



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

**ĮSAKYMAS
DĖL VALSTYBINĖS AUGALININKYSTĖS TARNYBOS PRIE ŽEMĖS ŪKIO
MINISTERIJOS DIREKTORIAUS 2020 M. LAPKRIČIO 19 D. ĮSAKYMO NR. A1-602
„DĖL KENKĖJŲ, TYRIMO OBJEKTŲ IR NORMINIŲ DOKUMENTŲ / ŠALTINIŲ
SĄRAŠO PATVIRTINIMO“ PAKEITIMO**

2026 m. vasario 5 d. Nr. A1-71

Vilnius

1. Pakeičiu Valstybinės augalininkystės tarnybos prie Žemės ūkio ministerijos direktoriaus 2020 m. lapkričio 19 d. įsakymą Nr. A1-602 „Dėl kenkėjų, tyrimo objektų ir norminių dokumentų / šaltinių sąrašo patvirtinimo“:

1.1. Pakeičiu 1.2. papunktį ir jį išdėstau taip:

„1.2.	<i>Candidatus</i> <i>Liberibacter africanus</i> , <i>Candidatus</i> <i>Liberibacter</i> <i>americanus</i> , <i>Candidatus</i> <i>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</i> <i>Liberibacter africanus</i> “, “ <i>Candidatus</i> <i>Liberibacter americanus</i> “ and “ <i>Candidatus</i> <i>Liberibacter asiaticus</i> “; 1.2.2. EPPO standartas PM 9/27 „ <i>Candidatus</i> <i>Liberibacter</i> “ species that are causal agents of Huanglongbing disease of citrus and their vectors: procedures for official control“.
-------	--	---	--

1.2. Pakeičiu 1.7. papunktį ir jį išdėstau taip:

„1.7.	<i>Curtobacterium</i> <i>flaccumfaciens</i> pv. <i>flaccumfaciens</i> (Hedges) Collins et Jones	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	1.7.1. EPPO standartas PM 7/102 „ <i>Curtobacterium flaccumfaciens</i> pv. <i>flaccumfaciens</i> “; 1.7.2. Detection of <i>Curtobacterium</i> <i>flaccumfaciens</i> pv. <i>flaccumfaciens</i> in common bean seeds. European Union Reference Laboratory for Plant Pathogenic Bacteria. EURL-BAC-2024- CORBFL-TM-01 version 1.1“.
-------	---	---	--

1.3. Pakeičiu 1.8. papunktį ir jį išdėstau taip:

„1.8.	<i>Erwinia amylovora</i> (Burrill) Winslow et al.	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	1.8.1. EPPO standartas PM 7/20 „ <i>Erwinia</i> <i>amylovora</i> “; 1.8.2. EPPO standartas PM 7/97 „Diagnostics. Indirect immunofluorescence test for plant pathogenic bacteria“;
-------	--	---	--

			1.8.3. ISPM standartas Nr. 27, DP 13: <i>Erwinia amylovora</i> “.
--	--	--	---

1.4. Pakeičiu 1.22. papunktį ir jį išdėstau:

„1.22.	<i>Xylella fastidiosa</i> Wells et al.	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	1.22.1. Komisijos įgyvendinimo reglamentas (ES) 2020/1201 2020 m. rugpjūčio 14 d. dėl <i>Xylella fastidiosa</i> (Wells et al.) patekimo į Sąjungą ir išplitimo joje prevencijos priemonių; 1.22.2. EPPO standartas PM 7/24 „ <i>Xylella fastidiosa</i> “; 1.22.3. ISPM standartas Nr.27, DP 25: <i>Xylella fastidiosa</i> “.
--------	--	---	--

1.5. Papildau 1.24. papunkčiu:

„1.24.	<i>Pseudomonas syringae</i> pv. <i>pisi</i> (Sackett) Young, Dye & Wilkie	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	1.24.1. Detection of <i>Pseudomonas syringae</i> pv. <i>pisi</i> on pea seed. International Seed Federation. Seed is Life. December 2020“.
--------	---	---	--

1.6. Papildau 1.25. papunkčiu:

„1.25.	Fitosanitarinių tyrimų laboratorijoje (skyriuje) nustatomų kenkėjų, tiriamųjų objektų ir norminių dokumentų / šaltinių sąrašo (toliau – sąrašo) 1.1 – 1.24 papunkčiuose nurodytos bakterijos, įskaitant ir kitas jų rūšis	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; auginiai produktai** / grūdai; kitas objektas*** / vanduo, auginimo substratas	1.25.1. EPPO standartas PM 7/129 „DNA barcoding as an identification tool for a number of regulated pests“; 1.25.2. EPPO standartas PM 7/151 „Considerations for the use of high throughput sequencing in plant health diagnostics“; 1.25.3. J.D.Janse Phytobacteriology: Principles and practice. CABI, 2006; 1.25.4. N.W.Schaad, J.B.Jones, and W. Chun Laboratory Guide for Identification of Plant Pathogenic bacteria. APS PRESS, 2001; 1.25.5. M.Fatmi, R.R.Walcott, N.W.Schaad Detection of plant-pathogenic bacteria in seed and other planting material APS PRESS, 2017; 1.25.6. K. Sahlin, M. C. W. Lim, S. Prost NGSspeciesID: DNA barcode and amplicon consensus generation from long read sequencing data. Ecology and evolution, 2021:11, p. 1392-1398“.
--------	---	---	---

1.7. Pakeičiu 2.3. papunktį ir jį išdėstau:

„2.3.	<i>Alternaria linicola</i> J.W. Groves & Skolko, <i>Botrytis cinerea</i> Pers., <i>Colletotrichum lini</i> (Westerd.)	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (sėklos)	2.3.1. ISTA. Validated Seed Health Testing Methods. 7-007: Detection of <i>Alternaria linicola</i> , <i>Botrytis cinerea</i> and <i>Colletotrichum lini</i> in <i>Linum usitatissimum</i> (flax) seed
-------	---	--	---

			<p>https://www.seedtest.org/en/publications/international-rules-seed-testing.html;</p> <p>2.3.2. <i>Alternaria</i>: An Identification Manual. Emmory G. Simmons. 2007, p. 230, 231;</p> <p>2.3.3. Damm U, O'Connell RJ, Groenewald JZ, Crous PW. The <i>Colletotrichum destructivum</i> species complex - hemibiotrophic pathogens of forage and field crops. Stud Mycol. 2014 Sep; 79:49-84 doi: 10.1016/j.simyco.2014.09.003. PMID: 25492986; PMCID: PMC4255528;</p> <p>2.3.4. Staats M, van Baarlen P, van Kan JA. Molecular phylogeny of the plant pathogenic genus <i>Botrytis</i> and the evolution of host specificity. Mol Biol Evol. 2005 Feb; 22(2):333-46 doi: 10.1093/molbev/msi020. Epub 2004 Oct 20. PMID: 15496556“.</p>
--	--	--	--

1.8. Pakeičiu 2.14. papunktį ir jį išdėstau:

„2.14.	<p><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)</p>	<p>Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (sėklos)</p>	<p>2.14.1. Boerema G. H. et al. (2004). <i>Phoma</i> Identification Manual, p. 90–91, 240 – 263, plate 1;</p> <p>2.14.2. Garibaldi A. et al., 2016. First Report of a Leaf Spot Caused by <i>Boeremia exigua</i> var. <i>linicola</i> on Autumn Sage (<i>Salvia greggii</i>) in Italy and Worldwide. APS. Vol. 100, No. 8 https://apsjournals.apsnet.org/doi/full/10.1094/PDIS-01-16-0050-PDN;</p> <p>2.14.3. N. Qian, Y. P. Cheng, L. Zhang, C. L. Feng, G. Z. Zhang, X. L. Lu, and W. S. Zhao (2023) First Report of Leaf Spot Disease Caused by <i>Boeremia linicola</i> on <i>Trifolium repens</i> in China. Plant Disease. 107:3, p. 964“.</p>
--------	--	---	---

1.9. Pakeičiu 2.46. papunktį ir jį išdėstau:

„2.46.	<p><i>Fusarium</i> spp.</p>	<p>Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (sėklos);</p>	<p>2.46.1. The <i>Fusarium</i> laboratory Manual. John F. Leslie and Brett A. Summerell. 2006, p. 1–388;</p> <p>2.46.2. Booth C. (1971). The Genus <i>Fusarium</i>;</p>
--------	-----------------------------	--	---

		augaliniai produktai** / grūdai	2.46.3. Adelaide University (2026). <i>Fusarium</i> https://mycology.adelaide.edu.au/fungal-descriptions-and-antifungal-susceptibility/hyphomycetes-conidial-moulds/fusarium#laboratory-identification “.
--	--	---------------------------------	---

1.10. Pakeičiu 2.61. papunktį ir jį išdėstau:

„2.61.	<i>Mycosphaerella chrysanthemi</i> (Tassi) (sin. <i>Didymella chrysanthemi</i>)	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.61.1. Tarptautinis žemės ūkio ir biotechnologijų centras (Centre for Agriculture and Biosciences International, toliau – CABI), 1997. Quarantine Pests for Europe (Second Edition), p. 742–746; 2.61.2. McCoy, R.E. and Blakeman, J.P. (1976). Distribution of <i>Mycosphaerella lugilucola</i> and selection for environmental races https://www.apsnet.org/publications/phytopathology/backissues/Documents/1976Articles/Phyto66n11_1310.pdf “.
--------	--	---	--

