

Seules certaines prestations d'organisation d'essais interlaboratoires d'aptitude rapportées dans ce document relèvent de la portée d'accréditation du Laboratoire de la santé des végétaux (LSV OCIL) selon la norme ISO 17043, elles sont identifiées par un surlignage vert (accréditation N°1-6520, portée disponible sur www.cofrac.fr).

1-ESSAIS D'APTITUDE CONCERNANT LA DETECTION DE BACTERIES PHYTOPATHOGENES

ENTITES SOUMISES A ESSAIS D'APTITUDE	ORGANISME RECHERCHE (MESURANDE)	METHODE D'ANALYSE	UNITE TECHNIQUE PARTENAIRE
Tubercules de pomme de terre : végétal et/ou extrait végétal	<i>Clavibacter michiganensis</i> subsp. <i>sepedonicus</i>	Détection par PCR et immunofluorescence indirecte (Directive 2006/56/CE du 12 juin 2006 - Arrêté du 22 mars 2007*)	LSV unité BVO d'Angers
Rutacées : végétal et/ou extrait végétal	<i>Candidatus Liberibacter</i> spp. provoquant le Huanglongbing	Détection par PCR conventionnelle (MOA 033)	LSV unité RAPT de la Réunion
Tubercules de pomme de terre : végétal et/ou extrait végétal	<i>Ralstonia solanacearum</i>	Détection par PCR et immunofluorescence indirecte (Directive 2006/63/CE du 14 juillet 2006 - Arrêté du 22 mars 2007*)	LSV unité BVO d'Angers
<i>Anthurium</i> spp. : végétal et/ou extrait végétal	<i>Xanthomonas axonopodis</i> pv. <i>dieffenbachiae</i> (Xad)	Détection par PCR conventionnelle, isolement et PCR sur souches isolées (ANSES/LSV MA 028*)	LSV unité RAPT de la Réunion
Plantes hôtes : végétal et/ou extrait végétal	<i>Xylella fastidiosa</i>	Détection par PCR temps réel (ANSES/LSV MA 039*)	LSV unité BVO d'Angers

2-ESSAIS D'APTITUDE CONCERNANT LA DETECTION DE CHAMPIGNONS PHYTOPATHOGENES

ENTITES SOUMISES A ESSAIS D'APTITUDE	ORGANISME RECHERCHE (MESURANDE)	METHODE D'ANALYSE	UNITE TECHNIQUE PARTENAIRE
<i>Pinus</i> spp et <i>Pseudotsuga menziesii</i> : semences et/ou extrait de semences	<i>Fusarium circinatum</i>	Détection par PCR temps réel (ANSES/LSV MA 003 *)	LSV unité de mycologie de Nancy
Culture pure	<i>Fusarium circinatum</i>	Détection par isolement mycologique et caractérisation morphométrique (MOA 003 Partie C*)	LSV unité de mycologie de Nancy
Plantes-hôtes : végétal et/ou extrait végétal	<i>Phytophthora ramorum</i>	Détection par PCR conventionnelle (MOA 018 Partie B*)	LSV unité de mycologie de Nancy
Tournesol : semences et/ou extrait de semences	<i>Plasmopara halstedii</i>	Détection par PCR temps réel (ANSES/LSV MA 032*)	LSV unité de mycologie de Nancy

*Méthode d'analyse sur laquelle l'unité technique partenaire dispose d'une accréditation selon la norme ISO 17025 (Accréditation Essais N°1-2298, 1-2299, 1-2297, 1-2300, 1-2301, portée disponible sur www.cofrac.fr).

