|  |  |  |
| --- | --- | --- |
|  |  | STC-EDC/Jan14/19**ORIGINAL:** InglésFECHA: 5 de noviembre de 2013 |
| UNIÓN INTERNACIONAL PARA LA PROTECCIÓN DE LAS OBTENCIONES VEGETALES |
| Ginebra |

COMITÉ DE REDACCIÓN AMPLIADO

Ginebra, 8 y 9 de enero de 2014

REVISIÓN PARCIAL DE LAS DIRECTRICES DE EXAMEN DEL melón
(DOCUMENTO TG/104/5)

Documento preparado por la Oficina de la Unión

Descargo de responsabilidad: el presente documento no constituye
un documento de política u orientación de la UPOV

 En su cuadragésima séptima sesión, celebrada en Nagasaki (Japón) del 20 al 24 de mayo de 2013, el Grupo de Trabajo Técnico sobre Hortalizas (TWV) examinó la revisión parcial de las directrices de examen del melón sobre la base del documento TG/104/5 (véanse los párrafos 76 a 78 del documento TWV/47/34 “*Report*”).

 La estructura del presente documento es la siguiente:

[Propuesta de revisión de los caracteres de agrupamiento que figuran en el capítulo 5.3 1](#_Toc375040482)

[Propuesta de revisión del capítulo 7 “Tabla de caracteres” 2](#_Toc375040483)

[Propuesta de revisión de los caracteres 69 a 76 2](#_Toc375040484)

[Propuesta de revisión del capítulo 8 “Explicaciones de la tabla de caracteres” 10](#_Toc375040485)

[Propuesta de inclusión de un formato revisado para los caracteres de resistencia a las enfermedades en el capítulo 8.2 10](#_Toc375040486)

[Propuesta de revisión del capítulo 9 “Bibliografía” 41](#_Toc375040487)

[Propuesta de revisión del capítulo 10 “Cuestionario técnico” 41](#_Toc375040488)

[Sección 5: caracteres del cuestionario técnico seleccionados de la tabla de caracteres 41](#_Toc375040489)

[Sección 7: incorporación de nuevos caracteres en el punto 7.3.1 41](#_Toc375040490)

 Las propuestas de revisión se recogen en el Anexo del presente documento.

[Sigue el Anexo]

## Propuesta de revisión de los caracteres de agrupamiento que figuran en el capítulo 5.3

*Texto actual:*

a) Inflorescencia: expresión del sexo (en plena floración) (carácter 12)

b) Fruto: forma en sección longitudinal (carácter 28)

c) Fruto: color de fondo de la piel (carácter 29)

d) Fruto: verrugas (carácter 38)

e) Fruto: surcos (carácter 43)

f) Fruto: formación suberosa (carácter 48)

g) Fruto: color principal de la pulpa (carácter 54)

h) Semilla: longitud (carácter 60)

i) Semilla: color (carácter 63)

*Nuevo texto propuesto:*

a) Inflorescencia: expresión del sexo (en plena floración) (carácter 12)

b) Fruto: forma en sección longitudinal (carácter 28)

c) Fruto: color de fondo de la piel (carácter 29)

d) Fruto: verrugas (carácter 38)

e) Fruto: surcos (carácter 43)

f) Fruto: formación suberosa (carácter 48)

g) Fruto: color principal de la pulpa (carácter 54)

h) Semilla: longitud (carácter 60)

i) Semilla: color (carácter 63)

j) Resistencia a la raza 0 del *Fusarium oxysporum* f. sp. *melonis* (carácter 69.1)

k) Resistencia a la raza 1 del *Fusarium oxysporum* f. sp. *melonis* (carácter 69.2)

l) Resistencia a la raza 2 del *Fusarium oxysporum* f. sp. *melonis* (carácter 69.3)

## Propuesta de revisión del capítulo 7 “Tabla de caracteres”

### Propuesta de revisión de los caracteres 69 a 76

*Texto actual:*

|  |  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| 69.(+) | VG | Resistance to *Fusarium oxysporum* f. sp. *melonis* | Résistance à *Fusarium oxysporum* f. sp. *melonis* | Resistenz gegen *Fusarium oxysporum* f. sp. *melonis* | Resistencia al *Fusarium oxysporum* f. sp. *melonis* |  |  |
| **QL** |  | ------------------------ | -------------------------- | -------------------------- | ------------------------ | --------------------------- | ------- |
| **69.1** |  | **Race 0** | **Pathotype 0** | **Pathotyp 0** | **Raza 0** |  |  |
|  |  | absent | absente | fehlend | ausente | Jaune Canari 2 | 1 |
|  |  | present | présente | vorhanden | presente | Jador, Joker, Védrantais | 9 |
|  |  | ------------------------ | -------------------------- | -------------------------- | ------------------------ | --------------------------- | ------- |
| 69.2 |  | Race 1 | Pathotype 1 | Pathotyp 1 | Raza 1 |  |  |
|  |  | absent | absente | fehlend | ausente | Jaune Canari 2, Védrantais | 1 |
|  |  | present | présente | vorhanden | presente | Jador, Joker | 9 |
|  |  | ------------------------ | -------------------------- | -------------------------- | ------------------------ | --------------------------- | ------- |
| 69.3 |  | Race 2 | Pathotype 2 | Pathotyp 2 | Raza 2 |  |  |
|  |  | absent | absente | fehlend | ausente | Jaune Canari 2, Joker | 1 |
|  |  | present | présente | vorhanden | presente | Jador, Védrantais | 9 |
|  |  | ------------------------ | -------------------------- | -------------------------- | ------------------------ | --------------------------- | ------- |
| **69.4 (+)** |  | Race 1-2  | Pathotype 1-2 | Pathotyp 1-2 | Raza 1-2  |  |  |
|  |  | absent | absente | fehlend | ausente | Jaune Canari 2 Joker, Védrantais | 1 |
|  |  | present | présente | vorhanden | presente | Jador | 9 |

