



These Test Guidelines have been superseded by a later version. The latest adopted version of Test Guidelines can be found at http://www.upov.int/test_guidelines/en/list.jsp

Ces principes directeurs d'examen ont été remplacés par une version ultérieure. La version adoptée la plus récente des principes directeurs d'examen figure à l'adresse suivante : http://www.upov.int/test_guidelines/fr/list.jsp

Diese Prüfungsrichtlinien wurden durch eine neuere Fassung ersetzt. Die neueste angenommene Fassung von Prüfungsrichtlinien ist unter http://www.upov.int/test_guidelines/de/list.jsp zu finden.

Las presentes directrices de examen han sido reemplazadas por una versión posterior. La versión de las directrices de examen de más reciente aprobación está disponible en http://www.upov.int/test_guidelines/es/list.jsp.


 UPOV

TG/44/11 Rev.

ORIGINAL : anglais

DATE : 2011-10-20 + 2013-03-20

UNION INTERNATIONALE POUR LA PROTECTION DES OBTENTIONS VÉGÉTALES
GENÈVE

TOMATE

Code UPOV : SOLAN_LYC

Solanum lycopersicum L.

PRINCIPES DIRECTEURS

POUR LA CONDUITE DE L'EXAMEN

DE LA DISTINCTION, DE L'HOMOGENÉITÉ ET DE LA STABILITÉ

Autres noms communs : *

<i>Nom botanique</i>	<i>Anglais</i>	<i>Français</i>	<i>Allemand</i>	<i>Espagnol</i>
<i>Solanum lycopersicum</i> L., <i>Lycopersicon esculentum</i> Mill., <i>Lycopersicon lycopersicum</i> (L.) Karsten ex Farw.	Tomato	Tomate	Tomate	Tomate

Ces principes directeurs ("principes directeurs d'examen") visent à approfondir les principes énoncés dans l'introduction générale (document TG/1/3) et dans les documents TGP qui s'y rapportent afin de donner des indications concrètes détaillées pour l'harmonisation de l'examen de la distinction, de l'homogénéité et de la stabilité (DHS) et, en particulier, à identifier des caractères convenant à l'examen DHS et à la production de descriptions variétales harmonisées.

DOCUMENTS CONNEXES

Ces principes directeurs d'examen doivent être interprétés en relation avec l'introduction générale et les documents TGP qui s'y rapportent.

* Ces noms, corrects à la date d'adoption des présents principes directeurs d'examen, peuvent avoir été révisés ou actualisés. [Il est conseillé au lecteur de se reporter au code taxonomique de l'UPOV, sur le site Web de l'UPOV (www.upov.int), pour l'information la plus récente.]

<u>SOMMAIRE</u>	<u>PAGE</u>
1. OBJET DE CES PRINCIPES DIRECTEURS D'EXAMEN	3
2. MATERIEL REQUIS.....	3
3. METHODE D'EXAMEN	3
3.1 Nombre de cycles de végétation.....	3
3.2 Lieu des essais.....	3
3.3 Conditions relatives à la conduite de l'examen	4
3.4 Protocole d'essai	4
3.5 Essais supplémentaires.....	4
4. EXAMEN DE LA DISTINCTION, DE L'HOMOGENEITE ET DE LA STABILITE	4
4.1 Distinction.....	4
4.2 Homogénéité	6
4.3 Stabilité	6
5. GROUPEMENT DES VARIETES ET ORGANISATION DES ESSAIS EN CULTURE	6
6. INTRODUCTION DU TABLEAU DES CARACTERES	7
6.1 Catégories de caractères	7
6.2 Niveaux d'expression et notes correspondantes.....	7
6.3 Types d'expression.....	8
6.4 Variétés indiquées à titre d'exemples.....	8
6.5 Légende.....	8
7. TABLE OF CHARACTERISTICS/TABLEAU DES CARACTERES/MERKMALSTABELLE/TABLA DE CARACTERES.....	9
8. EXPLICATIONS DU TABLEAU DES CARACTERES	27
8.1 Explications portant sur plusieurs caractères	27
8.2 Explications portant sur certains caractères	27
9. BIBLIOGRAPHIE.....	59
10. QUESTIONNAIRE TECHNIQUE	61

1. Objet de ces principes directeurs d'examen

Ces principes directeurs d'examen s'appliquent à toutes les variétés de *Solanum lycopersicum* L.

2. Matériel requis

2.1 Les autorités compétentes décident de la quantité de matériel végétal nécessaire pour l'examen de la variété, de sa qualité ainsi que des dates et lieux d'envoi. Il appartient au demandeur qui soumet du matériel provenant d'un pays autre que celui où l'examen doit avoir lieu de s'assurer que toutes les formalités douanières ont été accomplies et que toutes les conditions phytosanitaires sont respectées.

2.2 Le matériel doit être fourni sous forme de semences ou de plantes.

2.3 La quantité minimale de matériel végétal à fournir par le demandeur est de :

- a) variétés reproduites par voie sexuée : 10 g ou 2500 graines
- b) variétés multipliées par voie végétative : 25 plantes plus le nombre de plantes requis pour les tests de résistance aux maladies

S'agissant des semences, celles-ci doivent satisfaire aux conditions minimales exigées pour la faculté germinative, la pureté spécifique, l'état sanitaire et la teneur en eau, indiquées par l'autorité compétente. Pour les tests de résistance à la maladie, des plantes supplémentaires sont nécessaires.

2.4 Le matériel végétal doit être manifestement sain, vigoureux et indemne de tout parasite ou toute maladie importants.

2.5 Le matériel végétal ne doit pas avoir subi de traitement susceptible d'influer sur l'expression des caractères de la variété, sauf autorisation ou demande expresse des autorités compétentes. S'il a été traité, le traitement appliqué doit être indiqué en détail.

3. Méthode d'examen

3.1 *Nombre de cycles de végétation*

En règle générale, la durée minimale des essais doit être de deux cycles de végétation indépendants.

3.2 *Lieu des essais*

En règle générale, les essais doivent être conduits en un seul lieu. Pour les essais conduits dans plusieurs lieux, des indications figurent dans le document TGP/9, intitulé "Examen de la distinction".

3.3 *Conditions relatives à la conduite de l'examen*

Les essais doivent être conduits dans des conditions assurant une croissance satisfaisante pour l'expression des caractères pertinents de la variété et pour la conduite de l'examen. Sur les variétés conduites en non tuteurées, la ramification de la plante complique l'observation de l'époque de floraison (caractère 43).

3.4 *Protocole d'essai*

3.4.1 Chaque essai doit être conçu de manière à porter au total sur 20 plantes au moins, qui doivent être réparties en deux répétitions au moins.

3.4.2 Lorsqu'un caractère de résistance est utilisé pour évaluer la distinction, l'homogénéité et la stabilité, les observations doivent être effectuées en condition d'infection contrôlée et, sauf indication contraire, porter sur au moins 20 plantes.

3.4.3 Les essais doivent être conçus de telle sorte que l'on puisse prélever des plantes ou parties de plantes pour effectuer des mesures ou des dénombrements sans nuire aux observations ultérieures qui doivent se poursuivre jusqu'à la fin de la période de végétation.

3.5 *Essais supplémentaires*

Des essais supplémentaires peuvent être établis pour l'observation de caractères pertinents.

4. Examen de la distinction, de l'homogénéité et de la stabilité

4.1 *Distinction*

4.1.1 *Recommandations générales*

Il est particulièrement important pour les utilisateurs de ces principes directeurs d'examen de consulter l'introduction générale avant toute décision quant à la distinction. Cependant, il conviendra de prêter une attention particulière aux points ci-après.

4.1.2 *Différences reproductibles*

Les différences observées entre les variétés peuvent être suffisamment nettes pour qu'un deuxième cycle de végétation ne soit pas nécessaire. En outre, dans certains cas, l'influence du milieu n'appelle pas plus d'un cycle de végétation pour s'assurer que les différences observées entre les variétés sont suffisamment reproductibles. L'un des moyens de s'assurer qu'une différence observée dans un caractère lors d'un essai en culture est suffisamment reproductible consiste à examiner le caractère au moyen de deux observations indépendantes au moins.

4.1.3 *Différences nettes*

La netteté de la différence entre deux variétés dépend de nombreux facteurs, et notamment du type d'expression du caractère examiné, selon qu'il s'agit d'un caractère qualitatif, quantitatif ou encore pseudo-qualitatif. Il est donc important que les utilisateurs de

ces principes directeurs d'examen soient familiarisés avec les recommandations contenues dans l'introduction générale avant toute décision quant à la distinction.

4.1.4 Nombre de plantes ou parties de plantes à examiner

Sauf indication contraire, aux fins de la distinction, toutes les observations portant sur des plantes isolées doivent être effectuées sur 10 plantes ou des parties prélevées sur chacune de ces 10 plantes et toutes les autres observations doivent être effectuées sur la totalité des plantes de l'essai, sans tenir compte d'éventuelles plantes hors-type.

4.1.5 Méthode d'observation

La méthode recommandée pour l'observation du caractère aux fins de la distinction est indiquée par le code suivant dans la deuxième colonne du tableau des caractères (voir le document TGP/9 "Examen de la distinction", section 4 "Observation des caractères") :

- MG : mensuration unique d'un ensemble de plantes ou de parties de plantes
- MS : mensuration d'un certain nombre de plantes isolées ou de parties de plantes
- VG : évaluation visuelle fondée sur une seule observation faite sur un ensemble de plantes ou de parties de plantes
- VS : évaluation visuelle fondée sur l'observation d'un certain nombre de plantes isolées ou de parties de plantes

Type d'observation : visuelle (V) ou mesure (M)

L'observation "visuelle" (V) est une observation fondée sur le jugement de l'expert. Aux fins du présent document, on entend par observation "visuelle" les observations sensorielles des experts et cela inclut donc aussi l'odorat, le goût et le toucher. Entrent également dans cette catégorie les observations pour lesquelles l'expert utilise des références (diagrammes, variétés indiquées à titre d'exemples, comparaison deux à deux) ou des chartes (chartes de couleur). La mesure (M) est une observation objective en fonction d'une échelle graphique linéaire, effectuée à l'aide d'une règle, d'une balance, d'un colorimètre, de dates, d'un dénombrement, etc.

Type de notation : pour un ensemble de plantes (G) ou des plantes isolées (S)

Aux fins de l'examen de la distinction, les observations peuvent donner lieu à une notation globale pour un ensemble de plantes ou parties de plantes (G), ou à des notations pour un certain nombre de plantes ou parties de plantes isolées (S). Dans la plupart des cas, la lettre "G" correspond à une notation globale par variété et il n'est pas possible, ni nécessaire, de recourir à des méthodes statistiques pour évaluer la distinction.

Lorsque plusieurs méthodes d'observation du caractère sont indiquées dans le tableau des caractères (p.ex. VG/MG), des indications sur le choix d'une méthode adaptée figurent à la section 4.2 du document TGP/9.

4.2 Homogénéité

4.2.1 Il est particulièrement important pour les utilisateurs de ces principes directeurs d'examen de consulter l'introduction générale avant toute décision quant à l'homogénéité. Cependant, il conviendra de prêter une attention particulière aux points ci-après.

4.2.2 Pour l'évaluation de l'homogénéité, il faut appliquer une norme de population de 1% et une probabilité d'acceptation d'au moins 95%. Dans le cas d'un échantillon de 20 plantes, une plante hors-type est tolérée.

4.3 Stabilité

4.3.1 Dans la pratique, il n'est pas d'usage d'effectuer des essais de stabilité dont les résultats apportent la même certitude que l'examen de la distinction ou de l'homogénéité. L'expérience montre cependant que, dans le cas de nombreux types de variétés, lorsqu'une variété s'est révélée homogène, elle peut aussi être considérée comme stable.

4.3.2 Lorsqu'il y a lieu, ou en cas de doute, la stabilité peut être évaluée plus précisément en examinant un nouveau lot de semences ou un nouveau matériel végétal, afin de vérifier qu'il présente les mêmes caractères que le matériel fourni initialement.

5. Groupement des variétés et organisation des essais en culture

5.1 Pour sélectionner les variétés notoirement connues à cultiver lors des essais avec la variété candidate et déterminer comment diviser en groupes ces variétés pour faciliter la détermination de la distinction, il est utile d'utiliser des caractères de groupement.

5.2 Les caractères de groupement sont ceux dont les niveaux d'expression observés, même dans différents sites, peuvent être utilisés, soit individuellement soit avec d'autres caractères de même nature, a) pour sélectionner des variétés notoirement connues susceptibles d'être exclues de l'essai en culture pratiqué pour l'examen de la distinction et b) pour organiser l'essai en culture de telle sorte que les variétés voisines soient regroupées.

5.3 Il a été convenu de l'utilité des caractères ci-après pour le groupement des variétés :

- (a) Plante : type de croissance (caractère 2)
- (b) Feuille : type de limbe (caractère 10)
- (c) Pédoncule : assise d'abscission (caractère 19)
- (d) Fruit : collet vert (avant maturité) (caractère 21)
- (e) Fruit : taille (caractère 26)
- (f) Fruit : forme en section longitudinale (caractère 28)
- (g) Fruit : nombre de loges (caractère 36)
- (h) Fruit : couleur (à maturité) (caractère 37)
- (i) Résistance à *Meloidogyne incognita* (Mi) (caractère 46)
- (j) Résistance à *Verticillium* sp. (Va et Vd) – Pathotype 0 (caractère 47)
- (k) Résistance à *Fusarium oxysporum* f. sp. *lycopersici* (Fol) – Pathotype 0 (ex 1) (caractère 48.1)
- (l) Résistance à *Fusarium oxysporum* f. sp. *lycopersici* (Fol) – Pathotype 1 (ex 2) (caractère 48.2)
- (m) Résistance au virus de la mosaïque de la tomate (ToMV) – Souche 0 (caractère 51.1)

- (n) Résistance au virus de la tache bronzée de la tomate (TSWV) – Pathotype 0 (caractère 58)

Des conseils relatifs à l'utilisation des caractères de groupement dans la procédure d'examen de la distinction figurent dans l'introduction générale et le document TGP/9 "Examen de la distinction".

6. Introduction du tableau des caractères

6.1 *Catégories de caractères*

6.1.1 Caractères standard figurant dans les principes directeurs d'examen

Les caractères standard figurant dans les principes directeurs d'examen sont ceux qui sont admis par l'UPOV en vue de l'examen DHS et parmi lesquels les membres de l'Union peuvent choisir ceux qui sont adaptés à leurs besoins particuliers.

6.1.2 Caractères avec astérisque

Les caractères avec astérisque (signalés par un *) sont des caractères figurant dans les principes directeurs d'examen qui sont importants pour l'harmonisation internationale des descriptions variétales : ils doivent toujours être pris en considération dans l'examen DHS et être inclus dans la description variétale par tous les membres de l'Union, sauf lorsque cela est impossible compte tenu du niveau d'expression d'un caractère précédent ou des conditions de milieu régionales.

6.2 *Niveaux d'expression et notes correspondantes*

6.2.1 Des niveaux d'expression sont indiqués pour chaque caractère afin de définir le caractère et d'harmoniser les descriptions. Pour faciliter la consignation des données ainsi que l'établissement et l'échange des descriptions, à chaque niveau d'expression est attribuée une note exprimée par un chiffre.

6.2.2 Dans le cas de caractères qualitatifs et pseudo-qualitatifs (voir le chapitre 6.3), tous les niveaux d'expression pertinents sont présentés dans le caractère. Toutefois, dans le cas de caractères quantitatifs ayant cinq niveaux ou davantage, une échelle abrégée peut être utilisée afin de réduire la taille du tableau des caractères. Par exemple, dans le cas d'un caractère quantitatif comprenant neuf niveaux d'expression, la présentation des niveaux d'expression dans les principes directeurs d'examen peut être abrégée de la manière suivante :

Niveau	Note
petit	3
moyen	5
grand	7

Toutefois, il convient de noter que les neuf niveaux d'expression ci-après existent pour décrire les variétés et qu'ils doivent être utilisés selon que de besoin :

Niveau	Note
très petit	1
très petit à petit	2
petit	3
petit à moyen	4
moyen	5
moyen à grand	6
grand	7
grand à très grand	8
très grand	9

6.2.3 Des précisions concernant la présentation des niveaux d'expression et des notes figurent dans le document TGP/7 "Élaboration des principes directeurs d'examen".

6.3 *Types d'expression*

Une explication des types d'expression des caractères (caractères qualitatifs, quantitatifs et pseudo-qualitatifs) est donnée dans l'introduction générale.

6.4 *Variétés indiquées à titre d'exemples*

Au besoin, des variétés sont indiquées à titre d'exemples afin de mieux définir les niveaux d'expression d'un caractère.