3-ESSAIS D'APTITUDE CONCERNANT LA DETECTION ET L'IDENTIFICATION DE NEMATODES PHYTOPARASITES

ENTITES SOUMISES A ESSAIS D'APTITUDE	ORGANISME RECHERCHE (MESURANDE)	METHODE D'ANALYSE	UNITE TECHNIQUE PARTENAIRE
Conifères : bois et/ou extrait de bois	<i>Bursaphelenchus xylophilus</i>	Détection par PCR temps réel (ANSES/LSV MA 020*)	LSV de nématologie de Rennes
Semences végétales, nématodes isolés	<i>Ditylenchus dipsaci</i> et <i>Ditylenchus destructor</i>	Détection par extraction des nématodes du genre <i>Ditylenchus</i> par migration. Identification morphobiométrique (MOA 013 parties A+B*)	LSV de nématologie de Rennes
Sols et produits terreux	<i>Globodera pallida</i> et <i>Globodera rostochiensis</i>	Détection par séparation des kystes de <i>Globodera</i> sp par flottation et tamisage, Examen visuel (ANSES/LSV MA 019*)	LSV de nématologie de Rennes
Kystes isolés	<i>Globodera pallida</i> et <i>Globodera rostochiensis</i>	Identification morphobiométrique et biomoléculaire (ANSES/LSV MA 054*)	LSV de nématologie de Rennes
Tubercules de pommes de terre : végétal	<i>Meloidogyne fallax</i> et (ou) <i>Meloidogyne chitwoodi</i>	Détection par séparation des nématodes du genre <i>Meloidogyne</i> , Examen visuel (NS/04/06*)	LSV de nématologie de Rennes
Sols	<i>Meloidogyne fallax</i> et (ou) <i>Meloidogyne chitwoodi</i>	Détection par PCR temps réel (MOA 024 partie A*)	LSV de nématologie de Rennes

4-ESSAIS D'APTITUDE CONCERNANT LA DETECTION DE VIRUS ET PHYTOPLASMES PHYTOPATHOGENES

ENTITES SOUMISES A ESSAIS D'APTITUDE	ORGANISME RECHERCHE (MESURANDE)	METHODE D'ANALYSE	UNITE TECHNIQUE PARTENAIRE
<i>Musa</i> spp: végétal et/ou extrait végétal	Banana bract mosaic virus (BBrMV)	Détection par IC-RT-PCR conventionnelle (ANSES/LSV MA 005*)	LSV unité RAPT de la Réunion
<i>Musa</i> spp: végétal et/ou extrait végétal	Banana bunchy top virus (BBTV)	Détection par ELISA (ANSES/LSV MA 014*)	LSV unité RAPT de la Réunion
<i>Musa</i> spp: végétal et/ou extrait végétal	Banana streak virus (BSV)	Détection par IC-PCR conventionnelle (ANSES/LSV MA 044)	LSV unité RAPT de la Réunion
Plantes hôtes : végétal et/ou extrait végétal	Beet necrotic yellow vein virus (BNYVV)	Détection par ELISA (MOA011 partie B*)	LSV unité BVO d'Angers
Rutacées: végétal et/ou extrait végétal	Citrus tristeza virus (CTV)	Détection par ELISA (ANSES/LSV MA 029)	LSV unité RAPT de la Réunion
<i>Musa</i> spp: végétal et/ou extrait végétal	Cucumber mosaic virus (CMV)	Détection par ELISA (ANSES/LSV MA 009*)	LSV unité RAPT de la Réunion
Tomates : semences, végétal et/ou extrait végétal	Pepino mosaic virus (PepMV)	Détection par ELISA (MOA 026 partie A)	LSV unité BVO d'Angers
Vigne: végétal et/ou extrait végétal	Phytoplasmes de la Flavescence dorée et du Bois noir	Détection par PCR en temps réel (MOA 006*)	LSV unité BVO d'Angers
Plantes hôtes: végétal et/ou extrait végétal	Plum pox virus (PPV) = virus de la Sharka	Détection par ELISA (ANSES/LSV MA 021*)	LSV unité de quarantaine de Clermont Ferrand
Plantes hôtes : végétal et/ou extrait végétal	Pospiviroides	Détection par RT-PCR conventionnelle (ANSES/LSV MA 034*)	LSV unité BVO d'Angers

*Méthode d'analyse sur laquelle l'unité technique partenaire dispose d'une accréditation selon la norme ISO 17025 (Accréditation Essais N°1-2298, 1-2299, 1-2297, 1-2300, 1-2301, portée disponible sur www.cofrac.fr).