



D.R.S. n. 1932/24

Regione Siciliana
ASSESSORATO REGIONALE DELL'AGRICOLTURA DELLO SVILUPPO
RURALE E DELLA PESCA MEDITERRANEA
DIPARTIMENTO REGIONALE DELL'AGRICOLTURA
SERVIZIO 4 FITOSANITARIO REGIONALE E LOTTA ALL'AGROPIRATERIA

IL DIRIGENTE DEL SERVIZIO

VISTO lo Statuto della Regione Siciliana;

VISTO il D.P. Reg. n. 70 del 28 febbraio 1979 che approva il Testo Unico delle leggi sull'ordinamento del Governo e dell'Amministrazione della Regione Siciliana;

VISTO il D.Lgs.vo n. 19/2021;

VISTA la Legge Regionale del 15 maggio 2000 n. 10 "norme sulla dirigenza";

VISTO il Decreto Legislativo 19 maggio 2000, n. 151 "Attuazione della direttiva 98/56/CE relativa alla commercializzazione dei materiali di moltiplicazione delle piante ornamentali."

VISTO il D.M. 9 agosto 2000. Recepimento delle direttive della Commissione n.99/66/CE, n. 99/67/CE, n. 99/68/CE e n. 99/69/CE del 28 giugno 1999, relative alle norme tecniche sulla commercializzazione dei materiali di moltiplicazione delle piante ornamentali, in applicazione del decreto legislativo 19 maggio 2000, n. 151;

VISTO l'art. 86 del D. lg.vo n. 18 del 2 febbraio 2021 "Norme per la produzione e la commercializzazione dei materiali di moltiplicazione e delle piante da frutto e delle ortive in attuazione dell'articolo 11 della legge 4 ottobre 2019, n. 117, per l'adeguamento della normativa nazionale alle disposizioni del regolamento (UE) 2016/2031 e del regolamento (UE) 2017/625";

VISTO l'art. 59 del D. lg.vo n. 19 del 2 febbraio 2021 "Norme per la protezione delle piante dagli organismi nocivi in attuazione dell'articolo 11 della legge 4 ottobre 2019, n. 117, per l'adeguamento della normativa nazionale alle disposizioni del regolamento (UE) 2016/2031 e del regolamento (UE) 2017/625";

VISTO il D.M. 169819 del 13 aprile 2022 "Caratteristiche, ambiti di competenza, strutture e modalità di riconoscimento dei laboratori che operano nell'ambito della protezione delle piante";

VISTO il D.P. Reg. n. 444 del 13.02.2023 con il quale è stato conferito al Dr. Dario Cartabellotta l'incarico di Dirigente Generale del Dipartimento Regionale dell'Agricoltura dell'Assessorato Regionale dell'Agricoltura, dello Sviluppo Rurale e della Pesca Mediterranea in esecuzione della delibera di Giunta n. 91 del 10 febbraio 2023;

VISTA la nota prot. 56899 del 14/06/2023 con la quale è notificato al sottoscritto il decreto di conferimento incarico dirigenziale n. 2436 del 14 giugno 2022;

VISTO il D.D.G. n. 2604 dell'06 aprile 2023 con il quale è stato conferito alla Dott.ssa Maria Pia Germanà l'incarico di dirigente della UO S4.02 - Attività vivaistica;

VISTA la L.R. 12.08.2014, n°21, art. 68 che prevede l'obbligo della pubblicazione dei Decreti Dirigenziali sul sito web;

CONSIDERATO che tutte le attività di sorveglianza e controllo sia in regime ufficiale che di autocontrollo degli organismi nocivi, connesse con la protezione delle piante, devono essere supportate costantemente dai risultati di analisi di laboratorio di campioni vegetali svolte a vari livelli di attività e con differente grado di affidabilità;

CONSIDERATO che lo sviluppo di sistemi di certificazione dei materiali di moltiplicazione delle piante, rientra tra le attività di prevenzione e di mitigazione dei rischi connessi agli organismi nocivi;

CONSIDERATO che i regolamenti (UE) 2016/2031 e 2017/625 introducono, tra l'altro, la responsabilità a carico degli operatori professionali in merito allo stato sanitario delle proprie produzioni, da attestarsi, nell'ambito delle attività di autocontrollo, anche attraverso analisi

effettuate da laboratori ritenuti idonei;

VISTA la domanda di riconoscimento idoneità come laboratorio di autocontrollo, presentata a questo Servizio dalla dott.ssa Liliana Paola Castelli in qualità di responsabile legale protempore del laboratorio denominato “Co.Ri.Bi.A - Laboratorio di patologia vegetale” con sede a Palermo via G. Marinuzzi, n. 3 assunta al protocollo con il n. 168685 del 13.10.23.