*Nuevo texto propuesto:*

|  |  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| 69.(+) | VG | Resistance to *Fusarium oxysporum* f. sp. *melonis* | Résistance à *Fusarium oxysporum* f. sp. *melonis* | Resistenz gegen *Fusarium oxysporum* f. sp. *melonis* | Resistencia al *Fusarium oxysporum* f. sp. *melonis* |  |  |
|  |  | ------------------------ | -------------------------- | -------------------------- | ------------------------ | --------------------------- | ------- |
| 69.1 (\*) |  | **Race 0** | **Race 0** | **Pathotyp 0** | **Raza 0** |  |  |
| **QL** |  | absent | absente | fehlend | ausente | Jaune Canari 2 | 1 |
|  |  | present | présente | vorhanden | presente | Jador, Védrantais | 9 |
|  |  | ------------------------ | -------------------------- | -------------------------- | ------------------------ | --------------------------- | ------- |
| 69.2 (\*) |  | Race 1 | Race 1 | Pathotyp 1 | Raza 1 |  |  |
| **QL** |  | absent | absente | fehlend | ausente | Jaune Canari 2, Védrantais | 1 |
|  |  | present | présente | vorhanden | presente | Arapaho, Jador, Rubbens | 9 |
|  |  | ------------------------ | -------------------------- | -------------------------- | ------------------------ | --------------------------- | ------- |
| 69.3 (\*) |  | Race 2 | Race 2 | Pathotyp 2 | Raza 2 |  |  |
| **QL** |  | absent | absente | fehlend | ausente | Arapaho, Jaune Canari 2, Rubbens | 1 |
|  |  | present | présente | vorhanden | presente | Anasta, Cléo, Jador, Védrantais,  | 9 |
|  |  | ------------------------ | -------------------------- | -------------------------- | ------------------------ | --------------------------- | ------- |
| **69.4 (+)** |  | **Race 1.2**  | **Race 1.2** | **Pathotyp 1.2** | **Raza 1.2**  |  |  |
| **QN** |  | susceptible | sensible | anfällig | susceptible | Jaune Canari 2, Védrantais, Virgos | 1 |
|  |  | moderately resistant | moyennement résistant | mäßig resistent | moderadamente resistente | Lunasol | 2 |
|  |  | highly resistant | hautement résistant | hochresistent | altamente resistente | Dinero, Isabelle | 3 |

*Texto actual:*

|  |  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| 70.(+)QN | VG | Resistance to *Sphaerotheca fuliginea* *(Podosphaera xanthii)* (Powdery mildew) | Résistance à *Sphaerotheca fuliginea* *(Podosphaera xanthii)* (oïdium) | Resistenz gegen *Sphaerotheca fuliginea* *(Podosphaera xanthii* (Echter Mehltau) | Resistencia a *Sphaerotheca fuliginea* *(Podosphaera xanthii)* (Oidio) |  |  |
|  |  | ------------------------ | -------------------------- | -------------------------- | ------------------------ | --------------------------- | ------- |
| **70.1** |  | **Race 1** | **Pathotype 1** | **Pathotyp 1** | **Raza 1** |  |  |
|  |  | susceptible | sensible | anfällig | susceptible | Alpha, Boneto, Delta, Jerac  | 1 |
|  |  | moderately resistant | moyennement résistant | mäßig resistent | moderadamente resistente | Escrito | 2 |
|  |  | highly resistant | hautement résistant | hochresistent | altamente resistente | Cézanne, Anasta, Théo | 3 |
|  |  | ------------------------ | -------------------------- | -------------------------- | ------------------------ | --------------------------- | ------- |
| **70.2** |  | **Race 2** | **Pathotype 2** | **Pathotyp 2** | **Raza 2** |  |  |
|  |  | susceptible | sensible | anfällig | susceptible | Boneto, Galoubet | 1 |
|  |  | moderately resistant | moyennement résistant | mäßig resistent | moderadamente resistente | Flores, Enzo, Escrito | 2 |
|  |  | highly resistant | hautement résistant | hochresistent | altamente resistente | Anasta, Cézanne, Théo  | 3 |
| **70.3** |  | ------------------------ | -------------------------- | -------------------------- | ------------------------ | --------------------------- | ------- |
|  |  | **Race 5** | **Pathotype 5** | **Pathotyp 5** | **Raza 5** |  |  |
|  |  | susceptible | sensible | anfällig | susceptible | Védrantais | 1 |
|  |  | moderately resistant | moyennement résistant | mäßig resistent | moderadamente resistente | Enzo, Flores | 2 |
|  |  | highly resistant | hautement résistant | hochresistent | altamente resistente | Gaetano, Lucas, Théo | 3 |

