</i> Schwein	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.30.1. Lietuvos grybai III t. (1997), p. 131, 132.
2.31.	<i>Fusarium avenaceum</i> (Fr.) Sacc. (sin. <i>Gibberella avenacea</i> R. J. Cook)	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.31.1. Mathur S. B., Kongsdal O. (2003). Common Laboratory Seed Health Testing Methods for Detecting Fungi, p. 71–77; 2.31.2. Nelson P. E., Toussoun T. A., Marasas W. F. O. (1983). <i>Fusarium</i> Species. An Illustrated Manual for Identification, p. 1–40, 44–46, 80–83; 2.31.3. The <i>Fusarium</i> laboratory Manual. John F. Leslie and Brett A. Summerell. 2006, p. 1–30, 101–118, 132, 133.
2.32.	<i>Fusarium circinatum</i> Nirenberg & O' Donell (sin. <i>Gibberella circinata</i> Nirenberg & O' Donell et al.)	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (kankorėžiai, sėklos)	2.32.1. EPPO standartas PM 7/91 <i>Fusarium circinatum</i> .
2.33.	<i>Fusarium graminearum</i> Schwabe (sin. <i>Gibberella zeae</i> (Schwein.) Petch)	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (grūdai)	2.33.1. Mathur S. B., Kongsdal O. (2003). Common Laboratory Seed Health Testing Methods for Detecting Fungi, p. 71–77; 2.33.2. Nelson P. E., Toussoun T. A., Marasas W. F. O. (1983). <i>Fusarium</i>

2.34.	<i>Fusarium langsethiae</i> Torp & Nirenberg	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	<p>Species. An Illustrated Manual for Identification, p. 1–40, 44–48, 118–120;</p> <p>2.33.3. The <i>Fusarium</i> laboratory Manual. John F. Leslie and Brett A. Summerell. 2006, p. 1–30, 101–118, 176–179.</p> <p>2.34.1. Species diversity and geographical distribution of <i>Fusarium</i> species on winter wheat in two regions of Sweden. El Khosht F. 2010 <a href="https://stud.epsilon.slu.se/1921/1/EIKhosht_f_101013.pdf">https://stud.epsilon.slu.se/1921/1/EIKhosht_f_101013.pdf</a>;</p> <p>2.34.2. 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</p> <p><a href="https://www.sciencedirect.com/science/article/abs/pii/S01681605030006172">https://www.sciencedirect.com/science/article/abs/pii/S01681605030006172</a></p> <p>2.34.3. 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</p> <p><a href="https://apsjournals.apsnet.org/doi/abs/10.1094/PDIS-92-3-0488A">https://apsjournals.apsnet.org/doi/abs/10.1094/PDIS-92-3-0488A</a>.</p>
2.35.	<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	<p>2.35.1. Mathur S. B., Kongsdal O. (2003). Common Laboratory Seed Health Testing Methods for Detecting Fungi, p. 71–77;</p> <p>2.35.2. 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;</p> <p>2.35.3. The <i>Fusarium</i> laboratory Manual. John F. Leslie and Brett A. Summerell. 2006, p. 1–30, 101–118, 212–218.</p>
2.36.	<i>Fusarium</i> spp.	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (grūdai, sėklos)	<p>2.36.1. Mathur S. B., Kongsdal O. (2003). Common Laboratory Seed Health Testing Methods for Detecting Fungi, p. 71–77;</p> <p>2.36.2. Nelson P. E., Toussoun T. A., Marasas W. F. O. (1983). <i>Fusarium</i> Species. An Illustrated Manual for Identification, p. 1–193;</p> <p>2.36.3. The <i>Fusarium</i> laboratory Manual. John F. Leslie and Brett A. Summerell. 2006, p. 1–388.</p>
2.37.	<i>Fusarium sporotrichioides</i> Sherb.	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	<p>2.37.1. Mathur S. B., Kongsdal O. (2003). Common Laboratory Seed Health Testing Methods for Detecting Fungi, p. 71–77;</p> <p>2.37.2. 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;</p> <p>2.37.3. The <i>Fusarium</i> laboratory Manual. John F. Leslie and Brett A. Summerell. 2006, p. 1–30, 101–118, 256, 257.</p>
2.38.	<i>Fusicoccum putrefaciens</i> Shear	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.38.1. Caruso F. L., Ramsdell D. C. (1995). Compendium of Blueberry and Cranberry Diseases, p. 15, 36.
2.39.	<i>Gaeumannomyces avenae</i> (E. M.	Augalai* / gyvi augalai ir	2.39.1. The Development and Utilization of Assays to characterize

	Turner) Hern.-Restr. & Crous (sin. <i>Gaeumannomyces graminis</i> var. <i>avenae</i> (E. M. Turner) Dennis	gyvos augalų dalys	Populations of <i>GAEUMANNOMYCES GRAMINIS</i> . Thomas S. L. 2004, p. 17–47 <a href="https://etd.ohiolink.edu/rws_etd/document/get/osu1087531238/inline">https://etd.ohiolink.edu/rws_etd/document/get/osu1087531238/inline</a> ; 2.39.2. Bartone H. A. <i>Gaeumannomyces graminis</i> – The Take-all Fungus <a href="https://projects.ncsu.edu/cals/course/pp728/Gaeumannomyces/Gaeumannomyces_graminis.htm">https://projects.ncsu.edu/cals/course/pp728/Gaeumannomyces/Gaeumannomyces_graminis.htm</a> ; 2.39.3. Domsch K. H., Gams W. Fungi in agricultural soils. 1972, p. 78-81; 2.39.4. McMillan V. E. Identification and characterisation of resistance of the take-all fungus in wheat. University of Exeter. 2012 <a href="https://ore.exeter.ac.uk/repository/bitstream/handle/10871/8221/McMillanV.pdf?sequence=2&amp;isAllowed=y">https://ore.exeter.ac.uk/repository/bitstream/handle/10871/8221/McMillanV.pdf?sequence=2&amp;isAllowed=y</a> .
2.40.	<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	2.40.1. The Development and Utilization of Assays to characterize Populations of <i>GAEUMANNOMYCES GRAMINIS</i> . Thomas S. L. 2004, p. 17–47; <a href="https://etd.ohiolink.edu/rws_etd/document/get/osu1087531238/inline">https://etd.ohiolink.edu/rws_etd/document/get/osu1087531238/inline</a> ; 2.40.2. Bartone H. A. <i>Gaeumannomyces graminis</i> – The Take-all Fungus <a href="https://projects.ncsu.edu/cals/course/pp728/Gaeumannomyces/Gaeumannomyces_graminis.htm">https://projects.ncsu.edu/cals/course/pp728/Gaeumannomyces/Gaeumannomyces_graminis.htm</a> ; 2.40.3. Domsch K. H., Gams W. Fungi in agricultural soils. 1972, p. 78-81; 2.40.4. Identification and characterisation of resistance of the take-all fungus in wheat. University of Exeter. 2012 <a href="https://ore.exeter.ac.uk/repository/bitstream/handle/10871/8221/McMillanV.pdf?sequence=2&amp;isAllowed=y">https://ore.exeter.ac.uk/repository/bitstream/handle/10871/8221/McMillanV.pdf?sequence=2&amp;isAllowed=y</a> .
2.41.	<i>Geosmithia morbida</i> & vect. <i>Pityophthorus juglandis</i>	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.41.1. Thousand Cancers Disease Survey. Guidelines for 2020. 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 <a href="https://www.aphis.usda.gov/plant_health/plant_pest_info/tcd/downloads/tcd-survey-guidelines.pdf">https://www.aphis.usda.gov/plant_health/plant_pest_info/tcd/downloads/tcd-survey-guidelines.pdf</a> .
2.42.	<i>Globisporangium splendens</i> (Hans Braun) Uzuhashi, Tojo & Kakish. (sin. <i>Pythium splendens</i> Hans Braun)	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.42.1. Van der Plaats-Niterink, J. 1981. Monograph of the genus <i>Pythium</i> . Studies in Mycology, No. 21. <a href="http://www.westerdijkinstituut.nl/publications/1021/content_files/content.htm">http://www.westerdijkinstituut.nl/publications/1021/content_files/content.htm</a> ; 2.42.2. Westerdijk Fungal Biodiversity Institute. Search on: Taxa Descriptions. <i>Pythium splendens</i> <a href="http://www.westerdijkinstituut.nl/Collections/BioloMICS.aspx?TableKey">http://www.westerdijkinstituut.nl/Collections/BioloMICS.aspx?TableKey</a>

				=14682616000000067&Rec=23683&Fields=All.
2.43.	<i>Hymenoscyphus pseudoalbidus</i> V. Queloz et all. (sin. <i>Chalara fraxinea</i> )		Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.43.1. EPPO standartas PM 7/117 <i>Hymenoscyphus pseudoalbidus</i> ; 2.43.2. EPPO standartas PM 7/129 (1) DNA barcoding as an identification tool for selected EU-regulated plant pests.
2.44.	<i>Hymenula cerealis</i> Ellis & Everth. (sin. <i>Cephalosporium gramineum</i> Y. Nisik & Ikata)		Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.44.1. Compendium of wheat diseases, APS (1995), p. 26–28; 2.44.2. BugwoodWiki: High Plains Integrated Pest management: Cephalosporium stripe <a href="https://wiki.bugwood.org/HPIP/M:Cephalosporium_Stripe">https://wiki.bugwood.org/HPIP/M:Cephalosporium_Stripe</a>
2.45.	<i>Kabatina</i> spp.		Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.45.1. Lietuvos grybai IX t. (1998), p. 33–35.
2.46.	<i>Lophodermium pinastri</i> (Schrad.) Chevall., <i>Lophodermium seditiosum</i> Minter, Staley & Millar		Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (spygliai)	2.46.1. Butin H. (1995). Tree Diseases and Disorders. Causes, Biology and Control in Forest and Amenity Trees, p. 31–33.
2.47.	<i>Lophodermium</i> spp.		Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (spygliai)	2.47.1. Compendium of conifer diseases, APS (1997), p. 61.
2.48.	<i>Microdochium nivale</i> (Fr.) Samuels & I.C. Hallett (sin. <i>Fusarium nivale</i> (Fr.) Sorauer)		Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (grūdai)	2.48.1. Mathur S. B., Kongsdal O. (2003). Common Laboratory Seed Health Testing Methods for Detecting Fungi, p. 71–77; 2.48.2. 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.
2.49.	<i>Monilinia fructicola</i> (G. Winter) Honey, <i>Monilinia fructigena</i> Honey, <i>Monilinia laxa</i> (Aderh. & Ruhland) Honey, <i>Monilinia polystroma</i> (G. Leeuwen) L. M. Kohn		Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.49.1. EPPO standartas PM 7/18 <i>Monilinia fructicola</i> .
2.50.	<i>Mycosphaerella chrysanthemi</i> (Tassi) Tomilin (sin. <i>Didymella ligulicola</i> )		Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.50.1. Tarptautinis žemės ūkio ir biotechnologijų centras (Centre for Agriculture and Biosciences International, toliau – CABI), 1997. Quarantine Pests for Europe (Second Edition), p. 742–746.
2.51.	<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)	2.51.1. Sullivan, M. 2010. CPHST Pest Datasheet for <i>Pseudocercospora pini-densiflorae</i> . USDA-APHISPPQ-CPHST. Revised June 2015 by D. Z. Mackesy <a href="http://download.ceris.purdue.edu/file/3052">http://download.ceris.purdue.edu/file/3052</a> .
2.52.	<i>Mycosphaerella graminicola</i> (Fuckel) J. Schröt. (sin. <i>Septoria tritici</i> Berck. & M.A. Curtis)		Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (grūdai)	2.52.1. Compendium of wheat diseases, APS (1995), p. 43–45; 2.52.2. Lietuvos grybai X t., 3. (2003), p. 153, 154.