VISTO il verbale di sopralluogo n. IT/19/24/05 del 11 marzo 2024 per la verifica dei requisiti di idoneità per il riconoscimento del laboratorio a firma degli Ispettori Fitosanitari Maria Pia Germanà, Francesco Giocondo, Giuseppe Caruso, costituenti il nucleo di valutazione di cui alla disposizione di servizio prot. n. 54936 del 10 marzo 2023;

VALUTATA la domanda di riconoscimento come “Laboratorio di autocontrollo” in applicazione degli art. 55 del Dlgs 18/2021 e art. 15 del Dlgs 19/2021 per l’esecuzione di “analisi per il controllo dello stato fitosanitario di materiale di moltiplicazione di piante da frutto, ortive e ornamentali”;

VISTO il verbale istruttorio datato IT/19/24/07 del 15 aprile 2024, con il quale è stato espresso parere favorevole al riconoscimento dell’idoneità di Co.Ri.Bi.A. come laboratorio di autocontrollo;

CONSIDERATO che sussistono i requisiti necessari per il riconoscimento dell’idoneità del laboratorio per l’esecuzione di analisi fitosanitarie di piante da frutto, ortive e ornamentali, condotte sotto la responsabilità scientifica del prof. Salvatore Davino;

a termini delle vigenti disposizioni

DECRETA

ART. 1

Sulla base di quanto considerato in premessa, il laboratorio “Co.Ri.Bi.A - Laboratorio di patologia vegetale” con sede a Palermo via G. Marinuzzi, n. 3 PIVA 04996320828, è riconosciuto idoneo come laboratorio di autocontrollo per l’esecuzione di analisi per il controllo dello stato fitosanitario del materiale di propagazione di piante da frutto, ortive e ornamentali. Il riconoscimento è limitato all’area di competenza “virus e viroidi”, con riferimento agli organismi nocivi e alle tecniche e ai metodi di prova di cui all’allegato, che costituisce parte integrante del presente decreto.

ART. 2

In applicazione dell’art. 28 del decreto Legislativo n. 19 del 2 febbraio 2021 e dell’art. 18 del D.M. 169819 del 13 aprile 2022, il responsabile scientifico del laboratorio di autocontrollo riconosciuto idoneo con il presente decreto, qualora nel corso delle analisi o delle diagnosi riscontri organismi nocivi da quarantena o regolamentati non da quarantena, nonché ogni altro organismo nocivo non segnalato precedentemente nel territorio della Repubblica Italiana, è tenuto a notificare via PEC, entro 24 ore, l’esito delle analisi o della diagnosi a questo Servizio Fitosanitario Regionale ed, eventualmente, al Servizio Fitosanitario competente per territorio, da cui proviene il campione oggetto dell’analisi.

ART. 3

Il Laboratorio “Co.Ri.Bi.A - Laboratorio di patologia vegetale” è soggetto agli obblighi imposti dagli artt. 18, 19 e 30 del D.M. n. 169819 del 13 aprile 2022.

Il riconoscimento di idoneità è soggetto alle cause di esclusione di cui all’art.80 del D.lgs 50/2016.

ART. 4

Il D.R.S. 815 del 25 febbraio 2021 è revocato.

Ai fini dell'assolvimento dell'obbligo di pubblicazione on-line tutti gli elementi identificativi del presente provvedimento sono trasmessi al responsabile della pubblicazione, ai sensi dell'art. 68 della L.R. 12.08.2014 n. 21. e dell'art. 98 della L.R. 07.05.2015 n. 9.

Il presente provvedimento sarà inoltre pubblicato sui siti istituzionali del Servizio Fitosanitario Regionale e del Servizio Fitosanitario Centrale, ai sensi dell'art. 53 del decreto legislativo n. 19 del 2 febbraio 2021.