1.11. Pakeičiu 2.84. papunktį ir jį išdėstau:

„2.84.	<i>Pyrenophora teres</i> Drechsler (sin. <i>Helminthosporium hordei</i> Eidam)	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.84.1. ISTA. Validated Seed Health Testing Methods. 7-027: Detection of <i>Pyrenophora teres</i> and <i>Pyrenophora graminea</i> in <i>Hordeum vulgare</i> subsp. <i>vulgare</i> (barley) seed https://www.seedtest.org/en/publications/international-rules-seed-testing.html ; 2.84.2. CMI Descriptions of Pathogenic Fungi and Bacteria, 1988. No. 390 https://www.cabidigitallibrary.org/doi/abs/10.1079/DFB/20056400390 ; 2.84.3. Špokauskienė O. Varpinių javų mikromicetai Lietuvoje. Vilnius: LTSR MA Botanikos institutas, 1989, p. 230; 2.84.4. Liu, Z., Ellwood, S. R., Oliver, R. P., & Friesen, T. L. (2011). <i>Pyrenophora teres</i> : Profile of an increasingly damaging barley pathogen. <i>Molecular Plant Pathology</i> , 12(1), p. 1–19 https://doi.org/10.1111/j.1364-3703.2010.00649.x ; 2.84.5. <i>Pyrenophora teres</i> f. <i>sp. teres</i> PaDIL species factsheet https://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/136636 “.
--------	--	---	--

1.12. Pakeičiu 2.96. papunktį ir jį išdėstau:

„2.96.	<p><i>Tilletia controversa</i> J.G. Kuehn, <i>T. laevis</i> J.G. Kuehn, <i>Tilletia caries</i> (D.C.) Tul. & C. Tul.</p>	<p>Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / grūdai</p>	<p>2.96.1. Pileckis S., Žuklys L., 1974. Augalų apsaugos darbuotojo žinynas, p. 621–626; 2.96.2. Distinguishing Teliospores of <i>Tilletia controversa</i> from Those of <i>T. caries</i> by Fluorescence Microscopy. Stockwell V. O., Trione E. J. 1986. Plant Disease/Vol. 70, No. 10 https://www.apsnet.org/publications/PlantDisease/BackIssues/Documents/1986Articles/PlantDisease70n10_924.PDF; 2.96.3. G. Zdraja et al. (2016) Identification and Quantification of <i>Tilletia caries</i> and <i>T. controversa</i> in Seed Samples and Discrimination of the Two Species. RRJBS 5(2) https://www.rroj.com/open-access/identification-and-quantification-of-tilletia-carries-and-tcontroversa-in-seed-samples-and-discrimination-of-the-twospecies-.pdf; 2.96.4. Pflanzenkrankheiten. Getreide, Hirse und Mais. Weizen. DTR-Blattdürre. Zwergbrand oder Zwergsteinbrand des Weizens https://www.pflanzenkrankheiten.ch/krankheiten-an-kulturpflanzen/getreide-mais/weizen/tilletia-controversa-weizen.; 2.96.5. S. Sedaghatjoo, M.K. Forster, L. Niessen et al. Development of a loop-mediated isothermal amplification assay for the detection of <i>Tilletia controversa</i> based on genome comparison. <i>Sci Rep</i> 11, 11611 (2021); 2.96.6. Lietuvos grybai IV t. (1998). p. 131-134; 2.96.7. Kalman Vanky. Illustrated Genera of Smut Fungi. Third Edition. APS, 2013, p. 210-211; 2.96.8. Stakman, E.C. (1913). Spore germinations of cereal smuts https://conservancy.umn.edu/server/api/core/bitstreams/e8951467-a3cd-40aa-be1e-403cbea04c32/content;</p>
--------	--	---	--

			<p>2.96.9. <i>Tilletia caries</i> PaDIL species factsheet https://www.padil.gov.au/aus-smuts/pest/140173;</p> <p>2.96.10. <i>Tilletia laevis</i> PaDIL species factsheet https://www.padil.gov.au/aus-smuts/pest/140186“.</p>
--	--	--	---

1.13. Pakeičiu 2.103. papunktį ir jį išdėstau:

„2.103.	<i>Ustilago nuda</i> (C.N. Jensen) Rostr.	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augininiai produktai** / grūdai	<p>2.103.1. ISTA. Validated Seed Health Testing Methods. 7-013a: Detection of <i>Ustilago nuda</i> in <i>Hordeum vulgare</i> (barley) seed by embryo extraction https://www.seedtest.org/en/publications/international-rules-seed-testing.html;</p> <p>2.103.2. ISTA. Validated Seed Health Testing Methods.. 7-013b: Detection of <i>Ustilago nuda</i> in <i>Hordeum vulgare</i> subsp. <i>vulgare</i> (barley) seed by dehulling and embryo extraction https://www.seedtest.org/en/publications/international-rules-seed-testing.html;</p> <p>2.103.3. Lietuvos grybai IV t. (2001), p. 61–109;</p> <p>2.103.4. <i>Ustilago nuda</i> PaDIL species factsheet https://www.padil.gov.au/aus-smuts/pest/140229;</p> <p>2.103.5. Pileckis S., Žuklys L., 1974. Augalų apsaugos darbuotojo žinynas, p. 614“.</p>
---------	---	--	---

1.14. Pakeičiu 2.105. papunktį ir jį išdėstau:

„2.105.	<i>Urocystis agropyri</i> (Preuss) A.A. Fish. Waldh.	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	<p>2.105.1. Lietuvos grybai IV t. (2001), p. 148, 149;</p> <p>2.105.2. Plant Parasites of Europe - <i>Urocystis agropyri</i> https://bladmineerders.nl/parasites/fungi/dikarya/basidiomycota/ustilaginomycotina/ustilaginomycetes/urocystidales/urocystidaceae/urocystis/urocystis-agropyri/;</p> <p>2.105.3. <i>Urocystis agropyri</i> PaDIL species factsheet https://www.padil.gov.au/aus-smuts/pest/140130;</p>
---------	--	---	--

			2.105.4. Pileckis S., Žuklys L., 1974. Augalų apsaugos darbuotojo žinynas, p. 631-632“.
--	--	--	---

1.15. Pakeičiu 2.109. papunktį ir jį išdėstau:

„2.109.	<i>Ustilago hordei</i> (Pers.) Lagerh.	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.109.1. Lietuvos grybai IV t. (2001), p. 102; 2.109.2. Illustrated Genera of Smut Fungi, Third Edition. Kalman Vanky. 2013, p. 236, 237; 2.109.3. <i>Ustilago hordei</i> PaDIL species factsheet https://www.padil.gov.au/aus-smuts/pest/140221 ; 2.109.4. Pileckis S., Žuklys L., 1974. Augalų apsaugos darbuotojo žinynas, p. 611-612“.
---------	---	---	---

1.16. Pakeičiu 2.111. papunktį ir jį išdėstau:

„2.111.	<i>Ustilago tritici</i> (Pers.) Rostr.	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.111.1. Lietuvos grybai IV t. (2001), p. 106, 109; 2.111.2. Center for Invasive Species and Ecosystem Health. <i>Ustilago tritici</i> https://www.invasive.org/browse/subthumb.cfm?sub=9459 ; 2.111.3. <i>Ustilago tritici</i> PaDIL species factsheet https://www.padil.gov.au/aus-smuts/pest/140255 ; 2.111.4. Pileckis S., Žuklys L., 1974. Augalų apsaugos darbuotojo žinynas, p. 617“.
---------	---	---	--

1.17. Pakeičiu 2.113. papunktį ir jį išdėstau:

„2.113.	<i>Ceratocystis platani</i> (Walter) Engelbrecht & Harrington	Augalai* / gyvi (negyvi) augalai ir gyvos (negyvos) augalų dalys; kitas objektas*** / auginimo substratas, vanduo	2.113.1. EPPO standartas PM 7/014 „ <i>Ceratocystis platani</i> “.
---------	--	---	---

1.18. Papildau 2.114. papunkčiu:

„2.114.	<i>Fusarium oxysporum</i> (f. sp. <i>albedinis</i>) (Killian & Maire) Malençon	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.114.1. EPPO standartas PM 7/16 „ <i>Fusarium oxysporum</i> f. sp. <i>albedinis</i> “.
---------	--	---	--

1.19. Papildau 2.115. papunkčiu:

„2.115.	<i>Heterobasidion annosum sensu lato</i> (Fr.) Bref., 1888	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / mediena kenkėjas / grybai	2.115.1. ISPM standartas Nr. 27, DP 34: „ <i>Heterobasidion annosum sensu lato</i> “.
---------	--	---	---