6.5 *Légende*

(*) Caractère avec astérisque – voir le chapitre 6.1.2

(QL) Caractère qualitatif – voir le chapitre 6.3

(QN) Caractère quantitatif – voir le chapitre 6.3

(PQ) Caractère pseudo-qualitatif – voir le chapitre 6.3

MG, MS, VG, VS – voir le chapitre 4.1.5

(a)-(c) Voir les explications du tableau des caractères au chapitre 8.1

(+) Voir les explications du tableau des caractères au chapitre 8.2

7. Table of Characteristics/Tableau des caractères/Merkmalstabelle/Tabla de caracteres

	English	français	deutsch	español	Example Varieties Exemples Beispielssorten Variedades ejemplo	Note/ Nota
1.	VG	<u>Seed-propagated varieties only:</u>	<u>Variétés reproduites par voie sexuée</u>	<u>Nur samenvermehrte Sorten:</u>	<u>Sólo variedades de reproducción sexuada:</u>	
(+)	Seedling: anthocyanin coloration of hypocotyl	Plantule : pigmentation anthocyanique de l'hypocotyle	Sämling: Anthocyanfärbung des Hypocotyls	Plántula: pigmentación antocianica del hipocótilo		
QL	absent	absente	fehlend	ausente	Colt, Heinz 8104, Mogeor, Momorvert, VTM215	1
	present	présente	vorhanden	presente	DG-039, Montfavet H 63.4	9
2.	VG	Plant: growth type	Plante : type de croissance	Pflanze: Wuchstyp	Planta: hábito de crecimiento	
(*)						
(+)						
QL	determinate	déterminée	begrenzt wachsend	determinado	Campbell 1327, Prisca	1
	indeterminate	indéterminée	unbegrenzt wachsend	indeterminado	Marmande VR, Saint-Pierre, San Marzano 2	2
3.	VG/ MS	<u>Only varieties with plant growth type determinate:</u>	<u>Seulement variétés à type de croissance déterminée :</u>	<u>Nur begrenzt wachsende Sorten:</u>	<u>Sólo variedades con tipo de crecimiento determinado:</u>	
	Plant: number of inflorescences on main stem (side shoots to be removed)	Plante : nombre d'inflorescences sur la tige principale (bourgeons axillaires à éliminer)	Pflanze: Anzahl Blütenstände am Haupttrieb (Seitentriebe sind zu entfernen)	Planta: número de inflorescencias en el tallo principal (eliminar ramas axilares)		
QN	few	petit	gering	bajo	Campbell 1327	3
	medium	moyen	mittel	medio	Montfavet H 63.4	5
	many	grand	groß	alto	Prisca	7

	English	français	deutsch	español	Example Varieties Exemples Beispielssorten Variedades ejemplo	Note/ Nota
4.	VG	Stem: anthocyanin coloration	Tige : pigmentation anthocyanique	Stengel: Anthocyanfärbung	Tallo: pigmentación antociánica	
(+)						
QN	(a)	absent or very weak	absente ou très faible	fehlend oder sehr gering	ausente o muy débil	Mogeor, Momorvert, 1
		weak	faible	gering	débil	Montfavet H 63.5 3
		medium	moyenne	mittel	media	Rondello 5
		strong	forte	stark	fuerte	Grinta, Nemato 7
		very strong	très forte	sehr stark	muy fuerte	9
5.	VG/ MS	<u>Only varieties with plant growth type indeterminate:</u> Stem: length of internode	<u>Seulement les variétés à type de croissance indéterminé :</u> Tige : longueur de l'entre-nœud	<u>Nur unbegrenzt wachsende Sorten:</u> Stengel: Internodienlänge	<u>Sólo variedades con tipo de crecimiento indeterminado:</u> Tallo: longitud del entrenudo	
(+)						
QN	(a)	short	court	kurz	corta	Dombito, Manific, Paso, Trend 3
		medium	moyen	mittel	media	Montfavet H 63.5 5
		long	long	lang	larga	Berdy, Calimero 7
6.	VG/ MS	<u>Only varieties with plant growth type indeterminate:</u> Plant: height	<u>Seulement les variétés à type de croissance indéterminée :</u> Plante : hauteur	<u>Nur unbegrenzt wachsende Sorten:</u> Pflanze: Höhe	<u>Sólo variedades con tipo de crecimiento indeterminado:</u> Planta: altura	
(+)						
QN		very short	très basse	sehr niedrig	muy corta	Cherry Belle 1
		short	basse	niedrig	corta	Carson, Despina 3
		medium	moyenne	mittel	media	Brooklyn, Buffalo, Vision 5
		long	haute	hoch	larga	Classy, Clarence, Climberly, Massada 7
		very long	très haute	sehr hoch	muy larga	Daydream, Minired 9

	English	français	deutsch	español	Example Varieties Exemples Beispielssorten Variedades ejemplo	Note/ Nota
7.	VG	Leaf: attitude	Feuille : port	Blatt: Haltung	Hoja: porte	
(*)						
(+)						
QN	(a)	erect	dressé	aufgerichtet	erecto	1
		semi-erect	demi-dressé	halbaufrecht	semierecto	Allround, Drakar, Vitador
		horizontal	horizontal	waagerecht	horizontal	Aromata, Triton
		semi-drooping	demi-retombant	halbüberhängend	semicolgante	Montfavet H 63.5
		drooping	retombant	überhängend	colgante	Multolino, Naram, Tibet
8.	VG/ MS	Leaf: length	Feuille : longueur	Blatt: Länge	Hoja: longitud	
QN	(a)	short	courte	kurz	corta	Nelson, Red Robin, Tiny Tim
		medium	moyenne	mittel	media	Lorena
		long	longue	lang	larga	Montfavet H 63.5
9.	VG/ MS	Leaf: width	Feuille : largeur	Blatt: Breite	Hoja: anchura	
QN	(a)	narrow	étroite	schmal	estrecha	Marmande VR, Red Robin, Tiny Tim
		medium	moyenne	mittel	media	
		broad	large	breit	ancha	Saint-Pierre
10.	VG	Leaf: type of blade	Feuille : type de limbe	Blatt: Typ der Blattspreite	Hoja: división del limbo	
(*)						
(+)						
QL	(a)	pinnate	penné	gefiedert	pinnada	Mikado, Pilot, Red Jacket
		bipinnate	bipenné	doppelt gefiedert	bipinnada	Lukullus, Saint-Pierre

	English	français	deutsch	español	Example Varieties Exemples Beispielssorten Variedades ejemplo	Note/ Nota
11. VG	Leaf: size of leaflets	Feuille : taille des folioles	Blatt: Größe der Blattfiedern	Hoja: tamaño de los folíolos		
(+)						
QN	(a)					
	very small	très petites	sehr klein	muy pequeños	Minitom	1
	small	petites	klein	pequeños	Tiny Tim	3
	medium	moyennes	mittel	medios	Marmande VR, Royesta	5
	large	grandes	groß	grandes	Daniela, Hynema	7
	very large	très grandes	sehr groß	muy grandes	Dombo	9
12. VG	Leaf: intensity of green color	Feuille : intensité de la couleur verte	Blatt: Intensität der Grünfärbung	Hoja: intensidad del color verde		
QN	(a)					
	light	claire	hell	clara	Macero II, Poncette, Rossol	3
	medium	moyenne	mittel	media	Lucy	5
	dark	foncée	dunkel	oscura	Allround, Daniela, Lorena, Red Robin	7
13. VG	Leaf: glossiness	Feuille : brillance	Blatt: Glanz	Hoja: brillo		
(+)						
QN	(a)					
	weak	faible	gering	débil	Daniela	3
	medium	moyenne	mittel	medio	Marmande VR	5
	strong	forte	stark	fuerte	Guindilla	7
14. VG	Leaf: blistering	Feuille : cloûre	Blatt: Blasigkeit	Hoja: abullonado		
(+)						
QN	(a)					
	weak	faible	gering	débil	Daniela	3
	medium	moyenne	mittel	medio	Marmande VR	5
	strong	forte	stark	fuerte	Delfine, Tiny Tim	7

	English	français	deutsch	español	Example Varieties Exemples Beispielssorten Variedades ejemplo	Note/ Nota	
15.	VG	Leaf: attitude of petiole of leaflet in relation to main axis	Feuille : port du pétiole par rapport à l'axe central	Blatt: Stellung des Blattstiels im Verhältnis zur Hauptachse	Hoja: porte del pecíolo de los folíolos en relación con el eje principal		
(+)							
QN	(a)	semi-erect	demi-dressé	halbaufrecht	semierecto	Blizzard, Marmande VR	3
		horizontal	horizontal	waagrecht	horizontal	Sonatine	5
		semi-drooping	demi-retombant	halbüberhängend	semicolgante	Montfavet H63.5	7
16.	VG/ MS	Inflorescence: type	Inflorescence : type	Blütenstand: Typ	Inflorescencia: tipo		
(+)							
QN		mainly uniparous	principalement unipare	überwiegend unverzweigt	principalmente unípara	Dynamo	1
		equally uniparous and multiparous	autant unipare que multipare	intermediär	intermedia	Harzfeuer	2
		mainly multiparous	principalement multipare	überwiegend verzweigt	principalmente múltipara	Marmande VR	3
17.	VG	Flower: color	Fleur : couleur	Blüte: Farbe	Flor: color		
(*)							
QL		yellow	jaune	gelb	amarillo	Exota, MarmandeVR	1
		orange	orange	orange	anaranjado	Orama, Pericherry	2
18.	VG	Flower: pubescence of style	Fleur : pilosité du style	Blüte: Behaarung des Griffels	Flor: pubescencia del estilo		
(+)							
QL		absent	absente	fehlend	ausente	Campbell 1327	1
		present	présente	vorhanden	presente	Saint Pierre	9
19.	VG	Peduncle: abscission layer	Péduncule : assise d'abscission	Blütenstiel: Bruchstelle	Pedúnculo: capa de abscisión		
(*)							
(+)							
QL		absent	absente	fehlend	ausente	Aledo, Bandera, Count, Lerica	1
		present	présente	vorhanden	presente	Montfavet H 63.5, Roma	9

	English	français	deutsch	español	Example Varieties Exemples Beispielssorten Variedades ejemplo	Note/ Nota	
20.	VG/ MS	<u>Only varieties with peduncle abscission layer present:</u>	<u>Seulement les variétés avec assise d'abscission :</u>	<u>Nur Sorten mit Blütenstiel: Bruchstellen vorhanden:</u>	<u>Sólo para variedades con abscisión: Pedicelo:</u>		
		Pedicel: length	Pédicelle : longueur	Blütenstandstiel: Länge			
QN	short	court	kurz	corta	Cerise, Ferline, Montfavet H 63.18, Rossol	3	
	medium	moyen	mittel	media	Dario, Primosol	5	
	long	long	lang	larga	Erlidor, Ramy, Ranco	7	
21.	VG	Fruit: green shoulder (before maturity)	Fruit : collet vert (avant maturité)	Frucht: grüne Schulter (vor der Reife)	Fruto: hombro verde (antes de madurez)		
QL	(b)	absent	absent	fehlend	ausente	Felicia, Rio Grande, Trust	1
		present	présent	vorhanden	presente	Daniela, Montfavet H 63.5	9
22.	VG	Fruit: extent of green shoulder (before maturity)	Fruit : extension du collet vert (avant maturité)	Frucht: Größe der grünen Schulter (vor der Reife)	Fruto: tamaño del hombro verde (antes de madurez)		
QN	(b)	very small	très petit	sehr klein	muy pequeño	Daniela	1
		small	petit	klein	pequeño	Ballet, Cristy, Firestone, Siluet	3
		medium	moyen	mittel	medio	Erlidor, Foxy, Montfavet H 63.5	5
		large	grand	groß	grande	Cobra, Delisa, Epona, Manific	7
23.	VG	Fruit: intensity of green color of shoulder (before maturity)	Fruit : intensité de la couleur verte du collet (avant maturité)	Frucht: Intensität der Grünfärbung der Schulter (vor der Reife)	Fruto: intensidad del color verde del hombro (antes de madurez)		
QN	(b)	light	claire	hell	clara	Ballet, Daniela, Juboline	3
		medium	moyenne	mittel	media	Montfavet H 63.5, Siluet	5
		dark	foncée	dunkel	oscura	Ayala, Erlidor, Xenon	7

	English	français	deutsch	español	Example Varieties Exemples Beispielssorten Variedades ejemplo	Note/ Nota
24. VG (* (+)	Fruit: intensity of green color excluding shoulder (before maturity)	Fruit : intensité de la couleur verte à l'exclusion du collet (avant maturité)	Frucht: Intensität der Grünfärbung ohne Schulter (vor der Reife)	Fruto: intensidad del color verde excepto el hombro (antes de madurez)		
QN	(b) very light	très claire	sehr hell	muy clara	Clarée	1
	light	claire	hell	clara	Capello, Daniela, Duranto, Durinta, Trust	3
	medium	moyenne	mittel	media	Marmande, Rody	5
	dark	foncée	dunkel	oscura	Ayala, Centella, Tatiana, Uragano	7
	very dark	très foncée	sehr dunkel	muy oscura	Verdi	9
25. VG (+)	Fruit: green stripes (before maturity)	Fruit : stries vertes (avant maturité)	Frucht: grüne Flammung (vor der Reife)	Fruto: rayas verdes (antes de madurez)		
QL	(b) absent	absentes	fehlend	ausente	Daniela	1
	present	présentes	vorhanden	presente	Green Zebra, Tigerella	9
26. VG (* (+)	Fruit: size	Fruit : taille	Frucht: Größe	Fruto: tamaño		
QN	(c) very small	très petit	sehr klein	muy pequeño	Cerise, Sweet 100	1
	small	petit	klein	pequeño	Early Mech, Europeel, Roma	3
	medium	moyen	mittel	medio	Alphamech, Diego	5
	large	grand	groß	grande	Carmello, Ringo	7
	very large	très grand	sehr groß	muy grande	Erlidor, Lydia, Muril	9
27. VG/MS (* (+)	Fruit: ratio length/diameter	Fruit : rapport longueur/diamètre	Frucht: Verhältnis Länge/Durchmesser	Fruto: relación longitud/diámetro		
QN	(c) very compressed	très comprimé	stark zusammengedrückt	muy comprimida	Campbell 28, Marmande VR	1
	moderately compressed	modérément comprimé	mäßig zusammengedrückt	moderadamente comprimida	Alicia	3
	medium	moyen	mittel	media	Early Mech, Peto Gro	5
	moderately elongated	modérément allongé	mäßig langgezogen	moderadamente alargada	Rimone, Rio Grande	7
	very elongated	très allongé	stark langgezogen	muy alargada	Elko, Macero II	9

	English	français	deutsch	español	Example Varieties Exemples Beispielssorten Variedades ejemplo	Note/ Nota	
28. (*) (+)	VG	Fruit: shape in longitudinal section	Fruit : forme en section longitudinale	Frucht: Form im Längsschnitt	Fruto: forma en sección longitudinal		
PQ	(c)	flattened	nettement aplatie	abgeflacht	aplanada	Campbell 28, Marmande VR	1
		oblate	aplatie	breitrund	achatada	Montfavet H 63.4, Montfavet H 63.5	2
		circular	ronde	kreisförmig	circular	Cerise, Moneymaker	3
		oblong	oblongue	rechteckig	oblonga	Early Mech, Peto Gro	4
		cylindric	cylindrique	zylindrisch	cilíndrica	Hypeel 244, Macero II, San Marzano 2	5
		elliptic	elliptique	elliptisch	elíptica	Alcaria, Castone	6
		cordate	cordiforme	herzförmig	cordada	Valenciano	7
		ovate	ovale	eiförmig	oval	Dualrow, Soto	8
		obovate	obovale	verkehrt eiförmig	oboval	Duquesa, Estelle Rimone, Rio Grande	9
		pyriform	pyriforme	birnenförmig	piriforme	Europeel	10
		obcordate	obcordiforme	verkehrt herzförmig	obcordada	Cuore del Ponente, Magno	11
29. (*) (+)	VG	Fruit: ribbing at peduncle end	Fruit : côtes au niveau de l'attache pédonculaire	Frucht: Rippung am Stielende	Fruto: acostillado en la zona peduncular		
QN	(c)	absent or very weak	absentes ou très faibles	fehlend oder sehr gering	ausente o muy débil	Calimero, Cerise	1
		weak	faibles	gering	débil	Early Mech, Hypeel 244, Melody, Peto Gro, Rio Grande	3
		medium	moyennes	mittel	medio	Montfavet H 63.4, Montfavet H 63.5	5
		strong	fortes	stark	fuerte	Campbell 1327, Carmello, Count	7
		very strong	très fortes	sehr stark	muy fuerte	Costeluto Fiorentino, Ingrid, Marmande VR	9

	English	français	deutsch	español	Example Varieties Exemples Beispielssorten Variedades ejemplo	Note/ Nota	
30.	VG	Fruit: depression at peduncle end	Fruit : dépression à l'attache pédonculaire	Frucht: Einsenkung am Stielende	Fruto: depresión en la zona peduncular		
(+)							
QN	(c)	absent or very weak	absente ou très faible	fehlend oder sehr gering	ausente o muy débil	Europeel, Heinz 1706, Rossol, Sweet Baby	1
		weak	faible	gering	débil	Futura, Melody	3
		medium	moyenne	mittel	media	Carmello, Count, Fandango, Saint-Pierre	5
		strong	forte	stark	fuerte	Ballon Rouge, Marmande VR	7
31.	VG/ MS	Fruit: size of peduncle scar	Fruit : taille de la cicatrice pédonculaire	Frucht: Größe des Stielansatzes	Fruto: tamaño de la cicatriz peduncular		
(+)							
QN	(c)	very small	très petite	sehr klein	muy pequeña	Cerise, Heinz 1706, Sweet Baby	1
		small	petite	klein	pequeña	Early Mech, Peto Gro, Rio Grande	3
		medium	moyenne	mittel	media	Montfavet H 63 4, Montfavet H 63 5	5
		large	grande	groß	grande	Apla, Campbell 1327, Carmello, Fandango, Flora Dade	7
		very large	très grande	sehr groß	muy grande	Marmande VR	9
32.	VG/ MS	Fruit: size of blossom scar	Fruit : taille de la cicatrice pistillaire	Frucht: Größe des Blütenansatzes	Fruto: tamaño de la cicatriz pistilar		
(+)							
QN	(c)	very small	très petite	sehr klein	muy pequeña	Cerise, Early Mech, Europeel, Heinz 1706, Peto Gro, Rio Grande	1
		small	petite	klein	pequeña	Montfavet H 63.4, Montfavet H 63.5	3
		medium	moyenne	mittel	media	Alphamech, Apla, Carmello, Floradade	5
		large	grande	groß	grande	Campbell 1327, Count, Marmande VR, Saint-Pierre	7
		very large	très grande	sehr groß	muy grande	Rozova Magia	9