*Nuevo texto propuesto:*

|  |  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| 70.(+) | VG | Resistance to *Podosphaera xanthii (Sphaerotheca fuliginea)* (Powdery mildew) | Résistance à *Podosphaera xanthii (Sphaerotheca fuliginea)* (oïdium) | Resistenz gegen *Podosphaera xanthii (Sphaerotheca fuliginea)* (Echter Mehltau) | Resistencia a *Podosphaera xanthii (Sphaerotheca fuliginea)* (Oidio) |  |  |
|  |  | ------------------------ | -------------------------- | -------------------------- | ------------------------ | --------------------------- | ------- |
| **70.1** |  | **Race 1** | **Race 1** | **Pathotyp 1** | **Raza 1** |  |  |
| **QN** |  | susceptible | sensible | anfällig | susceptible | Jaune Canari 2, Védrantais | 1 |
|  |  | moderately resistant | moyennement résistant | mäßig resistent | moderadamente resistente | Escrito | 2 |
|  |  | highly resistant | hautement résistant | hochresistent | altamente resistente | Anasta,Cézanne,  | 3 |
|  |  | ------------------------ | -------------------------- | -------------------------- | ------------------------ | --------------------------- | ------- |
| **70.2** |  | **Race 2** | **Race 2** | **Pathotyp 2** | **Raza 2** |  |  |
| **QN** |  | susceptible | sensible | anfällig | susceptible | Galoubet, Védrantais | 1 |
|  |  | moderately resistant | moyennement résistant | mäßig resistent | moderadamente resistente | Escrito, Pendragon | 2 |
|  |  | highly resistant | hautement résistant | hochresistent | altamente resistente | Anasta, Cézanne | 3 |
|  |  | ------------------------ | -------------------------- | -------------------------- | ------------------------ | --------------------------- | ------- |
| **70.3** |  | **Race 3** | **Race 3** | **Pathotyp 3** | **Raza 3** |  |  |
| **QN** |  | susceptible | sensible | anfällig | susceptible | Védrantais | 1 |
|  |  | moderately resistant | moyennement résistant | mäßig resistent | moderadamente resistente | Nettuno | 2 |
|  |  | highly resistant | hautement résistant | hochresistent | altamente resistente | Batista, Godiva  | 3 |
|  |  | ------------------------ | -------------------------- | -------------------------- | ------------------------ | --------------------------- | ------- |
| **70.4** |  | **Race 5** | **Race 5** | **Pathotyp 5** | **Raza 5** |  |  |
| **QN** |  | susceptible | sensible | anfällig | susceptible | Védrantais | 1 |
|  |  | moderately resistant | moyennement résistant | mäßig resistent | moderadamente resistente | Hugo, Pendragon | 2 |
|  |  | highly resistant | hautement résistant | hochresistent | altamente resistente | Arapaho | 3 |
|  |  | ------------------------ | -------------------------- | -------------------------- | ------------------------ | --------------------------- | ------- |
| **70.5** |  | **Race 3-5** | **Race 3-5** | **Pathotyp 3-5** | **Raza 3-5** |  |  |
| **QN** |  | susceptible | sensible | anfällig | susceptible | Védrantais | 1 |
|  |  | moderately resistant | moyennement résistant | mäßig resistent | moderadamente resistente | Cisco | 2 |
|  |  | highly resistant | hautement résistant | hochresistent | altamente resistente | 90625 | 3 |

*Texto actual:*

|  |  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| **71.(+)** | **VG** | **Resistance to *Erysiphe cichoracearum**(Golovinomyces cichoracearum)* Race 1 (Powdery mildew)** | **Résistance à *Erysiphe cichoracearum**(Golovinomyces cichoracearum)* Pathotype 1 (oïdium)** | **Resistenz gegen *Erysiphe cichoracearum**(Golovinomyces cichoracearum)* Pathotyp 1 (Echter Mehltau)** | **Resistencia a *Erysiphe cichoracearum**(Golovinomyces cichoracearum)* Raza 1 (Oidio)** |  |  |
| **QN** |  | susceptible | sensible | anfällig | susceptible | Bastion, Boneto | 1 |
|  |  | moderately resistant | moyennement résistant | mäßig resistent | moderadamente resistente | Flores, Anasta | 2 |
|  |  | highly resistant | hautement résistant | hochresistent | altamente resistente | Cézanne, Heliobel, Théo | 3 |

*Nuevo texto propuesto:*

|  |  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| **71.(+)** | **VG** | **Resistance to *Golovinomyces cichoracearum* *(Erysiphe cichoracearum)* Race 1 (Powdery mildew)** | **Résistance à *Golovinomyces cichoracearum* *(Erysiphe cichoracearum)*Race 1 (oïdium)** | **Resistenz gegen *Golovinomyces cichoracearum* *(Erysiphe cichoracearum*Pathotyp 1 (Echter Mehltau)** | **Resistencia a *Golovinomyces cichoracearum* *(Erysiphe cichoracearum)*Raza 1 (Oidio)** |  |  |
| **QN** |  | susceptible | sensible | anfällig | susceptible | Escrito, Score, Védrantais | 1 |
|  |  | moderately resistant | moyennement résistant | mäßig resistent | moderadamente resistente | Anasta | 2 |
|  |  | highly resistant | hautement résistant | hochresistent | altamente resistente | Heliobel | 3 |

*Texto actual:*

|  |  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| 72.(+) | VG | Resistance to colonization by *Aphis gossypii* | Résistance à la colonisation par *Aphis gossypii* | Resistenz gegen Befall durch *Aphis gossypii* | Resistencia a la colonización por *Aphis gossypii* |  |  |
| **QL** |  | absent | absente | fehlend | ausente | Charentais | 1 |
|  |  | present | présente | vorhanden | presente | AR, Margot, Top Mark | 9 |

*Nuevo texto propuesto:*

|  |  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| 72.(+) | VG | Resistance to colonization by *Aphis gossypii* | Résistance à la colonisation par *Aphis gossypii* | Resistenz gegen Befall durch *Aphis gossypii* | Resistencia a la colonización por *Aphis gossypii* |  |  |
| **QL** |  | absent | absente | fehlend | ausente | Védrantais | 1 |
|  |  | present | présente | vorhanden | presente | AR Hale’s Best Jumbo, AR Top Mark, Godiva,Heliobel, Virgos | 9 |