2.53.	<i>Mycosphaerella</i> sp.	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.53.1. Crous P. W. et al., 2000. The genus <i>Mycosphaerella</i> and its anamorphs. <i>Studies in Mycology</i> , No. 45: 107–121 <a href="https://www.fabinet.up.ac.za/publication/pdfs/638-2000_crous_aproot_kang_braun_wingfield_studies_in_mycol.pdf">https://www.fabinet.up.ac.za/publication/pdfs/638-2000_crous_aproot_kang_braun_wingfield_studies_in_mycol.pdf</a> .
2.54.	<i>Nematostoma parasiticum</i> (R. Hartig) M. E. Barr (sin. <i>Herpotrichia parasitica</i> (R. Hartig) Rostr.)	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.54.1. Butin H. (1995). Tree Diseases and Disorders. Causes, Biology and Control in Forest and Amenity Trees, p. 39, 40.
2.55.	<i>Oculimacula yallundae</i> (Walwork & Spooner) Crous & W. Gams (sin. <i>Pseudocercospora herpotrichoides</i> (Fron) Deighton)	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (grūdai)	2.55.1. Compendium of wheat diseases, APS (1995), p. 47–48; 2.55.2. Sumino A. et al. 1991. A Selective Medium for Isolation of <i>Pseudocercospora herpotrichoides</i> from Soil. <i>Ann. Phytopath. Soc. Japan</i> 57: 485–491 <a href="https://www.jstage.jst.go.jp/article/jjphytopath/1918/57/4/57_4_485/_pdf">https://www.jstage.jst.go.jp/article/jjphytopath/1918/57/4/57_4_485/_pdf</a> .
2.56.	<i>Oidium</i> sp.	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.56.1. Lietuvos grybai III t. (1997), p. 141–149.
2.57.	<i>Parastagonospora nodorum</i> (Berk.) Quaedvl., Verkley & Crous (sin. <i>Septoria nodorum</i> (Berk.) Berk.)	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (grūdai)	2.57.1. Compendium of wheat diseases, APS (1995), p. 43–45; 2.57.2. Lietuvos grybai X t. (2003), p. 150, 151; 2.57.3. ISTA. Validated Seed Health Testing Methods. 7-014: Detection of <i>Stagonospora nodorum</i> in <i>Triticum aestivum</i> (wheat) seed <a href="https://www.seedtest.org/upload/cms/user/ISTARules2019SHmethods7-014.pdf">https://www.seedtest.org/upload/cms/user/ISTARules2019SHmethods7-014.pdf</a> .
2.58.	<i>Penicillium expansum</i> Link (sin. <i>Penicillium glaucum</i> Stoll)	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.58.1. Cardoso P.G. et al. Morphological and molecular differentiation of the pectinase producing fungi <i>Penicillium expansum</i> and <i>Penicillium griseoroseum</i> . <i>Brasilian Journal of Microbiology</i> . Vol. 38. No. 1 Mar. 2007 <a href="https://www.scielo.br/scielo.php?pid=S1517-83822007000100015&amp;script=sci_arttext">https://www.scielo.br/scielo.php?pid=S1517-83822007000100015&amp;script=sci_arttext</a> ; 2.58.2. Visagie C.M. et al. Identification and nomenclature of the genus <i>Penicillium</i> . <i>Studies in Mycology</i> . Vol. 78., 2014, p. 343-371 <a href="https://www.sciencedirect.com/science/article/pii/S0166061614000074">https://www.sciencedirect.com/science/article/pii/S0166061614000074</a> ; 2.58.3. Vico I., Nikolic M., 2014. Identification of <i>Penicillium expansum</i> causing postharvest blue mold decay of apple fruit. <i>Pestic. Phytomed.</i> (Belgrade), 29(4), 2014, p. 257-266 <a href="https://www.researchgate.net/publication/272365680_Identification_of_Penicillium_expansum_causing_postharvest_blue_mold_decay_of_apple_fruit">https://www.researchgate.net/publication/272365680_Identification_of_Penicillium_expansum_causing_postharvest_blue_mold_decay_of_apple_fruit</a> ; 2.58.4. <i>P. expansum</i> konidijakočių ir konidijų foto: <a href="https://www.researchgate.net/figure/Morphology-of-conidiophores-and-">https://www.researchgate.net/figure/Morphology-of-conidiophores-and-</a>

				conidia-isolate-JP1-terverticillate-conidiophores_fig4_272365680; 2.58.5 . <i>P. expansum</i> kolonijų foto: <a href="https://www.researchgate.net/figure/Colony-morphology-on-differential-media-isolate-JP1-a-CYA-obverse-b-CYA-reverse_fig7_272365680">https://www.researchgate.net/figure/Colony-morphology-on-differential-media-isolate-JP1-a-CYA-obverse-b-CYA-reverse_fig7_272365680</a>
2.59.	<i>Peronospora</i> spp.		Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.59.1. Lietuvos grybai I t. (1995), p. 141–238.
2.60.	<i>Peronospora viciae</i> f.sp. <i>psi</i> Boerema & Verth.		Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (grūdai)	2.60.1. Lietuvos grybai I t. (1995), p. 208; 2.60.2. Pileckis S. et al. Daržovių kenkejai ir ligos. 2008, p. 364, 365 <a href="http://dspace.lzuu.lt/handle/1/562">http://dspace.lzuu.lt/handle/1/562</a> .
2.61.	<i>Pestalotiopsis</i> spp.		Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.61.1. Lietuvos grybai IX t. (1998), p. 136–140.
2.62.	<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 (grūdai)	2.62.1. Melnik V. A. (2000). Key to the fungi of the genus <i>Ascochyta</i> Lib. (Coelomycetes), p. 50.
2.63.	<i>Phyllosticta citricarpa</i> (McAlpine) Aa (sin. <i>Guignardia citricarpa</i> )		Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.63.1. EPPO standartas PM 7/17 <i>Phyllosticta citricarpa</i> ; 2.63.2. EPPO standartas PM 7/129 (1) DNA barcoding as an identification tool for selected EU-regulated plant pests.
2.64.	<i>Phymatotrichopsis omnivora</i> (Duggar) Hennebert		Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kitas objektas*** / auginimo substratas	2.64.1. Data Sheets on Quarantine Pests. <i>Phymatotrichopsis omnivora</i> . CABI & EPPO, 1990, p. 876–878; 2.64.2. 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 <a href="https://www.apsnet.org/publications/phytopathology/backissues/Documents/1982Articles/Phyto72n04_409.PDF">https://www.apsnet.org/publications/phytopathology/backissues/Documents/1982Articles/Phyto72n04_409.PDF</a> .
2.65.	<i>Phytophthora alni</i> Brasier & S.A. Kirk		Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.65.1. Sullivan, M. 2010. CPHST Pest Datasheet for <i>Phytophthora alni</i> . USDA-APHIS-PPQ-CPHST <a href="http://download.ceris.purdue.edu/file/677">http://download.ceris.purdue.edu/file/677</a> ; 2.65.2. Key for Identification of Common <i>Phytophthora</i> Species Multi User (flash drive format). Jean Beagle Ristaino. 2011.
2.66.	<i>Phytophthora fragariae</i> Hickman		Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.66.1. CABI, 1997. Quarantine Pests for Europe (Second Edition), p. 886–895; 2.66.2. Key for Identification of Common <i>Phytophthora</i> Species Multi User (flash drive format). Jean Beagle Ristaino. 2011; 2.66.3. 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 <a href="https://link.springer.com/article/10.1007/s41348-016-0007-2">https://link.springer.com/article/10.1007/s41348-016-0007-2</a> ; 2.66.4. 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 <a href="https://pdfs.semanticscholar.org/7cbd/33c71b6d7f0adc09dc112b4135e40121ea84.pdf">https://pdfs.semanticscholar.org/7cbd/33c71b6d7f0adc09dc112b4135e40121ea84.pdf</a> .
2.67.	<i>Phytophthora infestans</i> (Mont.) de Bary	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.67.1. Potato diseases. Agriculture Handbook No. 474. 1976. USDA, p. 25, 26; 2.67.2. Stevenson W. R. et al. (2001). Compendium of Potato Diseases (Second edition), p. 28–30; 2.67.3. A Key to the Identification of Common <i>Phytophthora</i> species. Methods of Isolation of <i>Phytophthora</i> species. Species factsheets tables of contents.
2.68.	<i>Phytophthora ramorum</i> Werres, De Cock & Man in 't Veld	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kitas objektas** / auginimo substratas, vanduo	2.68.1. EPPO standartas PM 7/66 <i>Phytophthora ramorum</i> .; 2.68.2. Key for Identification of Common <i>Phytophthora</i> Species Multi User (flash drive format). Jean Beagle Ristaino. 2011.
2.69.	<i>Phomopsis longicolla</i> Hobbs (sin. <i>Diaporthe longicolla</i> (Hobbs) J. M. Santos, Vrandečić & A. J. L. Phillips	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.69.1. Shuxian Li (2011). <i>Phomopsis</i> Seed Decay of Soybean, Soybean – Molecular Aspects of Breeding, Dr. Aleksandra Sudaric (Ed.); 2.69.2. Shuxian Li et al. (2015). Draft genome sequence of <i>Phomopsis longicolla</i> isolate MSPL 10-6. Genomics Data 3 (2015) 55–56 <a href="https://reader.elsevier.com/reader/sd/pii/S2213596014001202?token=C131B9D41BE4A2D5E08EE7B0C2A59A06ED7EA0761590A9EAABC09AF77034620D0173506F01C3BFB14D3D1FCCB95DBE98">https://reader.elsevier.com/reader/sd/pii/S2213596014001202?token=C131B9D41BE4A2D5E08EE7B0C2A59A06ED7EA0761590A9EAABC09AF77034620D0173506F01C3BFB14D3D1FCCB95DBE98</a> .
2.70.	<i>Phomopsis phaseoli</i> (Desm.) Sacc. (sin. <i>Diaporthe phaseolorum</i> (Cooke & Ellis) Sacc.)	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (sėklos)	2.70.1. ISTA. Validated Seed Health Testing Methods. 7-016: Detection of <i>Phomopsis</i> complex in <i>Glycine max</i> (soybean, soya bean) seed <a href="https://www.seedtest.org/upload/cms/user/ISTARules2019SHmethods7-016.pdf">https://www.seedtest.org/upload/cms/user/ISTARules2019SHmethods7-016.pdf</a> ; 2.70.2. Santos J.M. et al. Resolving the <i>Diaporthe</i> species occurring on soybean in Croatia. Persoonia. 2011 Dec; 27: 9–19 <a href="https://www.ingentaconnect.com/content/nhm/pimj/2011/00000027/00000001/art00002;jsessionid=1eijpgtiynx2d.x-ic-live-01">https://www.ingentaconnect.com/content/nhm/pimj/2011/00000027/00000001/art00002;jsessionid=1eijpgtiynx2d.x-ic-live-01</a> .
2.71.	<i>Phomopsis vaccinii</i> Shear. (sin. <i>Diaporthe vaccinii</i> Shear.)	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.71.1. EPPO standartas PM 7/86 <i>Diaporthe vaccinii</i> ; 2.71.2. EPPO standartas PM 7/129 (1) DNA barcoding as an identification tool for selected EU-regulated plant pests.