Palermo, li 15 aprile 2024

La Dirigente dell'U.O. S4.02
(*Maria Pia Germanà*)

Maria Pia Germanà



DIRIGENTE DEL SERVIZIO 4
(*Domenico Carta Cerrella*)

Domenico Carta Cerrella

“Co.Ri.Bi.A - Laboratorio di patologia vegetale”

Sede operativa: Palermo via G. Marinuzzi, n. 3, c/o IZS

Analisi fitosanitarie

Elenco delle tecniche e metodi di prova riconosciuti per organismo nocivo

Organismo Nocivo	Tecnica di prova	Metodo di Prova	ISO/IEC 17025
Apple mosaic virus – ApMV	RT-PCR end point	Cho et al. 2015. Molecular diagnostic assay for the simultaneous detection of pome fruitviruses. International Journal of Applied Sciences and Technology, 5, 39-46.	
Apple necrotic mosaic virus – ApNMV	RT-PCR end point	Nabi et al., 2020. Association of Apple necrotic mosaic virus (ApNMV) with mosaic disease in commercially grown cultivars of apple (Malus domestica Borkh) in India. 3Biotech, 10(3), 1-9.	
Arabis mosaic virus – ArMV	RT-PCR end point	Crnogorac et al. 2021. Survey of five major grapevine viruses infecting Blatina and Žilavka cultivars in Bosnia and Herzegovina. PloS one, 16(1), e0245959.	
Arabis mosaic virus – ArMV	DAS-ELISA	AB Agritest	
Arabis mosaic virus – ArMV	Real-time RT-LAMP	Protocollo interno	
Broad bean wilt virus 1 – BBWV-1	DAS-ELISA	AB Agdia	
Broad bean wilt virus 1 – BBWV-1	Real time RT-PCR	Ferriol et al. 2011. Detection and absolute quantitation of Broad bean wilt virus 1 (BBWV-1) and BBWV-2 by real time RT-PCR. Journal of virological methods, 177(2),202-205.	
Broad bean wilt virus 2 – BBWV-2	DAS-ELISA	AB Agdia	
Broad bean wilt virus 2 – BBWV-2	Real time RT-PCR	Ferriol et al. 2011. Detection and absolute quantitation of Broad bean wilt virus 1 (BBWV-1) and BBWV-2 by real time RT-PCR. Journal of virological methods, 177(2),202-205.	
Cauliflower mosaic virus – CaMV	DAS-ELISA	AB Loewe	
Cherry leaf roll virus – CLRV	RT-PCR end point	Rebenstorf et al., 2006. Host species-dependent population structure of a pollen-borneplant virus, Cherry leaf roll virus. Journal of Virology, 80(5), 2453-2462.	
Chrysanthemum stem necrosis virus – CSNV	RT-PCR end point	Takeshita et al., 2011. Molecular and biological characterization of Chrysanthemumstem necrosis virus isolates from distinct regions in Japan. European journal of plantpathology, 131(1), 9-14.	
Chrysanthemum stem necrosis virus – CSNV	RT-LAMP	Suzuki et al., 2016. Development of reverse transcription loop-mediated isothermal amplification assay as a simple detection method of Chrysanthemum stem necrosisvirus in chrysanthemum and tomato. Journal of virological methods, 236, 29-34.	
Chrysanthemum stunt viroid – CSVd	RT-PCR end point	Bostan et al., 2004. An RT-PCR primer pair for the detection of Pospiviroid and its application in surveying ornamental plants for viroids. Journal of Virological Methods, 116(2), 189-193.	
Chrysanthemum stunt viroid – CSVd	Real time RT-PCR	Protocollo interno	
Chickpea chlorotic dwarf virus – CpCDV	PCR end point	Manzoor et al., 2014. A distinct strain of chickpea chlorotic dwarf virus (genus Mastrevirus, family Geminiviridae) identified in cotton plants affected by leaf curldisease. Archives of virology, 159, 1217-1221.	
Citrus bark cracking viroid – CBCVd	RT-PCR end point	Protocollo interno	
Citrus exocortis viroid – CEVd	Real time RT-PCR	Papayannis, 2014. Diagnostic real-time RT-PCR for the simultaneous detection of Citrus exocortis viroid and Hop stunt viroid. Journal of Virological Methods Volume196, Pages 93-99.	