*Texto actual:*

|  |  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| 73.(+) | VG | Resistance to Zucchini Yellow Mosaic Virus (ZYMV)Race F | Résistance au virus de la mosaïque jaune de la courgette (ZYMV)Pathotype F | Resistenz gegen Zucchinigelb-mosaikvirus (ZYMV), Pathotyp F | Resistencia al virus del mosaico amarillo del calabacín (ZYMV)Raza F |  |  |
| **QL** |  | absent | absente | fehlend | ausente | Alpha, Boule d’Or,Cantor, Doublon | 1 |
|  |  | present | présente | vorhanden | presente | Eloro, Hermes, Védrantais  | 9 |

*Nuevo texto propuesto:*

|  |  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| 73.(+) | VG | Resistance to *Zucchini yellow mosaic virus* (ZYMV) | Résistance au virus de la mosaïque jaune de la courgette (ZYMV) | Resistenz gegen Zucchinigelb-mosaikvirus (ZYMV) | Resistencia al virus del mosaico amarillo del calabacín (ZYMV) |  |  |
| **QL** |  | absent | absente | fehlend | ausente | Cardillo, Généris, Jador, Védrantais | 1 |
|  |  | present | présente | vorhanden | presente | Hannah’s Choice, Lunaduke | 9 |

*Texto actual:*

|  |  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| **74. (+)** | **VG** | **Resistance to Papaya Ring Spot Virus (PRSV)** | **Résistance au virus des taches annulaires du papayer**  | **Resistenz gegen Papayaringflecken-virus (PRSV)** | **Resistencia al virus de la mancha anular del papayo (PRSV)** |  |  |
| **QL** |  | ------------------------ | -------------------------- | -------------------------- | ------------------------ | --------------------------- | ------- |
| **74.1** |  | **Race GVA**  | **Pathotype GVA**  | **Pathotyp GVA** | **Raza GVA**  |  |  |
|  |  | absent | absente | fehlend | ausente | Védrantais | 1 |
|  |  | present | présente | vorhanden | presente | WMRV 29, 72025 | 9 |
|  |  | ------------------------ | -------------------------- | -------------------------- | ------------------------ | --------------------------- | ------- |
| **74.2** |  | **Race E2** | **Pathotype E2** | **Pathotyp E2** | **Raza E2** |  |  |
|  |  | absent | absente | fehlend | ausente | Védrantais, 72025 | 1 |
|  |  | present | présente | vorhanden | presente | WMRV 29 | 9 |

*Nuevo texto propuesto:*

|  |  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| **74. (+)** | **VG** | **Resistance to Papaya ringspot virus (PRSV)** | **Résistance au virus des taches annulaires du papayer (PRSV)** | **Resistenz gegen Papayaringflecken-virus (PRSV)** | **Resistencia al virus de la mancha anular del papayo (PRSV)** |  |  |
|  |  | ------------------------ | -------------------------- | -------------------------- | ------------------------ | --------------------------- | ------- |
| **74.1** |  | **Guadeloupe strain** | **Souche Guadeloupe** | **Pathotyp Guadeloupe** | **Cepa Guadeloupe** |  |  |
| **QL** |  | absent | absente | fehlend | ausente | Védrantais | 1 |
|  |  | present | présente | vorhanden | presente | Hannah’s Choice | 9 |
|  |  | ------------------------ | -------------------------- | -------------------------- | ------------------------ | --------------------------- | ------- |
| **74.2** |  | **E2 strain** | **Souche E2** | **Pathotyp E2** | **Cepa E2** |  |  |
| **QL** |  | absent | absente | fehlend | ausente | Hannah’s Choice, Védrantais  | 1 |
|  |  | present | présente | vorhanden | presente | WMR29 | 9 |

*Texto actual:*

|  |  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| 75.(+) | VG | Resistance to Muskmelon Necrotic Spot Virus (MNSV)Race E8 | Résistance au virus de la criblure du melon (MNSV)Pathotype E8 | Resistenz gegen Netzmelonen-nekrosefleckenvirus (MNSV), Pathotyp E8 | Resistencia al virus del cribado del melón (MNSV)Raza E8 |  |  |
| **QL** |  | absent | absente | fehlend | ausente | Védrantais | 1 |
|  |  | present | présente | vorhanden | presente | Primal, VA 435 | 9 |

*Nuevo texto propuesto:*

|  |  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| **75.(+)** | **VG** | **Resistance to *Melon necrotic spot virus* (MNSV)E8 strain** | **Résistance au virus de la criblure du melon (MNSV)Souche E8** | **Resistenz gegen Netzmelonen-nekrosefleckenvirus (MNSV)Pathotyp E8** | **Resistencia al virus del cribado del melón (MNSV)Cepa E8** |  |  |
| **QL** |  | absent | absente | fehlend | ausente | Védrantais | 1 |
|  |  | present | présente | vorhanden | presente | Cyro, Primal, Yellow Fun, Virgos | 9 |

*Texto actual:*

|  |  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| 76.(+) | VG | Resistance to Cucumber Mosaic Virus (CMV) | Résistance au virus de la mosaïque du concombre (CMV) | Resistenz gegen Gurkenmosaikvirus (CMV) | Resistencia al virus del mosaico del pepino (CMV) |  |  |
| **QL** |  | absent | absente | fehlend | ausente | Cézanne, Dalton | 1 |
|  |  | present | présente | vorhanden | presente | Lunaduke | 9 |

*Nuevo texto propuesto:*

|  |  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| **76.(+)** | **VG** | **Resistance to *Cucumber mosaic virus* (CMV)** | **Résistance au virus de la mosaïque du concombre (CMV)** | **Resistenz gegen Gurkenmosaikvirus (CMV)** | **Resistencia al virus del mosaico del pepino (CMV)** |  |  |
| **QL** |  | absent | absente | fehlend | ausente | Védrantais | 1 |
|  |  | present | présente | vorhanden | presente | Virgos, Lunaduke | 9 |

## Propuesta de revisión del capítulo 8 “Explicaciones de la tabla de caracteres”

### Propuesta de inclusión de un formato revisado para los caracteres de resistencia a las enfermedades en el capítulo 8.2

Véase la página siguiente (el texto actual y el nuevo texto propuesto se exponen en páginas opuestas).