1.20. Papildau 2.116. papunkčiu:

„2.116.	<i>Magnaportheopsis maydis</i> (Samra, Sabet & Hingorani) S. Klaubauf, M.H. Lebrun & P.W. Crous (sin. <i>Acremonium maydis</i>)	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.116.1. Degani O, Dor S, Movshovitz D, Rabinovitz O. Methods for Studying <i>Magnaportheopsis maydis</i> , the Maize Late Wilt Causal Agent. <i>Agronomy</i> . 2019; 9(4):181“.
---------	--	---	--

1.21. Papildau 2.117. papunkčiu:

„2.117.	<i>Phytophthora cinnamomi</i> Rands	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kitas objektas*** / auginimo substratas	2.117.1. EPPO standartas PM 7/026 „ <i>Phytophthora cinnamomi</i> “.
---------	-------------------------------------	--	--

1.22. Papildau 2.118. papunkčiu:

„2.118.	<i>Phytophthora sojae</i> M.J.Kaufmann & J.W.Gerdemann	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.118.1. Dorrance, Anne E. et al. “ <i>Phytophthora</i> root and stem rot of soybean.” <i>The Plant Health Instructor</i> (2007): 1-10; 2.118.2. Z. Gloria Abad, Ph.D., USDA-APHIS-PPQ-S&T Plant Pathogen Confirmatory Diagnostics Laboratory (PPCDL), United States of America. Fact sheet on <i>Phytophthora sojae</i> , 2023 (IDphy: molecular and morphological identification of <i>Phytophthora</i> based on the types)“.
---------	--	---	--

1.23. Papildau 2.119. papunkčiu:

„2.119.	<i>Stagonosporopsis chrysanthemi</i> (F. Stevens) P.W. Crous, N. Vaghefi & P.W.J. Taylor (sin. <i>Didymella ligulicola</i>)	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	2.119.1. EPPO standartas PM 7/159 „ <i>Stagonosporopsis chrysanthemi</i> “.
---------	--	---	---

1.24. Papildau 2.120. papunkčiu:

„2.120.	<i>Aspergillus flavus</i>	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys;	2.120.1. INSPQ (2025). Fact sheets – <i>Aspergillus flavus</i>
---------	---------------------------	--	--

		augaliniai produktai** / grūdai	<p>https://www.inspq.qc.ca/en/moulds/factsheets/aspergillus-flavus;</p> <p>2.120.2. Saleemi, M. K. et al. (2017) ‘Study of fungi and their toxigenic potential isolated from wheat and wheat bran’, <i>Toxin Reviews</i>, 36(1), p. 80–88 https://doi.org/10.1080/15569543.2016.1233890;</p> <p>2.120.3. Kumari, R., Jayachandran, L. E., & Ghosh, A. K. (2019). Investigation of diversity and dominance of fungal biota in stored wheat grains from governmental warehouses in West Bengal, India. <i>Journal of the science of food and agriculture</i>, 99(7), p. 3490–3500 https://doi.org/10.1002/jsfa.9568“.</p>
--	--	---------------------------------	---

1.25. Papildau 2.121. papunkčiu:

„2.121.	<i>Aspergillus niger</i>	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / grūdai	<p>2.121.1. Saleemi, M. K. et al. (2017) ‘Study of fungi and their toxigenic potential isolated from wheat and wheat bran’, <i>Toxin Reviews</i>, 36(1), p. 80–88 https://doi.org/10.1080/15569543.2016.1233890;</p> <p>2.121.2. Kumari, R., Jayachandran, L. E., & Ghosh, A. K. (2019). Investigation of diversity and dominance of fungal biota in stored wheat grains from governmental warehouses in West Bengal, India. <i>Journal of the science of food and agriculture</i>, 99(7), 3490–3500 https://doi.org/10.1002/jsfa.9568;</p> <p>2.121.3. Pileckis S., Žuklys L., 1974. Augalų apsaugos darbuotojo žinynas, p. 694“.</p>
---------	--------------------------	--	--

1.26. Papildau 2.122. papunkčiu

„2.122.	sąrašo 2.1 – 2.121 papunkčiuose nurodyti grybai ir oomicetai, įskaitant ir kitas rūšis	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / mediena, grūdai; kitas objektas*** / auginimo substratas	<p>2.122.1. EPPO standartas PM 7/129 „DNA barcoding as an identification tool for a number of regulated pests“;</p> <p>2.122.2. K. Sahlin, M. C. W. Lim, S. Prost NGSspeciesID: DNA barcode and amplicon consensus generation from long read sequencing data. <i>Ecology and evolution</i>, 2021: 11, p. 1392-1398 https://onlinelibrary.wiley.com/doi/10.1002/ece3.7146;</p>
---------	--	--	---

			<p>2.122.3. Lietuvos grybai I t. (1995); 2.122.4. Lietuvos grybai III t. (1997); 2.122.5. Lietuvos grybai IV t. (2001); 2.122.6. Lietuvos grybai V t., 1 (1991); 2.122.7. Lietuvos grybai IX t. (1998); 2.122.8. Lietuvos grybai X t. (2009); 2.122.9. Suharjo, R., Swibawa, I.G., Prasetyo, J. et al. <i>Peronosclerospora australiensis</i> is a synonym of <i>P. maydis</i>, which is widespread on Sumatra, and distinct from the most prevalent Java maize downy mildew pathogen. Mycol Progress 19, 1309–1315 (2020) https://link.springer.com/article/10.1007/s11557-020-01628-x; 2.122.10 Choi YJ, Beakes G, Glockling S, Kruse J, Nam B, Nigrelli L, Ploch S, Shin HD, Shivas RG, Telle S, Voglmayr H, Thines M. Towards a universal barcode of oomycetes - a comparison of the cox1 and cox2 loci. Mol Ecol Resour. 2015; 15(6):1275-88; 2.122.11. EPPO standartas PM 7/151 „Considerations for the use of high throughput sequencing in plant health diagnostics“; 2.122.12. Damm U, O'Connell RJ, Groenewald JZ, Crous PW. The <i>Colletotrichum destructivum</i> species complex - hemibiotrophic pathogens of forage and field crops. Stud Mycol. 2014 Sep; 79:49-84 doi: 10.1016/j.simyco.2014.09.003. PMID: 25492986; PMCID: PMC4255528; 2.122.13. Špokauskienė O. Varpinių javų mikromicetai Lietuvoje. Vilnius: LTSR MA Botanikos institutas, 1989“.</p>
--	--	--	--

1.27. Pakeičiu 3.5. papunktį ir jį išdėstau:

„3.5.	<i>Bursaphelenchus mucronatus</i>	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / mediena; kenkėjas / nematodai	<p>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>;</p>
-------	-----------------------------------	---	---

			<p>3.5.4. D. J. Hunt <i>Aphelenchida</i>, <i>Longidoridae</i> and <i>Trichodoridae</i> their systematics and bionomics, CAB International, 1993, p. 1-352;</p> <p>3.5.5. Protocol for the extraction of <i>Bursaphelenchus xylophilus</i> from wood. EURL–B. xylophilus-Extraction. Version 01. 02/ 2023;</p> <p>3.5.6. Protocol for <i>Bursaphelenchus xylophilus</i>: Morphological & Molecular methods. EURL–B.xylophilus-Identification Version 01. 02/ 2023“.</p>
--	--	--	--

1.28. Pakeičiu 3.6. papunktį ir jį išdėstau:

„3.6.	<i>Bursaphelenchus xylophilus</i>	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / mediena; kenkėjas / nematodai	<p>3.6.1. EPPO standartas PM 7/119 „Nematode extraction“;</p> <p>3.6.2. EPPO standartas PM 7/4“ <i>Bursaphelenchus xylophilus</i>“;</p> <p>3.6.3. ISPM standartas Nr. 27, DP 10: <i>Bursaphelenchus xylophilus</i>;</p> <p>3.6.4. D. J. Hunt <i>Aphelenchida</i>, <i>Longidoridae</i> and <i>Trichodoridae</i> their systematics and bionomics, CAB International, 1993, p. 1-352;</p> <p>3.6.5. Protocol for the extraction of <i>Bursaphelenchus xylophilus</i> from wood. EURL–B. xylophilus-Extraction. Version 01. 02/ 2023;</p> <p>3.6.6. Protocol for <i>Bursaphelenchus xylophilus</i>: Morphological & Molecular methods. EURL–B.xylophilus-Identification Version 01. 02/ 2023“.</p>
-------	-----------------------------------	---	--

1.29. Pakeičiu 3.12. papunktį ir jį išdėstau:

„3.12.	<i>Globodera rostochiensis</i> , <i>Globodera pallida</i>	Kitas objektas*** / auginimo substratas	<p>3.12.1. Komisijos įgyvendinimo reglamentas (ES) 2022/1192 2022 m. liepos 11 d., kuriuo nustatomos <i>Globodera pallida</i> (Stone) Behrens ir <i>Globodera rostochiensis</i> (Wollenweber) Behrens išnaikinimo ir plitimo prevencijos priemonės (konsoliduota versija);</p> <p>3.12.2. EPPO standartas PM 7/119 „Nematode extraction“;</p> <p>3.12.3. EPPO standartas PM 7/40 „<i>Globodera rostochiensis</i> and <i>Globodera pallida</i>“;</p>
--------	--	---	---