2.72.	<i>Plasmopara viticola</i> (Berk. & M. A. Curtis) Berl. & De Toni	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.72.1. Lietuvos grybai I t. (1995), p. 122, 123.
2.73.	<i>Puccinia horiana</i> Hennings	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.73.1. EPPO standartas PM 7/27 <i>Puccinia horiana</i> .
2.74.	<i>Puccinia recondita</i> Roberge ex Desm. (sin. <i>Puccinia triticina</i> Erikss.)	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (grūdai)	2.74.1. Compendium of wheat diseases, APS (1995), p. 40–41.
2.75.	<i>Pyrenophora teres</i> Drechsler (sin. <i>Helminthosporium hordei</i> Eidam)	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.75.1. CMI Descriptions of Pathogenic Fungi and Bacteria, 1988. No. 390.
2.76.	<i>Pyrenophora tritici - repentis</i> (Died.) Drechsler (sin. <i>Helminthosporium tritici - repentis</i> Died.)	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (grūdai)	2.76.1. Compendium of wheat diseases, APS (1995), p. 42–43.
2.77.	<i>Sclerophthora macrospora</i> (Sacc.) Thirum., C.G. Shaw & Naras.	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.77.1. Lietuvos grybai I t. (1995), p. 114, 115; 2.77.2. Compendium of wheat diseases, APS (1995), p. 35–37; 2.77.3. Hyeong Jin-Jee et al. A Simple Method for Sporangial Formation of the Rice Downy Mildew Pathogen, <i>Sclerophthora macrospora</i> . The Plant Pathology Journal, 18(2): 77–80 (2002) <a href="https://www.researchgate.net/publication/315674904_A_Simple_Method_for_Sporangial_Formation_of_the_Rice_Downy_Mildew_Pathogen_Sclerophthora_macrospora">https://www.researchgate.net/publication/315674904_A_Simple_Method_for_Sporangial_Formation_of_the_Rice_Downy_Mildew_Pathogen_Sclerophthora_macrospora</a> .
2.78.	<i>Septoria pisi</i> Westendorp	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.78.1. Pileckis S. et al. Daržovių kenkėjai ir ligos. 2008, p. 374. <a href="http://dspace.lzuu.lt/handle/1/562">http://dspace.lzuu.lt/handle/1/562</a>
2.79.	<i>Septoria</i> spp.	Augalai / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (grūdai)	2.79.1. Mathur S. B., Kongsdal O. (2003). Common Laboratory Seed Health Testing Methods for Detecting Fungi, p. 71–77; 2.79.2. Lietuvos grybai X t. (2003).
2.80.	<i>Stagonosporopsis cucurbitacearum</i> (Fr.) Aveskamp, Gruyter & Verkley (sin. <i>Ascochyta cucumis</i> Fautrey & Roum.)	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.80.1. Pileckis S. et al. Daržovių kenkėjai ir ligos. 2008, p. 374 <a href="http://dspace.lzuu.lt/handle/1/562">http://dspace.lzuu.lt/handle/1/562</a> ; 2.80.2. Compendium of Cucurbit Diseases, APS (1998), p. 27, 28; 2.80.3. Mounni 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 <a href="https://www.researchgate.net/figure/Morphological-characteristics-of-Stagonosporopsis-cucurbitacearum-A-Row-of-pycnidia-on_fig2_332291154">https://www.researchgate.net/figure/Morphological-characteristics-of-Stagonosporopsis-cucurbitacearum-A-Row-of-pycnidia-on_fig2_332291154</a> ; 2.80.4. Keinath, A. P. 2013. Diagnostic guide for gummy stem blight and

2.81.	<i>Stenocarpella macrospora</i> (Earle) B. Sutton, <i>Stenocarpella maydis</i> (Berk.) B. Sutton	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	black rot on cucurbits. Online. Plant Health Progress <a href="http://www.plantmanagementnetwork.org/pub/php/diagnosticguide/2013/cucurbit/">http://www.plantmanagementnetwork.org/pub/php/diagnosticguide/2013/cucurbit/</a> 2.81.1. Data Sheets on Quarantine Pests. <i>Stenocarpella macrospora</i> and <i>Stenocarpella maydis</i> . CABI & EPPO, 1990; 2.81.2. Lamprecht S.C. et al., 2011. <i>Diaporthaceae</i> associated with root and crown rot of maize. <i>Ima Fungus</i> , Volume 2, No 1:13–24 <a href="https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC3317362/">https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC3317362/</a> ; 2.81.3. Seed Testing of Maize and Wheat. A Laboratory Guide. CIMMYT, p. 52, 53 <a href="https://repository.cimmyt.org/xmlui/bitstream/handle/10883/576/63511.pdf?sequence=1">https://repository.cimmyt.org/xmlui/bitstream/handle/10883/576/63511.pdf?sequence=1</a> .
2.82.	<i>Synchytrium endobioticum</i> (Schilb.) Percival	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (bulvių stiebagumbiai); kitas objektas*** / auginimo substratas	2.82.1. EPPO standartas PM 7/28 <i>Synchytrium endobioticum</i> .; 2.82.2. EPPO standartas PM 3/59 <i>Synchytrium endobioticum</i> descheduling of previously infested plots.
2.803	<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	2.83.1. Compendium of potato diseases, APS (2001), p. 43, 44.
2.84.	<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 (grūdai)	2.84.1. Lietuvos grybai IV t. (1998), p. 131–134; 2.84.2. Pileckis S., Žuklys L., 1974. Augalų apsaugos darbuotojo žinynas, p. 621–626; 2.84.3. Illustrated Genera of Smut Fungi, Third Edition. Kalman Vanky. 2013, p. 210, 211; 2.84.4. Smut Fungi of Australia <a href="http://collections.daff.qld.gov.au/web/key/smutfungi/Media/Html/tilletiacaries.html">http://collections.daff.qld.gov.au/web/key/smutfungi/Media/Html/tilletiacaries.html</a> , <a href="http://collections.daff.qld.gov.au/web/key/smutfungi/Media/Html/tilletialaevis.html">http://collections.daff.qld.gov.au/web/key/smutfungi/Media/Html/tilletialaevis.html</a> ; 2.84.5. 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; 2.84.6. KNAW: Search on: Taxa descriptions: <i>Tilletia controversa</i>