Citrus leaf blotch virus – CLBV	Real time RT-PCR	Ruiz-Ruiz et al., 2009. Detection and quantitation of Citrus leaf blotch virus by TaqManreal-time RT-PCR. Journal of virological methods, 160(1-2), 57-62.	
Citrus psorosis virus – CPsV	RT-PCR end point	Barthe et al., 1998. Citrus psorosis virus: nucleotide sequencing of the coat protein gene and detection by hybridization and RT-PCR. Journal of General Virology, 79(6), 1531-1537.	
Citrus psorosis virus – CPsV	Real time RT-PCR	Belabess et al., 2020. Citrus Psorosis Virus: Current Insights on a Still Poorly Understood Ophiovirus. Microorganisms, 8(8), 1197.	
Citrus tristeza virus – CTV	DTBIA	EPPO PM7/031(2)	
Citrus tristeza virus – CTV	DAS-ELISA	EPPO PM7/031(2)	
Citrus tristeza virus – CTV	RT-PCR end point	EPPO PM7/031(2)	
Citrus tristeza virus – CTV	Real Time RT PCR	EPPO PM7/031(2)	
Citrus variegation virus – CVV	Real time RT-PCR	Loconsole et al., 2010. Development of real-time PCR based assays for simultaneous and improved detection of citrus viruses. European Journal of Plant Pathology volume128, pages251–259.	
Citrus viroid 1 – CVd-1	RT-PCR end point	Protocollo interno	
Citrus viroid 3 – CVd-3	RT-PCR end point	Protocollo interno	
Citrus viroid 4 – CVd-4	RT-PCR end point	Protocollo interno	
Citrus viroid 5 – CVd-5	RT-PCR end point	Protocollo interno	
Cucumber green mottle mosaic virus – CGMMV	DAS-ELISA	AB Agdia	
Cucumber green mottle mosaic virus – CGMMV	RT-PCR end point	Tian et al., 2014. First report of Cucumber green mottle mosaic virus on melon in the United States. Plant disease, 98(8), 1163-1163.	
Cucumber leaf spot virus – CLSV	RT-PCR end point	Bananej et al., 2014. Molecular and serological identification of Cucumber leaf spotvirus in Iran. Journal of Phytopathology, 162(3), 205-208.	
Cucumber mosaic virus – CMV generico	RT-PCR end point	Panno et al., 2012. Simultaneous detection of the seven main tomato-infecting RNA viruses by two multiplex reverse transcription polymerase chain reactions. Journal of virological methods, 186(1-2), 152-156.	
Cucumber mosaic virus – CMV generico	Real-time RT-LAMP	Protocollo interno	
Cucumber mosaic virus – subgroup I – CMV-I	DAS-ELISA	AB Agdia	
Cucumber mosaic virus – subgroup II – CMV-II	DAS-ELISA	AB Agdia	
Cucumber pale fruit viroid (HSVd-cucumber) – CPFVd	Real time RT-PCR	Papayannis, 2014. Diagnostic real-time RT-PCR for the simultaneous detection of Citrus exocortis viroid and Hop stunt viroid. Journal of Virological Methods Volume196, Pages 93-99.	
Cucurbit yellow stunting disorder virus - CYSDV	RT-PCR end point	Rubio et al, 2001; Celix et al, 1996	
Cymbidium mosaic virus – CymMV	RT-PCR end point	Sherpa et al., 2007. Complete nucleotide sequence analysis of Cymbidium mosaic virus Indian isolate: further evidence for natural recombination among potexviruses. Journal of biosciences, 32(4), 663-669.	
Eggplant latent viroid –ELVd	RT-PCR end point	Fadda et al., 2003. Eggplant latent viroid, the candidate type species for a new genus within the family Aysunviroidae (hammerhead viroids). Journal of Virology, 77(11), 6528-6532.	
Eggplant mottled crinkle virus – EMCV	RT-PCR end point	Dombrovsky et al., 2009. Characterization of a new strain of Eggplant mottled crinkle virus (EMCV) infecting eggplants in Israel. Phytoparasitica, 37(5), 477-483.	