			<p>3.12.4. Marks, R.J. and Brodie, B.B., 1998. Potato Cyst Nematodes: Biology, Distribution and Control. CAB International, Wallingford, UK;</p> <p>3.12.5. Lombard, L., Dekker-Nooren, C.C.E.M., Wuijster, B. <i>et al.</i> Comparing the effectiveness of real-time PCRs to simultaneously detect and identify viable <i>Globodera pallida</i> and <i>G. rostochiensis</i>. Eur J Plant Pathol, p. 169, 681–696 (2024);</p> <p>3.12.6. Protocol for extraction and isolation of <i>Globodera</i> cysts. EURL–Globo-Extraction Version 01. 10/ 2021;</p> <p>3.12.7. Protocol for the identification of <i>Globodera rostochiensis</i> and <i>G. pallida</i>: Morphological and molecular methods. EURL–Globo-Identification Version 01. 10/ 2021;</p> <p>3.12.8. Protocol for determining the viability of eggs and juveniles of <i>Globodera rostochiensis</i> and <i>G. pallida</i>. EURL–Globo-Viability Version 01.09/ 2021“.</p>
--	--	--	--

1.30. Pakeičiu 3.13. papunktį ir jį išdėstau:

„3.13.	<i>Globodera</i> sp., <i>Globodera tabacum</i> , <i>Globodera artemisiae</i> , <i>Punctodera</i> sp., <i>Punctodera punctata</i>	Kitas objektas*** / auginimo substratas; augaliniai produktai** / grūdai	<p>3.13.1. EPPO standartas PM 7/119 „Nematode extraction“;</p> <p>3.13.2. Nickle R.W. Manual of agricultural nematology. Marcel Dekker. NY. 1991, p. 1–1035;</p> <p>3.13.3. Marks, R.J. and Brodie, B.B., 1998. Potato Cyst Nematodes: Biology, Distribution and Control. CAB International, Wallingford, UK;</p> <p>3.13.4. Protocol for extraction and isolation of <i>Globodera</i> cysts. EURL–Globo-Extraction Version 01. 10/ 2021;</p> <p>3.13.5. Protocol for the identification of <i>Globodera rostochiensis</i> and <i>G. pallida</i>: Morphological and molecular methods. EURL–Globo-Identification Version 01. 10/ 2021“.</p>
--------	--	---	---

1.31. Pakeičiu 3.14. papunktį ir jį išdėstau:

„3.14.	<i>Heterodera avenae</i> , <i>Heterodera fici</i> , <i>Heterodera filipjevi</i> ,	Kitas objektas*** / auginimo substratas;	3.14.1. EPPO standartas PM 7/119 „Nematode extraction“;
--------	---	---	---

	<i>Heterodera goettingiana</i> , <i>Heterodera glycine</i> , <i>Heterodera schachtii</i> , <i>Heterodera trifolii</i> , <i>Heterodera</i> sp.	augaliniai produktai** / grūdai	3.14.2. EPPO standartas PM 7/89 „ <i>Heterodera glycines</i> “; 3.14.3. Nickle R.W. Manual of agricultural nematology. Marcel Dekker. NY. 1991, p. 1–1035; 3.14.4. Marks, R.J. and Brodie, B.B., 1998. Potato Cyst Nematodes: Biology, Distribution and Control. CAB International, Wallingford, UK; 3.14.5. Protocol for extraction and isolation of <i>Globodera</i> cysts. EURL–Globo-Extraction Version 01. 10/2021“.
--	---	---------------------------------	--

1.32. Pakeičiu 3.16. papunktį ir jį išdėstau:

„3.16.	<i>Longidorus</i> sp., <i>Longidorus diadecturus</i>	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (šaknys); kenkėjas / nematodai	3.16.1. EPPO standartas PM 7/119 „Nematode extraction“; 3.16.2. Nickle R.W. Manual of agricultural nematology. Marcel Dekker. NY. 1991, p. 1–1035; 3.16.3. D. J. Hunt <i>Aphelenchida, Longidoridae</i> and <i>Trichodoridae</i> their systematics and bionomics, CAB International, 1993, p. 1-352; 3.16.4. EPPO standartas PM 7/145 „ <i>Longidorus diadecturus</i> “.
--------	---	--	---

1.33. Pakeičiu 3.17. papunktį ir jį išdėstau:

„3.17.	<i>Meloidogyne chitwoodi</i>	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (stiebagumbiai, gumbasvogūniai ir šakniastiebiai); kitas objektas*** / auginimo substratas; kenkėjas / nematodai	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> “; 3.17.3. Extraction methods for <i>Meloidogyne chitwoodi</i> and <i>M. fallax</i> . EURL – MeloExtraction Version 01. 8/2020; 3.17.4. Identification methods for <i>Meloidogyne chitwoodi</i> and <i>M. fallax</i> . EURL – MeloIdentification Version 02. 10/2020“.
--------	------------------------------	--	--

1.34. Pakeičiu 3.18. papunktį ir jį išdėstau:

„3.18.	<i>Meloidogyne enterolobii</i>	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (stiebagumbiai, gumbasvogūniai ir šakniastiebiai);	3.18.1. EPPO standartas PM 7/119 „Nematode extraction“; 3.18.2. EPPO standartas PM 7/103 „ <i>Meloidogyne enterolobii</i> “; 3.18.3. Extraction methods for <i>Meloidogyne chitwoodi</i> and <i>M. fallax</i> .
--------	--------------------------------	--	---

		kitas objektas*** / auginimo substratas; kenkėjas / nematodai	EURL – MeloExtraction Version 01. 8/2020“.
--	--	---	---

1.35. Pakeičiu 3.19. papunktį ir jį išdėstau:

„3.19.	<i>Meloidogyne fallax</i>	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (stiebagumbiai); kitas objektas*** / auginimo substratas; kenkėjas / nematodai	3.19.1. EPPO standartas PM 7/119 „Nematode extraction“; 3.19.2. EPPO standartas PM 7/41 „ <i>Meloidogyne chitwoodi</i> and <i>Meloidogyne fallax</i> “; 3.19.3. Extraction methods for <i>Meloidogyne chitwoodi</i> and <i>M. fallax</i> . EURL – MeloExtraction Version 01. 8/2020; 3.19.4. Identification methods for <i>Meloidogyne chitwoodi</i> and <i>M. fallax</i> . EURL–MeloIdentification Version 02. 10/2020“.
--------	---------------------------	--	---

1.36. Pakeičiu 3.20. papunktį ir jį išdėstau:

„3.20.	<i>Meloidogyne mali</i>	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (stiebagumbiai, gumbasvogūniai ir šakniastiebiai); kitas objektas*** / auginimo substratas; kenkėjas / nematodai	3.20.1. EPPO standartas PM 7/119 „Nematode extraction“; 3.20.2. EPPO standartas PM7/136 „ <i>Meloidogyne mali</i> “; 3.20.3. ISPM standartas Nr. 27, DP 35: <i>Meloidogyne mali</i> “.
--------	-------------------------	--	---

1.37. Pakeičiu 3.21. papunktį ir jį išdėstau:

„3.21.	<i>Meloidogyne</i> sp., <i>Meloidogyne</i> <i>graminicola</i> , <i>Meloidogyne</i> <i>hispanica</i> , <i>Meloidogyne</i> <i>paranaensis</i> , <i>Meloidogyne</i> <i>exigua</i> , <i>Meloidogyne</i> <i>fujianensis</i> , <i>Meloidogyne</i> <i>kongi</i>	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (stiebagumbiai, gumbasvogūniai ir šakniastiebiai); kitas objektas*** / auginimo substratas; kenkėjas / nematodai	3.21.1. EPPO standartas PM 7/119 „Nematode extraction“; 3.21.2. EPPO standartas PM 7/41 „ <i>Meloidogyne chitwoodi</i> and <i>Meloidogyne fallax</i> “; 3.21.3. EPPO standartas PM 7/158 „ <i>Meloidogyne graminicola</i> “; 3.21.4. Protocol for <i>Meloidogyne</i> <i>graminicola</i> Morphological & Molecular methods. EURL– <i>M.</i> <i>graminicola</i> -Identification Version 01. 12/ 2024“.
--------	--	--	---

1.38. Pakeičiu 4.1. papunktį ir jį išdėstau:

„4.1.	Piktžolių sėklos: <i>Acroptilon repens</i> , <i>Agropyron repens</i> , <i>Agrostemma githago</i> ,	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / grūdai;	4.1.1. EPPO data sheets on Quarantine Pests – <i>Arceuthobium</i> spp.; 4.1.2. EPPO data sheets on Quarantine pests – <i>Eichornia crassipes</i> ;
-------	---	---	---