	English	français	deutsch	español	Example Varieties Exemples Beispielssorten Variedades ejemplo	Note/ Nota	
33.	VG	Fruit: shape at blossom end	Fruit : forme au sommet	Frucht: Form am Blütenende	Fruto: forma del extremo distal		
(+)							
QN	(c)	indented	déprimée	eingesenkt	hundida	Marmande VR, Super Mech	1
		indented to flat	déprimée à aplatie	eingesenkt bis flach	hundida a plana		2
		flat	aplatie	flach	plana	Montfaves H 63.4, Montfaves H 63.5	3
		flat to pointed	aplatie à pointue	flach bis spitz	plana a puntiaguda	Cal J, Early Mech, Peto Gro	4
		pointed	pointue	spitz	puntiaguda	Europeel, Heinz 1706, Hypeel 244, Roma VF	5
34.	VG/ MS	Fruit: diameter of core in cross section in relation to total diameter	Fruit : diamètre du cœur en coupe transversale par rapport au diamètre total	Frucht: Herzdurchmesser im Querschnitt im Verhältnis zum Gesamtdurchmesser	Fruto: diámetro del corazón en corte transversal en relación con el diámetro total		
(+)							
QN	(c)	very small	très petite	sehr klein	muy pequeño	Cerise	1
		small	petite	klein	pequeño	Early Mech, Europeel, Heinz 1706, Peto Gro, Rio Grande, Rossol	3
		medium	moyenne	mittel	medio	Montfaves H 63.4, Montfaves H 63.5	5
		large	grande	groß	grande	Apla, Campbell 1327, Carmello, Count, Fandango, Floradade	7
		very large	très grande	sehr groß	muy grande	Marmande VR, Valenciano	9

	English	français	deutsch	español	Example Varieties Exemples Beispielssorten Variedades ejemplo	Note/ Nota	
35.	VG	Fruit: thickness of pericarp	Fruit : épaisseur du péricarpe	Frucht: Dicke des Perikarps	Fruto: espesor del pericarpio		
(+)							
QN	(c)	very thin	très mince	sehr dünn	muy delgado	Cerise	1
		thin	mince	dünn	delgado	Marmande VR	3
		medium	moyen	mittel	medio	Carmello, Europeel, Floradade, Heinz 1706, Montfavet H 63.5	5
		thick	épais	dick	grueso	Cal J, Daniela, Ferline, Peto Gro, Rio Grande	7
		very thick	très épais	sehr dick	muy grueso	Myriade, Rondex	9
36.	VG/ MS	Fruit: number of locules	Fruit : nombre de loges	Frucht: Anzahl Kammern	Fruto: número de lóculos		
(*)							
(+)							
QN	(c)	only two	seulement deux	nur zwei	sólo dos	Early Mech, Europeel, San Marzano,	1
		two and three	deux et trois	zwei und drei	dos y tres	Alphamech, Futuria	2
		three and four	trois et quatre	drei und vier	tres y cuatro	Montfavet H 63.5	3
		four, five or six	quatre, cinq ou six	vier, fünf oder sechs	cuatro, cinco o seis	Raïssa, Tradiro	4
		more than six	plus de six	mehr als sechs	más de seis	Marmande VR	5
37.	VG	Fruit: color (at maturity)	Fruit : couleur (à maturité)	Frucht: Farbe (bei Reife)	Fruto: color (en la madurez)		
(*)							
(+)							
PQ	(c)	cream	crème	cremefarben	crema	Jazon, White Mirabell	1
		yellow	jaune	gelb	amarillo	Goldene Königin, Yellow Pear	2
		orange	orange	orange	anaranjado	Sungold	3
		pink	rose	rosa	rosa	Aichi First	4
		red	rouge	rot	rojo	Daniela, Ferline, Montfavet H 63.5	5
		brown	brunâtre	braun	marronáceo	Ozyrys	6
		green	vert	grün	verde	Green Grape, Green Zebra	7

	English	français	deutsch	español	Example Varieties Exemples Beispielssorten Variedades ejemplo	Note/ Nota	
38.	VG	Fruit: color of flesh (at maturity)	Fruit : couleur de la chair (à maturité)	Frucht: Fleischfarbe (bei Reife)	Fruto: color de la pulpa (en la madurez)		
	(*)						
	(+)						
PQ	(c)	cream	crème	cremefarben	crema	Jazon	1
		yellow	jaune	gelb	amarillo	Jubilée	2
		orange	orange	orange	anaranjado	Sungold	3
		pink	rose	rosa	rosa	Regina	4
		red	rouge	rot	rojo	Ferline, Saint-Pierre	5
		brown	brunâtre	braun	marrón	Ozyrys	6
		green	verte	grün	verde	Green Grape, Green Zebra	7
39.	VG	Fruit: glossiness of skin	Fruit : brillance de la peau	Frucht: Glanz der Schale	Fruto: brillo de la epidermis		
QN	(c)	weak	faible	gering	débil	Josefina	1
		medium	moyenne	mittel	medio	Roncardo	2
		strong	forte	stark	fuerte	Mecano	3
40.	VG	Fruit: color of epidermis	Fruit : couleur de l'épiderme	Frucht: Farbe der Epidermis	Fruto: color de la epidermis		
	(*)						
	(+)						
QL	(c)	colorless	incolore	farblos	incoloro	Fruits, House Momotaro	1
		yellow	jaune	gelb	amarillo	Black Cherry, Daniela, Kurikoma	2
41.	VG	Fruit: firmness	Fruit : fermeté	Frucht: Festigkeit	Fruto: firmeza		
	(*)						
	(+)						
QN	(c)	very soft	très mou	sehr weich	muy blando	Marmande VR	1
		soft	mou	weich	blando	Trend	3
		medium	moyen	mittel	medio	Cristina	5
		firm	ferme	fest	firme	Fernova, Konsul, Tradiro	7
		very firm	très ferme	sehr fest	muy firme	Daniela, Karat, Lolek	9

	English	français	deutsch	español	Example Varieties Exemples Beispielssorten Variedades ejemplo	Note/ Nota
42.	VG	Fruit: shelf-life	Fruit : durée de conservation	Frucht: Haltbarkeit	Fruto: vida de anaquel	
(+)						
QN	very short	très courte	sehr kurz	muy corta	Marmande VR	1
	short	courte	kurz	corta	Rambo	3
	medium	moyenne	mittel	media	Durinta	5
	long	longue	lang	larga	Daniela	7
	very long	très longue	sehr lang	muy larga	Ernesto	9
43.	MS	Time of flowering	Époque de floraison	Zeitpunkt der Blüte	Época de floración	
(+)						
QN	early	précoce	früh	precoz	Feria, Primabel	3
	medium	moyenne	mittel	media	Montfavet H 63.5, Prisca	5
	late	tardive	spät	tardía	Manific, Saint-Pierre	7
44.	MG	Time of maturity	Époque de maturité	Zeitpunkt der Reife	Época de madurez	
(*)						
(+)						
QN	very early	très précoce	sehr früh	muy precoz	Dolcevita, Sungold, Sweet Baby	1
	early	précoce	früh	precoz	Bianca, Rossol, Shiren	3
	medium	moyenne	mittel	media	Gourmet, UC 82B	5
	late	tardive	spät	tardía	Arletta, Durinta	7
	very late	très tardive	sehr spät	muy tardía	Daniela	9
45.	VG	Sensitivity to silvering	Sensibilité à l'argenture	Empfindlichkeit für Silberblattbildung	Sensibilidad al plateado	
(+)						
QL	insensitive	insensible	fehlend	insensible	Marathon, Quest, Sano, Tradiro	1
	sensitive	sensible	vorhanden	sensible	Belliro, Paradiso, Sonatine	9

	English	français	deutsch	español	Example Varieties Exemples Beispielssorten Variedades ejemplo	Note/ Nota
46.	VG	Resistance to	Résistance à	Resistenz gegen	Resistencia a	
(*)		<i>Meloidogyne</i>	<i>Meloidogyne</i>	<i>Meloidogyne</i>	<i>Meloidogyne</i>	
(+)		<i>incognita</i> (Mi)	<i>incognita</i> (Mi)	<i>incognita</i> (Mi)	<i>incognita</i> (Mi)	
QN	susceptible	sensible	anfällig	sensible	Casaque Rouge	1
	moderately resistant	modérément résistante	mäßig resistent	moderadamente resistente	Campeon, Madyta, Vinchy	2
	highly resistant	fortement résistante	stark resistent	muy resistente	Anabel, Anahu	3
47.	VG	Resistance to	Résistance à	Resistenz gegen	Resistencia a	
(*)		<i>Verticillium</i> sp.	<i>Verticillium</i> sp.	<i>Verticillium</i> sp.	<i>Verticillium</i> sp.	
(+)		(Va and Vd)	(Va et Vd)	(Va und Vd)	(Va y Vd)	
	– Race 0	– Pathotype 0	– Pathotyp 0	– Raza 0		
QL	absent	absente	fehlend	ausente	Anabel, Marmande verte	1
	present	présente	vorhanden	presente	Daniela, Marmande VR	9
48.	VG	Resistance to	Résistance à	Resistenz gegen	Resistencia a	
(+)		<i>Fusarium</i>	<i>Fusarium</i>	<i>Fusarium</i>	<i>Fusarium</i>	
		<i>oxysporum</i> f. sp.	<i>oxysporum</i> f. sp.	<i>oxysporum</i> f. sp.	<i>oxysporum</i> f. sp.	
		<i>lycopersici</i> (Fol)	<i>lycopersici</i> (Fol)	<i>lycopersici</i> (Fol)	<i>lycopersici</i> (Fol)	
48.1	VG	– Race 0 (ex 1)	– Pathotype 0 (ex 1)	– Pathotyp 0 (ex 1)	– Raza 0 (ex 1)	
(*)						
QL	absent	absente	fehlend	ausente	Marmande verte	1
	present	présente	vorhanden	presente	Anabel, Marporum, Marsol	9
48.2	VG	– Race 1 (ex 2)	– Pathotype 1 (ex 2)	– Pathotyp 1 (ex 2)	– Raza 1 (ex 2)	
(*)						
QL	absent	absente	fehlend	ausente	Marmande verte	1
	present	présente	vorhanden	presente	Motelle, Walter	9
48.3	VG	– Race 2 (ex 3)	– Pathotype 2 (ex 3)	– Pathotyp 2 (ex 3)	– Raza 2 (ex 3)	
QL	absent	absente	fehlend	ausente	Marmande verte, Motelle	1
	present	présente	vorhanden	presente	Alliance, Florida, Ivanhoé, Tributes	9

	English	français	deutsch	español	Example Varieties Exemples Beispielssorten Variedades ejemplo	Note/ Nota
49.	VG	Resistance to <i>Fusarium oxysporum</i> f. sp. <i>radicis-lycopersici</i> (Forl)	Résistance à <i>Fusarium oxysporum</i> f. sp. <i>radicis-lycopersici</i> (Forl)	Resistenz gegen <i>Fusarium oxysporum</i> f. sp. <i>radicis-lycopersici</i> (Forl)	Resistencia a <i>Fusarium oxysporum</i> f. sp. <i>radicis-lycopersici</i> (Forl)	
(+)						
QL	absent	absente	fehlend	ausente	Motelle	1
	present	présente	vorhanden	presente	Momor	9
50.	VG	Resistance to <i>Fulvia fulva</i> (Ff) (ex <i>Cladosporium fulvum</i>)	Résistance à <i>Fulvia fulva</i> (Ff) (ex <i>Cladosporium fulvum</i>)	Resistenz gegen <i>Fulvia fulva</i> (Ff) (ex <i>Cladosporium fulvum</i>)	Resistencia a <i>Fulvia fulva</i> (Ff) (ex <i>Cladosporium fulvum</i>)	
(+)						
50.1	VG	– Race 0	– Pathotype 0	– Pathotyp 0	– Raza 0	
QL	absent	absente	fehlend	ausente	Monalbo	1
	present	présente	vorhanden	presente	Angela, Estrella, Sonatine, Sonato, Vemone	9
50.2	VG	– Group A	– Groupe A	– Gruppe A	– Grupo A	
QL	absent	absente	fehlend	ausente	Monalbo	1
	present	présente	vorhanden	presente	Angela, Estrella, Sonatine, Sonato	9
50.3	VG	– Group B	– Groupe B	– Gruppe B	– Grupo B	
QL	absent	absente	fehlend	ausente	Monalbo	1
	present	présente	vorhanden	presente	Angela, Estrella, Sonatine, Sonato, Vemone	9
50.4	VG	– Group C	– Groupe C	– Gruppe C	– Grupo C	
QL	absent	absente	fehlend	ausente	Monalbo	1
	present	présente	vorhanden	presente	Angela, Estrella, Sonatine	9
50.5	VG	– Group D	– Groupe D	– Gruppe D	– Grupo D	
QL	absent	absente	fehlend	ausente	Monalbo	1
	present	présente	vorhanden	presente	Estrella, Sonatine, Vemone	9

	English	français	deutsch	español	Example Varieties Exemples Beispielssorten Variedades ejemplo	Note/ Nota
50.6	VG – Group E	– Groupe E	– Gruppe E	– Grupo E		
QL	absent	absente	fehlend	ausente	Monalbo	1
	present	présente	vorhanden	presente	Jadviga, Rhianna, Sonatine	9
51.	VG Resistance to (+) Tomato mosaic virus (ToMV)	Résistance au virus de la mosaïque de la tomate (ToMV)	Resistenz gegen das Tomatenmosaik- virus (ToMV)	Resistencia al virus del mosaico del tomate (ToMV)		
51.1	VG – Strain 0	– Souche 0	– Pathotyp 0	– Cepa 0		
QL	absent	absente	fehlend	ausente	Monalbo	1
	present	présente	vorhanden	presente	Mobaci, Mocimor, Moperou	9
51.2	VG – Strain 1	– Souche 1	– Pathotyp 1	– Cepa 1		
QL	absent	absente	fehlend	ausente	Monalbo	1
	present	présente	vorhanden	presente	Mocimor, Moperou	9
51.3	VG – Strain 2	– Souche 2	– Pathotyp 2	– Cepa 2		
QL	absent	absente	fehlend	ausente	Monalbo	1
	present	présente	vorhanden	presente	Mobaci, Mocimor	9
52.	VG Resistance to (+) <i>Phytophthora infestans</i> (Pi)	Résistance à <i>Phytophthora infestans</i> (Pi)	Resistenz gegen <i>Phytophthora infestans</i> (Pi)	Resistencia a <i>Phytophthora infestans</i> (Pi)		
QL	absent	absente	fehlend	ausente	Heinz 1706, Saint Pierre	1
	present	présente	vorhanden	presente	Fline, Heline, Pieraline, Pyros	9
53.	VG Resistance to (+) <i>Pyrenochaeta lycopersici</i> (PI)	Résistance à <i>Pyrenochaeta lycopersici</i> (PI)	Resistenz gegen <i>Pyrenochaeta lycopersici</i> (PI)	Resistencia a <i>Pyrenochaeta lycopersici</i> (PI)		
QL	absent	absente	fehlend	ausente	Montfavet H 63.5	1
	present	présente	vorhanden	presente	Kyndia, Moboglan, Pyrella	9

	English	français	deutsch	español	Example Varieties Exemples Beispielssorten Variedades ejemplo	Note/ Nota
54.	VG	Resistance to <i>Stemphylium</i> spp. (Ss)	Résistance à <i>Stemphylium</i> spp. (Ss)	Resistenz gegen <i>Stemphylium</i> spp. (Ss)	Resistencia a <i>Stemphylium</i> spp. (Ss)	
(+)						
QL	absent	absente	fehlend	ausente	Monalbo	1
	present	présente	vorhanden	presente	Motelle	9
55.	VG	Resistance to <i>Pseudomonas syringae</i> pv. <i>tomato</i> (Pst)	Résistance à <i>Pseudomonas syringae</i> pv. <i>tomato</i> (Pst)	Resistenz gegen <i>Pseudomonas syringae</i> pv. <i>tomato</i> (Pst)	Resistencia a <i>Pseudomonas syringae</i> pv. <i>tomato</i> (Pst)	
(+)						
QL	absent	absente	fehlend	ausente	Monalbo	1
	present	présente	vorhanden	presente	Ontario 7710	9
56.	VG	Resistance to <i>Ralstonia solanacearum</i> (Rs)	Résistance à <i>Ralstonia solanacearum</i> (Rs)	Resistenz gegen <i>Ralstonia solanacearum</i> (Rs)	Resistencia a <i>Ralstonia solanacearum</i> (Rs)	
(+)						
	- Race 1	- Pathotype 1	- Pathotyp 1	- Raza 1		
QL	absent	absente	fehlend	ausente	Floradel	1
	present	présente	vorhanden	presente	Caraiño	9
57.	VG	Resistance to Tomato yellow leaf curl virus (TYLCV)	Résistance au virus des feuilles jaunes en cuillère de la tomate (TYLCV)	Resistenz gegen gelbes Tomatenblatt-rollvirus (TYLCV)	Resistencia al virus del rizado amarillo de la hoja del tomate (TYLCV)	
(+)						
QL	absent	absente	fehlend	ausente	Montfavet H 63.5	1
	present	présente	vorhanden	presente	Anastasia, Mohawk, TY 20	9
58.	VG	Resistance to Tomato spotted wilt virus (TSWV)	Résistance au virus de la tache bronzée de la tomate (TSWV)	Resistenz gegen das Tomatenbronzen-fleckenvirus (TSWV)	Resistencia al virus del bronceado del tomate (TSWV)	
(+)						
	- Race 0	- Pathotype 0	- Pathotyp 0	- Raza 1		
QL	absent	absente	fehlend	ausente	Montfavet H 63.5	1
	present	présente	vorhanden	presente	Lisboa	9
59.	VG	Resistance to <i>Leveillula taurica</i> (Lt)	Résistance à <i>Leveillula taurica</i> (Lt)	Resistenz gegen <i>Leveillula taurica</i> (Lt)	Resistencia a <i>Leveillula taurica</i> (Lt)	
(+)						
QL	absent	absente	fehlend	ausente	Montfavet H 63.5	1
	present	présente	vorhanden	presente	Atlanta	9