Propuesta de inclusión de un formato revisado para los caracteres de resistencia a las enfermedades

(el texto actual y el nuevo texto propuesto se exponen en páginas opuestas)

*Texto actual:*

Ads. 69.1 - 69.3: Resistencia a las razas 0, 1 y 2 del *Fusarium oxysporum* f. sp. *melonis*

Mantenimiento de las razas

Tipo de medio: en medio agar de 22° a 25°C

Condiciones especiales: transplante de las razas todos los meses

Ejecución del examen

Estado de desarrollo de las plantas: cotiledones expandidos

Temperatura: diurna: 24°C, nocturna: 18°C

Luz: 10 - 12 horas por día

Método de cultivo: en placas petri en cámaras climáticas

Método de inoculación: inmersión del sistema radicular en una suspensión de hongos en medio líquido

Duración del examen

- de la siembra a la inoculación: 10-15 días

- de la inoculación a evaluación: 20 días, a la muerte de las plantas susceptibles

Número de plantas examinadas: 30 plantas

Observaciones: las plantas se cultivarán y se transplantarán en arena esterilizada, y serán regadas con una solución nutritiva

*Nuevo texto propuesto:*

Ads. 69.1 - 69.3: Resistencia a las razas 0, 1 y 2 del *Fusarium oxysporum* f. sp. *melonis* (Fom)

|  |  |
| --- | --- |
| 1. Agentes patógenos | *Fusarium oxysporum* f. sp. *melonis* |
| 2. Estado de cuarentena | no |
| 3. Especies huéspedes | *Cucumis melo* |
| 4. Fuente del inóculo | GEVES (FR), Naktuinbouw (NL) |
| 5. Aislado | Fom: 0, Fom: 1, Fom: 2 |
| 6. Establecimiento de la identidad del aislado | utilizar variedades diferenciales:  |

|  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- |
|  | *Gen* | Raza 0 | Raza 1 | Raza 2 |
| **Charentais T** |  | S | S | S |
| **Védrantais** | *Fom-1* | R | S | R |
| **Charentais Fom-2** | *Fom-2* | R | R | S |
| **Isabelle, Jador** |  | R | R | R |

|  |  |
| --- | --- |
| 7. Establecimiento de la capacidad patógena | utilizar variedades de melón susceptibles |
| 8. Multiplicación del inóculo |  |
| 8.1 Medio de multiplicación | en medio agar (por ejemplo, papa-dextrosa-agar) |
| 8.2 Variedad para la multiplicación | - |
| 8.3 Estado de desarrollo en el momento de la inoculación | - |
| 8.4 Medio de inoculación | en medio líquido |
| 8.5 Método de inoculación | - |
| 8.6 Cosecha del inóculo | - |
| 8.7 Comprobación del inóculo cosechado | - |
| 8.8 Período de conservación/viabilidad del inóculo | - |
| 9. Formato del examen |  |
| 9.1 Número de plantas por genotipo | 20 como mínimo |
| 9.2 Número de réplicas | por ejemplo, 3 |
| 9.3 Variedades de control | Jaune Canari 2 (susceptible), Vedrantais, Arapaho, Rubbens, Anasta, Cleo (resistente, dependiendo de la raza considerada) |

|  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- |
|  | *Gen* | Raza 0 | Raza 1 | Raza 2 |
| **Jaune Canari 2** |  | S | S | S |
| **Védrantais** | *Fom-1* | R | S | R |
| **Arapaho, Rubbens** | *Fom-2* | R | R | S |
| **Anasta, Cleo** |  | R | R | R |

|  |  |
| --- | --- |
| 9.4 Diseño del ensayo | - |
| 9.5 Instalación del ensayo | invernadero o sala climatizada |
| 9.6 Temperatura | de 18 a 25 °C |
| 9.7 Luz | 12 horas |
| 9.8 Estación | cualquier estación |
| 9.9 Medidas especiales | opcional: sombra (sin luz solar directa durante las 12 horas posteriores a la inoculación) |
| 10. Inoculación |  |
| 10.1 Preparación del inóculo | cultivo aireado de 7 a 10 días p. ej., caldo Czapek-Doxalgunos aislados deben ser filtrados o centrifugadosel sedimento de esporas se dispone en suspensión en agua desmineralizada |
| 10.2 Cuantificación del inóculo | recuento de esporas ajustar a 106-107 por ml |
| 10.3 Estado de desarrollo en el momento de la inoculación | cotiledones expandidos |
| 10.4 Método de inoculación | inmersión del sistema radicular en una suspensión de hongos en medio líquidode 30 segundos como mínimo a 5 minutos |
| 10.5 Primera observación | 7 días después de la inoculación |
| 10.6 Segunda observación | de 14 a 20 días después de la inoculación |
| 10.7 Observaciones finales | 20 días después de la inoculación |
| 11. Observaciones |  |
| 11.1 Método | visual, comparativo |
| 11.2 Escala de observación |  |
| [1] ausente | retraso del crecimiento junto con amarilleo o marchitamiento de los cotiledones (útil para evaluar la intensidad de la infección), posible pardeamiento de los vasos internos, muerte de la planta |
| [9] presente | sin síntomas |
| 11.3 Validación del ensayo | en variedades estándar |
| 11.4 Fueras de tipo | - |
| 12. Interpretación de los datos en función de los niveles de los caracteres de la UPOV | QL |
| 13. Puntos de control esenciales | En el caso de la raza 1.2 deberá emplearse el protocolo modificado que figura en la página siguiente. |