<p><i>Alopecurus myosuroides</i>, <i>Amaranthus retroflexus</i>, <i>Ambrosia</i> spp., <i>Ambrosia artemisiifolia</i>, <i>Ambrosia psilostachya</i>, <i>Ambrosia trifida</i>, <i>Anthemis arvensis</i>, <i>Arceuthobium</i> spp., <i>Arctium tomentosum</i>, <i>Arctium lappa</i>, <i>Apera spica-venti</i>, <i>Avena fatua</i>, <i>Avena sterilis</i>, <i>Bidens bipinnata</i>, <i>Bidens pilosa</i>, <i>Brassica juncea</i>, <i>Bromus secalinus</i>, <i>Cannabis</i> sp., <i>Cenchrus longispinus</i>, <i>Cenchrus pauciflorus</i>, <i>Centaurea cyanus</i>, <i>Chenopodium album</i>, <i>Cirsium arvense</i>, <i>Cirsium vulgare</i>, <i>Cuscuta</i> spp., <i>Delphinium consolida</i>, <i>Echinochloa crus galli</i>, <i>Eichhornia</i>, <i>Eichhornia crassipes</i>, <i>Euphorbia helioscopia</i>, <i>Euphorbia dentata</i>, <i>Fagopyrum tataricum</i>, <i>Galeopsis tetrahit</i>, <i>Galium aparine</i>, <i>Helianthus californicus</i>, <i>Helianthus ciliaris</i>, <i>Fumaria vaillantii</i>, <i>Ipomoea hederacea</i>, <i>Ipomoea lacunosa</i>,</p>	<p>kitas objektas*** / auginimo substratas</p>	<p>4.1.3. В.Н. Доброхотов Семена сорных растений. - Москва, Сельхозиздат, 1961. 414 с. с илл.;</p> <p>4.1.4. А.В. Фисюнов Сорные растения. - Москва: Колос, 1984. 320 с. с илл.;</p> <p>4.1.5. Ю.Ф. Савотиков, А.И. Сметкин Справочник по вредителям, болезням растений и сорнякам, имеющим карантинное значение для территории Российской Федерации. - Нижний Новгород: Арника, 1995. 231 с. с илл.;</p> <p>4.1.6. Справочник по карантинным и другим опасным вредителям, болезням и сорным растениям. - Москва: Колос, 1970. 240 с. с илл.;</p> <p>4.1.7. Algirdas Grigas. Lietuvos augalų vaisiai ir sėklos. – Vilnius: Mokslas, 1986. p. 1-606, iliustr.;</p> <p>4.1.8. Волкова Е.М., Данкверт С.А., Маслов М.И., Магомедов У.Ш. Атлас плодов и семян сорных и ядовитых растений, засоряющих подкарантинную продукцию. Москва: Товарищество научных изданий КМК. 2007. 301 с., 134 цв. фото;</p> <p>4.1.9. Г.П. Москаленко, Б.И. Юдин Атлас семян и плодов сорных растений, встречающихся в подкарантинных грузах и материалах. Москва: Товарищество научных изданий КМК. 1999. 264 с. с илл.;</p> <p>4.1.10. Seed Identification Guide https://www.idseed.org/seedidguide/keys/details/Use-the-Poaceae-key-if2.html;</p> <p>4.1.11. Federal Noxious Weed Disseminules of the United States https://idtools.org/fnwd/;</p> <p>4.1.12. Pakravan, Maneezheh & Nejad Falatoury, Atiye & Tavassoli, Akhtar. (2009). Morphological and micromorphological studies of <i>Nonea</i> (<i>Boraginaceae</i>: tribe <i>Boragineae</i>) in</p>
--	---	---

<p> <i>Iva axillaris</i>, <i>Lactuca serriola</i>, <i>Linaria vulgaris</i>, <i>Lychnis flos-cuculi</i>, <i>Lolium temulentum</i>, <i>Matricaria inodora</i>, <i>Medicago lupulina</i>, <i>Melampyrum arvense</i>, <i>Melandrius album</i>, <i>Myosotis arvensis</i>, <i>Neslia paniculata</i>, <i>Nonea pulla</i>, <i>Odontites vernus</i>, <i>Orobanche gracilis</i>, <i>Papaver sp.</i>, <i>Parthenium</i> <i>hysterophorus</i>, <i>Polygonum aviculare</i>, <i>Polygonum</i> <i>convolvulus (sin.</i> <i>Fallopia convolvulus)</i>, <i>Polygonum</i> <i>persicaria</i>, <i>Polygonum scabrum</i> <i>(sin. Persicaria</i> <i>lapathifolia)</i>, <i>Plantago lanceolata</i>, <i>Ranunculus repens</i>, <i>Raphanus</i> <i>raphanistrum</i>, <i>Rhinanthus</i> <i>angustifolius</i>, <i>Rhinanthus minor</i>, <i>Rivina humilis</i>, <i>Rumex acetosella</i>, <i>Rumex crispus</i>, <i>Senecio jacobaea</i>, <i>Setaria glauca</i>, <i>Setaria lutescens</i>, <i>Setaria viridis</i>, <i>Sicyos angulatus</i>, <i>Silene vulgaris</i>, <i>Sinapis arvensis</i>, <i>Sonchus arvensis</i>, <i>Solanum carolinense</i>, </p>		<p>Iran. The Iranian journal of Botany. 15. p. 129-139”.</p>
---	--	--

	<i>Solanum elaeagnifolium</i> , <i>Solanum rostratum</i> , <i>Solanum triflorum</i> , <i>Stachys annua</i> , <i>Stelaria media</i> , <i>Striga</i> spp., <i>Thlaspi arvense</i> , <i>Tripleurospermum inodorum</i> , <i>Veronica hederifolia</i> , <i>Vicia faba</i> , <i>Vicia sativa</i> , <i>Viola arvensis</i> , <i>Xanthium strumarium</i> ir kitos.		
--	--	--	--

1.39. Pakeičiu 4.2. papunktį ir jį išdėstau:

„4.2.	sąrašo 4.1 papunktyje nurodytos piktžolių sėklos, įskaitant ir kitas rūšis	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / grūdai; kitas objektas*** / auginimo substratas	4.2.1. EPPO standartas PM 7/129 „DNA barcoding as an identification tool for a number of regulated pests“; 4.2.2. K. Sahlin, M. C. W. Lim, S. Prost NGSspeciesID: DNA barcode and amplicon consensus generation from long read sequencing data. Ecology and evolution, 2021:11, p.1392-1398; 4.2.3. Algirdas Grigas. Lietuvos augalų vaisiai ir sėklos. – Vilnius: Mokslas, 1986. p. 1-606., iliustr; 4.2.4. EPPO standartas PM 7/151 „Considerations for the use of high throughput sequencing in plant health diagnostics“.
-------	--	---	--

1.40. Pakeičiu 5.1. papunktį ir jį išdėstau:

„5.1.	<i>Agrilus anxius</i> (Gory)	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / mediena; kenkėjas / vabzdys	5.1.1. Zablotny J.E. <i>Agrilus planipennis</i> Fairmaire screening aid www.emeraldashborer.info/documents/agriscrn.pdf ; 5.1.2. Zablotny J.E. Emerald ash borer larval screening guide www.emeraldashborer.info/documents/EABLarvalScreeningGuide.pdf .
-------	------------------------------	---	--

1.41. Pakeičiu 5.2. papunktį ir jį išdėstau:

„5.2.	<i>Agrilus auroguttatus</i> (Schaeffer)	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys;	5.2.1. Swiecki T. J., Bernhardt E. A. A Field guide to insects and diseases of California oaks. Addendum 1. Sept
-------	---	--	--

		augaliniai produktai** / mediena; kenkėjas / vabzdys	2011. Goldspotted oak borer <i>Agrilus auroguttatus</i> (Buprestidae) http://www.phytosphere.com/publications GSOB_insert_Sept_2011.pdf; 5.2.2. Coleman T.W., Jones M. J., Smith S. L., Venette R. C., Flint M. L., Seybold S. J. Goldspotted oak borer. Forest insect and disease leaflet 183 March 2015 https://occonservation.org/wp-content/uploads/2015/04/Goldspotted-Oak-Borer.pdf .
--	--	--	--

1.42. Pakeičiu 5.3. papunktį ir jį išdėstau:

„5.3.	<i>Agrilus planipennis</i> (Fairmaire)	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / mediena; kenkėjas / vabzdys	5.3.1. EPPO standartas PM7/154 „ <i>Agrilus planipennis</i> “; 5.3.2. Zablotny J.E. <i>Agrilus planipennis</i> Fairmaire screening aid www.emeraldashborer.info/documents/agriscrn.pdf ; 5.3.3. Zablotny J.E. Emerald ash borer larval screening guide www.emeraldashborer.info/documents/EABLarvalScreeningGuide.pdf ; 5.3.4. Wilson M., Rebek E. Signs and symptoms of the emerald ash borer. Extension Bulletin E-2938, 2005 http://www.emeraldashborer.info/documents/E-2938.pdf .; 5.3.5. <i>Agrilus planipennis</i> PaDIL species factsheet https://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/135645 ; 5.3.6. Hinterstoisser W., Connell J., Hoch G. Guide for Determination of 12 <i>Agrilus</i> species native in Austria. Euphresco, 2023“.
-------	--	---	--