			<p><a href="http://www.wi.knaw.nl/Collections/BioloMICS.aspx?Link=T&amp;TableKey=1468261600000063&amp;Rec=13016&amp;Fields=All">http://www.wi.knaw.nl/Collections/BioloMICS.aspx?Link=T&amp;TableKey=1468261600000063&amp;Rec=13016&amp;Fields=All</a>;</p> <p>2.84.7. KNAW: Search on: Taxa descriptions: <i>Tilletia caries</i></p> <p><a href="http://www.wi.knaw.nl/Collections/BioloMICS.aspx?Table=Taxa%20descriptions&amp;Rec=15501&amp;Fields=All">http://www.wi.knaw.nl/Collections/BioloMICS.aspx?Table=Taxa%20descriptions&amp;Rec=15501&amp;Fields=All</a>;</p> <p>2.84.8. 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. RRJBS 5(2).</p>
2.85.	<i>Tilletia indica</i> Mitra	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (grūdai)	<p>2.85.1. EPPO standartas PM 7/29 <i>Tilletia indica</i>;</p> <p>2.85.2. EPPO standartas PM 7/129 (1) DNA barcoding as an identification tool for selected EU-regulated plant pests.</p>
2.86.	<i>Tilletia walkeri</i> Castl. & Carris	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (grūdai)	2.86.1. Smut Fungi of Australia. <i>Tilletia walkeri</i> <a href="https://collections.daff.qld.gov.au/web/key/smutfungi/Media/Html/tilletiawalker.html">https://collections.daff.qld.gov.au/web/key/smutfungi/Media/Html/tilletiawalker.html</a>
2.87.	<i>Typhula ishikariensis</i> S. Imai (sin. <i>Typhula idahoensis</i> Remsberg)	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.87.1. Compendium of wheat diseases, APS (1995), p. 34.
2.88.	<i>Verticillium albo-atrum</i> Reinke & Berthold, <i>Verticillium dahliae</i> Kleb.	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kitas objektas*** / auginimo substratas	2.88.1. EPPO standartas PM 7/78 <i>Verticillium albo-atrum</i> and <i>V. Dahliae</i> on hop.
2.89.	<i>Ustilago nuda</i> (C.N. Jensen) Rostr.	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (grūdai)	2.89.1. ISTA. Validated Seed Health Testing Methods. 7-013a: Detection of <i>Ustilago nuda</i> in <i>Hordeum vulgare</i> (barley) seed by embryo extraction <a href="https://www.seedtest.org/upload/cms/user/ISTARules2018SHmethod7-013a_updated20171109.pdf">https://www.seedtest.org/upload/cms/user/ISTARules2018SHmethod7-013a_updated20171109.pdf</a> , <a href="https://www.seedtest.org/upload/cms/user/ISTARules2019SHmethods7-013a.pdf">https://www.seedtest.org/upload/cms/user/ISTARules2019SHmethods7-013a.pdf</a> .
2.90.	<i>Ustilaginales</i> (Order)	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.90.1. Lietuvos grybai IV t. (2001), p. 1–199.
2.91.	<i>Urocystis agropyri</i> (Preuss) A.A. Fish. Waldh.	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.91.1. Lietuvos grybai IV t. (2001), p. 148, 149; <p>2.91.2. Smut Fungi of Australia <a href="http://collections.daff.qld.gov.au/web/key/smutfungi/Media/Html/urocystisagropyri.html">http://collections.daff.qld.gov.au/web/key/smutfungi/Media/Html/urocystisagropyri.html</a>;</p> <p>2.91.3. Compendium of wheat diseases, APS (1995), p. 24, 25.</p>
2.92.	<i>Urocystis cepulae</i> Frost	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.92.1. CMI Descriptions of Pathogenic Fungi and Bacteria, 1988. No. 968

2.93.	<i>Uromyces viciae-fabae</i> (Pers.) J. Schroet.	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.93.1. Lietuvos grybai V t. (1991), p. 154–156; 2.93.2. Rust fungi of Australia. <i>Uromyces viciae-fabae</i> <a href="http://collections.daff.qld.gov.au/web/key/rustfungi/Media/Html/uromycesviciae-fabae.html">http://collections.daff.qld.gov.au/web/key/rustfungi/Media/Html/uromycesviciae-fabae.html</a> .
2.94.	<i>Ustilago hordei</i> (Pers.) Lagerth.	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.94.1. Lietuvos grybai IV t. (2001), p. 102; 2.94.2. Illustrated Genera of Smut Fungi, Third Edition. Kalman Vanky. 2013, p. 236, 237.
2.95.	<i>Ustilago</i> spp.	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (grūdai)	2.95.1. Lietuvos grybai IV t. (2001), p. 61–109.
2.96.	<i>Ustilago tritici</i> (Pers.) Rostr.	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.96.1. Lietuvos grybai IV t. (2001), p. 106, 109; 2.96.2. Smut Fungi of Australia <a href="http://collections.daff.qld.gov.au/web/key/smutfungi/Media/Html/ustilagotritici.html">http://collections.daff.qld.gov.au/web/key/smutfungi/Media/Html/ustilagotritici.html</a> ; 2.96.3. Compendium of wheat diseases, APS (1995), p. 22–24; 2.96.4. ISTA, 2019. Validated Seed Health Testing Methods. 7-013a: Detection of <i>Ustilago nuda</i> in <i>Hordeum vulgare</i> (barley) seed by embryo extraction <a href="https://www.seedtest.org/upload/cms/user/ISTARules2019SHmethods7-013a.pdf">https://www.seedtest.org/upload/cms/user/ISTARules2019SHmethods7-013a.pdf</a> .
2.97.	<i>Zasmidium citri</i> (Whiteside) Crous (sin. <i>Mycosphaerella citri</i> Whiteside)	Augalai* / gyvi augalai irgyvos augalų dalys	2.97.1. 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 <a href="https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC5728561/">https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC5728561/</a> .
2.98.	Kiti grybai	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augininiai produktai** / mediena; kitas objektas*** / auginimo substratas	2.98.1. EPPO standartas PM 7/129. DNA barcoding as an identification tool for a number of regulated pests.
<b>3.</b>	<b>Nematodai:</b>		
3.1.	<i>Aphelenchoides besseyi</i>	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kitas objektas*** / nematodai	3.1.1. EPPO standartas PM 7/119 Nematode extraction; 3.1.2. EPPO standartas PM 7/39 <i>Aphelenchoides besseyi</i> .
3.2.	<i>Anguina tritici</i>	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys;	3.2.1. EPPO standartas PM 7/119 Nematode extraction; 3.2.2. ISPM standartas Nr. 27, DP 18: <i>Anguina</i> spp.

		kitas objektas*** / nematodai	
3.3.	<i>Aphelenchoides fragariae</i>	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kitas objektas*** / nematodai	3.3.1. EPPO standartas PM 7/119 Nematode extraction; 3.3.2. EPPO standartas PM 7/39 <i>Aphelenchoides besseyi</i> .
3.4.	<i>Bursaphelenchus mucronatus</i>	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / mediena; kitas objektas*** / nematodai	3.4.1. EPPO standartas PM 7/119 Nematode extraction; 3.4.2. EPPO standartas PM 7/4 <i>Bursaphelenchus xylophilus</i> ; 3.4.3. ISPM standartas Nr. 27, DP 10: <i>Bursaphelenchus xylophilus</i> .
3.5.	<i>Bursaphelenchus xylophilus</i>	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / mediena; kitas objektas*** / 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> .
3.6.	<i>Chromadora</i> sp.	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / mediena; kitas objektas*** / nematodai	3.6.1. EPPO standartas PM 7/119 Nematode extraction; 3.6.2. Nickle R. W. Manual of agricultural nematology. Marcel Dekker. NY. 1991, p. 1–1035.
3.7.	<i>Ditylenchus angustus</i>	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (stiebagumbiai, gumbasvoğuniai ir šakniastiebiai); kitas objektas*** / 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 destructor</i> Thorne	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (stiebagumbiai, gumbasvoğuniai ir šakniastiebiai); kitas objektas*** / nematodai	3.8.1. EPPO standartas PM 7/119 Nematode extraction; 3.8.2. EPPO standartas PM7/87 <i>Ditylenchus destructor</i> and <i>Ditylenchus dipsaci</i> .
3.9.	<i>Ditylenchus dipsaci</i> (Kuhn) Filipjev	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (sėklos, svogūnai, stiebagumbiai); kitas objektas*** / auginimo	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> .

		substratas, nematodai	
3.10.	<i>Dorylaimus</i> spp.	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (šaknys); kitas objektas*** / auginimo substratas, nematodai	3.10.1. EPPO standartas PM 7/119 Nematode extraction; 3.10.2. Nickle R. W. Manual of agricultural nematology. Marcel Dekker. NY. 1991, p. 1–1035.
3.11.	<i>Globodera rostochiensis</i> (Wollenweber) Behrens, <i>Globodera pallida</i> (Stone) Behrens	Kitas objektas*** / auginimo substratas	3.11.1. EPPO standartas PM 7/119 Nematode extraction; 3.11.2. EPPO standartas PM 7/40 <i>Globodera rostochiensis</i> and <i>Globodera pallida</i> .
3.12	<i>Globodera</i> sp., <i>Globodera tabacum</i> , <i>Punctodera</i> sp.	Kitas objektas*** / auginimo substratas	3.12.1. EPPO standartas PM 7/119 Nematode extraction; 3.12.2. Nickle R.W. Manual of agricultural nematology. Marcel Dekker. NY. 1991, p. 1–1035; 3.12.3. Marks, R.J. and Brodie, B.B., 1998. Potato Cyst Nematodes: Biology, Distribution and Control. CAB International, Wallingford, UK.
3.13.	<i>Heterodera goettingiana</i> , <i>Heterodera glycine</i> , <i>Heterodera</i> sp.	Kitas objektas*** / auginimo substratas	3.13.1. EPPO standartas PM 7/119 Nematode extraction; 3.13.2. EPPO standartas PM 7/89 <i>Heterodera glycines</i> .
3.14.	<i>Longidorus diadecturus</i> eveleigh et Allen.	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (šaknys); kitas objektas*** / nematodai	3.14.1. EPPO standartas PM 7/119 Nematode extraction; 3.14.2. Nickle R. W. Manual of agricultural nematology. Marcel Dekker. NY. 1991, p. 1–1035.
3.15.	<i>Meloidogyne chitwoodi</i>	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (stiebagumbiai, gumbasvogūniai ir šakniastiebiai); kitas objektas*** / auginimo substratas, nematodai	3.15.1. EPPO standartas PM 7/119 Nematode extraction; 3.15.2. EPPO standartas PM 7/41 <i>Meloidogyne chitwoodi</i> and <i>Meloidogyne fallax</i> .
3.16.	<i>Meloidogyne enterolobii</i>	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (stiebagumbiai, gumbasvogūniai ir šakniastiebiai); kitas objektas*** / auginimo substratas, nematodai	3.16.1. EPPO standartas PM 7/119 Nematode extraction; 3.16.2. EPPO standartas PM 7/103 <i>Meloidogyne enterolobii</i> .
3.17.	<i>Meloidogyne fallax</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> .