Eggplant mottle dwarf virus – EMDV	RT-PCR end point	Alfaro-Fernández et al., 2011. First report of Eggplant mottled dwarf virus in <i>Pittosporum tobira</i> in Spain. <i>Plant Disease</i> , 95(1), 75-75.	
Eggplant mottle dwarf virus – EMDV	Real-time RT-PCR-LAMP	Pappi et al., 2015; Protocollo interno	
Grapevine fanleaf virus – GFLV	DAS-ELISA	EPPO PM 4/8 (2)	
Grapevine fanleaf virus – GFLV	RT-PCR end point	EPPO PM 4/8 (2)	
Grapevine fanleaf virus – GFLV	Real-time RT-LAMP	Protocollo interno	
Grapevine fleck virus – GFkV	RT-PCR end point	EPPO PM 4/8 (2)	
Grapevine fleck virus – GFkV	Real-time RT-LAMP	Protocollo interno	
Grapevine leafroll-associated virus 1 – GLRaV-1	DAS-ELISA	EPPO PM 4/8 (2)	
Grapevine leafroll-associated virus 1 – GLRaV-1	RT-PCR end point	EPPO PM 4/8 (2)	
Grapevine leafroll-associated virus 1 – GLRaV-1	Real-time RT-LAMP	Protocollo interno	
Grapevine leafroll-associated virus 2 – GLRaV-2	RT-PCR end point	EPPO PM 4/8 (2)	
Grapevine leafroll-associated virus 3 – GLRaV-3	DAS-ELISA	EPPO PM 4/8 (2)	
Grapevine leafroll-associated virus 3 – GLRaV-3	RT-PCR end point	EPPO PM 4/8 (2)	
Grapevine leafroll-associated virus 3 – GLRaV-3	Real-time RT-LAMP	Protocollo interno	
Grapevine virus A – GVA	DAS-ELISA	EPPO PM 4/8 (2)	
Grapevine virus A – GVA	RT-PCR end point	EPPO PM 4/8 (2)	
Grapevine virus B – GVB	RT-PCR end point	EPPO PM 4/8 (2)	
Groundnut ringspot virus – GRSV	RT-PCR end point	Camelo-García et al., 2014. Occurrence of Groundnut ringspot virus on Brazilian peanut crops. <i>Journal of General Plant Pathology</i> , 80(3), 282-286.	
Hop stunt viroid (Cachexia) – HSVd	Real time RT-PCR	Papayannis, 2014. Diagnostic real-time RT-PCR for the simultaneous detection of Citrus exocortis viroid and Hop stunt viroid. <i>Journal of Virological Methods</i> Volume 196, Pages 93-99.	
Impatiens necrotic spot orthospovirus – INSV	DAS-ELISA	EPPO PM 7/139 (1)	
Melon necrotic spot virus – MNSV	DAS-ELISA	AB Agdia	
Melon necrotic spot virus – MNSV	RT-PCR end point	Herrera-Vásquez et al., 2010. Genetic diversity of Melon necrotic spot virus and <i>Olpidium</i> isolates from different origins. <i>Plant Pathology</i> , 59(2), 240-251.	
Mirafiori lettuce big-vein virus - MLBVV	RT-PCR end point	Navarro et al., 2005. Genetic variability in the coat protein genes of Lettuce big-vein associated virus and Mirafiori lettuce big-vein virus. <i>Archives of virology</i> , 150(4), 681-694.	
Olea europaea geminivirus – OEGV	PCR end point	Chiumenti et al., 2021. Olea Europaea geminivirus: a novel bipartite geminivirid infecting olive trees. <i>Viruses</i> , 13(3), 481.	
Olea europaea geminivirus – OEGV	Real-time LAMP	Bertacca et al., 2022. Development of a Real-Time Loop-Mediated Isothermal Amplification Assay for the Rapid Detection of Olea Europaea Geminivirus. <i>Plants</i> , 11(5), 660.	
Olive latent virus 1 – OLV1	RT-PCR end point	Loconsole et al., 2010. Inter-laboratory validation of PCR-based protocol for detection of olive viruses. <i>EPPO bulletin</i> , 40(3), 423-428.	
Olive latent virus 2 – OLV2	RT-PCR	Faggioli et al., 2005. Distribution of olive tree viruses in Italy as revealed by one-step RT-PCR. <i>Journal of Plant Pathology</i> , 49-55.	