	English	français	deutsch	español	Example Varieties Exemples Beispielssorten Variedades ejemplo	Note/ Nota
60.	VG	Resistance to <i>Oidium</i> <i>neolycopersici</i> (On) (ex <i>Oidium</i> <i>lycopersicum</i> (Ol))	Résistance à <i>Oidium</i> <i>neolycopersici</i> (On) (ex <i>Oidium</i> <i>lycopersicum</i> (Ol))	Resistenz gegen <i>Oidium</i> <i>neolycopersici</i> (On) (ex <i>Oidium</i> <i>lycopersicum</i> (Ol))	Resistencia a <i>Oidium</i> <i>neolycopersici</i> (On) (ex <i>Oidium</i> <i>lycopersicum</i> (Ol))	
(+)						
QL	absent	absente	fehlend	ausente	Montfavet H 63.5	1
	present	présente	vorhanden	presente	Romiro	9
61.	VG	Resistance to Tomato torrado virus (ToTV)	Résistance au virus tomato torrado (ToTV)	Resistenz gegen Tomato Torrado Virus (ToTV)	Resistencia al virus del torrado del tomate (ToTV)	
(+)						
QL	absent	absente	fehlend	ausente	Daniela	1
	present	présente	vorhanden	presente	Matias	9

8. Explications du tableau des caractères

8.1 *Explications portant sur plusieurs caractères*

Les caractères auxquels l'un des codes suivants a été attribué dans la deuxième colonne du tableau des caractères doivent être examinés de la manière indiquée ci-après :

- (a) Pour les variétés indéterminées, les observations relatives à la plante, à la tige et à la feuille doivent être effectuées après nouaison sur au moins cinq grappes et après maturité de la deuxième grappe. Pour les variétés déterminées, toutes les observations sur la plante et les feuilles doivent être effectuées après nouaison sur la deuxième grappe. Les observations doivent être effectuées avant la détérioration des feuilles.
- (b) Les observations doivent être effectuées sur la plante avant maturité (voir ad. 44).
- (c) Les observations doivent être effectuées sur les fruits à maturité (voir ad. 44) de la deuxième grappe ou d'une grappe supérieure, en évitant le premier et le dernier fruits mûrs de la grappe.

8.2 *Explications portant sur certains caractères*

Ad. 1 : Variétés reproduites par voie sexuée seulement : Plantule : pigmentation anthocyanique de l'hypocotyle



1
absente



9
présente

Ad. 2 : Plante : type de croissance

Déterminée (1) :

Ce type de croissance produit un nombre limité de grappes sur chaque tige. Le nombre de grappes diffère selon les variétés (note : peut être influencé par les conditions agroclimatiques). Dans ce type de croissance, le nombre de feuilles ou d'entre-nœuds entre les inflorescences est irrégulier au sein d'une variété et varie entre un et trois. La tige se termine par une inflorescence et aucune pousse latérale n'apparaît.

Ce type de croissance comprend aussi quelques variétés dites "semi-déterminées" qui ne présentent pas systématiquement trois feuilles ou entre-nœuds entre les inflorescences, et ont une croissance semi-déterminée, par exemple l'arrêt de la tige à la neuvième inflorescence (p. ex. type "Prisca") ou au-dessus de la vingtième inflorescence (par exemple type "Early Pack").

Indéterminée (2) :

Dans ce type de croissance, en règle générale, on observe trois feuilles ou entre-nœuds entre les inflorescences. Après chaque groupe de trois feuilles, la plante produit trois bourgeons : le bourgeon terminal devient une inflorescence et l'un des deux bourgeons latéraux assure le début de la prolongation de la tige. Les plantes de ce type se développent selon une répétition continue de ce schéma de croissance.

Il est à noter que, parfois, seuls deux feuilles ou entre-nœuds peuvent être observés entre les inflorescences dans certaines parties de plantes d'un certain groupe de variétés de type indéterminé (p. ex. les variétés issues de "Daniela"). Ces variétés sont néanmoins considérées à croissance indéterminée.

Ce type de croissance comprend les types de variétés "Marmande" et "Costoluto Fiorentino" qui peuvent être rangées dans une classe intermédiaire située entre indéterminée et déterminée, mais elles présentent toujours trois feuilles ou entre-nœuds entre les inflorescences. Il faut donc les classer dans le type indéterminé.

Ad. 4 : Tige : pigmentation anthocyanique

La plupart des variétés se classent de 1 à 5. L'expression de l'anthocyane est influencée par la température diurne. En serre, la variabilité est assez faible.

Ad. 5 : Seulement les variétés à type de croissance indéterminé : Tige : longueur de l'entre-nœud

La longueur de l'entre-nœud doit être observée/mesurée une fois pour l'ensemble de l'essai, par exemple après nouaison sur environ cinq nœuds. La longueur totale de la tige doit être observée/mesurée entre la première et la quatrième grappe. Lorsque cette observation/mesure est divisée par le nombre d'entre-nœuds qui s'intercalent, on donne une indication de la longueur de l'entre-nœud.

Ad. 6 : Seulement les variétés à type de croissance indéterminé : Plante : hauteur

La hauteur de la plante doit être mesurée une fois pour l'ensemble de l'essai, par exemple 60 jours après la plantation ou après la nouaison sur environ cinq nœuds ou encore lorsque la première variété de l'essai a atteint le câble horizontal de tuteurage dans la serre ou le sommet du tuteur.

Ad. 7 : Feuille : port

Il faut observer le port des feuilles au tiers médian par rapport à la tige principale. Sur la photo, le trait indique l'angle entre la tige et la feuille (tiers médian du pétiole).



3
demi-dressé



5
horizontal



7
demi-retombant



9
retombant

Ad. 10 : Feuille : type de limbe

Feuille pennée : les folioles primaires ne portent pas de folioles secondaires
Feuille bipennée : les folioles primaires sont aussi pennées et portent donc des folioles secondaires



1
penné



2
bipenné

Ad. 11 : Feuille : taille des folioles

La taille de la foliole doit être observée au milieu de la feuille.

Ad. 13 : Feuille : brillance

Il faut observer la brillance de la feuille au milieu de la plante.

Ad. 14 : Feuille : cloûre

La prudence s'impose pour éviter toute confusion entre cloûre et plissement.

La cloûre est la différence de hauteur de la surface de la feuille entre les nervures. Le plissement est indépendant des nervures. La cloûre doit être observée au tiers médian de la plante.

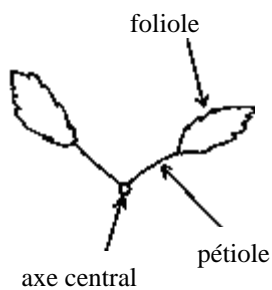


cloûre

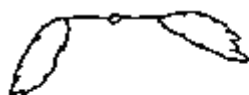


plissement

Ad. 15 : Feuille : port du pétiole par rapport à l'axe central



3
demi-dressé



5
horizontal



7
demi-retombant

Le port doit être observé au tiers médian de la plante.

Ad. 16 : Inflorescence : type

Il faut compter le nombre de grappes unipares et multipares aux deuxième et troisième grappes de 10 plantes. Lorsque le rapport des unipares par rapport aux multipares est de 40% pour 60%, l'expression du caractère correspond à la note "2".



unipare

multipare (bipare)



multipare (tripare)

Ad. 18 : Fleur : pilosité du style

Certaines variétés ayant une pilosité du style "présente" peuvent présenter seulement quelques petits poils clairsemés à la base du style.

Ad. 19 : Pédoncule : assise d'abscission



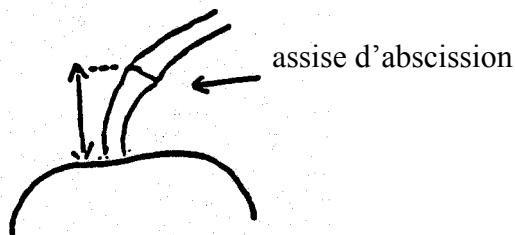
1
absente



9
présente

Les variétés présentant un renflement à la place d'une assise d'abscission sont hétérozygotes s'agissant du gène qui contrôle la jointure. Ces variétés sont considérées comme étant sans jointure et l'assise d'abscission est considérée comme absente.

Ad. 20 : Seulement les variétés avec assise d'abscission : Pédicelle : longueur



Ad. 21 : Fruit : collet vert (avant maturité)

Dans certaines conditions, le gène du collet vert peut ne pas s'exprimer clairement, ce qui explique l'importance de l'exemple de la variété "Daniela" pour observer l'expression de ces caractères.



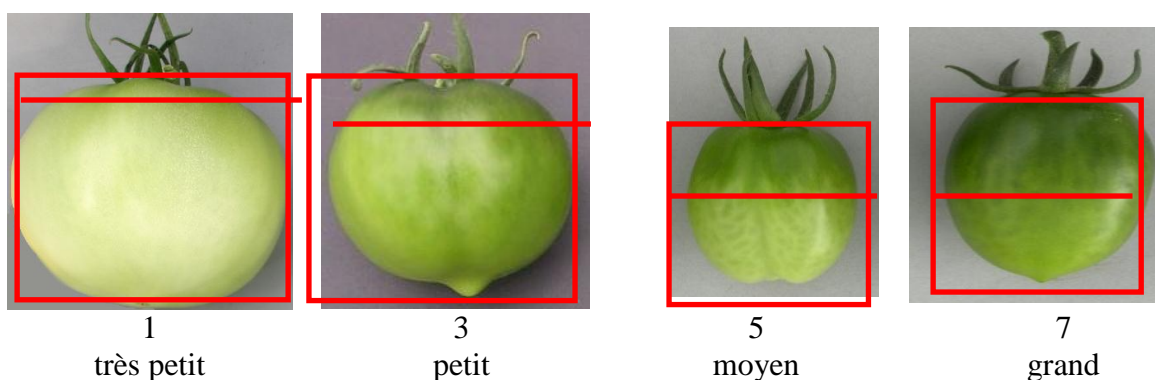
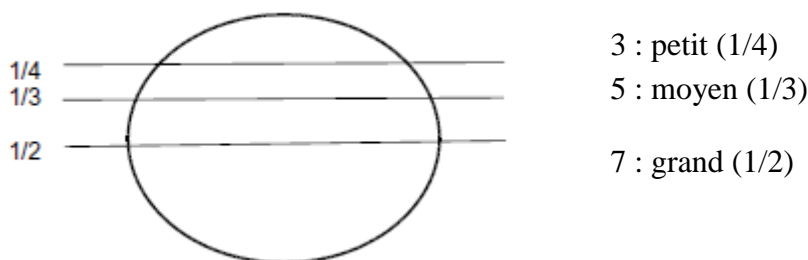
1
absent



9
présent

Ad. 22 : Fruit : extension du collet vert (avant maturité)

Dans certaines conditions, le gène du collet vert peut ne pas s'exprimer clairement, ce qui explique l'importance de l'exemple de variété "Daniela" pour observer l'expression de ces caractères.



Ad. 23 : Fruit : intensité de la couleur verte du collet (avant maturité)

Ad. 24 : Fruit : intensité de la couleur verte à l'exclusion du collet (avant maturité)

L'intensité de la couleur verte du collet et l'intensité de la couleur verte à l'exclusion du collet doivent être observées sur la même échelle. Cela signifie que la note relative à l'intensité de la couleur verte du collet doit être supérieure à la note relative à l'intensité de la couleur verte à l'exclusion du collet ou, dans des cas exceptionnels, identique si la différence d'intensité est très faible. Dans certaines conditions, le gène relatif au collet vert peut ne pas s'exprimer clairement, ce qui explique l'importance de l'exemple de la variété "Daniela" pour observer l'expression de ces caractères.

Ad. 25 : Fruit : stries vertes (avant maturité)

Les stries vertes doivent être observées avant maturité, à l'exclusion du collet vert.






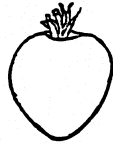

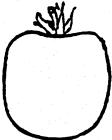
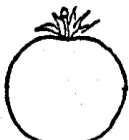
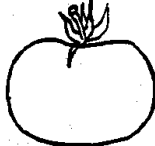



1
absentes



9
présentes

Ad. 28 : Fruit : forme en section longitudinale

		← partie la plus large		→				
		(sous le centre)	au centre	(au-dessus du centre)				
grand (comprimé) ←	largeur (rapport longueur/largeur) →	étroit (allongé)						
			10 pyriforme	8 ovale	5 cylindrique (parallèle)	6 elliptique (arrondie)	9 obovale	7 cordiforme
								
			11 obcordiforme	4 oblongue (parallèle)	3 ronde (arrondie)			
								
			2 aplatie					
								
			1 nettement aplatie					

On considère que l'apex est la partie la plus éloignée de l'extrémité du pédoncule.

Ad. 29 : Fruit : côtes au niveau de l'attache pédonculaire



1
absentes ou
très faibles

3
faibles

5
moyennes

7
fortes

9
très fortes

Ad. 30 : Fruit : dépression à l'attache pédonculaire



1
absente ou
très faible

3
faible

5
moyenne

7
forte

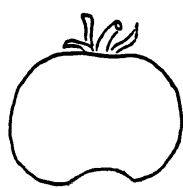
Ad. 31 : Fruit : taille de la cicatrice pédonculaire

La taille de la cicatrice pédonculaire doit être observée en tant que telle, c'est-à-dire indépendamment de la taille du fruit. Le pédoncule doit être retiré et le cercle vert observé (pas toute la cicatrice).

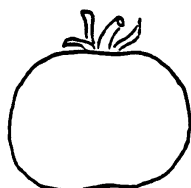
Ad. 32 : Fruit : taille de la cicatrice pistillaire

La taille de la cicatrice pistillaire doit être observée en tant que telle, c'est-à-dire indépendamment de la taille du fruit.

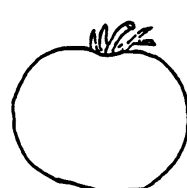
Ad. 33 : Fruit : forme au sommet



1
déprimée



2
déprimée
à aplatie



3
aplatie



4
aplatie
à pointue



5
pointue



1
déprimée

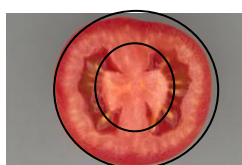
3
aplatie

5
pointue

Ad. 34 : Fruit : diamètre du cœur en coupe transversale (par rapport au diamètre total)



1
très petite



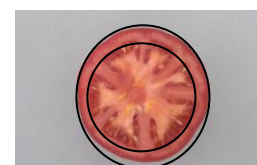
3
petite



5
moyenne



7
grande



9
très grande

Ad. 35 : Fruit : épaisseur du péricarpe

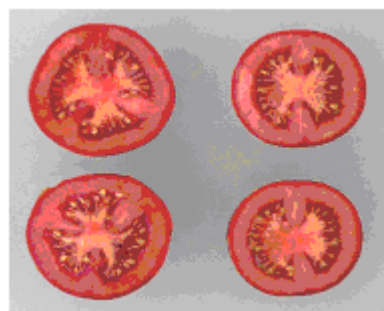
L'épaisseur absolue du péricarpe doit être observée, c'est-à-dire indépendamment de la taille du fruit.

Ad. 36 : Fruit : nombre de loges

Le caractère est évalué en effectuant des coupes transversales de fruits ayant des formes et des tailles représentatives, en excluant les premiers et les derniers fruits de la grappe.



1
seulement deux



2
deux et trois



3
trois et quatre



4
quatre, cinq ou six



5
plus de six

Ad. 37 : Fruit : couleur (à maturité)

La couleur à maturité doit être observée après un changement entier de couleur, lorsque la coupe transversale fait clairement apparaître le placenta.

Ad. 38 : Fruit : couleur de la chair (à maturité)

La couleur de la chair doit être observée à maturité (voir ad. 44).

Ad. 40 : Fruit : couleur de l'épiderme

La couleur de l'épiderme doit être observée après que l'épiderme du fruit a été pelé.

Ad. 41 : Fruit : fermeté

Méthode

Stade de la récolte : les fruits sont récoltés lorsqu'ils sont entièrement colorés.

Détermination de la fermeté : on détermine la fermeté du fruit au toucher, par comparaison avec les variétés exemples.

Ad. 42 : Fruit : durée de conservation

La durée de conservation est estimée par le nombre de semaines durant lesquelles le fruit reste commercialisable.