		kitas objektas*** / auginimo substratas, nematodai	
3.18.	<i>Meloidogyne spp.</i>	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (stiebagumbiai, gumbasvoğuniai ir šakniastiebiai); kitas objektas*** / auginimo substratas, nematodai	3.18.1. EPPO standartas PM 7/119 Nematode extraction; 3.18.2. EPPO standartas PM 7/41 <i>Meloidogyne chitwoodi</i> and <i>Meloidogyne fallax</i> .
3.19.	<i>Nacobbus spp.</i>	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (šaknys); kitas objektas*** / nematodai	3.19.1. EPPO standartas PM 7/119 Nematode extraction; 3.19.2. Nickle R. W. Manual of agricultural nematology. Marcel Dekker. NY. 1991, p. 1–1035.
3.20.	<i>Pratylenchus spp.</i>	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kitas objektas*** / nematodai	3.20.1. EPPO standartas PM 7/119 Nematode extraction; 3.20.2. Nickle R. W. Manual of agricultural nematology. Marcel Dekker. NY. 1991, p. 1–1035.
3.21.	<i>Rhabditis sp.</i> , <i>Diplogaster sp.</i> <i>Cephalobus sp.</i>	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / mediena, kitas objektas*** / nematodai	3.21.1. EPPO standartas PM 7/119 Nematode extraction; 3.21.2. Парамонов А.А. Основы фитогелминтологии. Москва. 1962, 1–479 с.; 3.21.3. Interactive Diagnostic Key to Plant Parasitic, Freelifving and Predaceous Nematodes <a href="https://nematode.unl.edu/key/nemakey.htm">https://nematode.unl.edu/key/nemakey.htm</a> ; 3.21.4. Nickle R.W. Manual of agricultural nematology. Marcel Dekker. NY. 1991, p. 1–1035.
3.22.	<i>Rotylenchus spp.</i>	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kitas objektas*** / 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.
3.23.	<i>Seinura sp.</i>	Augaliniai produktai** / mediena; kitas objektas*** / 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>Steinernema spp.</i>	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / mediena; kitas objektas*** / nematodai	3.24.1. EPPO standartas PM 7/119 Nematode extraction; 3.24.2. Nickle R. W. Manual of agricultural nematology. Marcel Dekker. NY. 1991, p. 1–1035
3.25.	<i>Tylenchus spp.</i>	Augalai* / gyvi augalai ir	3.25.1. EPPO standartas PM 7/119 Nematode extraction;

		gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / mediena; kitas objektas*** / nematodai	3.25.2. Nickle R. W. Manual of agricultural nematology. Marcel Dekker. NY. 1991, p. 1–1035.
3.26.	<i>Xiphinema rivesi</i> Dalmasso	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (šaknys); kitas objektas*** / nematodai	3.26.1. ISPM standartas Nr. 27, DPI1: <i>Xiphinema americanum</i> sensu lato; 3.26.2. Data Sheets on Quarantine Pests, <i>Xiphinema americanum</i> sensu lato; 3.26.3. EPPO standartas PM 7/119 Nematode extraction; 3.26.4. Nickle R. W. Manual of agricultural nematology. Marcel Dekker. NY. 1991, p. 1–1035.
3.27.	Kiti nematodai	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / mediena; kitas objektas*** / nematodai	3.27.1. EPPO standartas PM 7/129. DNA barcoding as an identification tool for a number of regulated pests.
<b>4.</b>	<b>Piktžolės:</b>		
4.1.	Piktžolių sėklos: <i>Acrotylon repens</i> , <i>Agropyron repens</i> , <i>Agrostemma githago</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> , <i>Avena fatua</i> , <i>Avena sterilis</i> , <i>Bidens pilosa</i> , <i>Brassica juncea</i> , <i>Bromus secalinus</i> , <i>Cannabis</i> sp., <i>Cenchrus longispinus</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>Galeopsis tetrahit</i> , <i>Galium aparine</i> , <i>Helianthus californicus</i> , <i>Helianthus ciliaris</i> , <i>Ipomoea hederacea</i> , <i>Ipomoea</i>	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; 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 карантинную 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 магерналах. 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. Фионов Сорные растения. - Москва: Колос, 1984. 320 с. с илл.; 4.1.5. Ю.Ф. Савогинов, 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.; 4.1.6. Справочник по карантинным и другим опасным вредителям, болезням и сорным растениям. - Москва: Колос, 1970. 240 с. с илл.; 4.1.7. Algirdas Grigas. Lietuvos augalų vaisiai ir sėklos. – Vilnius: Mokslas, 1986. 606 p., iliustr. ;



	<p><i>lacunossa, Iva axillaris, Lactuca serriola, Lychnis flos-cuculi, Lolium temulentum, Matricaria inodora, Medicago lupulina, Melandrius album, Myosotis arvensis, Papaver sp., Parthenium hysterophorus, Polygonum aviculare, Polygonum convolvulus (sin. Fallopia convolvulus), Polygonum persicaria, Polygonum scabrum (sin. Persicaria lapathifolia), Raphanus raphanistrum, Rumex acetosella, Rumex crispus, Senecio jacobaea, Setaria glauca, Setaria lutescens, Setaria viridis, Silene vulgaris, Sinapis arvensis, Solanum carolinense, Solanum elaeagnifolium, Solanum rostratum, Solanum triflorum, Stachys annua, Stelaria media, Striga spp., Thlaspi arvense, Vicia faba, Vicia sativa, Viola arvensis</i> ir kitos.</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>Eichhornia crassipes</i>.</p>
<b>5.</b>	<b>Vabzdžiai, erkės, moliuskai:</b>		
5.1.	<i>Agrilus anxius</i> Gory	<p>Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augininiai produktai** / mediena; kitas objektas*** / vabzdys (visose jo vystymosi stadijose)</p>	<p>5.1.1. Zablorny J.E. <i>Agrilus planipennis</i> Fairmaire screening aid. <a href="http://emeraldashborer.info/files/agriscrn.pdf">http://emeraldashborer.info/files/agriscrn.pdf</a>;</p> <p>5.1.2. Zablorny J.E. Emerald ash borer larval screening guide. <a href="http://www.docstoc.com/docs/3439184/Emerald-Ash-Borer-Larval-Screening-Guide-J-E-Zablorny-Agrilus">http://www.docstoc.com/docs/3439184/Emerald-Ash-Borer-Larval-Screening-Guide-J-E-Zablorny-Agrilus</a>;</p> <p>5.1.3. Ильинский А.И. Определитель вредителей леса. 1962.</p>
5.2.	<i>Agrilus auroguttatus</i> Schaeffer	<p>Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augininiai produktai** / mediena; kitas objektas*** / vabzdys (visose jo vystymosi stadijose)</p>	<p>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) <a href="http://www.phytosphere.com/publications/GSOB_insert_Sept_2011.pdf">http://www.phytosphere.com/publications/GSOB_insert_Sept_2011.pdf</a>;</p> <p>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</p>

5.3.	<i>Agrilus planipennis</i> Fairmaire	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augininiai produktai** / mediena; kitas objektas*** / vabzdys (visose jo vystymosi stadijose)	<p><a href="https://www.fs.usda.gov/Internet/FSE_DOCUMENTS/stelprd3833276.pdf">https://www.fs.usda.gov/Internet/FSE_DOCUMENTS/stelprd3833276.pdf</a>;</p> <p>5.2.3. Ильинский А.И. ОпределиТЕЛЬ вредителей леса. 1962.</p> <p>5.3.1. Zablotny J.E. <i>Agrilus planipennis</i> Fairmaire screening aid. <a href="http://emeraldashborer.info/files/agriscm.pdf">http://emeraldashborer.info/files/agriscm.pdf</a>;</p> <p>5.3.2. Zablotny J.E. Emerald ash borer larval screening guide <a href="http://www.docstoc.com/docs/3439184/Emerald-Ash-Borer-Larval-Screening-Guide-J-E-Zablotny-Agrilus">http://www.docstoc.com/docs/3439184/Emerald-Ash-Borer-Larval-Screening-Guide-J-E-Zablotny-Agrilus</a>;</p> <p>5.3.3. Wilson M., Rebek E. Signs and symptoms of the emerald ash borer. Extension Bulletin E-2938, 2005</p> <p><a href="http://www.emeraldashborer.info/documents/E-2938.pdf">http://www.emeraldashborer.info/documents/E-2938.pdf</a>;</p> <p>5.3.4. Ильинский А.И. ОпределиТЕЛЬ вредителей леса. 1962.</p>
5.4.	<p>Agroomyzidae: <i>Liriomyza trifolii</i> (Burgess), <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) ir kt.</p>	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kitas objektas*** / vabzdys (visose jo vystymosi stadijose)	<p>5.4.1. Spencer K. A. The Agroomyzidae (Diptera) of Fennoscandia and Denmark. Fauna Entomologica Scandinavica, 1976, 5(1): 1–305;</p> <p>5.4.2. Spencer K. A. The Agroomyzidae (Diptera) of Fennoscandia and Denmark. Fauna Entomologica Scandinavica, 1976, 5(2): 306–606;</p> <p>5.4.3. EPPO standartas PM 7/53 <i>Liriomyza</i> spp.;</p> <p>5.4.4. ISPM standartas Nr. 27, DP 16: Genus <i>Liriomyza</i>;</p> <p>5.4.5. Spencer K.A. A revision study of the leaf-mining flies (Agroomyzidae) of California, 1980, p. 139–145;</p> <p>5.4.6. Weems H.V., Dekle G.W. Blotch leafminer, <i>Amauromyza maculosa</i> (Malloch) (Insecta: Diptera: Agroomyzidae) <a href="http://ufdc.ufl.edu/IR00004168/00001">http://ufdc.ufl.edu/IR00004168/00001</a>;</p> <p>5.4.7. EPPO standartas PM 7/129. DNA barcoding as an identification tool for a number of regulated pests.</p>
5.5.	<p>Aleyrodidae: <i>Aleurocanthus spiniferus</i> (Quaintance), <i>Aleurocanthus woglumi</i> Ashby, <i>Trialeurodes vaporariorum</i> (Westwood) ir kt.</p>	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kitas objektas*** / vabzdys (visose jo vystymosi stadijose)	<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;</p> <p>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 puparial morphology in <i>Bemisia. Siphonius</i>, and the challenges of puparial morphology in <i>Bemisia</i>. Zootaxa, 2012, 3212: 1–76;</p> <p>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;</p>