	end point		
Olive latent 3 – OLV3	RT-PCR end point	Alabdullah et al., 2009. Detection and variability of olive latent virus 3 in themediterranean region. Journal of Plant Pathology, 521-525.	
Olive leaf yellowing associated virus – OLYaV	RT-PCR end point	Caruso, et al., 2023. Detection by Sensitive Real-Time Reverse Transcription Loop-Mediated Isothermal Amplification of Olive Leaf Yellowing Associated Virus and ItsIncidence in Italy and Spain. Horticulturae, 9(6), 702.	
Olive leaf yellowing associated virus – OLYaV	Real time RT-LAMP	Caruso, et al., 2023. Detection by Sensitive Real-Time Reverse Transcription Loop- Mediated Isothermal Amplification of Olive Leaf Yellowing Associated Virus and ItsIncidence in Italy and Spain. Horticulturae, 9(6), 702.	
Papaya ringspot virus – PRSV	RT-PCR end point	Laney et al., 2012. High incidence of seed transmission of Papaya ringspot virus andWatermelon mosaic virus, two viruses newly identified in Robinia pseudoacacia. European Journal of Plant Pathology, 134(2), 227-230.	
Parietaria mottle virus – PMoV	RT-PCR end point	Protocollo interno	
Parietaria mottle virus – PMoV	Real time RT-PCR	Panno et al., 2021. Detection of parietaria mottle virus by RT-qPCR: An emerging virusnative of Mediterranean area that undermine tomato and pepper production in Southern Italy. Frontiers in Plant Science, 12, 698573.	
Parietaria mottle virus – PMoV	Real-time RT-LAMP	Protocollo interno	
Peanut stunt virus – PSV	DAS-ELISA	AB Agdia	
Pear latent virus – PeLV	RT-PCR end point	Dombrovsky et al., 2009. Characterization of a new strain of Eggplant mottled crinklevirus (EMCV) infecting eggplants in Israel. Phytoparasitica, 37(5), 477-483.	
Pepino mosaic virus – PepMV	DAS-ELISA	EPPO PM 7/113	
Pepino mosaic virus – PepMV	RT-PCR end point	EPPO PM 7/113	
Pepino mosaic virus – PepMV	RT-LAMP	Protocollo interno	
Pepino mosaic virus – PepMV	Real time RT-PCR	EPPO PM 7/113	
Pepper mild mottle virus – PMMoV	DAS-ELISA	EPPO PM 4/34	
Pepper mild mottle virus – PMMoV	RT-PCR end point	Velasco et al., 2002. The complete nucleotide sequence and development of a diferencial detection assay for a pepper mild mottle virus (PMMoV) isolate that overcomes L3 resistance in pepper: Journal of virological methods, 106(1), 135-140.	
Pepper vein yellows virus – PeVYV	RT-PCR end point	Zhang et al., 2015. First report of Pepper vein yellows virus infecting red pepper inMainland China. Plant Disease, 99(8), 1190-1190.	
Plum pox virus – PPV	RT-PCR end point	Szemes et al., 2001. Integrated RT-PCR/nested PCR diagnosis for differentiating between subgroups of plum pox virus. Journal of Virological Methods Volume 92, Issue 2, Pages 165-175.	
Plum pox virus – PPV	DAS-ELISA	AB AMR	
Poleroviruses	RT-PCR end point	First report of Pepper vein yellows virus infecting sweet pepperin Spain. Plant disease, 97(9), 1261-1261.	
Pospoviroid	RT-PCR end point	Bostan et al., 2004. An RT-PCR primer pair for the detection of Pospoviroid and its application in surveying ornamental plants for viroids. Journal of Virological Methods, 116(2), 189-193.	
Potato Spindle Tuber viroid – PSTVd	RT-PCR end point	EPPO PM 7/138 (1)	
Potato Spindle Tuber viroid – PSTVd	Real time RT-PCR	EPPO PM 7/138 (1)	
Potato virus Y – PVY	RT-PCR end point	Protocollo interno	