*Texto actual:*

Ad. 69.4: Resistencia a las razas 1-2 del *Fusarium oxysporum* f. sp. *melonis*

Mantenimiento de las razas

Tipo de medio: en medio agar de 22 a 25°C

Condiciones especiales: transplante de las razas todos los meses

Ejecución del examen

Estado de desarrollo de las plantas: cotiledones expandidos

Temperatura: diurna: 24°C, nocturna: 18°C

Luz: 12 horas por día

Método de cultivo: en placas petri en cámaras climáticas

Método de inoculación: absorción de 700 ml de un cultivo de hongos muy diluido (30 a 50 veces)

Duración del examen

- de la siembra a la inoculación: 10 a 15 días

- de la inoculación a la evaluación: 3 semanas, hasta la muerte del control susceptible

Número de plantas examinadas: 30 plantas

Observaciones: deberá utilizarse un tipo de raza 1-2 moderadamente agresiva puesto que de este modo se mostrará probablemente más claramente la diferencia entre la presencia y ausencia de resistencia.

*Nuevo texto propuesto:*

Ad. 69.4: Resistencia a la raza 1.2 del *Fusarium oxysporum* f. sp. *melonis* (Fom)

|  |  |
| --- | --- |
| 1. Agente patógeno | *Fusarium oxysporum* f. sp. *melonis* |
| 2. Estado de cuarentena | no |
| 3. Especies huéspedes | *Cucumis melo* |
| 4. Fuente del inóculo | GEVES (FR), Naktuinbouw (NL) |
| 5. Aislado | Fom 1.2 (moderadamente agresiva): cepa TST |
| 6. Establecimiento de la identidad del aislado | utilizar variedades diferenciales: Védrantais, Virgos (susceptibles), Lunasol (moderadamente resistente), Dinero, Isabelle (altamente resistentes) |
| 7. Establecimiento de la capacidad patógena | utilizar variedades de melón susceptibles |
| 8. Multiplicación del inóculo |  |
| 8.1 Medio de multiplicación | en medio agar (por ejemplo, papa-dextrosa-agar) |
| 8.2 Variedad para la multiplicación | - |
| 8.3 Estado de desarrollo en el momento de la inoculación | - |
| 8.4 Medio de inoculación | en medio líquido |
| 8.5 Método de inoculación | - |
| 8.6 Cosecha del inóculo | - |
| 8.7 Comprobación del inóculo cosechado | - |
| 8.8 Período de conservación/viabilidad del inóculo | - |
| 9. Formato del examen |  |
| 9.1 Número de plantas por genotipo | 30 como mínimo |
| 9.2 Número de réplicas | por ejemplo, 3 |
| 9.3 Variedades de control |  |
| [1] susceptibles | Védrantais, Virgos |
| [2] moderadamente resistentes | Lunasol (el nivel más bajo aceptado) |
| [3] altamente resistentes | Dinero, Isabelle, Jador |
| 9.4 Diseño del ensayo |  |
| 9.5 Instalación del ensayo | invernadero o sala climatizada |
| 9.6 Temperatura | de 18 a 25 °C |
| 9.7 Luz | 12 horas como mínimo |
| 9.8 Estación | Cualquier estación en sala climatizada; en invernadero, téngase en cuenta el intenso efecto ambiental: el invierno podría ser demasiado severo y el verano, demasiado suave. |
| 9.9 Medidas especiales | sombra opcional (sin luz solar directa durante las 12 horas posteriores a la inoculación) |
| 10. Inoculación |  |
| 10.1 Preparación del inóculo | cultivo aireado de 7 a 10 días (p. ej., caldo Czapek-Dox) |
| 10.2 Cuantificación del inóculo | recuento de esporas (ajustar a 2.104- 105 por ml) |
| 10.3 Estado de desarrollo en el momento de la inoculación | cotiledones expandidos |
| 10.4 Método de inoculación | inmersión de las bandejas en una suspensión de esporas (700 ml para una bandeja con 25-30 plantas no desarraigadas) |
| 10.5 Primera observación | de 7 a 14 días después de la inoculación |
| 10.6 Segunda observación | de 14 a 21 días después de la inoculación |
| 10.7 Observaciones finales | de 21 a 28 días después de la inoculación |
| 11. Observaciones |  |
| 11.1 Método | visual, comparativo |
| 11.2 Escala de observación | síntomas: |
| [1] susceptible | Védrantais: retraso del crecimiento, amarilleo de los cotiledones, desecación, posible pardeamiento de los vasos internos, muerte de la planta |
| [2] moderadamente resistente | Pueden presentarse síntomas, pero con un nivel de expresión claramente menor que en la variedad susceptible de control.(el nivel más bajo de resistencia viene determinado por el comportamiento de Lunasol) |
| [3] altamente resistente | Pueden presentarse síntomas, pero con un nivel de expresión menor que en Lunasol, variedad de control moderadamente resistente. |
| 11.3 Validación del ensayo | en variedades estándar; Lunasol es intermedia y producirá un porcentaje de plantas enfermas (evaluación cuantitativa) |
| 11.4 Fueras de tipo | calibrar con Lunasol |
| 12. Interpretación de los datos en función de los niveles de los caracteres de la UPOV | QN |
| 13. Puntos de control esenciales | Deberá utilizarse un tipo de Fom 1.2 moderadamente agresivo puesto que de este modo se mostrará probablemente más claramente la diferencia entre la presencia y ausencia de resistencia.La raza Fom 1.2 del *Fusarium oxysporum* f. sp. *melonis* presenta dos tipos: Fom 1.2y (*yellowing*), que produce síntomas de amarilleo en las hojas, y Fom 1.2w (*wilting*), que produce síntomas de marchitamiento en las hojas. |