			<p>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. <i>Zootaxa</i>, 2009, 2118, 1–29;</p> <p>5.5.4. EPPO standartas PM 7/7 <i>Aleurocanthus spiniferus</i>;</p> <p>5.5.5. EPPO standartas PM 7/8 <i>Aleurocanthus woglumi</i>.</p>
5.6.	<i>Anoplophora chinensis</i> (Forster)	<p>Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augininiai produktai** / mediena; kitas objektas*** / vabzdys (visose jo vystymosi stadijose)</p>	<p>5.6.1. Walker K. citrus longhorn beetle. 2005;</p> <p>5.6.2. <i>Anoplophora chinensis</i> PaDIL species factsheet <a href="http://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/135636">http://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/135636</a>;</p> <p>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;</p> <p>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;</p> <p>5.6.5. EPPO standartas PM 3/79 Consignment inspection for <i>Anoplophora chinensis</i> and <i>Anoplophora glabripennis</i>;</p> <p>5.6.6. Ильинский А.И. Определитель вредителей леса. 1962.</p>
5.7.	<i>Anoplophora glabripennis</i> (Motschulsky)	<p>Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augininiai produktai** / mediena; kitas objektas*** / vabzdys (visose jo vystymosi stadijose)</p>	<p>5.7.1. Walker K. Asian longhorn beetle. 2006;</p> <p>5.7.2. <i>Anoplophora glabripennis</i> PaDIL species factsheet <a href="http://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/135635">http://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/135635</a>;</p> <p>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;</p> <p>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;</p> <p>5.7.5. EPPO standartas PM 3/79 Consignment inspection for <i>Anoplophora chinensis</i> and <i>Anoplophora glabripennis</i>;</p> <p>5.7.6. Ильинский А.И. Определитель вредителей леса. 1962.</p>
5.8.	<i>Anthonomus eugenii</i> Cano, <i>Conotrachelus nenuphar</i> (Herbst)	<p>Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys;</p>	<p>5.8.1. McCaffrey S., Walker K. <i>Anthonomus eugenii</i> Cano. 2012;</p> <p>5.8.2. <i>Anthonomus eugenii</i> PaDIL species factsheet</p>

		kitas objektas*** / vabzdys (visose jo vystymosi stadijose)	<p><a href="http://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/14382">http://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/14382</a>;</p> <p>5.8.3. Capinera J. L. Pepper weevil, <i>Anthonomus eugenii</i> Cano (Insecta: Coleoptera: Curculionidae). University of Florida, 2002, EENY-278, IFAS Extension <a href="http://entomology.ifas.ufl.edu/creatures">http://entomology.ifas.ufl.edu/creatures</a>.</p> <p>5.8.4. EPPO Data Sheets on Quarantine Pests. <i>Conotrachelus nenuphar</i></p> <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 <a href="http://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/135636">http://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/135636</a>.</p> <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> <a href="http://www.cabi.org/isc/datasheet/118984">http://www.cabi.org/isc/datasheet/118984</a>.</p>
5.9.	Aphididae, Phylloxeridae: <i>Toxoptera citricidus</i> (Kirkaldy), <i>Viteus vitifoliae</i> (Fitch) ir kt.	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kitas objektas*** / vabzdys (visose jo vystymosi stadijose)	
5.10.	<i>Aromia bungii</i> (Faldermann)	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augininiai produktai** / mediena; kitas objektas*** / vabzdys (visose jo vystymosi stadijose)	
5.11.	<i>Bemisia tabaci</i> (Gennadius)	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kitas objektas*** / vabzdys (visose jo vystymosi stadijose)	<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., Carneto 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>
5.12.	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>	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kitas objektas*** / vabzdys (visose jo vystymosi stadijose)	<p>5.12.1. Malumphy C. Identification of non-European quarantine scale insects (Hemiptera: Coccoidea). Sand Hutton. 2007, p. 1–72;</p> <p>5.12.2. Борхсениус Н.С. Червецы и щитовки СССР. Москва-Ленинград, 1950, 1–250;</p> <p>5.12.3. McKenzie H.L. The armored scale insects of California. Bulletin of</p>

	<p>De Klerk, <i>Parasaissetia nigra</i> (Nietner), <i>Rhizoeus 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) ir kt.</p>		<p>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>Lapholeucaspis japonica</i>;  5.12.7. EPPO standartas PM 7/55 <i>Rhizoeus 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 preiskaensis</i>, <i>Margarodes vitis</i>, <i>Margarodes vredenaldensis</i>;  5.12.11. Soo-Jung Suh. New records of armored scale insects, <i>Pseudaulacaspis MacGillivray</i> (Hemiptera: Diaspididae), in Korea. 2015 <a href="https://digitalcommons.unl.edu/cgi/viewcontent.cgi?referer=https://www.google.com/&amp;httpsredir=1&amp;article=1907&amp;context=insectamundi">https://digitalcommons.unl.edu/cgi/viewcontent.cgi?referer=https://www.google.com/&amp;httpsredir=1&amp;article=1907&amp;context=insectamundi</a>.</p>
5.13.	<p><i>Diabrotica virgifera</i> Le Conte</p>	<p>Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augininiai produktai** / mediena; kitas objektas*** / vabzdys (visose jo vystymosi stadijose)</p>	<p>5.13.1 EPPO standartas PM 7/36 <i>Diabrotica virgifera</i>;  5.13.2. Western corn rootworm. 2005 <a href="http://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/135605">http://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/135605</a>;  5.13.3. Graham R. Spotted cucumber beetle (<i>Diabrotica undecimpunctata howardi</i>). 2005 <a href="http://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/135603">http://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/135603</a>;  5.13.4. Graham, R. Banded cucumber beetle (<i>Diabrotica balteata</i>). 2005 <a href="http://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/135549">http://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/135549</a>;  5.13.5. McCaffrey, Walker S., Walker K. Cucumber beetle (<i>Diabrotica derellita</i>). 2012 <a href="http://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/142331">http://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/142331</a>.</p>
5.14.	<p><i>Epirix</i> spp., <i>Epirix cucumeris</i> (Harris), <i>Epirix subcrinita</i> (LeConte), <i>Epirix tuberis</i> Gentner, <i>Epirix papa</i> Orlova-Bienkowskaja</p>	<p>Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augininiai produktai** / mediena; kitas objektas*** / vabzdys (visose jo vystymosi stadijose)</p>	<p>5.14.1. Orlova-Bienkowskaja M. J. <i>Epirix papa</i> sp. n. (Coleoptera: Chrysomelidae: Galerucinae: Alticini), previously misidentified as <i>Epirix similaris</i>, is a threat in potato production in Europe. European Journal of Entomology, 2015, 112(4): 824–830;  5.14.2. EPPO standartas PM 7/109 <i>Epirix cucumeris</i>, <i>Epirix papa</i>, <i>Epirix subcrinita</i>, <i>Epirix tuberis</i>.</p>
5.15.	<p><i>Eotetranychus lewisi</i> (McGregor), <i>Eutetranychus orientalis</i> (Klein)</p>	<p>Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augininiai produktai** / mediena; kitas objektas*** / vabzdys</p>	<p>5.15.1. 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;  5.15.2. EPPO standartas PM 7/68 <i>Eotetranychus lewisi</i>.</p>

5.16.	<i>Eurygaster integriceps</i>	(visose jo vystymosi stadijose) Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augininiai produktai** / mediena; kitas objektas*** / vabzdys (visose jo vystymosi stadijose)	5.16.1. Mackesy, D. and H. Moylett. 2018. CPHST Pest Datasheet for <i>Eurygaster integriceps</i> . USDA-APHIS-PPQ-CPHST <a href="http://download.ceris.purdue.edu/file/3623">http://download.ceris.purdue.edu/file/3623</a> .
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; kitas objektas*** / vabzdys (visose jo vystymosi stadijose)	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.
5.18.	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>Grapholita packardii</i> (Zeller), <i>Grapholita molesta</i> (Busck), <i>Carposina sasakii</i> (sin. <i>Carposina niponensis</i> ) (Matsumura), ir kt.	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augininiai produktai** / mediena; kitas objektas*** / vabzdys (visose jo vystymosi stadijose)	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;

			<p>5.18.6. Robinson J. Identification guide for lepidopteran larvae commonly encountered on imported plant material. CSL, 2003: 1–70;</p> <p>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;</p> <p>5.18.8. EPPO standartas PM 7/19 <i>Helicoverpa armigera</i>;</p> <p>5.18.9. EPPO standartas PM 7/71 <i>Opogona sacchari</i>;</p> <p>5.18.10. EPPO standartas PM 7/124 <i>Spodoptera littoralis</i>, <i>Spodoptera litura</i>, <i>Spodoptera frugiperda</i>, <i>Spodoptera eridania</i>;</p> <p>5.18.11. Рожков А. С. Сибирский шелкопряд. Москва, 1963, с. 1–175;</p> <p>5.18.12. Povolny D. On three neotropical species of Gnorimoschemini (Lepidoptera, Gelechiidae) mining Solanacea. Acta universitatis agriculturæ, 1975, 23(2): 379–393;</p> <p>5.18.13. EPPO standartas PM 7/72 <i>Tecia solanivora</i>;</p> <p>5.18.14. Data sheet on <i>Neoleucinodes elegantilis</i>;</p> <p>5.18.15. <i>Neoleucinodes elegantilis</i>-<i>Purdue University</i> <a href="http://download.ceris.purdue.edu/file/1853">http://download.ceris.purdue.edu/file/1853</a>;</p> <p>5.18.16. Data sheet on <i>Cydia packardii</i>;</p> <p>5.18.17. <i>Grapholita packardii</i>. <a href="https://idtools.org/id/leps/tortai/Grapholita_packardii.htm">https://idtools.org/id/leps/tortai/Grapholita_packardii.htm</a>;</p> <p>5.18.18. <i>Grapholita molesta</i>. <a href="https://idtools.org/id/leps/tortai/Grapholita_molesta.htm">https://idtools.org/id/leps/tortai/Grapholita_molesta.htm</a>;</p> <p>5.18.19. Data sheet on <i>Carposina niponensis</i>;</p> <p>5.18.20. Microlepidoptera on Solanaceae - <i>Phthorimaea operculella</i> <a href="https://idtools.org/id/leps/micro/factsheet.php?name=%3Cem%3EPhthorimaea+operculella%3C%2Fem%3E">https://idtools.org/id/leps/micro/factsheet.php?name=%3Cem%3EPhthorimaea+operculella%3C%2Fem%3E</a>;</p> <p>5.18.21. EPPO standartas PM 7/129. DNA barcoding as an identification tool for a number of regulated pests;</p> <p>5.18.22. Data Sheets on <i>Numonia pirivorella</i>.</p>
5.19.	Mollusca: <i>Pomacea insularum</i> (d'Orbigny), <i>Pomacea canaliculata</i> (Lamarck), <i>Pomacea bridgesii</i> (Reeve), <i>Pomacea diffusa</i> (Blume), <i>Pomacea paludosa</i> (Say), <i>Pomacea</i>	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kitas objektas***/ moliuskas	<p>5.19.1. Thompson, Fred G. 2004. An Identification Manual for the Freshwater Snails of Florida. Florida Museum of Natural History, Gainesville;</p> <p>5.19.2. An identification manual for the freshwater snails of Florida <a href="https://www.floridamuseum.ufl.edu/malacology/fl-snail/SNAILS1.htm">https://www.floridamuseum.ufl.edu/malacology/fl-snail/SNAILS1.htm</a>;</p>