Potato virus Y – PVY	Real-time RT-LAMP	Protocollo interno	
Potyvirus	RT-PCR end point	Pappu et al., 1998. Differentiation of biologically distinct peanut stripe potyvirus strains by a nucleotide polymorphism-based assay. <i>Plant disease</i> , 82(10), 1121-1125.	
Prunus necrotic ring spot virus – PNRSV	RT-PCR end point	Chandel et al., 2011. Detection of Prunus necrotic ring spot virus in plum, cherry and almond by serological and molecular techniques from India. <i>Archives of phytopathology and plant protection</i> , 44(18), 1779-1784.	
Rupestris stem pitting associated virus – RSPaV	RT-PCR end point	Gambino et al., 2006. Simultaneous detection of nine grapevine viruses by multiplex reverse transcription-polymerase chain reaction with coamplification of a plant RNA internal control. <i>Phytopathology</i> , 96(11), 1223-1229.	
Southern tomato virus – STV	RT-PCR end point	Candresse et al., 2013. First report of Southern tomato virus on tomatoes in southwest France. <i>Plant Disease</i> , 97(8), 1124-1124.	
Southern tomato virus – STV	Real-time RT-LAMP	Protocollo interno	
Squash mosaic virus – SqMV	DAS-ELISA	AB Agdia	
Strawberry latent ringspot virus – SLRV	RT-PCR end point	Faggioli et al., 2002. Detection of Strawberry latent ring spot virus in Leaves of Olive Trees in Italy using a One-Step RT-PCR. <i>Journal of Phytopathology</i> , 150(11-12), 636-639.	
Tobacco etch virus – TEV	RT-PCR end point	Zhang et al., 2013. One-step Multiplex RT-PCR for simultaneous detection of four viruses in tobacco. <i>Journal of Phytopathology</i> , 161(2), 92-97.	
Tobacco Mild Green Mosaic Virus – TMGMV	DAS-ELISA	AB DSMZ	
Tobacco mosaic virus – TMV	DAS-ELISA	AB Agdia	
Tomato black ring virus – ToBRV	Real time RT-PCR	Harper et al., 2011. Detection of Tomato black ring virus by real-time one-step RT-PCR. <i>Journal of virological methods</i> , 171(1), 190-194.	
Tomato brown rugose fruit virus – ToBRFV	RT-PCR end point	EPPO PM 7/146 (2)	
Tomato brown rugose fruit virus – ToBRFV	Real time RT-PCR	EPPO PM 7/146 (2)	
Tomato brown rugose fruit virus – ToBRFV	Tissue print Real Time RT-PCR	EPPO PM 7/146 (2)	
Tomato brown rugose fruit virus – ToBRFV	DAS-ELISA	EPPO PM 7/146 (2)	
Tomato bushy stunt virus – TBSV	DAS-ELISA	AB Agdia	
Tomato chlorosis virus – ToCV	RT-PCR end point	EPPO PM 7/118 (1)	
Tomato chlorosis virus – ToCV	Real-time RT-LAMP	Protocollo interno	
Tomato chlorotic spot virus – TCSV	RT-PCR end point	Webster et al., 2013. First report of Tomato chlorotic spot virus (TCSV) in tomato, pepper, and jimsonweed in Puerto Rico. <i>Plant Health Progress</i> , 14(1), 47.	
Tomato fruit blotch virus – ToFBV	RT-PCR end point	Nakasu et al., 2022. First report of tomato fruit blotch virus infecting tomatoes in Brazil. <i>Plant Disease</i> , 106(8), 2271.	
Tomato infectious chlorosis virus – TICV	RT-PCR end point	EPPO PM 7/118 (1)	
Tomato infectious chlorosis virus – TICV	Real-time RT-LAMP	Protocollo interno	
Tomato leaf curl New Delhi virus – ToLCNDV	PCR-end point	Panno et al., 2019. Emergence of tomato leaf curl New Delhi virus in Italy: Estimation of incidence and genetic diversity. <i>Plant Pathology</i> , 68(3), 601-608.	
Tomato leaf curl New Delhi virus – ToLCNDV	Real-time LAMP	Caruso et al., 2023. Development of an In-Field Real-Time LAMP Assay for Rapid Detection of Tomato Leaf Curl New Delhi Virus. <i>Plants</i> , 12(7), 1487.	