Vingt (20) fruits par parcelle (2 par plante) sont cueillis dans les 4^e, 5^e ou 6^e grappes à des stades de maturité jugés similaires d'après leur aspect extérieur (disparition de la couleur verte sur la moitié du fruit). Les fruits sont conservés dans des caisses, en une seule couche. Les caisses peuvent être empilées, à condition que l'air puisse circuler entre elles. Le lieu d'entreposage ne doit pas nécessairement être climatisé, mais doit offrir les mêmes conditions que durant l'essai, mais pas dans la lumière directe du soleil, pour le stockage de fruits. Une observation est effectuée hebdomadairement : on évalue la fermeté des fruits, en prenant soin de ne pas les endommager, et on enlève les fruits accidentellement endommagés ou pourris. L'observation a pour but de déterminer quand le fruit n'est plus suffisamment ferme pour être commercialisable (fermeté inférieure ou égale à la note 3, qui correspond à "mou" pour le caractère 41). La durée de conservation sur l'étalage est calculée d'après le nombre de semaines qui séparent la cueillette du fruit du moment où celui-ci n'est plus suffisamment ferme pour être commercialisable.

Les observations peuvent être menées jusqu'à la 8^e semaine si des variétés subsistent.

Ad. 43 : Époque de floraison

Pour les variétés tuteurées, on évalue ce caractère en observant la date de floraison de la troisième fleur apparaissant sur la deuxième [et la troisième] grappe[s], plante par plante. Il est recommandé de ne pas tenir compte de l'époque de floraison sur la première grappe, car l'expression sur la première grappe est plus fortement influencée par la vigueur de la semence et la qualité de la plantation.

La date de floraison est enregistrée en moyenne pour la parcelle, grappe par grappe.

En ce qui concerne les variétés non tuteurées à type de croissance déterminé, il est recommandé de les cultiver, taillées, en tuteurant la tige principale sur des tuteurs taillés et de noter leurs caractères de la même manière que pour les variétés tuteurées. Sur les variétés conduites en non tuteurées, la ramification de la plante complique l'observation de ce caractère.

Ad. 44 : Époque de maturité

On évalue ce caractère en observant la date de maturité du premier fruit totalement mûr sur la deuxième grappe, plante par plante. Il est recommandé de ne pas tenir compte de l'époque de maturité sur la première grappe, car l'expression sur la première grappe est plus fortement influencée par la vigueur de la semence et la qualité de plantation.

La date de maturité est enregistrée en moyenne pour la parcelle, grappe par grappe.

Ce caractère peut être observé comme indiqué sur tous les types de variétés de tomate, que la plante soit tuteurée ou non.

Ad. 45 : Sensibilité à l'argentine

Méthode :

Évaluation : l'évaluation s'effectue sur des plantes adultes

Réalisation du test : l'argentine n'intervenant que dans des conditions de culture particulières, ces conditions doivent être réunies durant la croissance

Semis : en régime de jours courts (novembre/décembre en Europe septentrionale). Plantation normale en pleine terre ou en serre, sur milieu artificiel

Température : température diurne maximale de 18 °C

Lumière : lumière du jour normale

Méthode de culture : aucune méthode particulière requise

Durée de l'examen : quatre à cinq mois

Nombre de plantes étudiées : au minimum 20 plantes

Observation de l'expression : une observation visuelle permet de relever la présence de feuilles porteuses de marques d'argentine

Variétés contrôle :
expression absente : Marathon, Sano
expression présente : Sonatine

Il est à noter que ce caractère ne peut pas être observé sous certains climats "ensoleillés".

Ad. 46 : Résistance à *Meloidogyne incognita* (Mi)

1. Agent pathogène *Meloidogyne incognita*
3. Espèces hôtes *Solanum lycopersicum*
4. Source de l'inoculum Naktuinbouw¹ (NL) ou GEVES² (FR)
5. Isolat..... rupture de non-résistance
6. Identification de l'isolat utiliser un porte-greffe ou des tomates types
7. Détermination du pouvoir pathogène utiliser un porte-greffe ou une tomate type sensible
8. Multiplication de l'inoculum
 - 8.1 Milieu de multiplication plante vivante
 - 8.2 Variété multipliée..... de préférence résistante à l'Oïdium
 - 8.3 Stade de la plante lors de l'inoculation voir 10.3
 - 8.5 Méthode d'inoculation voir 10.4
 - 8.6 Récolte de l'inoculum les systèmes racinaires sont coupés avec des ciseaux en morceaux d'environ 1 cm de longueur
 - 8.7 Vérification de l'inoculum récolté vérification visuelle pour la présence de racines noduleuses
 - 8.8 Durée de conservation/viabilité de l'inoculum 1 jour
9. Format de l'essai
 - 9.1 Nombre de plantes par génotype 20 plantes
 - 9.2 Nombre de répétitions 1 répétition
 - 9.3 Variétés témoins
 - Sensibles Clairvil, Casaque Rouge
 - Moyennement résistantes Campeon, Madyta, Vinchy
 - Hautement résistantes Anabel, Anahu, Anahu x Casaque Rouge
 - 9.4 Protocole d'essai inclure des variétés témoins
 - 9.5 Installation d'essai..... serre ou chambre climatisée
 - 9.6 Température pas plus de 28°C
 - 9.7 Lumière au moins 12 heures par jour
10. Inoculation
 - 10.1 Préparation de l'inoculum petits morceaux de racine infectée mélangés au sol mélanger du sol et des morceaux de racine infestés
 - 10.2 Quantification de l'inoculum ratio sol-racines = 8/1 ou selon l'expérience
 - 10.3 Stade de la plante lors de l'inoculation semence ou cotylédons
 - 10.4 Méthode de l'inoculation des plantes sont semées dans du sol infesté ou contamination du sol après les semis lorsque les plantules se trouvent au stade du cotylédon
 - 10.7 Observations finales 28 à 45 jours après l'inoculation
11. Observations
 - 11.1 Méthode inspection des racines
 - 11.2 Échelle d'observation..... symptômes
intumescence, malformation des racines,
réduction de la croissance, mort de la plante
 - 11.3 Validation de l'essai l'évaluation de la résistance des variétés doit être calibrée avec les résultats des variétés témoins résistantes et sensibles
12. Interprétation des résultats du test en comparaison avec les variétés témoins:
Prendre en compte que les variétés résistantes peuvent avoir un petit nombre de plantes avec des galles. Elles ne sont pas considérées comme des hors-types.
 - absente (sensible) [1] forte réduction de la croissance, nombre élevé de galles
 - intermédiaire (moyennement résistante) [2] réduction moyenne de la croissance, décompte des galles
 - présente (hautement résistante) [3] aucune réduction de la croissance, aucune galle
13. Points critiques de contrôle :
Éviter le pourrissement des racines; une température élevée cause une rupture de la résistance

¹ Naktuinbouw; resistentie@naktuinbouw.nl

² GEVES; Valerie.GRIMAULT@geves.fr

Ad. 47 : Résistance à *Verticillium* sp. (Va et Vd)

1. Agent pathogène.....	<i>Verticillium dahliae</i> ou <i>Verticillium albo-atrum</i>
3. Espèces hôtes	<i>Solanum lycopersicum</i>
4. Source de l'inoculum	Naktuinbouw ³ (NL) et GEVES ⁴ (FR)
5. Isolat.....	pathotype 0 (p.ex. souche Toreilles 4-1-4-1)
8. Multiplication de l'inoculum	
8.1 Milieu de multiplication	gélose dextrosée à la pomme de terre, milieu "S" de Messiaen
8.4 Milieu d'inoculation.....	eau (pour racler les plaques de gélose) ou liquide Czapek Dox, (culture aérée âgée de 3 à 7 jours 20 à 25°C, dans l'obscurité)
8.6 Récolte de l'inoculum	filtrer au travers d'une double mousseline
8.7 Vérification de l'inoculum récolté	compter les spores; ajuster à 10 ⁶ par ml
8.8 Durée de conservation/viabilité de l'inoculum.....	1 jour à 4°C
9. Format de l'essai	
9.1 Nombre de plantes par génotype	35 graines pour 24 plantes
9.2 Nombre de répétitions	1 répétition
9.3 Variétés témoins	
Sensibles.....	Flix, Marmande verte, Clarion, Santonio, Anabel
Résistantes.....	Monalbo, Elias, Monalbo x Marmande verte, Daniela, Marmande VR
9.4 Protocole d'essai	20 plantes inoculées au moins, 2 plantes témoins non inoculées
9.5 Installation d'essai.....	serre ou chambre climatisée
9.6 Température	20 à 25°C optimale, 20-22°C après l'inoculation
9.7 Lumière	12 heures ou plus
10. Inoculation	
10.1 Préparation de l'inoculum	culture liquide aérée (8.4)
10.2 Quantification de l'inoculum.....	compter les spores, ajuster à 10 ⁶ par ml
10.3 Stade de la plante lors de l'inoculation.....	cotylédon jusqu'à la 3 ^e feuille
10.4 Méthode de l'inoculation	les racines sont immergées de 4 à 15 minutes dans une suspension de spores
10.7 Observations finales	14 à 33 jours après l'inoculation
11. Observations	
11.1 Méthode.....	visuelle
11.2 Échelle d'observation.....	retard de croissance, flétrissement, chlorose et brunissement des vaisseaux
11.3 Validation de l'essai.....	l'évaluation de la résistance des variétés doit être calibrée avec les résultats des variétés témoins résistantes et sensibles.
12. Interprétation des résultats du test en comparaison avec les variétés témoins:	
absente	[1] symptômes sévères
présente.....	[9] aucun symptôme ou symptômes légers
13. Points critiques de contrôle :	

Les symptômes peuvent être présents dans les variétés résistantes mais leur sévérité sera nettement moins prononcée que dans les variétés sensibles. En général, les variétés résistantes accuseront un retard de croissance nettement moins prononcé que les variétés sensibles.

³ Naktuinbouw; resistentie@naktuinbouw.nl

⁴ GEVES; Valerie.GRIMAULT@geves.fr

Ad. 48 : Résistance à *Fusarium oxysporum* f. sp. *lycopersici* (Fol)

1. Agent pathogène.....	<i>Fusarium oxysporum</i> f. sp. <i>lycopersici</i>
3. Espèces hôtes.....	<i>Solanum lycopersicum</i>
4. Source de l'inoculum	Naktuinbouw ⁵ (NL) et GEVES ⁶ (FR)
5. Isolat	pathotype 0 (ex 1) (p.ex. souches Orange 71 ou PRI 20698 ou Fol 071 1 (ex 2) (p.ex. souches 4152 ou PR I40698 ou RAF 70 et 2 (ex 3) le pouvoir pathogène des souches peut varier de l'une à l'autre
6. Identification de l'isolat	utiliser des variétés témoins (voir 9.3)
7. Détermination du pouvoir pathogène.....	sur des variétés de tomate sensibles
8. Multiplication de l'inoculum	
8.1 Milieu de multiplication	gélose dextrosée à la pomme de terre, milieu "S" de Messiaen
8.4 Milieu d'inoculation.....	eau pour racler les plaques de gélose ou culture Czapek-Dox (culture aérée vieille de 7 jours)
8.6 Récolte de l'inoculum	filtrer au travers d'une double mousseline
8.7 Vérification de l'inoculum récolté	compter les spores, ajuster à 10 ⁶ par ml
8.8 Durée de conservation/viabilité de l'inoculum	4 à 8 heures, conserver frais pour empêcher la germination des spores
9. Format de l'essai	
9.1 Nombre de plantes par génotype.....	au moins 20 plantes
9.2 Nombre de répétitions	1 répétition
9.3 Variétés témoins pour l'essai avec pathotype 0 (ex 1)	
Sensibles.....	Marmande, Marmande verte, Resal
Résistantes au pathotype 0 seulement	Marporum, Larissa, "Marporum x Marmande verte", Marsol, Anabel
Résistantes au pathotype 0 et 1	Motelle, Gourmet, Mohawk
Variétés témoins pour l'essai avec le pathotype 1 (ex 2)	
Sensibles.....	Marmande verte, Cherry Belle, Roma
Résistantes au pathotype 0 uniquement	Marporum, Ranco
Résistantes aux pathotypes 0 et 1	Tradiro, Odisea
Remarque	Ranco est un peu moins résistante que Tradiro
Variétés témoins pour l'essai avec le pathotype 2 (ex 3)	
Sensibles aux pathotypes 0, 1 et 2.....	Marmande verte, Motelle, Marporum
Résistantes aux pathotypes 0, 1 et 2.....	Tributes, Murdoch, Marmande verte x Florida
9.4 Protocole d'essai	plus de 20 plantes, p.ex. 35 graines pour 24 plantes, y compris 2 plantes témoins
9.5 Installation d'essai.....	serre ou chambre climatisée
9.6 Température	24-28°C (essai agressif, avec isolat peu agressif) 20-24°C (essai peu agressif, avec isolat agressif)
9.7 Lumière	12 heures par jour ou plus
9.8 Saison	toutes saisons

⁵ Naktuinbouw: resistentie@naktuinbouw.nl

⁶ GEVES; Valerie.GRIMAULT@geves.fr

- 9.9 Mesures spéciales un sol tourbeux légèrement acide est optimal;
conserver le sol humide mais éviter le stress hydrique
10. Inoculation
- 10.1 Préparation de l'inoculum culture aérée de Messiaen ou PDA ou milieu S
de Messiaen ou culture Czapek Box
- 10.2 Quantification de l'inoculum compter les spores, ajuster à 10^6 spores par ml,
concentration plus basse pour un isolat très agressif
- 10.3 Stade de la plante lors de
l'inoculation 10 à 18 jours, cotylédon jusqu'à la première feuille
- 10.4 Méthode de l'inoculation les racines et les hypocotyles sont immergés dans une
suspension de spores pendant 5 à 15 minutes; la
réduction des racines est une option
- 10.7 Observations finales 14 à 21 jours après l'inoculation
11. Observations
- 11.1 Méthode..... visuelle
- 11.2 Échelle d'observation..... symptômes :
retard de croissance, flétrissement, jaunissement,
brunissement des vaisseaux s'étendant au-dessus du
cotylédon
- 11.3 Validation de l'essai l'évaluation de la résistance des variétés doit être
calibrée avec les résultats des contrôles de résistance
et de sensibilité. Des variétés témoins proches du cas
limite R/S sont essentielles pour faire
une comparaison entre laboratoires.
12. Interprétation des résultats du test en comparaison avec les variétés témoins:
absente [1] symptômes sévères
présente [9] symptômes légers ou aucun symptôme
13. Points critiques de contrôle :
- Les résultats de l'essai peuvent légèrement varier dans la pression de l'inoculum en raison
des différences qui caractérisent l'isolat, la concentration des spores, l'humidité du sol et
la température.

Ad. 49 : Résistance à *Fusarium oxysporum* f. sp. *radicis-lycopersici* (Forl)

1. Agent pathogène	<i>Fusarium oxysporum</i> f. sp. <i>radicis-lycopersici</i>
3. Espèces hôtes	<i>Solanum lycopersicum</i>
4. Source de l'inoculum	Naktuinbouw ⁷ (NL) et GEVES ⁸ (FR)
5. Isolat	-
7. Détermination du pouvoir pathogène	symptômes sur la tomate sensible
8. Multiplication de l'inoculum	
8.1 Milieu de multiplication	gélose dextrosée à la pomme de terre ou milieu "S" de Messiaen
8.4 Milieu d'inoculation	eau pour racler les plaques de gélose ou culture Czapek-Dox (culture aérée vieille de 7 jours)
8.6 Récolte de l'inoculum	filtrer au travers d'une double mousseline
8.7 Vérification de l'inoculum récolté	compter les spores; ajuster à 10 ⁶ par ml
8.8 Durée de conservation/viabilité de l'inoculum	4 à 8 heures, maintenir au frais pour empêcher la germination des spores
9. Format de l'essai	
9.1 Nombre de plantes par génotype	au moins 20 plantes
9.2 Nombre de répétitions	1 répétition
9.3 Variétés témoins	
Sensibles	Motelle, Moneymaker
Résistantes	Momor, "Momor x Motelle"
Observation	la variété "Momor x Motelle" a une résistance légèrement plus faible que la variété Momor
9.4 Protocole d'essai	plus de 20 plantes; p.ex. 35 graines pour 24 plantes, y compris 2 plantes témoins non inoculées
9.5 Installation d'essai	serre ou chambre climatisée
9.6 Température	24-28°C (essai sévère, avec isolat peu agressif) 17-24°C (essai doux, avec isolat agressif)
9.7 Lumière	au moins 12 heures par jour
9.8 Saison	toutes saisons
9.9 Mesures spéciales	un sol tourbeux légèrement acide est optimal; conserver le sol humide mais éviter le stress hydrique
10. Inoculation	
10.1 Préparation de l'inoculum	culture aérée ou en raclant les plaques
10.2 Quantification de l'inoculum	compter les spores, ajuster à 10 ⁶ spores par ml
10.3 Stade de la plante lors de l'inoculation	12 à 18 jours, du stade "cotylédon étalé" jusqu'à la "troisième feuille"
10.4 Méthode de l'inoculation	les racines et les hypocotyles sont immergés dans une suspension de spores pendant 5 à 15 minutes
10.7 Observations finales	10 à 21 jours après l'inoculation
11. Observations	
11.1 Méthode	visuelle; quelques plantes sont levées à la fin de l'essai
11.2 Échelle d'observation	symptômes : mort de la plante retard de la croissance causé par la dégradation des racines dégradation des racines, taches de nécrose et lésions nécrotiques sur les tiges
11.3 Validation de l'essai	l'évaluation de la résistance des variétés doit être calibrée avec les résultats des contrôles de résistance et de sensibilité
12. Interprétation des résultats du test en comparaison avec les variétés témoins:	
absente	[1] symptômes
présente	[9] aucun symptôme
13. Points critiques de contrôle :	
La température ne doit jamais dépasser 27°C pendant la période d'essai; une remise en culture fréquente des isolats peut s'avérer nécessaire du fait de la perte de leur pouvoir pathogène	