	<p><i>flagellata</i> (Say), <i>Pomacea urceus</i> (Müller), <i>Pomacea lineata</i> (Spix), <i>Pomacea scalaris</i> (d'Orbigny), <i>Pomacea haustrum</i> (Reeve) ir kt.</p>		<p>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.	<p><i>Monochamus</i> Dejean spp. (ne Europinės kilmės)</p>	<p>Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augininiai produktai** / mediena; kitas objektas*** / vabzdys (visose jo vystymosi stadijose)</p>	<p>5.20.1. Pershing J.C., Limit 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;</p> <p>5.20.2. Mulder P. G., Grantham R., Arnold D. C. Field key to beetles in pines. <a href="http://www.pods.dasn.okstate.edu/docushare/dsweb/Get/Document-1304/EPP-7164web2013.pdf">http://www.pods.dasn.okstate.edu/docushare/dsweb/Get/Document-1304/EPP-7164web2013.pdf</a>;</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 <a href="http://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/135562">http://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/135562</a>;</p> <p>5.20.5. Ильинский А.И. Определитель вредителей леса. 1962.</p>
5.21.	<p><i>Polygraphus proximus</i> Blandford; <i>Pityophthorus juglandis</i> Blackman</p>	<p>Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augininiai produktai** / mediena; kitas objektas*** / vabzdys (visose jo vystymosi stadijose)</p>	<p>5.21.1. Wikiforest. Полиграф белопахтовый (уссурийский) <a href="http://rcfh.ru/wiki/index.php/Полиграф_белопахтовый_(уссурийский)">http://rcfh.ru/wiki/index.php/Полиграф_белопахтовый_(уссурийский)</a>;</p> <p>5.21.2. University Museum of Bergen. BOLD Systems: Taxonomy Browser – <i>Polygraphus proximus</i> <a href="http://www.boldsystems.org/index.php/Taxbrowser_Taxonpage?taxon=Polygraphus+proximus&amp;searchTax=Search+Taxonomy">http://www.boldsystems.org/index.php/Taxbrowser_Taxonpage?taxon=Polygraphus+proximus&amp;searchTax=Search+Taxonomy</a>;</p> <p>5.21.3. LaBonte J.R., Rabaglia R.J., A Screening Aid for the Identification of the Walnut Twig Beetle, <i>Pityophthorus juglandis</i> Blackman;</p> <p>5.21.4. Pityophthorus juglandis Blackman <a href="https://www.barkbeetles.info/regional_chklist_target_species.php?lookUp=2686&amp;image=USNMENT01356356_pityophthorus_juglandis_ht_lateral&amp;curPage=0">https://www.barkbeetles.info/regional_chklist_target_species.php?lookUp=2686&amp;image=USNMENT01356356_pityophthorus_juglandis_ht_lateral&amp;curPage=0</a>.</p>
5.22.	<p><i>Popillia japonica</i> Newman, <i>Leptinotarsa decemlineata</i> (Say)</p>	<p>Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augininiai produktai** / mediena; kitas objektas*** / vabzdys (visose jo vystymosi stadijose)</p>	<p>5.22.1. Graham R. Japanese beetle (<i>Popillia japonica</i>). 2005; <a href="http://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/135595">http://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/135595</a>;</p> <p>5.22.2. Invasive Species Compendium. Datasheet report for <i>Popillia japonica</i> (Japanese beetle) <a href="http://www.cabi.org/isc/datasheetreport?dsid=43599">http://www.cabi.org/isc/datasheetreport?dsid=43599</a>;</p> <p>5.22.3. EPPO standard PM 7/74 <i>Popillia japonica</i>;</p> <p>5.22.4. Data sheet on <i>Leptinotarsa decemlineata</i>;</p>



5.23.	<p>Psylloidea: <i>Diaphorina citri</i>  Kuwayana, <i>Diaphorina citri</i>  <i>Bactericera cockerelli</i> (Šulc),  <i>Bactrocera dorsalis</i> (Hendel),  <i>Bactrocera zonata</i> (Saunders),  <i>Trioza erythrae</i> (Del Guercio)</p>	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kitas objektas** / vabzdys (visose jo vystymosi stadijose)	5.22.5. Kazlauskas R., Ivinskis P. Lietuvos fauna. Vabalai 2. 1997. 5.23.1. EPPO standartas PM 7/57 <i>Trioza erythrae</i> s; 5.23.2. Walker K. Asiatic citrus psyllid ( <i>Diaphorina citri</i> ). 2005 <a href="http://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/136071">http://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/136071</a> ; 5.23.3. EPPO standartas PM 7/52 <i>Diaphorina citri</i> ; 5.23.4. Walker K. potato psyllid ( <i>Bactericera (Paratrioza) cockerelli</i> ). 2007 <a href="http://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/136099">http://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/136099</a> ; 5.23.5. Data Sheets on Quarantine Pests. <i>Bactrocera dorsalis</i> ; 5.23.6. Data Sheets on Quarantine Pests. <i>Bactrocera zonata</i> .
5.24.	<i>Scirtothrips aurantii</i> Farel, <i>Scirtothrips citri</i> (Moulton), <i>Scirtothrips dorsalis</i> Hood	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kitas objektas*** / vabzdys (visose jo vystymosi stadijose)	5.24.1. Palmer J. M. Identification of the common thrips of tropical Arica (Thysanoptera: Insecta). Tropical pest management, 1990, 36(1): 27–49; 5.24.2. EPPO standartas PM 7/56 <i>Scirtothrips aurantii</i> , <i>Scirtothrips citri</i> , <i>Scirtothrips dorsalis</i> .
5.25.	<i>Sitophilus granarius</i> L.	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / mediena; kitas objektas*** / vabzdys (visose jo vystymosi stadijose)	5.25.1. Gorham, J. R. Insect and mite pests in food. An illustrated key. Vol. 1 US Department of Agriculture, Agriculture Handbook 1991 <a href="https://naldc.nal.usda.gov/download/CAT91961681/pdf">https://naldc.nal.usda.gov/download/CAT91961681/pdf</a> .
5.26.	<i>Sitophilus oryzae</i> (Linnaeus), <i>Rhyzopertha dominica</i> (Fabricius), <i>Cryptolestes pusillus</i> (Olivier), <i>Lasioderma serricorne</i> (Fabricius), <i>Stegobium paniceum</i> (Linnaeus), <i>Oryzaephilus surinamensis</i> (Linnaeus), <i>Telmatosepous spp.</i> , <i>Tribolium confusum</i> (Duval), <i>Tribolium destructor</i> Uyttenboogart, <i>Tenebrio molitor</i> (Linnaeus), <i>Tenebroides mauritanicus</i> (Linnaeus), <i>Pinus spp.</i> , <i>Acarus siro</i> (Linnaeus), <i>Ephesia elutella</i> (Hübner), <i>Plodia interpunctella</i> , <i>Tinea granella</i> (Linnaeus), <i>Bruchidius spp.</i> , <i>Bruchus</i>	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / mediena; kitas objektas*** / vabzdys (visose jo vystymosi stadijose)	5.26.1. Kazlauskas R., Ivinskis P. Lietuvos fauna. Vabalai 1. 1995; 5.26.2. Kazlauskas R., Ivinskis P. Lietuvos fauna. Vabalai 2. 1997; 5.26.3. <i>Rhyzopertha dominica</i> <a href="https://www.cabi.org/isc/datasheet/47191">https://www.cabi.org/isc/datasheet/47191</a> ; 5.26.4. <i>Cryptolestes pusillus</i> <a href="https://onlineibrary.wiley.com/doi/pdf/10.1111/j.1440-6055.1979.tb00842.x">https://onlineibrary.wiley.com/doi/pdf/10.1111/j.1440-6055.1979.tb00842.x</a> ; 5.26.5. <i>Cryptolestes pusillus</i> <a href="http://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/141402#">http://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/141402#</a> ; 5.26.6. <i>Lasioderma serricorne</i> <a href="http://esc-sec.ca/wp/wp-content/uploads/2017/03/AFC_bousquet1990.pdf">http://esc-sec.ca/wp/wp-content/uploads/2017/03/AFC_bousquet1990.pdf</a> ; 5.26.7. Pileckis S., Repšienė D., Vengeliauskaitė A., Žuklienė R., Žuklys L. Lauko augalų kenkėjai ir ligos. 1994; 5.26.8. <i>Acarus siro</i> <a href="https://www.cdc.gov/nceh/ehs/docs/pictorial_keys/mites.pdf">https://www.cdc.gov/nceh/ehs/docs/pictorial_keys/mites.pdf</a> ; 5.26.9. Bezdek J., Baselga A. Revision of western Palaearctic species of the <i>Oulema melanopus</i> group, with description of two new species from