*Texto actual:*

Ads. 70.1 - 70.3: Resistencia a las razas 1, 2 y 5 del *Sphaerotheca fuliginea* (*Podosphaera xanthii*)

Ad. 71: Resistencia a la raza 1 del *Erysiphe cichoracearum* (*Golovinomyces cichoracearum*)

1. Inóculo

Producción de cotiledones

 Cotiledones que han de ser inoculados y examinados: se sembrará la semilla en turba desinfectada dentro de un invernadero en miniatura cerrado. Cuando se hayan expandido los cotiledones, se extraerán de la planta.

 Se desinfectarán los cotiledones sumergiéndolos durante tres minutos en una solución de cloruro de mercurio (0,05%). Se enjuagarán dos veces con agua esterilizada. Se secarán los cotiledones con una toalla de papel esterilizado, y se colocarán en placas petri con el medio siguiente:

 sucrosa 10 g

 manitol 20 g

 agar 5 g

 agua destinada 1 litro

Reproducción de las cepas

 Se esparcirán las conidias en los cotiledones, soplando sobre ellos. Se incubarán los cotiledones inoculados en placas petri a 23°C durante 14 horas, recibiendo luz, y a 18°C durante 10 horas en la oscuridad.

 De 9 a 11 días después de la inoculación, los cotiledones estarán cubiertos por esporas y podrán utilizarse como inóculo.

Mantenimiento de las razas

Tipo de medio: en cotiledones inoculados

Condiciones especiales: 17°C, bajo una intensidad de luz muy reducida. El tiempo de almacenamiento máximo es de 1 a 1,5 meses, después de la inoculación.

2. Ejecución del examen

Inoculación en discos de hoja (será utilizada como método corriente)

 Se extraen los discos de hoja, de 2 cm de diámetro, de plantas jóvenes y se colocan en cajas de poliestireno (180 x 125 mm, 54 discos de hoja por caja) en un medio (manitol 40g/l, benzamidazol 30 mg/l, agar 4 g/l). Los discos de hoja se inoculan al situar las cajas en la base de una torre de inoculación (altura: 1,00 m, diámetro 0,25 m).

 Se coloca un cotiledón, ya cubierto con el inóculo, en la parte superior de la torre y se sopla con una pipeta Pasteur para separar las esporas. Se esperan de uno a dos minutos hasta que las conidias caen por la torre y se posan en los discos de hoja. Los discos de hoja se mantienen en la oscuridad durante 24 horas cubriendo las cajas con una funda de polietileno negro. A continuación, las cajas se introducen en una cámara climatizada (20°C durante 14 horas, iluminada; 24°C durante 10 horas, en la oscuridad, cada día).

Duración del examen/número de plantas

 - de la inoculación a la evaluación: 10 días

 - número de plantas examinadas: 5

Evaluación

*Variedades fuertemente resistentes (Nota 3)*

0 los hongos no se han desarrollado

1 colonias aisladas (menos del 10% de la superficie del disco)

*Variedades moderadamente resistentes (*especialmente al *Erysiphe cichoracearum*

 *(Golovinomyces cichoracearum)) (Nota 2)*

2 colonias aisladas (más del 10% de la superficie del disco)

3 toda la superficie del disco está cubierta con una débil esporulación

*Variedades susceptibles (Nota 1)*

4 esporulación en toda la superficie del disco

5 esporulación intensa

Inoculación en plantas jóvenes (se utilizará como método complementario al método del disco, si es necesario)

 Se tomarán las esporas de un cotiledón ya cubierto con conidias y se depositarán en una hoja extraída de una planta joven. También se podrán soplar las esporas de un cotiledón utilizando el método mencionado anteriormente.

Evaluación

*Variedades fuertemente resistentes (Nota 3)*

0 los hongos no se han desarrollado

1 colonias aisladas (menos del 10% de las hojas)

*Variedades moderadamente resistentes* (especialmente al *Erysiphe cichoracearum*

 *(Golovinomyces cichoracearum)) (Nota 2)*

3 colonias aisladas (más del 10% de las hojas)

5 esporulación débil

*Variedades susceptibles (Nota 1)*

7 esporulación media

9 esporulación intensa

3. Huéspedes diferenciales

|  |  |  |
| --- | --- | --- |
|  | ***Sphaerotheca fuliginea* (*Podosphaera xanthii)*** | ***Erysiphe cichoracearum (Golovinomyces cichoracearum)*** |
|  | **raza 0** | **raza 1** | **raza 2** | **raza 4** | **raza 5** | **raza 0** | **raza 1** |
| Iran H | S | S | S | S | S | S | S |
| Védrantais | R | S | S | S | S | R | S |
| PMR 45 | R | R | S | S | S | R | S |
| WMR 29 | R | R | R | S | S | R | S |
| Edisto 47 | R | R | R | R | S | R | R |
| MR-1, PI 124112 | R | R | R | R | R | R | R |
| PMR 5 |  |  |  |  |  |  |  |
| Nantais Oblong | R | S | S | S | S | R | R |

S: susceptible (esporulación alta) R: resistente (esporulación baja)