⁷ Naktuinbouw: resistentie@naktuinbouw.nl

⁸ GEVES: Valerie.GRIMAULT@geves.fr

Ad. 50 : Résistance à *Fulvia fulva* (Ff) (ex *Cladosporium fulvum*)

1. Agent pathogène *Fulvia fulva* (ex *Cladosporium fulvum*)
3. Espèces hôtes *Solanum lycopersicum*
4. Source de l'inoculum Naktuinbouw⁹ (NL) et GEVES¹⁰ (FR)
5. Isolât groupe de pathotypes 0, A, B, C, D et E
6. Identification de l'isolât avec des isolâts génétiquement définis du GEVES (FR)
A Cf-2, B Cf-4, C Cf-2&4, D Cf-5, E Cf-2&4&5
7. Détermination du pouvoir pathogène symptômes sur la tomate sensible
8. Multiplication de l'inoculum
8.1 Milieu de multiplication gélose dextrosée à la pomme de terre
ou gélose maltée ou un milieu synthétique
8.8 Durée de conservation/viabilité de l'inoculum .. 4 heures, conserver frais
9. Format de l'essai
9.1 Nombre de plantes par génotype plus de 20 plantes
9.2 Nombre de répétitions 1 répétition
9.3 Variétés témoins
Sensibles Motelle, Moneymaker
Résistantes au pathotype 0 Angela, Estrella, Sonatine, Sonato, Vemone, Vagabond,
IVT 1149, Vagabond x IVT 1149, IVT 1154
Résistantes au groupe de pathotypes A Angela, Estrella, Sonatine, Sonato
Résistantes au groupe de pathotypes B Angela, Estrella, Sonatine, Sonato, Vemone
Résistantes au groupe de pathotypes C Angela, Estrella, Sonatine
Résistantes au groupe de pathotypes D Estrella, Sonatine, Vemone
Résistantes au groupe de pathotypes E Sonatine, Jadviga, Rhianna, IVT 1154
9.5 Installation d'essai serre ou chambre climatisée
9.6 Température jour : 22°C, nuit : 20° ou jour : 25°C, nuit : 20°C
9.7 Lumière 12 heures ou plus
9.9 Mesures spéciales en fonction de l'installation et du temps, il peut s'avérer
nécessaire de relever le degré d'humidité; p.ex. tente
d'humidité fermée 3 ou 4 jours après l'inoculation
ensuite, fermée de 66% à 80% pendant la journée
jusqu'à la fin
10. Inoculation
10.1 Préparation de l'inoculum préparer des plaques uniformément colonisées, p.ex. 1 pour 36
plantes;
enlever les spores de la plaque en raclant avec de l'eau avec
Tween20;
filtrer au travers d'une double mousseline
10.2 Quantification de l'inoculum compter les spores; ajuster à 10⁵ spores par ml
10.3 Stade de la plante lors de l'inoculation 19 à 20 jours (y compris 12 jours à 24°), 2 à 3 feuilles
10.4 Méthode de l'inoculation pulvériser sur des feuilles sèches
10.7 Observations finales 14 jours après l'inoculation
11. Observations
11.1 Méthode inspection visuelle de la face dorsale des feuilles inoculées
11.2 Échelle d'observation symptôme : taches blanches velouteuses
11.3 Validation de l'essai l'évaluation de la résistance des variétés doit être calibrée avec
les résultats des contrôles de résistance et de sensibilité
12. Interprétation des résultats du test en comparaison avec les variétés témoins:
Une humidité excessivement élevée peut causer des taches brunâtres rugueuses sur toutes les feuilles. Celles-ci ne
doivent pas être considérées comme hors-type.
absente [1] symptômes
présente [9] aucun symptôme
13. Points critiques de contrôle :
Les spores Ff ont une taille et une morphologie variables. De petites spores sont également viables. Les plaques
fongiques deviendront progressivement stériles après 6 à 10 semaines. Stocker les bonnes cultures à -80°C. À toutes
fins pratiques, il n'est pas possible de conserver des plantes plus de 14 jours à l'intérieur d'une enceinte.

⁹ Naktuinbouw: resistentie@naktuinbouw.nl

¹⁰ GEVES: Valerie.GRIMAULT@geves.fr

Ad. 51 : Résistance au virus de la mosaïque de la tomate (ToMV)

1. Agent pathogène	virus de la mosaïque de la tomate
3. Espèces hôtes	<i>Solanum lycopersicum</i>
4. Source de l'inoculum	Naktuinbouw ¹¹ (NL) ou GEVES ¹² (FR)
5. Isolat.....	souches 0 (p.ex. isolat INRA Avignon 6-5-1-1), 1 et 2
6. Identification de l'isolat	variétés de tomate génétiquement définies ainsi : Mobaci (Tm1), Moperou (Tm2), Momor (Tm2 ²) sur une plante sensible
7. Détermination du pouvoir pathogène	
8. Multiplication de l'inoculum	
8.1 Milieu de multiplication.....	plante vivante
8.2 Variété multipliée.....	p.ex. Moneymaker, Marmande
8.7 Vérification de l'inoculum récolté	option : sur <i>Nicotiana tabacum</i> "Xanthi", vérifier les lésions après 2 jours
8.8 Durée de conservation/viabilité de l'inoculum .	frais > 1 jour, séché > 1 an
9. Format de l'essai	
9.1 Nombre de plantes par génotype	au moins 20 plantes
9.2 Nombre de répétitions	1 répétition
9.3 Variétés témoins	
Sensibles	Marmande, Monalbo
Résistantes au ToMV: 0 et 2	Mobaci
Résistantes au ToMV: 0 et 1	Moperou
Résistantes avec nécrose	"Monalbo x Momor"
Résistantes.....	Gourmet
9.4 Protocole d'essai	traitement blanc avec PBS et carborundum ou PBS similaire
9.5 Installation d'essai.....	serre ou chambre climatisée
9.6 Température	24 à 26°C
9.7 Lumière	12 heures ou plus
9.8 Saison.....	les symptômes sont plus prononcés en été.
10. Inoculation	
10.1 Préparation de l'inoculum	1 g de feuille avec symptômes avec 10 ml PBS Homogénéiser, ajouter du carborundum au PBS (1 g/30ml) "cotylédons étalés" ou "deux feuilles développées"
10.3 Stade de la plante lors de l'inoculation	frotter légèrement
10.4 Méthode de l'inoculation	11 à 21 jours après l'inoculation
10.7 Observations finales	
11. Observations	
11.1 Méthode	visuelle
11.2 Échelle d'observation.....	symptômes de sensibilité : mosaïque au sommet, malformation des feuilles symptômes de résistance (fondés sur l'hypersensibilité) : nécrose locale, nécrose apicale, nécrose systémique
11.3 Validation de l'essai.....	l'évaluation de la variété résistante doit être calibrée avec les résultats des témoins sensibles et résistants

Remarque : pour certaines variétés hétérozygotes, un nombre variable de plantes peut souffrir d'une sévère nécrose systémique ou de quelques taches de nécrose alors que les autres plantes ne connaissent aucun symptôme. Ce nombre peut varier d'un essai à l'autre.

12. Interprétation des résultats du test en comparaison avec les variétés témoins:

absente.....	[1]	symptômes de sensibilité
présente	[9]	aucun symptôme ou symptômes de résistance par hypersensibilité

13. Points critiques de contrôle :

La température et la lumière peuvent influencer le développement de la nécrose : plus de lumière entraîne une plus grande nécrose. À des températures supérieures à 26°C, la résistance peut rompre.

Les variétés hétérozygotes résistantes peuvent avoir des plantes sans symptôme et des plantes avec nécrose prononcée; malgré cette fluctuation d'expression, l'échantillon peut être évalué comme étant homogène en matière de résistance.

Remarque : la souche INRA Avignon 6-5-1-1 est recommandée pour ToMV : 0. Elle provoque une mosaïque aucuba jaune significative.

¹¹ Naktuinbouw : resistentie@naktuinbouw.nl

¹² GEVES : Valerie.GRIMAULT@geves.fr

Ad. 52 : Résistance à *Phytophthora infestans* (Pi)

1. Agent pathogène.....	<i>Phytophthora infestans</i>
3. Espèces hôtes.....	<i>Solanum lycopersicum</i>
4. Source de l'inoculum.....	-
5. Isolât	hautement pathogène pour la tomate
6. Identification de l'isolât.....	bioessai
7. Détermination du pouvoir pathogène	bioessai
8. Multiplication de l'inoculum	
8.1 Milieu de multiplication	milieu V8 Agar ou PDA ou Malt Agar
8.2 Variété multipliée	variété de tomate sensible
8.3 Stade de la plante lors de l'inoculation.....	4 semaines
8.4 Milieu d'inoculation	eau
8.5 Méthode d'inoculation	pulvérisation
8.6 Récolte de l'inoculum.....	enlever par lavage les spores des plaques mouillées
8.7 Vérification de l'inoculum récolté.....	compter les sporangiospores
8.8 Durée de conservation/viabilité de l'inoculum...	4 heures après refroidissement à 8-10°C
9. Format de l'essai	
9.1 Nombre de plantes par génotype	20 plantes
9.2 Nombre de répétitions	1 répétition
9.3 Variétés témoins	
Sensibles	Saint Pierre, Heinz 1706
Résistantes	Pieraline, Heline, Pyros, "Pieraline x Pieralbo", Fliné
Remarque.....	les variétés hétérozygotes peuvent dans les essais présenter un niveau d'expression légèrement plus faible.
9.5 Installation d'essai	serre
9.6 Température.....	18°C
9.7 Lumière.....	après l'inoculation, obscurité pendant 24 heures, puis 10 heures d'obscurité par jour
9.9 Mesures spéciales	tente d'humidité pendant quatre jours après l'inoculation
10. Inoculation	
10.1 Préparation de l'inoculum	enlever par lavage les spores des feuilles présentant des spores, refroidir à 8-10°C
Remarque.....	le refroidissement induit la libération de zoospores utiliser des spores fraîches issues de cycles d'infection répétés sur les plants de tomate pendant 3 semaines avant l'inoculation
10.2 Quantification de l'inoculum.....	compter les sporangiospores; ajuster à 10 ⁴ spores par ml
10.3 Stade de la plante lors de l'inoculation.....	10 feuilles développées (de 6 à 7 semaines)
10.4 Méthode de l'inoculation.....	pulvérisation
10.7 Observations finales	5-7 jours après l'inoculation
11. Observations	
11.1 Méthode	visuelle
11.2 Échelle d'observation	symptômes : lésions trempées dans l'eau, jaunissement et mort
11.3 Validation de l'essai	l'évaluation de la résistance de la variété doit être calibrée avec les résultats des variétés témoins résistantes et sensibles
12. Interprétation des résultats du test en comparaison avec les variétés témoins:	
absente.....	[1] symptômes sévères
présente.....	[9] aucun symptôme ou symptômes légers
13. Points critiques de contrôle :	
La résistance ne s'exprime bien que chez la plante adulte.	

Ad. 53 : Résistance au *Pyrenochaeta lycopersici* (Pl)

1. Agent pathogène.....	<i>Pyrenochaeta lycopersici</i>
3. Espèces hôtes.....	<i>Solanum lycopersicum</i>
4. Source de l'inoculum.....	-
5. Isolât.....	-
7. Détermination du pouvoir pathogène.....	bioessai
8. Multiplication de l'inoculum	
8.1 Milieu de multiplication.....	V8 Agar
8.2 Variété multipliée.....	variété de tomate sensible
8.3 Stade de la plante lors de l'inoculation.....	semence
8.4 Milieu d'inoculation.....	mélange de sol (70%), de sable (20%) et d'inoculum (10.1) (10%) ou sol mélangé avec des racines infectées coupées en petits morceaux
8.5 Méthode d'inoculation.....	semis ou transplantation à la maturité du fruit
8.6 Récolte de l'inoculum.....	les racines infectées sont récoltées 2 à 4 mois plus tard
8.7 Vérification de l'inoculum récolté.....	inspection visuelle des lésions sur les racines
8.8 Durée de conservation/viabilité de l'inoculum	le champignon ne meurt pas rapidement mais il risque de perdre son pouvoir pathogène dans la semaine qui suit sa mise en culture sur un milieu gélosé
9. Format de l'essai	
9.1 Nombre de plantes par génotype.....	20 plantes
9.2 Nombre de répétitions.....	1 répétition
9.3 Variétés témoins	
Sensibles.....	Montfavet H 63.5
Résistantes.....	Kyndia, Moboglan, Pyrella
9.5 Installation d'essai.....	serre ou chambre climatisée
9.6 Température.....	24°C le jour et 14°C la nuit
9.7 Lumière.....	12 heures minimum
10. Inoculation	
10.1 Préparation de l'inoculum.....	p. ex. mélanger deux fois en autoclave le sol avec 10% d'avoine. Incuber pendant 10 à 14 jours à 20°C un retournement répété occasionnel
10.3 Stade de la plante lors de l'inoculation.....	6 semaines
10.4 Méthode de l'inoculation.....	transplanter dans un mélange de sol, de sable et d'inoculum (8.4) ou sol mélangé avec des racines infectées qui ont été coupées en petits morceaux ou sol naturellement infecté
10.7 Observations finales.....	6 à 8 semaines après la transplantation (plante en floraison)
11. Observations	visuelle
11.2 Échelle d'observation.....	symptômes : lésions brunâtres sur les racines
11.3 Validation de l'essai.....	l'évaluation de la résistance des variétés doit être calibrée avec les résultats des contrôles de résistance et de sensibilité.
12. Interprétation des résultats du test en comparaison avec les variétés témoins:	
absente.....	[1] symptômes
présente.....	[9] aucun symptôme
13. Points critiques de contrôle :	
Le champignon perd rapidement son pouvoir pathogène après avoir été isolé sur un milieu gélosé. Il est souhaitable de conserver l'isolat en vie sur des plantes vivantes.	

Ad. 54 : Résistance à *Stemphylium* spp. (Ss)

1. Agent pathogène.....	<i>Stemphylium solani</i> spp. p. ex. <i>Stemphylium solani</i>
3. Espèces hôtes.....	<i>Solanum lycopersicum</i>
4. Source de l'inoculum.....	GEVES ¹³ (FR)
5. Isolat	-
7. Détermination du pouvoir pathogène	bioessai
8. Multiplication de l'inoculum	
8.1 Milieu de multiplication	PDA (12 heures par journée sous lumière quasi-ultraviolette pour produire la sporulation) ou V8
9. Format de l'essai	
9.1 Nombre de plantes par génotype	au moins 20 plantes
9.2 Nombre de répétitions	1 répétition
9.3 Variétés témoins	
Sensibles	Monalbo
Résistantes	Motelle, F1 Motelle x Monalbo
9.5 Installation d'essai	serre ou chambre climatisée
9.6 Température.....	24°C
9.7 Lumière.....	12 heures minimum
9.9 Mesures spéciales	incubation en tunnel avec 100 % d'humidité relative ou tente d'humidité fermée 5 jours après l'inoculation. Ensuite, 80% jusqu'à la fin.
10. Inoculation	
10.1 Préparation de l'inoculum	des plaques de sporulation (8.1) sont raclées et séchées à l'air durant la nuit. Le jour suivant, elles sont trempées et remuées pendant 30 minutes dans un vase à bec avec de l'eau avec Tween. La suspension de spores est tamisée au travers d'une double couche de mousseline.
10.2 Quantification de l'inoculum.....	$5 \cdot 10^3 - 10^5$ spores par ml
10.3 Stade de la plante lors de l'inoculation.....	20 à 22 jours (trois feuilles développées)
10.4 Méthode de l'inoculation.....	pulvérisation
10.7 Observations finales	4 à 10 jours après l'inoculation
11. Observations	
11.1 Méthode	visuelle
11.2 Échelle d'observation	symptômes : lésions nécrotiques sur les cotylédons et les feuilles; jaunissement des feuilles
11.3 Validation de l'essai	l'évaluation de la résistance des variétés doit être calibrée avec les résultats des contrôles de résistance et de sensibilité
12. Interprétation des résultats du test en comparaison avec les variétés témoins:	
absente.....	[1] symptômes (11.2)
présente.....	[9] aucun symptôme ou variété de résistante intermédiaire

13. Points critiques de contrôle :

8.1 et 10.1

Note : il n'est pas facile de caractériser les isolats de *Stemphylium* soit comme *Stemphylium solani* soit comme appartenant à une espèce apparentée. Cependant, ces isolats de *Stemphylium* peuvent être utilisés pour identifier la résistance à *Stemphylium solani*

¹³ GEVES : Valerie.GRIMAULT@geves.fr

Ad. 55 : Résistance à *Pseudomonas syringae* pv. *tomato* (Pst)