1.43. Pakeičiu 5.6. papunktį ir jį išdėstau:

„5.6.	<i>Anoplophora chinensis</i> (Forster)	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / mediena; kenkėjas / vabzdys	5.6.1. EPPO standartas PM 3/79 „Consignment inspection for <i>Anoplophora chinensis</i> and <i>Anoplophora glabripennis</i> “; 5.6.2. EPPO standartas PM 7/149 „ <i>Anoplophora glabripennis</i> and <i>Anoplophora chinensis</i> “;
-------	--	---	---

			<p>5.6.3. Gressit J. L. Longicorn beetles of China. In: Lapesme 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. Walker K. citrus longhorn beetle. 2005;</p> <p>5.6.6. <i>Anoplophora chinensis</i> PaDIL species factsheet http://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/135636“.</p>
--	--	--	---

1.44. Pakeičiu 5.7. papunktį ir jį išdėstau:

„5.7.	<i>Anoplophora glabripennis</i> (Motschulsky)	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / mediena; kenkėjas / vabzdys	<p>5.7.1. EPPO standartas PM 3/79 „Consignment inspection for <i>Anoplophora chinensis</i> and <i>Anoplophora glabripennis</i>“;</p> <p>5.7.2. EPPO standartas PM 7/149 „<i>Anoplophora glabripennis</i> and <i>Anoplophora chinensis</i>“;</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. Walker K. Asian longhorn beetle. 2006;</p>
-------	---	---	---

			5.7.6. <i>Anoplophora glabripennis</i> PaDIL species factsheet http://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/135635 “.
--	--	--	--

1.45. Pakeičiu 5.12. papunktį ir jį išdėstau:

„5.12.	<i>Coccoidea:</i> <i>Aodiniella citrina</i> (Coquillett), <i>Lopholeucaspis japonica</i> (Cockerell), <i>Margarodes prieskaensis</i> (Jakubski), <i>Margarodes vitis</i> (Philippi), <i>Margarodes vredendalensis</i> (De Klerk), <i>Parasaissetia nigra</i> (Nietner), <i>Rhizoecus hibisci</i> (Kawai et Takagi), <i>Unaspis citri</i> (Comstock), <i>Lepidosaphes ussuriensis</i> (Borchsenius), <i>Maconellicoccus hirsutus</i> (Green), <i>Quadraspidotus perniciosus</i> (Comstock), <i>Lycorma delicatula</i> (White, 1845)	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kenkėjas / vabzdys	5.12.1. EPPO standartas PM 7/12 „ <i>Parasaissetia nigra</i> “; 5.12.2. EPPO standartas PM 7/38 „ <i>Unaspis citri</i> “; 5.12.3. EPPO standartas PM 7/54 „ <i>Lopholeucaspis japonica</i> “; 5.12.4. EPPO standartas PM 7/55 „ <i>Rhizoecus hibisci</i> “; 5.12.5. EPPO standartas PM 7/69 „ <i>Lepidosaphes ussuriensis</i> “; 5.12.6. EPPO standartas PM 7/70 „ <i>Maconellicoccus hirsutus</i> “; 5.12.7. EPPO standartas PM 7/82 „ <i>Margarodes prieskaensis</i> , <i>Margarodes vitis</i> , <i>Margarodes vredendalensis</i> “; 5.12.8. EPPO standartas PM 7/144 „ <i>Lycorma delicatula</i> “; 5.12.9. Malumphy C. Identification of non-European quarantine scale insects (<i>Hemiptera: Coccoidea</i>). Sand Hutton. 2007, p. 1–72; 5.12.10. McKenzie H.L The armored scale insects of California. Bulletin of the California insect survey, 1956, 5: 1–55; 5.12.11 Soo-Jung Suh. New records of armored scale insects, <i>Pseudaulacaspis MacGillivray</i> (<i>Hemiptera: Diaspididae</i>), in Korea. 2015 https://digitalcommons.unl.edu/cgi/viewcontent.cgi?referer=https://www.google.com/&httpsredir=1&article=1907&context=insectamundi “.
--------	--	---	---

1.46. Pakeičiu 5.18. papunktį ir jį išdėstau:

„5.18.	<i>Lepidoptera:</i> <i>Acrobasis pirivorella</i> (Matsumura), <i>Helicoverpa armigera</i> (Hübner),	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augaliniai produktai** / mediena;	5.18.1. EPPO standartas PM 7/19 „ <i>Helicoverpa armigera</i> “; 5.18.2. EPPO standartas PM 7/71 „ <i>Opogona sacchari</i> “; 5.18.3. EPPO standartas PM 7/124 „ <i>Spodoptera littoralis</i> , <i>Spodoptera</i>
--------	---	--	---

<p><i>Spodoptera frugiperda</i> (Smith), <i>Dendrolimus sibiricus</i> (Tschetverikov), <i>Choristoneura rosaceana</i> (Harris), <i>Opogona sacchari</i> (Bojer), <i>Tuta absoluta</i> (Meyrick), <i>Tecia solanivora</i> (Povolny) (sin. <i>Scrobipalopsis solanivora</i>), <i>Phthorimaea operculella</i> (Zeller), <i>Neoleucinodes elegantalis</i> (Guenée), <i>Garella musculana</i> (Erschov), <i>Grapholita inopinata</i> (Heinrich), <i>Grapholita packardi</i> (Zeller), <i>Grapholita prunivora</i> (Walsh) (sin. <i>Cydia prunivora</i> (Walsh), <i>Grapholita molesta</i> (Busck), <i>Carposina sasakii</i> (sin. <i>Carposina niponensis</i>) (Matsumura), <i>Cacoecimorpha pronubana</i> (Hübner), <i>Cacyreus marshalli</i> (Butler), <i>Thaumatopoea pityocampa</i> (Denis & Schiffermüller, 1775), <i>Paysandisia archon</i> (Burmeister, 1880), <i>Euproctis chrysorrhoea</i> (Linnaeus) ir kt.</p>	<p>kenkėjas / vabzdys</p>	<p><i>litura</i>, <i>Spodoptera frugiperda</i>, <i>Spodoptera eridania</i>“; 5.18.4. EPPO standartas PM 7/72 „<i>Tecia solanivora</i>“; 5.18.5. EPPO standartas PM 7/9 „<i>Cacoecimorpha pronubana</i>“; 5.18.6. EPPO standartas PM 7/10 „<i>Cacyreus marshalli</i>“; 5.18.7. EPPO standartas PM 7/37 „<i>Thaumatopoea pityocampa</i>“; 5.18.8. EPPO standartas PM 7/108 „<i>Paysandisia archon</i>“; 5.18.9. EPPO standartas PM 7/157 „<i>Dendrolimus sibiricus</i>“; 5.18.10. EPPO Data Sheets on Quarantine Pests. <i>Cydia prunivora</i>; 5.18.11. 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; 5.18.12. 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; 5.18.13. 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; 5.18.14. Matthews M. Heliothine moths of Australia. A guide to pest bollworms and related noctuid groups. 1999, 7. Collingwood: CSIRO Publishing, p. 104–142; 5.18.15. Passoa S. Color identification of economically important <i>Spodoptera</i> larvae in Honduras (Lepidoptera: Noctuidae) Insecta Mundi, 1991, 5(3–4): 185–195; 5.18.16. Robinson J. Identification guide for lepidopteran larvae commonly</p>
--	---------------------------	--

		<p>encountered on imported plant material. CSL, 2003: 1–70;</p> <p>5.18.17. 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. <i>Annals of the entomological society of America</i>, 1980, 73(6): 722–738;</p> <p>5.18.18. Povolny D. On three neotropical species of Gnorimoschemini (<i>Lepidoptera, Gelechiidae</i>) mining Solanacea. <i>Acta universitatis agriculturae</i>, 1975, 23(2): 379–393;</p> <p>5.18.19. Data sheet on <i>Neoleucinodes elegantilis</i>;</p> <p>5.18.20. <i>Neoleucinodes elegantalis</i>-<i>Purdue University</i> http://download.ceris.purdue.edu/file/1853;</p> <p>5.18.21. Data sheet on <i>Cydia packardi</i>;</p> <p>5.18.22. <i>Grapholita packardi</i> https://idtools.org/id/leps/tortai/Grapholita_packardi.htm;</p> <p>5.18.23. <i>Grapholita molesta</i> https://idtools.org/id/leps/tortai/Grapholita_molesta.htm;</p> <p>5.18.24. Data sheet on <i>Carposina niponensis</i>;</p> <p>5.18.25. Microlepidoptera on Solanaceae - <i>Phthorimaea operculella</i> https://idtools.org/id/leps/micro/factsheet.php?name=%3Cem%3EPhthorimaea+operculella%3C%2Fem%3E;</p> <p>5.18.26. Data Sheets on <i>Numonia pirivorella</i>;</p> <p>5.18.27. Pest categorisation of <i>Grapholita inopinata</i> EFSA journal Volume16, Issue12, December 2018;</p> <p>5.18.28. Pest categorisation of <i>Grapholita prunivora</i> EFSA journal Volume16, Issue12, December 2018;</p> <p>5.18.29. <i>Grapholita prunivora</i> http://idtools.org/id/leps/tortai/Grapholita_prunivora.htm;</p>
--	--	--