Tomato mosaic virus (ToMV)	RT-PCR end point	Panno et al., 2012. Simultaneous detection of the seven main tomato-infecting RNA viruses by two multiplex reverse transcription polymerase chain reactions. Journal of virological methods, 186(1-2), 152-156.	
Tomato mosaic virus (ToMV)	Real-time RT-LAMP	Protocollo interno	
Tomato mottle mosaic virus – ToMMV	RT-PCR end point	Sui et al., 2017. Molecular and Biological Characterization of Tomato mottle mosaic virus and Development of RT-PCR Detection. Plant disease, 101(5), 704-711.	
Tomato mottle mosaic virus – ToMMV	Real time RT-PCR	Tiberini et al., 2022. Development and Validation of a One-Step Reverse Transcription Real-Time PCR Assay for Simultaneous Detection and Identification of Tomato Mottle Mosaic Virus and Tomato Brown Rugose Fruit Virus. Plants, 11(4), 489.	
Tomato necrotic streak virus (TomNSV)	RT-PCR end point	Badillo-Vargas et al., 2016. Genomic and biological characterization of tomato necrotic streak virus, a novel subgroup 2 ilarvirus infecting tomato in Florida. Plant Disease, 100(6), 1046-1053.	
Tomato necrotic stunt virus – ToNSV	RT-PCR end point	Bratsch et al., 2018. First report of tomato necrotic spot virus infecting tomato in Indiana. Plant Health Progress, 19(3), 224-225.	
Tomato ringspot virus – ToRSV	RT-PCR end point	Šneideris, 2015. Nepovirus caused plant diseases and genetic variability of virus isolates in Lithuania (Doctoral dissertation, Gamtos tyrimų centras).	
Tomato spotted wilt virus – TSWV	DAS-ELISA	EPPO PM 7/139 (1)	
Tomato spotted wilt virus – TSWV	RT-PCR end point	Panno et al., 2012. Simultaneous detection of the seven main tomato-infecting RNA viruses by two multiplex reverse transcription polymerase chain reactions. Journal of virological methods, 186(1-2), 152-156.	
Tomato spotted wilt virus – TSWV	Real time RT-PCR	Roberts et al., 2000. Real-time RT-PCR fluorescent detection of tomato spotted wilt virus. Journal of virological methods, 88(1), 1-8.	
Tomato spotted wilt virus – TSWV	Real-time RT-LAMP	Protocollo interno	
Tomato torrado virus – ToTV	RT-PCR end point	Panno et al., 2012. Simultaneous detection of the seven main tomato-infecting RNA viruses by two multiplex reverse transcription polymerase chain reactions. Journal of virological methods, 186(1-2), 152-156.	
Tomato torrado virus – ToTV	Real-time RT-LAMP	Protocollo interno	
Tomato yellow leaf curl Sardinia virus – TYLCSV	PCR-end point	EPPO PM 7/152 (1)	
Tomato yellow leaf curl Sardinia virus – TYLCSV	Real-time RT-LAMP	Protocollo interno	
Tomato yellow leaf curl virus – TYLCV	PCR-end point	EPPO PM 7/152 (1)	
Tomato yellow leaf curl virus – TYLCV	Real-time RT-LAMP	Protocollo interno	
Tomato yellow leaf curl virus variante IL23 – TYLCV-IL23	PCR-end point	EPPO PM 7/152 (1)	
Tospovirus species	RT-PCR end point	Cortez et al., 2001. Identification and characterization of a novel tospovirus species using a new RT-PCR approach. Archives of virology, 146(2), 265-278.	
Turnip mosaic virus – TuMV	DAS-ELISA	AB Loewe	
Watermelon mosaic virus – WMV	RT-PCR end point	Laney et al., 2012. High incidence of seed transmission of Papaya ringspot virus and Watermelon mosaic virus, two viruses newly identified in Robinia pseudoacacia. European Journal of Plant Pathology, 134(2), 227-230.	
Zucchini yellow mosaic potyvirus – ZYMV	RT-PCR end point	Thomson et al., 1995. Identification of Zucchini yellow mosaic potyvirus by RT-PCR and analysis of sequence variability. Journal of Virological Methods, 55(1), 83-96.	