1. Agent pathogène.....	<i>Pseudomonas syringae</i> pv. <i>tomato</i>
3. Espèces hôtes.....	<i>Solanum lycopersicum</i>
4. Source de l'inoculum	GEVES ¹⁴ (FR) ou Naktuinbouw ¹⁵ (NL)
5. Isolat	
6. Identification de l'isolat	
7. Détermination du pouvoir pathogène	bioessai
8. Multiplication de l'inoculum	
8.1 Milieu de multiplication	milieu King B agar, obscurité
8.2 Variété multipliée	variété sensible
8.4 Milieu d'inoculation.....	eau
8.8 Durée de conservation/viabilité de l'inoculum	les plaques vieillissent après 10 jours
9. Format de l'essai	
9.1 Nombre de plantes par géotype	au moins 20 plantes
9.2 Nombre de répétitions	1 répétition
9.3 Variétés témoins	
Sensibles.....	Monalbo
Résistantes	Ontario 7710, "Monalbo x Ontario 7710", Tradiro, Hypeel 45
9.5 Installation d'essai.....	serre ou chambre de culture
9.6 Température	diurne : 22° C, nocturne : 16° C ou 20° C
9.7 Lumière	12 heures
9.9 Mesures spéciales	tente d'humidité nécessaire pendant 3 jours ou plus
10. Inoculation	
10.1 Préparation de l'inoculum	enlever par lavage les spores de la plaque. La plaque doit avoir moins de 2-4 jours d'ancienneté.
10.2 Quantification de l'inoculum	plaque de dilution, densité 10 ⁶ unités formant colonie par ml
10.3 Stade de la plante lors de l'inoculation	trois feuilles étalées (20-22 jours)
10.4 Méthode de l'inoculation	pulvériser une suspension bactérienne sur les feuilles
10.7 Observations finales	8 jours ou plus après l'inoculation
11. Observations	
11.1 Méthode.....	visuelle
11.2 Échelle d'observation.....	tacheture bactérienne, d'aspect gras avec chlorose marginale microlésion < 1,0 mm
11.3 Validation de l'essai	l'évaluation de la résistance des variétés doit être calibrée avec les résultats des contrôles de résistance et de sensibilité
12. Interprétation des résultats du test en comparaison avec les variétés témoins:	
absente	[1] tacheture bactérienne
présente	[9] pas de symptômes ou de microlésion
13. Points critiques de contrôle :	
les souches peuvent perdre leur virulence lors du stockage	

¹⁴ GEVES; Valerie.GRIMAULT@geves.fr

¹⁵ Naktuinbouw; resistentie@naktuinbouw.nl

Ad. 56 : Résistance à *Ralstonia solanacearum*, pathotype 1 (Rs)

1. Agent pathogène..... *Ralstonia solanacearum* (ex *Pseudomonas solanacearum*)
2. État de quarantaine oui
3. Espèces hôtes..... *Solanum lycopersicum*
4. Source de l'inoculum
5. Isolat..... le pathotype 1 présente un spectre d'hôtes important, y compris la tomate.
le pathotype 3 présente un faible spectre d'hôtes, y compris également la tomate
8. Multiplication de l'inoculum
- 8.1 Milieu de multiplication levure-peptone-glucose (YPG) Agar ou PYDAC
- Conditions particulières..... 25-30°C (le pathotype 3 nécessite généralement une température de 20-23°C)
- 8.5 Méthode d'inoculation 2 ml de l'inoculum placé au pied de chaque plantule avant la transplantation
- 8.8 Durée de conservation/viabilité de l'inoculum suspension en eau distillée stérile à 15°C (<1 année)
9. Format de l'essai
- 9.1 Nombre de plantes par génotype 20 plantes
- 9.2 Nombre de répétitions 1 répétition
- 9.3 Variétés témoins
- Sensibles..... Floradel
- Résistantes Caraïbo
- 9.5 Installation d'essai..... chambre climatisée
- 9.6 Température diurne : 26-30° C; nocturne : 25° C
- 9.7 Lumière 10 - 12 heures
- 9.9 Mesures spéciales humidité élevée
10. Inoculation
- 10.2 Quantification de l'inoculum densité 10^7 unités formant colonie par ml
- 10.3 Stade de la plante lors de l'inoculation ... de 3 à 4 feuilles bien développées (3 semaines)
- 10.7 Observations finales 3 semaines après l'inoculation
11. Observations
chez les variétés à résistance intermédiaire, les bactéries peuvent être présentes dans la partie inférieure de la plante
- 11.3 Validation de l'essai l'évaluation de la résistance de la variété doit être calibrée avec les résultats des contrôles de résistance et de sensibilité
12. Interprétation des résultats du test en comparaison avec les variétés témoins:
absente [1] symptômes
présente [9] aucun symptôme ou variété moins que résistante
13. Points critiques de contrôle :
Ralstonia solanacearum est un organisme qui a le statut de quarantaine dans quelques pays et figure sur la liste d'alerte EPPO.

Ad. 57 : Résistance au virus des feuilles jaunes en cuillère de la tomate (TYLCV)

1. Agent pathogène.....	virus des feuilles jaunes en cuillère de la tomate
2. État de quarantaine	oui
3. Espèces hôtes.....	<i>Solanum lycopersicum</i>
4. Source de l'inoculum	-
5. Isolât.....	-
8. Multiplication de l'inoculum	
8.6 Récolte de l'inoculum	les feuilles symptomatiques peuvent être stockées à -70°C
9. Format de l'essai	
9.1 Nombre de plantes par génotype.....	20 plantes
9.2 Nombre de répétitions	1 répétition
9.3 Variétés témoins	
Sensibles.....	Montfavet H 63.5
Résistantes	TY 20, Anastasia, Mohawk
9.5 Installation d'essai.....	parcelle de plein champ soumise à des pressions de maladies naturelles
9.9 Mesures spéciales.....	empêcher la propagation de mouches blanches
10. Inoculation	
10.3 Stade de la plante lors de l'inoculation	6 à 12 semaines (plantes adultes)
10.4 Méthode de l'inoculation	vecteur (mouches blanches Bemisia porteuses du virus)
10.7 Observations finales	1 à 2 mois après l'inoculation
11. Observations	
11.1 Méthode.....	visuelle
11.2 Échelle d'observation.....	symptômes : jaunissement et frisure des feuilles
11.3 Validation de l'essai	l'évaluation de la résistance des variétés doit être calibrée avec les résultats des contrôles de résistance et de sensibilité
12. Interprétation des résultats du test en comparaison avec les variétés témoins:	
absente	[1] symptômes sévères
présente	[9] aucun symptôme ou symptômes légers

13. Points critiques de contrôle :

Ce virus est endémique dans de nombreuses zones tropicales et sub-tropicales et est classé comme bioagresseur de quarantaine dans de nombreux pays à climat tempéré. Il figure sur la liste d'alerte EPPO. Quelques variétés résistantes au virus peuvent être sensibles au virus étroitement apparenté Sardinia des feuilles jaunes en cuillère de la tomate (TYLCSV).

Ad. 58 : Résistance au virus de la tache bronzée de la tomate (TSWV)

1. Agent pathogène.....	virus de la tache bronzée de la tomate
2. État de quarantaine	oui (voir la note ci-dessous)
3. Espèces hôtes.....	<i>Solanum lycopersicum</i>
4. Source de l'inoculum	Naktuinbouw ¹⁶ (NL), GEVES ¹⁷ (FR)
5. Isolât	pathotype 0, de préférence une souche non transmise par les thysanoptères
7. Détermination du pouvoir pathogène	bioessai
8. Multiplication de l'inoculum	
8.6 Récolte de l'inoculum	les feuilles symptomatiques peuvent être stockées à -70°C
9. Format de l'essai	
9.1 Nombre de plantes par génotype	20 plantes
9.2 Nombre de répétitions	1 répétition
9.3 Variétés témoins	
Sensibles.....	Monalbo, Momor, Montfavet H 63.5
Résistantes	Tsunami, Bodar, Mospomor, Lisboa
9.5 Installation d'essai.....	serre ou chambre climatisée
9.6 Température	20°C
9.7 Lumière	12 heures ou plus
9.9 Mesures spéciales	empêcher ou combattre les thysanoptères
10. Inoculation	
10.1 Préparation de l'inoculum	presser les feuilles symptomatiques dans un endroit glacé 0,01 M PBS, pH 7,4, avec 0,01 M de sulfite de sodium option : tamiser le suc de la feuille au travers d'une double mousseline
10.3 Stade de la plante lors de l'inoculation	une ou deux feuilles développées
10.4 Méthode de l'inoculation	mécanique, frotter avec du carborundum sur des cotylédons, suspension d'inoculum < 10°C
10.7 Observations finales	7 à 21 jours après l'inoculation
11. Observations	
11.1 Méthode.....	visuelle
11.2 Échelle d'observation.....	symptômes : mosaïque au sommet, bronzage, diverses malformations, nécrose
11.3 Validation de l'essai	l'évaluation de la résistance des variétés doit être calibrée avec les résultats des contrôles de résistance et de sensibilité
12. Interprétation des résultats du test en comparaison avec les variétés témoins:	
absente	[1] symptômes
présente	[9] aucun symptôme

13. Points critiques de contrôle :

Le virus de la tache bronzée de la tomate (TSWV) a un statut de bioagresseur de quarantaine dans quelques pays. Il est transmis par *Thrips tabaci* et le thysanoptère occidental des fleurs (*Frankliniella occidentalis*). Le pathotype 0 est défini par son incapacité à surpasser la résistance dans les variétés de tomate porteuses du gène de résistance Sw-5.

¹⁶ Naktuinbouw: resistentie@naktuinbouw.nl

¹⁷ GEVES : Valerie.GRIMAULT@geves.fr

Ad. 59 : Résistance à *Leveillula taurica* (Lt)

1. Agent pathogène..... *Leveillula taurica*
3. Espèces hôtes..... *Solanum lycopersicum*
4. Source de l'inoculum aucune méthode de stockage à long terme n'est disponible
5. Isolat
8. Multiplication de l'inoculum
- 8.1 Milieu de multiplication feuilles détachées d'une plante hôte sensible
9. Format de l'essai
- 9.1 Nombre de plantes par génotype 20 plantes
- 9.2 Nombre de répétitions 1 répétition
- 9.3 Variétés témoins
- Sensibles..... Monalbo , Montfavet H 63.5
- Résistantes Atlanta
10. Inoculation
- 10.3 Stade de la plante lors de l'inoculation ... plantes adultes
- 10.4 Méthode de l'inoculation infection naturelle, essentiellement due à la dispersion des spores par le vent
- 10.7 Observations finales avant la récolte
11. Observations
- 11.1 Méthode..... visuelle
- 11.2 Échelle d'observation..... symptômes : taches de chlorose jaune sur la face supérieure des feuilles, mycélium sur la face dorsale des feuilles
- 11.3 Validation de l'essai l'évaluation de la résistance de la variété doit être calibrée avec les résultats des contrôles de résistance et de sensibilité
12. Interprétation des résultats du test en comparaison avec les variétés témoins:
 - absente [1] symptômes
 - présente [9] aucun symptôme ou expression de niveau inférieur nettement au standard résistant.
13. Points critiques de contrôle :

Vérifier la présence de cleistothecia au microscope pour confirmer la présence de *Leveillula* et l'absence d'un autre Oïdium.

Ad. 60 : Résistance à *Oidium neolycopersici* (On)

1. Agent pathogène	<i>Oidium neolycopersici</i> (Oïdium)
3. Espèces hôtes	<i>Solanum lycopersicum</i>
4. Source de l'inoculum	
5. Isolat.....	voir la remarque sous 13.
7. Détermination du pouvoir pathogène	bioessai
8. Multiplication de l'inoculum	
8.1 Milieu de multiplication.....	plante
8.3 Stade de la plante lors de l'inoculation ..	3 semaines
8.4 Milieu d'inoculation	eau
8.5 Méthode d'inoculation	voir 10.4
8.6 Récolte de l'inoculum.....	en rinçant
8.7 Vérification de l'inoculum récolté	vérifier la présence de contaminants au microscope
8.8 Durée de conservation/viabilité de l'inoculum.....	1 à 2 heures
9. Format de l'essai	
9.1 Nombre de plantes par génotype	20 plantes
9.2 Nombre de répétitions.....	1 répétition
9.3 Variétés témoins	
Sensibles	Momor, Montfavet H 63.5
Résistantes	Atlanta, Romiro, PI-247087
9.5 Installation d'essai	serre
9.6 Température	20°C ou 18/24°C
9.7 Lumière.....	12 heures
10. Inoculation	
10.1 Préparation de l'inoculum.....	recueillir des spores dans l'eau
10.2 Quantification de l'inoculum	10 ⁴ conidia/ml
10.3 Stade de la plante lors de l'inoculation	3 semaines
10.4 Méthode de l'inoculation	par pulvérisation sur les feuilles ou par saupoudrage des feuilles
10.7 Observations finales.....	7 à 18 jours après l'inoculation
11. Observations	
11.1 Méthode	visuelle
11.2 Échelle d'observation	0. aucune sporulation 1. points de nécrose et, parfois, sporulation limitée localement 2. Sporulation modérée 3. Sporulation abondante
11.3 Validation de l'essai.....	l'évaluation de la résistance des variétés doit être calibrée avec les résultats des contrôles de résistance et de sensibilité
12. Interprétation des résultats du test en comparaison avec les variétés témoins:	
absente.....	[1] sporulation modérée ou abondante
présente.....	[9] aucune sporulation ou sporulation restreinte

13. Points critiques de contrôle :

Il faut éviter les isolats qui surpassent la résistance. La résistance à *O. neolycopersici* est en général spécifique au pathotype. Toutefois, aussi longtemps qu'une série différentielle de génotypes de tomate avec des résistances définies fait défaut, il demeurera difficile de conclure qu'il existe différents pathotypes d'*O. neolycopersici*.

Ad. 61 : Résistance au virus Tomato Torrado (ToTV)

1. Agent pathogène.....	virus tomato torrado
2. État de quarantaine	dans les régions à climat tempéré
3. Espèces hôtes.....	<i>Solanum lycopersicum</i>
4. Source de l'inoculum.....	-
5. Isolât.....	-
7. Détermination du pouvoir pathogène	bioessai
8. Multiplication de l'inoculum	
8.1 Milieu de multiplication	Nicotiana tabacum 'Xanthi'
8.3 Stade de la plante lors de l'inoculation.....	cotylédon jusqu'à la première feuille
8.5 Méthode d'inoculation	voir 10.4
8.6 Récolte de l'inoculum	après 3 semaines
8.7 Vérification de l'inoculum récolté.....	plantes jaunies, infection systémique
8.8 Durée de conservation/viabilité de l'inoculum....	instable à température ambiante
9. Format de l'essai	
9.1 Nombre de plantes par génotype	20 plantes
9.2 Nombre de répétitions	1 répétition
9.3 Variétés témoins	
Sensibles.....	Daniela
Tomates résistantes.....	Matias
9.5 Installation d'essai.....	serre
9.6 Température	23°C le jour; 21°C la nuit
9.7 Lumière	16 heures
10. Inoculation	
10.3 Stade de la plante lors de l'inoculation.....	14 jours
10.4 Méthode de l'inoculation.....	dans un endroit glacé 0,01 M PBS pH 7 et du carborundum
10.5 Première observation.....	7 jours après l'inoculation
10.6 Seconde observation.....	14 jours après l'inoculation
10.7 Observations finales	18 jours après l'inoculation
11. Observations	
11.1 Méthode.....	visuelle
11.2 Échelle d'observation.....	points de nécrose sur les feuilles supérieures
11.3 Validation de l'essai	l'évaluation de la résistance de la variété doit être calibrée avec les résultats des contrôles de résistance et de sensibilité
12. Interprétation des résultats du test en comparaison avec les variétés témoins:	
absente.....	[1] présence de points de nécrose
présente	[9] aucun symptôme

13. Points critiques de contrôle :

Le ToTV est transmis par la mouche blanche (*Bemisia tabaci*). Produire l'inoculum avec un mortier glacé et un pilon.

Pendant l'inoculation, la température doit être inférieure à 25°C

Note : Brevets en instance pour une partie de la méthode : WO2006/085749 et WO2008/150158 et équivalents. À utiliser uniquement aux fins de l'examen DHS et pour l'élaboration de descriptions variétales par l'UPOV et les services des membres de l'UPOV, avec l'aimable autorisation de De Ruiter Seeds R&D B.V./Monsanto Invest N.V.

9. Bibliographie

Ano, G., Brand, R., Causse, M., Chauvet, M., Damidaux, R., Laterrot, H., Philouze, J., Plages, J.N., Rousselle, 2006: La Tomate, in Histoire et amélioration de cinquante plantes cultivées au XXème siècle. Coordinatrice C. Doré, Collection « Savoir faire », Editions INRA Quae, Paris, FR, 840 pp.

Arens P., Mansilla C., Deinum D., Cavellini L., Moretti A., Rolland S., van der Schoot H., Calvache D., Ponz F., Collonnier C., Mathis R., Smilde D., Caranta C.; Vosman B., 2010. Development and evaluation of robust molecular markers linked to disease resistance in tomato for distinctness, uniformity and stability testing. Theoretical and applied genetics. 120(3): 655-64

Bai, Y. 2004. The genetics and mechanisms of resistance to tomato powdery mildew (*Oidium neolycopersici*) in *Lycopersicon* species. Thesis Wageningen University, The Netherlands.

Barbieri, M., et al., 2010. Introgressions of resistance to two Mediterranean virus species causing tomato yellow leaf curl into a valuable traditional tomato variety. Journal of Plant Pathology 92(2):485-493

Brand, R., 2000: Evolution des variétés de Tomate au cours du siècle, dans 'La Tomate : pour un produit de qualité', Edition Ctifl, C85105 (ouvrage collectif), FR, p. 97-105

Denby, L.G., Wooliams, G.E., 1962: The Development of Verticillium Resistant Strains of Established Tomato Varieties, Canadian Journal Plant Science 42, CA, pp. 681-685

Garcia, S., et al., 2009. Resistance driven selection of begomoviruses associated with the TYLCV. Virus research 146: 66-72

Garland, S., Sharman, M., Persley, D. and McGrath, D. (2005) The development of an improved PCR-based marker system for Sw-5, an important TSWV resistance gene of tomato. Australian Journal of Agricultural Research, 56 (3): 285-289.