			5.18.30. Maine Department of Agriculture, Conservation and Forestry: Main Forest Service „Browntail Moth - <i>Euproctis chrysorrhoea</i> (L.)“ https://www.maine.gov/dacf/mfs/forest_health/invasive_threats/browntail_moth_info.htm “.
--	--	--	--

1.47. Pakeičiu 5.20. papunktį ir jį išdėstau:

„5.20.	<i>Monochamus</i> Dejean spp. (ne Europinės kilmės)	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos auginiai produktai** / mediena; kenkėjas / vabzdys	5.20.1. Pershing J. C., Linit M. J. A structural difference in the male genitalia of <i>Monochamus carolinensis</i> (Olivier) and <i>M. titillator</i> (Fabricius) (<i>Coleoptera</i> : Cerambycidae). Journal of the Kansas entomological society, 1985, 58(3): 543–546; 5.20.2. Mulder P. G, Grantham R., Arnold D. C. Field key to beetles in pines https://extension.okstate.edu/factsheets/field-key-to-beetles-in-pines.html ; 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; 5.20.4. Walker K. Pine sawyer beetle (<i>Monochamus alternatus</i>). 2005 http://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/135562 ; 5.20.5. <i>Monochamus galloprovincialis</i> PaDIL species factsheet https://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/135741 ; 5.20.6. <i>Monochamus alternatus</i> PaDIL species factsheet https://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/135562 ; 5.20.7. <i>Monochamus sartor</i> PaDIL species factsheet https://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/135743 ; 5.20.8. <i>Monochamus urussovi</i> PaDIL species factsheet https://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/135735 “.
--------	---	---	---

1.48. Pakeičiu 5.22. papunktį ir jį išdėstau:

„5.22.	<p><i>Hemiptera:</i> <i>Eurygaster integriceps</i> (Puton), <i>Philaenus spumarius</i> (Linnaeus, 1758), <i>Philaenus italosignus</i> (Drosopoulos & Remane, 2000), <i>Neophilaenus campestris</i> (Fallen, 1805) ir kt.</p>	<p>Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kenkėjas / vabzdys</p>	<p>5.22.1. EPPO standartas PM 7/141 „<i>Philaenus spumarius</i>, <i>Philaenus italosignus</i> and <i>Neophilaenus campestris</i>“; 5.22.2. PaDIL species factsheet by Pia Scanlon, <i>Philaenus spumarius</i>, 2022 https://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/143206; 5.22.3. Mackesy, D. and H. Moylett. 2018. CPHST Pest Datasheet for <i>Eurygaster integriceps</i>. USDA-APHIS-PPQ-CPHST http://download.ceris.purdue.edu/file/3623“.</p>
--------	--	---	---

1.49. Pakeičiu 5.23. papunktį ir jį išdėstau:

„5.23.	<p><i>Bostrichinae:</i> <i>Sinoxylon</i> sp., <i>Sinocylona anale</i> (Lesne), <i>Sinoxylon conigerum</i> (Fabricius), Scolytidae (Ipidae): <i>Polygraphus proximus</i> (Blandford); <i>Pityophthorus juglandis</i> (Blackman); <i>Pseudopityophthorus minutissimus</i> (Zimmermann); <i>Pseudopityophthorus pruinus</i> (Eichhoff); <i>Ips typographus</i> (Linnaeus); <i>Ips sexdentatus</i> (Boerner & I.C.H.) ir kt.</p>	<p>Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; augaliniai produktai** / mediena; kenkėjas / vabzdys</p>	<p>5.23.1. EPPO Data sheet on <i>Ceratocystis fagacearum</i> and its vectors; 5.23.2. University Museum of Bergen. BOLD Systems: Taxonomy Browser – <i>Polygraphus proximus</i> http://www.boldsystems.org/index.php/Taxbrowser_Taxonpage?taxon=Polygraphus+proximus&searchTax=Search+Taxonomy; 5.23.3. LaBonte J.R., Rabaglia R.J., A Screening Aid for the Identification of the Walnut Twig Beetle, <i>Pityophthorus juglandis</i> Blackman; 5.23.4. <i>Pityophthorus juglandis</i> Blackman https://www.barkbeetles.info/regional_chklist_target_species.php?lookUp=2686&image=USNMENT01356356_pityophthorus_juglandis_ht_lateral&curPage=0; 5.23.5. R. Kazlauskas, P. Ivinskis. Lietuvos fauna. Vabalai 2. 1997; 5.23.6. <i>Ips typographus</i> (Linnaeus) PaDIL species factsheet by Walker K. https://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/135618; 5.23.7. <i>Ips sexdentatus</i> (Boerner & I.C.H.) PaDIL species factsheet by Walker K. https://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/135617;</p>
--------	---	--	--

			<p>5.23.8. The <i>Bostrichidae</i> (Coleoptera) Of Taiwan: A Key To Species, New Records, And A Lectotype Designation For <i>Sinoxylon Mangiferae</i> Chujo. Department of Entomology, Chung Hsing University, Taichung, Taiwan, 2006 https://www.researchgate.net/publication/296430038_The_Bostrichidae_Coleoptera_Of_Taiwan_A_Key_To_Species_New_Records_And_A_Lectotype_Designation_For_Sinoxylon_Mangiferae_Chujo;</p> <p>5.23.9. <i>Sinoxylon anale</i> (Lesne) PaDIL species factsheet by Walker, K https://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/135576;</p> <p>5.23.10. <i>Sinoxylon conigerum</i> (Fabricius) PaDIL species factsheet by Walker, K https://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/135577“.</p>
--	--	--	---

1.50. Pakeičiu 5.30. punktą ir jį išdėstau:

„5.30.	<p><i>Thysanoptera</i>: <i>Melanthrips</i> sp. (Haliday), <i>Melanthrips fuscus</i> (Sulzer), <i>Oxythrips</i> sp. (Uzel), <i>Oxythrips ajugae</i> (Uzel) (sin. <i>Oxythrips flavus</i> (Morison)), <i>Scirtothrips aurantii</i> (Farel), <i>Scirtothrips citri</i> (Moulton), <i>Scirtothrips dorsalis</i> (Hood) ir kt.</p>	<p>Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kenkėjas / vabzdys</p>	<p>5.30.1. EPPO standartas PM 7/56 „<i>Scirtothrips aurantii</i>, <i>Scirtothrips citri</i>, <i>Scirtothrips dorsalis</i>“;</p> <p>5.30.2. Palmer J. M. Identification of the common thrips of tropical Arica (<i>Thysanoptera: Insecta</i>). Tropical pest management, 1990, 36(1): 27–49;</p> <p>5.30.3. <i>Scirtothrips aurantii</i> PaDIL species factsheet https://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/136394;</p> <p>5.30.4. <i>Scirtothrips citri</i> PaDIL species factsheet https://www.padil.gov.au/maf-border/pest/main/141718;</p> <p>5.30.5. <i>Scirtothrips dorsalis</i> PaDIL species factsheet https://www.padil.gov.au/pests-and-diseases/pest/main/136432;</p> <p>5.30.6. CABI, L.A. Mound, G.Kibby <i>Thysanoptera: An Identification Guide</i>, 2nd Edition;</p> <p>5.30.7. Gerald Moritz and Laurence Mound, AQIS Identification guide - <i>Thysanoptera</i> (1998). AQIS</p>
--------	--	--	---

			<p>Identification guide - <i>Thysanoptera</i> (1998) https://www.lucidcentral.org/editors-pick-animal-plant-and-mineral-identification-keys/thrips-keys/;</p> <p>5.30.8. Moritz G, Mound LA, Morris DC, Goldarazena A., <i>Pest Thrips of the World</i> (2004) https://www.lucidcentral.org/editors-pick-animal-plant-and-mineral-identification-keys/thrips-keys/;</p> <p>5.30.9. Moritz G, Brandt S, Triapitsyn S, Subramanian S., <i>Pest Thrips of East Africa</i> (2013) https://www.lucidcentral.org/editors-pick-animal-plant-and-mineral-identification-keys/thrips-keys/;</p> <p>5.30.10. Moritz G, O'Donnell C, Parrella M., <i>Pest Thrips of North America</i> (2009) https://www.lucidcentral.org/editors-pick-animal-plant-and-mineral-identification-keys/thrips-keys/“.</p>
--	--	--	---