	<i>atomarius</i> (Linnaeus), <i>Bruchus pisorum</i> (Linnaeus), <i>Oulemia duftschmidti</i> Redtenbacher, <i>Zabrus tenebroides</i> Goeze, <i>Sitodiplosis mosellana</i> Géhin ir kt.		Europe (Coleoptera: Chrysomelidae: Criocerinae); 5.26.10. Anichtchenko A.V., Ruiz-Tapiador I. Taxonomic considerations on the genus <i>Zabrus</i> Clairville, 1806 (Coleoptera, Carabidae) in Iberian Peninsula; 5.26.11. Liatukas Ž., Ruzgas V., Šmatas R.. <i>Sitodiplosis mosellana</i> – a new winter wheat pest in Lithuania.
5.27.	Tephritidae: <i>Anastrepha fraterculus</i> (Wiedemann), <i>Anastrepha ludens</i> (Loew), <i>Bactrocera carambolae</i> Drew et Hancock, <i>Bactrocera minax</i> (Enderlein), <i>Dacus dorsalis</i> Hendel, <i>Dacus cucurbitae</i> Coquillet, <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) ir kt.	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augininiai produktai** / mediena; kitas objektas*** / vabzdys (visose jo vystymosi stadijose)	5.27.1. White I. M., Elson-Harris M. M. Fruit flies of economic significance: their identification and bionomics. London–Caberria. 1992, p. 1–395; 5.27.2. Berg G. H. Pictorial key to fruit fly larvae of the family Tephritidae. San Salvador. 1979, p. 1–35; 5.27.3. Кандыбина М.Н. Личинки плодовых мух-пестрокрылок. Ленинград. 1977, 1–211 с.; 5.27.4. Douglas L. J., Haymer D. S. Ribosomal ITS1 polymorphisms in <i>Ceratitis capitata</i> and <i>Ceratitis rosa</i> (Diptera: Tephritidae). Annals of the Entomological Society of America, 2001, 94(5): 726–731; 5.27.5. Van de Vossenbergh B. 2006. Molecular biological detection of entomological pests. Twinning Project: Strengthening in the implementation of policines and procedures on plant protection and plant mariety identification. Project number: 2003 IB AG 03.21-11-12-2005, Muenster (Germany); 5.27.6. EPPO standartas PM 7/104 <i>Ceratitis capitata</i> ; 5.27.7. EPPO standartas PM 7/105 <i>Ceratitis cosyra</i> ; 5.27.8. EPPO standartas PM 7/107 <i>Rhagoletis completa</i> ; 5.27.9. EPPO standartas PM 7/114 <i>Bactrocera zonata</i> ; 5.27.10. ISPM standartas Nr. 27, DP 09: Genus <i>Anastrepha</i> Schiner; 5.27.11. EPPO standartas PM 7/129. DNA barcoding as an identification tool for a number of regulated pests; 5.27.12. EPPO standartas PM 7/115 <i>Drosophila suzukii</i> .
5.28.	<i>Tetranychus evansi</i> Baker et Pritchard <i>Tetranychus canadensis</i> (McGregor) <i>Tetranychus mcDanieli</i> (McGregor) <i>Tetranychus pacificus</i> (McGregor)	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augininiai produktai** / mediena; kitas objektas*** / vabzdys (visose jo vystymosi stadijose)	5.28.1. Jeppson L. R., Keifer H. H., Baker E. W. Mites injurious to economic plants. Berkely, Los Angeles, London, 1975, p. 218–220; 5.28.2. EPPO standartas PM 7/116 <i>Tetranychus evansi</i> ; 5.28.3. DP 03: Morphological Identification of Spider Mites (Tetranychidae) Affecting Imported Fruits, NAPPO, 2014.

5.29.	<i>Thaumatoitibia leucotreta</i> (Meyrick)	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augininiai produktai** / mediena; kitas objektas*** / vabzdys (visose jo vystymosi stadijose)	5.29.1. New Pest Response Guidelines False Codling Moth <i>Thaumatoitibia leucotreta</i> <a href="http://www.aphis.usda.gov/import_export/plants/manuals/online_manuals.shtml">http://www.aphis.usda.gov/import_export/plants/manuals/online_manuals.shtml</a> ; 5.29.2. Venette R. C., Davis E. E., DaCosta M., Heisler H., Larson M. Mini risk assessment. False codling moth, <i>Thaumatoitibia</i> (=Cryptophlebia) <i>leucotreta</i> (Meyrick) (Lepidoptera: Tortricidae) <a href="https://www.cdffa.ca.gov/plant/fcm/pdfs/publications/Venette_et_al_2003-FCM_PRA.pdf">https://www.cdffa.ca.gov/plant/fcm/pdfs/publications/Venette_et_al_2003-FCM_PRA.pdf</a> ; 5.29.3. Factsheet – <i>Thaumatoitibia leucotreta</i> <a href="http://idtools.org/id/leps/tortai/Thaumatoitibia_leucotreta.htm">http://idtools.org/id/leps/tortai/Thaumatoitibia_leucotreta.htm</a> ; 5.29.4. Purdue university. <i>Thaumatoitibia leucotreta</i> <a href="http://download.ceris.purdue.edu/file/3285">http://download.ceris.purdue.edu/file/3285</a> ; 5.29.5. False codling moth larva identification guide <i>Thaumatoitibia leucotreta</i> (Meyrick) <a href="http://download.ceris.purdue.edu/file/1078">http://download.ceris.purdue.edu/file/1078</a> .
5.30.	<i>Thrips palmi</i> Karny	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kitas objektas*** / vabzdys (visose jo vystymosi stadijose)	5.30.1. Oetting R. D., Beshear R. J., Liu T-X., Braman S. K., Baker J. R. Biology and idenfication of thrips on greenhouse ornamentals. Research Bulletin, 1993, 414: 95, 96, 159, 163; 5.30.2. ISPM standartas Nr. 27, DP 01: <i>Thrips palmi</i> Karny.
5.31.	<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; kitas objektas*** / vabzdys (visose jo vystymosi stadijose)	5.31.1. 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. Entomologishe Berichten, 2016,76(3): 103–108; 5.31.2. Mound L. Japanese flower thrips <a href="http://www.padii.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/136443">http://www.padii.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/136443</a> ; 5.31.3. Palmer M. J., Mound L. A., Heaume G. J. Thysanoptera. 1989; 5.31.4. Oetting R. D., Beshear J. R., Tong-Xian Liu, Braman S. K., Baker J. R. Biology and Indentification of Thrips on Greenhouse Ornamentals. 1993.
5.32.	<i>Trogoderma granarium</i> Everts, <i>Trogoderma variabile</i> Ballion, <i>Prostephanus truncatus</i> (Horn)	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augininiai produktai** / mediena; kitas objektas*** / vabzdys (visose jo vystymosi stadijose)	5.32.1. Варшолович А.А. Капровый жук опаснейший вредитель пищевых запасов. Москва, 1963, 1–50 с.; 5.32.2. ЕРРО standartas PM 7/13 <i>Trogoderma granarium</i> ; 5.32.3. ISPM standartas Nr. 27, DP 03: <i>Trogoderma granarium</i> Everts; 5.32.4. <i>Prostephanus truncatus</i> <a href="https://www.cabi.org/isc/daTasheet/44524">https://www.cabi.org/isc/daTasheet/44524</a> .
5.33.	<i>Xylosandrus crassiusculus</i> (Motschulsky)	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augininiai produktai** /	5.33.1. Asian ambrosia beetle <i>Xylosandrus crassiusculus</i> (Motschulsky, 1866) (Coleoptera: Curculionidae: Scolytinae: Xyleborini) <a href="http://www.padii.gov.au/viewPests.aspx?id=1072">http://www.padii.gov.au/viewPests.aspx?id=1072</a> .

		mediena; kitas objektas*** / vabzdys (visose jo vystymosi stadijose)		
5.34.	Kiti vabzdžiai	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / mediena; kitas objektas*** / vabzdys (visose jo vystymoi stadijose)	5.34.1. EPPO standartas PM 7/129. DNA barcoding as an identification tool for a number of regulated pests.	
<b>6.</b>	<b>Viroidai ir fitoplazmos:</b>			
6.1.	Bulvių gumbų verpstiškumo viroidas (Potato spindle tuber viroid PSTVd)	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (stiebagumbiai)	6.1.1. EPPO standartas PM 7/33 Potato spindle tuber pospiviroid; 6.1.2. EPPO standartas PM 7/6 Chrysanthemum stunt pospiviroid; 6.1.3. 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', ' <i>Ca. P. pyri</i> ' and ' <i>Ca. P. prunorum</i> '; 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.	
<b>7.</b>	<b>Virusai:</b>			
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., Laursen, 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 <a href="https://www.seedtest.org/en/statistical-tools-for-seed-testing-content---1--3449.html">https://www.seedtest.org/en/statistical-tools-for-seed-testing-content---1--3449.html</a>
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)); Bulvių mop-top pomovirusas (Potato mop-top pomovirus (PMTV)); Bulvių potyvirusas V (Potato V potyvirus PVV)); Tabako mozaikos tobamovirusas (Tabacco mosaic tobamovirus (TMV)); Tabako nekrozės nekrovirusas (Tobacco necrosis necrovirus (TNV)); Tabako garbanotosios dryžligės tobavirusas (Tobacco rattle tobavirus (TRV)); Pomidorų juodųjų žiedų nepovirusas (Tomato black ring nepovirus	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.

	(TBRV); Pomidorių mozaikos tobamovirusas (Tomato mosaic tobamovirus (ToMV)); Pomidorių dėmėtojo vytulio tospovirusas (Tomato spotted wilt tospovirus (TSWV))			
7.6.	Pomidorių dėmėtojo vytulio virusas (Tomato spotted wilt virus (TSWV))	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	7.6.1. EPPO standartas PM 7/34 Tomato spotted wilt, Impatiens necrotic spot and Watermelon silver mottle tospoviruses; 7.6.2. EPPO standartas PM 7/125 ELISA ELISA tests for viruses.	
7.7.	Pomidorių 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. 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.	
7.8.	Pomidorių vaisiaus rudųjų raukšlių virusas (Tomato brown rugose fruit virus ToBRFV)	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	7.8.1. S. Panno, A. G. Caruso, and S. Davino (2019). First Report of Tomato Brown Rugose Fruit Virus on Tomato Crops in Italy. Plant Disease vol. 103:6, 1443–1443. 7.8.2. J. Rodriguez-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. 7.8.3. ISHI-Veg (2020) Detection of Infectious Tomato brown rugose fruit virus (ToBRFV) in Tomato and Pepper Seed 1-11.	
7.9.	Pomidorių 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. 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.	
7.11.	Runkelių gyslių nekrotinio pageltimo	Augalai* / gyvi augalai ir	7.11.1. EPPO standartas PM 7/30 Beet necrotic yellow vein virus	

	furovirusas (Beet necrotic yellow vein furovirus (Rhizomania))	gyvos augalų (šakniavaisiai)	dalys	(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 7/34 Tomato spotted wilt, Impatiens necrotic spot and Watermelon silver mottle tospoviruses; 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.

**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.

---