Gordillo, L.F. and M. R. Stevens (2008) Screening two *Lycopersicon peruvianum* collections for resistance to Tomato spotted wilt virus. Plant Disease 92(5): 694-704

Hubbeling, N., 1978. Breakdown of resistance to the Cf-5 gene in tomato by another new race of *Fulvia fulva*. Mededelingen van de Faculteit Landbouwwetenschappen Universiteit Gent 42/2

International Seed Federation (ISF): Trade Issues, Phytosanitary Matters, Pathogen coding, Strain Denomination, Differential sets. http://www.worldseed.org/isf/pathogen_coding_3.html

Kjellberg, L., 1973: Sortundersökningar av tomat enligt UPOV, Swedish University of Agricultural Sciences, Research Information Centre, Alnarp Trädgaard 162, SE

Laterrot, H., 1973: Sélection de variétés de Tomate résistantes aux Meloidogyne, OEPP/EPPO Bulletin 3(1), pp. 89-92

Laterrot, H., 1972: Sélection de tomates résistantes à *Fusarium oxysporum* f. sp. *lycopersici*, Phytopathologia Mediterranea, 11(3), Firenze, IT, pp. 154-158

Laterrot, H., 1981: La lutte génétique contre la Cladosporiose de la Tomate en France. P.H.M. Revue Horticole, No. 214, Montpellier, FR, pp. 27-30

Laterrot, H., 1973: Résistance de la Tomate au virus de la Mosaïque du Tabac. Difficultés rencontrées pour la sélection de variétés résistantes. Ann. Amélior. Plantes, 23 (49), pp. 287-313

Laterrot, H., 1990: Situation de la lutte génétique contre les parasites de la Tomate dans les pays méditerranéens. P.H.M. Revue Horticole, No. 303, Montpellier, FR

Laterrot, H., 1975: Sélection pour la résistance au Mildiou, *Phytophthora infestans* MONT. DE BARY chez la Tomate, Ann. Amélior. Plantes, 25 (2), pp.129-149

Laterrot, H., 1982: L'argenture de la Tomate. P.H.M. Revue Horticole, No. 225, Montpellier, FR, pp. 21/22

Laterrot, H., 1983: La lutte génétique contre la maladie des racines liégeuses de la Tomate, P.H.M. Revue Horticole, No. 238, Montpellier, FR, pp. 23-26

Laterrot, H., Blancard, D., 1983: Criblage d'une série de lignées et d'hybrides F1 de Tomate pour la résistance à la Stemphyliose, *Phytopathologia Mediterranea*, 22, Firenze, IT, pp. 188-193

Laterrot, H., Blancard, D., 1986: Les *Stemphylium* rencontrés sur la Tomate, *Phytopathologia Mediterranea*, 25, Firenze, IT, pp.140-144

Martin, G. B., A. Frary, T. Wu, S. Brommonschenkel, J. Chunwongse, E. D. Earle, S. D. Tanksley (1994) A member of the tomato *Pto* family confers sensitivity to fenthion resulting in rapid cell death. *The Plant Cell* 6: 1543-1552

Smilde, W.D., Peters, D., 2007: Pathotyping TSWV in pepper and tomato. In: K. Niemirowicz-Szczytt (ed.), *Progress in Research on Capsicum and Eggplant*, Proceedings of Eucarpia Meeting, Warszawa, PL, pp. 231-236

10. Questionnaire technique

QUESTIONNAIRE TECHNIQUE	Page {x} de {y}	Numéro de référence :
		Date de la demande : (réservé aux administrations)
QUESTIONNAIRE TECHNIQUE à remplir avec une demande de certificat d'obtention végétale		
1. Objet du questionnaire technique		
1.1 Nom botanique	<input type="text" value="Solanum lycopersicum L."/>	
1.2 Nom commun	<input type="text" value="Tomate"/>	
2. Demandeur		
Nom	<input type="text"/>	
Adresse	<input type="text"/>	
Numéro de téléphone	<input type="text"/>	
Numéro de télécopieur	<input type="text"/>	
Adresse électronique	<input type="text"/>	
Obtenteur (s'il est différent du demandeur)	<input type="text"/>	
3. Dénomination proposée et référence de l'obtenteur		
Dénomination proposée (le cas échéant)	<input type="text"/>	
Référence de l'obtenteur	<input type="text"/>	

QUESTIONNAIRE TECHNIQUE	Page {x} de {y}	Numéro de référence :
-------------------------	-----------------	-----------------------

#4. Renseignements sur le schéma de sélection et la méthode de multiplication de la variété

4.1 Schéma de sélection

- i) Lignée endogame []
- ii) Hybride []
- iii) Variété à fécondation libre []
- iv) Autre (veuillez préciser) []

Variété résultant d'une :

4.1.1 Hybridation

- a) hybridation contrôlée []
(indiquer les variétés parentales)

(.....) x (.....)
parent femelle parent mâle

- b) hybridation à généalogie partiellement inconnue []
(indiquer la ou les variété(s) parentale(s) connue(s))

(.....) x (.....)
parent femelle parent mâle

- c) hybridation à généalogie totalement inconnue []

- 4.1.2 Mutation []
(indiquer la variété parentale)

- 4.1.3 Découverte et développement []
(indiquer le lieu et la date de la découverte, ainsi que la méthode de développement)

- 4.1.4 Autre []
(préciser)

Les autorités peuvent prévoir que certains de ces renseignements seront indiqués dans une section confidentielle du questionnaire technique.

QUESTIONNAIRE TECHNIQUE

Page {x} de {y}

Numéro de référence :

4.2 Méthode de multiplication de la variété

4.2.1 Variétés reproduites par voie sexuée

- a) Autofécondation []
- b) Pollinisation croisée
 - i) population []
 - ii) variété synthétique []
- c) Hybride []
- d) Autre []
(préciser)

4.2.2 Multiplication végétative

- a) boutures []
- b) multiplication *in vitro* []
- c) autre (préciser) []

- 4.2.3 Autre []
(veuillez préciser)

QUESTIONNAIRE TECHNIQUE	Page {x} de {y}	Numéro de référence :
-------------------------	-----------------	-----------------------

5. Caractères de la variété à indiquer (le chiffre entre parenthèses renvoie aux caractères correspondants dans les principes directeurs d'examen; prière d'indiquer la note appropriée).






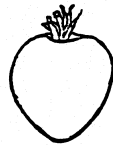


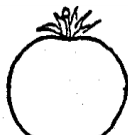
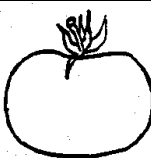

	Caractères	Exemple	Note
5.1 (2)	Plante : type de croissance		
	déterminée	Campbell 1327, Prisca	1 []
	indéterminée	Marmande VR, Saint-Pierre, San Marzano 2	2 []
5.2 (10)	Feuille: type de limbe		
	penné	Mikado, Pilot, Red Jacket	1 []
	bipenné	Lukullus, Saint-Pierre	2 []
5.3 (19)	Pédoncule : assise d'abscission		
	absente	Aledo, Bandera, Count, Lerica	1 []
	présente	Montfavet H 63.5, Roma	9 []
5.4 (21)	Fruit : collet vert (avant maturité)		
	absent	Felicia, Rio Grande, Trust	1 []
	présent	Daniela, Montfavet H 63.5	9 []

QUESTIONNAIRE TECHNIQUE	Page {x} de {y}	Numéro de référence :
-------------------------	-----------------	-----------------------

	Caractères	Exemple	Note
5.5 (26)	Fruit : taille		
	très petit	Cerise, Sweet 100	1 []
	très petit à petit		2 []
	petit	Early Mech, Europeel, Roma	3 []
	petit à moyen		4 []
	moyen	Alphamech, Diego	5 []
	moyen à grand		6 []
	grand	Carmello, Ringo	7 []
	grand à très grand		8 []
	très grand	Erlidor, Lydia, Muril	9 []
5.6 (28)	Fruit : forme en section longitudinale		
	nettement aplatie	Campbell 28, Marmande VR	1 []
	aplatie	Montfavet H 63.4, Montfavet H 63.5	2 []
	ronde	Cerise, Moneymaker	3 []
	oblongue	Early Mech, Peto Gro	4 []
	cylindrique	Hypeel 244, Macero II, San Marzano 2	5 []
	elliptique	Alcaria, Castone	6 []
	cordiforme	Valenciano	7 []
	ovale	Dualrow, Soto	8 []
	obovale	Duquesa, Estelle Rimone, Rio Grande	9 []
	pyriforme	Europeel	10 []
	obcordiforme	Cuore del Ponente, Magno	11 []

QUESTIONNAIRE TECHNIQUE	Page {x} de {y}	Numéro de référence :
-------------------------	-----------------	-----------------------

Ad. 28 : Fruit : forme en section longitudinale

		← partie la plus large →						
		(sous le centre)	au centre	(au-dessus du centre)				
grand (comprimé) ←	largeur (rapport longueur/largeur) →	étroit (allongé)						
			10 pyriforme	8 ovale	(parallèle) 5 cylindrique	(arrondie) 6 elliptique	9 obovale	7 cordiforme
								
			11 obcordiforme	(parallèle) 4 oblongue	(arrondie) 3 ronde			
								
			2 aplatie					
								
			1 nettement aplatie					

On considère que l'apex est la partie la plus éloignée de l'extrémité du pédoncule.

QUESTIONNAIRE TECHNIQUE		Page {x} de {y}	Numéro de référence :
Caractères		Exemples	Note
5.7 (36)	Fruit : nombre de loges		
	seulement deux	Early Mech, Europeel, San Marzano	1 []
	deux et trois	Alphamech, Futuria	2 []
	trois et quatre	Montfavet H 63.5	3 []
	quatre, cinq ou six	Raïssa, Tradiro	4 []
	plus de six	Marmande VR	5 []
5.8 (37)	Fruit : couleur (à maturité)		
	crème	Jazon, White Mirabell	1 []
	jaune	Goldene Königin, Yellow Pear	2 []
	orange	Sungold	3 []
	rose	Aichi First	4 []
	rouge	Daniela, Ferline, Montfavet H 63.5	5 []
	brunâtre	Ozyrys	6 []
	vert	Green Grape, Green Zebra	7 []
5.9 (46)	Résistance à <i>Meloidogyne incognita</i> (Mi)		
	sensible	Casaque Rouge	1 []
	modérément résistante	Campeon, Madyta, Vinchy	2 []
	fortement résistante	Anabel, Anahu	3 []
5.10 (47)	Résistance à <i>Verticillium</i> sp. (Va et Vd) – Pathotype 0		
	absente	Anabel, Marmande verte	1 []
	présente	Daniela, Marmande VR	9 []

QUESTIONNAIRE TECHNIQUE		Page {x} de {y}	Numéro de référence :
Caractères		Exemples	Note
5.11 (48.1)	Résistance à <i>Fusarium oxysporum</i> f. sp. <i>lycopersici</i> (Fol) – Pathotype 0 (ex 1)		
	absente	Marmande verte	1 []
	présente	Anabel, Marporum, Marsol	9 []
5.12 (48.2)	Résistance à <i>Fusarium oxysporum</i> f. sp. <i>lycopersici</i> (Fol) – Pathotype 1 (ex 2)		
	absente	Marmande verte	1 []
	présente	Motelle, Walter	9 []
5.13 (51.1)	Résistance au virus de la mosaïque de la tomate (ToMV) – Souche 0		
	absente	Monalbo	1 []
	présente	Mobaci, Mocimor, Moperou	9 []

QUESTIONNAIRE TECHNIQUE	Page {x} de {y}	Numéro de référence :
-------------------------	-----------------	-----------------------

6. Variétés voisines et différences par rapport à ces variétés

Veillez indiquer dans le tableau ci-dessous et dans le cadre réservé aux observations en quoi votre variété candidate diffère de la ou des variété(s) voisine(s) qui, à votre connaissance, s'en rapproche(nt) le plus. Ces renseignements peuvent favoriser la détermination de la distinction par le service d'examen.

Dénomination(s) de la ou des variété(s) voisine(s) de votre variété candidate	Caractère(s) par lequel ou lesquels votre variété candidate diffère des variétés voisines	Décrivez l'expression du ou des caractère(s) chez la ou les variété(s) voisine(s)	Décrivez l'expression du ou des caractère(s) chez votre variété candidate
Daniela	Fruit : collet vert	présent	absent
Observations :			

QUESTIONNAIRE TECHNIQUE	Page {x} de {y}	Numéro de référence :
-------------------------	-----------------	-----------------------

#7. Renseignements complémentaires pouvant faciliter l'examen de la variété

7.1 En plus des renseignements fournis dans les sections 5 et 6, existe-t-il des caractères supplémentaires pouvant faciliter l'évaluation de la distinction de la variété?

Oui [] Non []

(Dans l'affirmative, veuillez préciser)

7.2 Des conditions particulières sont-elles requises pour la culture de la variété ou pour la conduite de l'examen?

Oui [] Non []

(Dans l'affirmative, veuillez préciser)

7.3 Autres renseignements

7.3.1 Résistance aux parasites et aux maladies (veuillez préciser les pathotypes/souches, si possible)

	absent	présent	non étudié
a) Sensibilité à l'argenture (car. 45)	[]	[]	[]
Résistance aux virus suivants :			
b) <i>Fusarium oxysporum</i> f. sp. <i>radicis-lycopersici</i> (car. 49)	[]	[]	[]
c) <i>Fulvia fulva</i> :			
i) Pathotype 0 (car. 50.1)	[]	[]	[]
ii) Groupe A (car. 50.2)	[]	[]	[]
iii) Groupe B (car. 50.3)	[]	[]	[]
iv) Groupe C (car. 50.4)	[]	[]	[]
v) Groupe D (car. 50.5)	[]	[]	[]
vi) Groupe E (car. 50.6)	[]	[]	[]
d) Virus de la mosaïque de la tomate			
i) Souche 1 (car. 51.2)	[]	[]	[]
ii) Souche 2 (car. 51.3)	[]	[]	[]
e) <i>Phytophthora infestans</i> (car. 52)	[]	[]	[]
f) <i>Pyrenochaeta lycopersici</i> (car. 53)	[]	[]	[]
g) <i>Stemphylium</i> spp. (car. 54)	[]	[]	[]

Les autorités peuvent prévoir que certains de ces renseignements seront indiqués dans une section confidentielle du questionnaire technique.

QUESTIONNAIRE TECHNIQUE	Page {x} de {y}	Numéro de référence :		
		absent	présent	non étudié
h) <i>Pseudomonas syringae</i> pv. <i>tomato</i> (car. 55)		[]	[]	[]
i) <i>Ralstonia solanacearum</i> – Pathotype 1 (car. 56)		[]	[]	[]
j) Virus des feuilles jaunes en cuillère de la tomate (car. 57)		[]	[]	[]
k) Virus de la tache bronzée de la tomate (car. 58)		[]	[]	[]
l) <i>Leveillula taurica</i> (car. 59)		[]	[]	[]
m) <i>Oidium neolycopersici</i> (car. 60)		[]	[]	[]
n) Virus tomato torrado (car. 61)		[]	[]	[]
o) Autres (veuillez préciser)				
7.3.2 Conditions particulières pour l'examen de la variété				
i) Type de culture				
– sous verre	[]			
– en plein air	[]			
ii) Utilisation principale				
– marché frais ou jardin	[]			
– traitement industriel (indiquer le type)	[]			
– plante en pot	[]			
– Autre	[]			
8. Autorisation de dissémination				
a) La législation en matière de protection de l'environnement et de la santé de l'homme et de l'animal soumet-elle la variété à une autorisation préalable de dissémination?				
Oui	[]	Non	[]	
b) Dans l'affirmative, une telle autorisation a-t-elle été obtenue?				
Oui	[]	Non	[]	
Si oui à b), veuillez joindre une copie de l'autorisation.				

QUESTIONNAIRE TECHNIQUE	Page {x} de {y}	Numéro de référence :
-------------------------	-----------------	-----------------------

9. Renseignements sur le matériel végétal à examiner ou à remettre aux fins de l'examen

9.1 L'expression d'un ou plusieurs caractère(s) d'une variété peut être influencée par divers facteurs, tels que parasites et maladies, traitement chimique (par exemple, retardateur de croissance ou pesticides), culture de tissus, porte-greffes différents, scions prélevés à différents stades de croissance d'un arbre, etc.

9.2 Le matériel végétal ne doit pas avoir subi de traitement susceptible d'influer sur l'expression des caractères de la variété, sauf autorisation ou demande expresse des autorités compétentes. Si le matériel végétal a été traité, le traitement doit être indiqué en détail. En conséquence, veuillez indiquer ci-dessous si, à votre connaissance, le matériel végétal a été soumis aux facteurs suivants :

- | | | |
|---|---------|---------|
| a) Micro-organismes (p. ex. virus, bactéries, phytoplasmes) | Oui [] | Non [] |
| b) Traitement chimique (p. ex. retardateur de croissance, pesticides) | Oui [] | Non [] |
| c) Culture de tissus | Oui [] | Non [] |
| d) Autres facteurs | Oui [] | Non [] |

Si vous avez répondu "oui" à l'une de ces questions, veuillez préciser.

.....

10. Je déclare que, à ma connaissance, les renseignements fournis dans le présent questionnaire sont exacts :

Nom du demandeur

Signature

Date

[Fin du document]