1.51. Pakeičiu 5.34. papunktį ir jį išdėstau:

„5.34.	<p><i>Tephritidae:</i> <i>Anastrepha fraterculus</i> (Wiedemann), <i>Anastrepha ludens</i> (Loew), <i>Bactrocera carambolae</i> (Drew et Hancock), <i>Bactrocera minax</i> (Enderlein), <i>Bactericera cockerelli</i> (Šulc) <i>Bactrocera dorsalis</i> (Hendel) (<i>sin. Dacus dorsalis</i> (Hendel), <i>Dacus cucurbitae</i> (Coquillet), <i>Bactrocera latifrons</i> (Hendel), <i>Bactrocera zonata</i> (Saunders), <i>Drosophila suzukii</i>,</p>	<p>Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys; kenkėjas / vabzdys</p>	<p>5.34.1. EPPO standartas PM 7/104 „<i>Ceratitis capitata</i>“;</p> <p>5.34.2. EPPO standartas PM 7/105 „<i>Ceratitis cosyra</i>“;</p> <p>5.34.3. EPPO standartas PM 7/107 „<i>Rhagoletis completa</i>“;</p> <p>5.34.4. EPPO standartas PM 7/160 „<i>Rhagoletis pomonella</i>“;</p> <p>5.34.5. EPPO standartas PM 7/114 „<i>Bactrocera zonata</i>“;</p> <p>5.34.6. EPPO standartas PM 7/115 „<i>Drosophila suzukii</i>“;</p> <p>5.34.7. EPPO standartas PM 7/135 „<i>Zeugodacus cucurbitae</i>“;</p> <p>5.34.8. ISPM standartas Nr. 27, DP 9: Genus <i>Anastrepha</i>;</p> <p>5.34.9. ISPM standartas Nr. 27, DP 29: <i>Bactrocera dorsalis</i>;</p> <p>5.34.10. White I. M., Elson-Harris M. M. <i>Fruit flies of economic significance: their identification and bionomics</i>. London–Caberra. 1992, p. 1–395;</p>
--------	--	--	--

	<p><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>Ceratitidis capitata</i> (Wiedemann), <i>Zeugodacus (Zeugodacus) cucurbitae</i> (Coquillett) (Virgilio et al., 2015) ir kt.</p>		<p>5.34.11. Berg G. H. Pictorial key to fruit fly larvae of the family Tephritidae. San Salvador. 1979, p. 1–35; 5.34.12. Кандыбина М.Н. Личинки плодовых мух-пестрокрылок. Ленинград. 1977, 1–211 с.; 5.34.13. Douglas L. J., Haymer D. S. Ribosomal ITS1 polymorphisms in <i>Ceratitidis capitata</i> and <i>Ceratitidis rosa</i> (Diptera: Tephritidae). Annals of the Entomological Society of America, 2001, 94(5): 726–731; 5.34.14. Van de Vossen B. 2006. Molecular biological detection of entomological pests. Twinning Project: Strengthening in the implementation of policies and procedures on plant protection and plant variety identification. Project number: 2003 IB AG 03.21-11-12-2005, Muenster (Germany); 5.34.15. Walker K. potato psyllid (<i>Bactericera (Paratrioza) cockerelli</i>). 2007; 5.34.16. Data Sheets on Quarantine Pests. <i>Bactrocera dorsalis</i>; 5.34.17. Data Sheets on Quarantine Pests. <i>Bactrocera zonata</i>; 5.34.18. Koohkzade M, Zakiagh M, Dhami MK, Fekrat L, Namaghi HS (2018) Rapid identification of <i>Bactrocera zonata</i> (Dip.:Tephritidae) using TaqMan real-time PCR assay. PLoS ONE 13(10): e0205136 https://doi.org/10.1371/journal.pone.0205136“.</p>
--	---	--	--

1.52. Pakeičiu 6.1. papunktį ir jį išdėstau:

„6.1.	<p>Bulvių gumbų verpstiškumo viroidas (<i>Pospiviroid fusituberis</i>) (Potato spindle tuber viroid PSTVd)</p>	<p>Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys (stiebagumbiai, sėklos)</p>	<p>6.1.1. EPPO PM 7/138 „Pospiviroids (genus Pospiviroid)“; 6.1.2. ISPM standartas Nr.27, DP 07: Potato spindle tuber viroid; 6.1.3. ISPM standartas Nr. 27, DP 36: Genus Pospiviroid“.</p>
-------	--	--	---

1.53. Pakeičiu 6.5. papunktį ir jį išdėstau:

„6.5.	sąrašo 6.1 – 6.4 papunkčiuose nurodyti viroidai, fitoplazmos, įskaitant ir kitas jų rūšis	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	6.5.1. EPPO standartas PM 7/129 „DNA barcoding as an identification tool for a number of regulated pests“; 6.5.2. EPPO standartas PM 7/133 „Generic detection of phytoplasmas“; 6.5.3. EPPO standartas PM 7/151 „Considerations for the use of high throughput sequencing in plant health diagnostics“; 6.5.4. K. Sahlin, M. C. W. Lim, S. Prost NGSspeciesID: DNA barcode and amplicon consensus generation from long read sequencing data. Ecology and evolution, 2021: 11, p. 1392-1398; 6.5.5. EPPO standartas PM 7/138 „Pospiviroids (genus Pospiviroid)“; 6.5.6. ISPM standartas Nr. 27, DP 36: Genus Pospiviroid“.
-------	---	---	--

1.54. Pakeičiu 7.16. papunktį ir jį išdėstau:

„7.16.	Stambiasėklių pupų dėmėtligės virusas (<i>Comovirus viciae</i>) (Broad bean stain virus BBSV)	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	7.16.1. EPPO standartas PM 7/125 „ELISA tests for viruses“; 7.16.2. Skygen Inc. Broad Bean Stain Virus Probe qRT-PCR Kit manual V1.0. Catalog number: p.15-1450, 50T“.
--------	---	---	---

1.55. Papildau 7.17. papunkčiu:

„7.17.	Žirnių ankstyvojo rudavimo virusas (<i>Tobravirus pisi</i>) (Pea early-browning virus PEBV)	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	7.17.1. EPPO standartas PM 7/125 „ELISA tests for viruses“; 7.17.2. ISTA. Validated Seed Health Testing Methods. 7-024: Detection of pea early browning virus and pea seed-borne mosaic virus in <i>Pisum sativum</i> (pea) https://seedhealth.org/seed-health-testing-methods ; 7.17.3. Jones, D. & Farreyrol, K. & Clover, Gerard & Pearson, Michael. (2008). Development of a generic PCR detection method for tobnaviruses. Australasian Plant Pathology, 37, p. 132-136. 10.1071/AP07091; 7.17.4. K. Sahlin, M. C. W. Lim, S. Prost NGSspeciesID: DNA barcode and amplicon consensus generation from long read sequencing data. Ecology and evolution, 2021:11, p. 1392-1398;
--------	---	---	---

			7.17.5. R. Li, S. Salih, S. Hurtt (2004) Detection of Geminiviruses in Sweetpotato by polymerase chain reaction. Plant disease 88(12): p.1347-1351“.
--	--	--	--

1.56. Papildau 7.18. papunkčiu:

„7.18.	sąrašo 7.1 – 7.17 papunkčiuose nurodyti virusai, įskaitant ir kitas jų rūšis	Augalai* / gyvi augalai ir gyvos augalų dalys	7.18.1. K. Sahlin, M. C. W. Lim, S. Prost NGSpeciesID: DNA barcode and amplicon consensus generation from long read sequencing data. Ecology and evolution, 2021: 11, p. 1392-1398; 7.18.2. R. Li, S. Salih, S. Hurtt (2004) Detection of geminiviruses in sweetpotato by polymerase chain reaction. Plant disease 88(12): p. 1347-1351; 7.18.3. A. Saison, P. Gentit (2015) Development of a polyvalent detection method for Begomoviruses presenting a threat to the European tomato industry. Testa-EPPO Conference on diagnostics for plant pests, Angers, 30/11 au 04/12/2015; 7.18.4. S.D. Wyatt, J.K. Brown (1996) Detection of subgroup III geminivirus isolates in leaf extracts by degenerate primers and polymerase chain reaction. Phytopathology 86 (12): p. 1288-1293; 7.18.5. Sahlin, K., Medvedev, P. De Novo Clustering of Long-Read Transcriptome Data Using a Greedy, Quality-Value Based Algorithm. Journal of Computational Biology. 2020 : 27(4), p. 472-484; 7.18.6. EPPO standartas PM 7/125 „ELISA tests for viruses“; 7.18.7. EPPO standartas PM 7/129 „DNA barcoding as an identification tool for a number of regulated pests“; 7.18.8. EPPO standartas PM 7/151 „Considerations for the use of high throughput sequencing in plant health diagnostics“; 7.18.9. EPPO standartas PM 7/152 „Begomoviruses“.
--------	--	---	--

2. Įpareigoju Turto valdymo ir viešųjų pirkimų skyriaus darbuotoją, atsakingą už šio įsakymo registravimą, supažindinti su šiuo įsakymu Valstybinės augalininkystės tarnybos prie Žemės ūkio ministerijos direktoriaus pavaduotoją pagal priskirtą veiklos administravimo sritį, Fitosanitarinių tyrimų laboratorijos (skyriaus) vedėją, Augalininkystės produktų kokybės tyrimų laboratorijos (skyriaus) vedėją, Fitosanitarijos skyriaus vedėją, Augalų dauginamosios medžiagos vedėją, Regionų koordinavimo ir pasienio kontrolės skyriaus vedėją, regioninių skyrių vedėjus ir pasienio kontrolės punktų fitosanitarijos postų (skyrių) vedėjus.

Direktorius

Simonas Pusvaškis