*Nuevo texto propuesto:*

Ads. 70.1 - 70.3: Resistencia al *Podosphaera xanthii* (*Sphaerotheca fuliginea*) (oídio)Px (Sf)

Ad. 71: Resistencia a la raza 1 del *Golovinomyces cichoracearum (Erysiphe cichoracearum)* (oídio) Gc (Ec)

|  |  |
| --- | --- |
| 1. Agente patógeno | Oídio: razas 1, 2, 3, 5 y 3-5 del *Podosphaera xanthii* (*Sphaerotheca fuliginea*)Raza 1 del *Golovinomyces cichoracearum (Erysiphe cichoracearum)* |
| 2. Estado de cuarentena | no |
| 3. Especies huéspedes | *Cucumis melo* |
| 4. Fuente del inóculo | GEVES (FR) |
| 5. Aislado | Px: razas 1, 2, 3, 5 y 3-5; Gc: raza 1 |
| 6. Establecimiento de la identidad del aislado | en variedades diferenciales: |

|  |  |
| --- | --- |
|  | **Oídio** |
|  | ***Podosphaera xanthii* (*Sphaerotheca fuliginea)*** | ***Golovinomyces cichoracearum (Erysiphe cichoracearum)*** |
|  | **raza****1** | **raza****2** | **raza****3** | **raza****5** | **raza****3-5** | **raza 1** |
| **Védrantais** | S | S | S | S | S | S |
| **Nantais Oblong** | S | S | S | S | S | R |
| **PMR 45** | R | S | S | S | S | S |
| **Edisto 47, WMR 29** | R | R | R | S | S | S |
| **PI 124112, 90625** | R | R | R | R | R | R |
| **PMR 5** | R | R | S | R | S | R |
| **PI 414723** | R | R | IR | R | R/IR | R |

Leyenda: S susceptible (esporulación alta); R resistente (esporulación baja); IR moderadamente resistente.

|  |  |
| --- | --- |
| 7. Establecimiento de la capacidad patógena | utilizar variedades de melón susceptibles |
| 8. Multiplicación del inóculo |  |
| 8.1 Medio de multiplicación | se desprende un cotiledón y se dispone en una placa petri con agar al 0,35%-0,5% y manitol al 1%-2%; se puede añadir sacarosa al 1% |
| 8.2 Variedad para la multiplicación | variedad susceptible |
| 8.3 Estado de desarrollo en el momento de la inoculación | cotiledón joven, ya desplegado; desinfectar, por ejemplo, con cloruro de mercurio al 0,05% o lejía (NaClO + NaCl) al 3%-5% |
| 8.4 Medio de inoculación | aire |
| 8.5 Método de inoculación | esparcir las conidias sobre los cotiledones y soplar |
| 8.6 Cosecha del inóculo | emplear cotiledones con esporulación intensa |
| 8.7 Comprobación del inóculo cosechado | comprobar la presencia de esporas |
| 8.8 Período de conservación/viabilidad del inóculo | en el cotiledón, a 17-23 °C, bajo una intensidad de luz muy reducida; el tiempo de almacenamiento máximo es de 15 días, después de la inoculación.Observación: si se desea conservar durante más tiempo, inocular a pequeña escala con unas pocas esporas y almacenar a 14 °C con 12 horas de luz de baja intensidad al día |
| 9. Formato del examen |  |
| 9.1 Número de plantas por genotipo | 16 plantas como mínimo |
| 9.2 Número de réplicas | por ejemplo, 3 |
| 9.3 Variedades de control |  |

|  |  |
| --- | --- |
|  | **Oídio** |
|  | ***Podosphaera xanthii***  | ***Golovinomyces cichoracearum***  |
|  | **raza 1** | **raza 2** | **raza 3** | **raza 5** | **raza 3-5** | **raza 1** |
| susceptible | Jaune Canari 2, Védrantais | Galoubet, Védrantais | Védrantais | Védrantais | Védrantais | Védrantais |
| moderadamente resistente | Escrito | Escrito, Pendragon | Nettuno | Hugo, Pendragon | Cisco | Anasta |
| altamente resistente | Anasta, Cézanne | Anasta, Cézanne | Batista, Godiva | Arapaho | 90625 | Heliobel |

|  |  |
| --- | --- |
| 9.4 Diseño del ensayo | disponer los discos de hoja en agar al 0,4% con manitol al 1%‑4%; se puede añadir benzimidazol al 0,003% |
| 9.5 Instalación del ensayo | sala climatizada |
| 9.6 Temperatura | 20-24 °C |
| 9.7 Luz | de 12 a 24 horas de oscuridad tras la inoculación |
| 9.8 Estación | - |
| 9.9 Medidas especiales | Se necesita una torre de inoculación para lograr una distribución uniforme de las esporas secas. |
| 10. Inoculación |  |
| 10.1 Preparación del inóculo | - |
| 10.2 Cuantificación del inóculo | - |
| 10.3 Estado de desarrollo en el momento de la inoculación | Método corriente: discos de hoja, de 2 cm de diámetro, de plantas jóvenes.Método complementario (si resulta necesario): plantas jóvenes. |
| 10.4 Método de inoculación | Método corriente: en discos de hoja (se necesita una torre de inoculación para lograr una distribución uniforme de las esporas secas).Método complementario: tomar las esporas de un cotiledón cubierto con conidias y depositarlas en una hoja o soplar las esporas de un cotiledón. |
| 10.5 Primera observación | de 8 a 10 días después de la inoculación |
| 10.6 Segunda observación | - |
| 10.7 Observaciones finales | de 11 a 12 días después de la inoculación |
| 11. Observaciones | - |
| 11.1 Método | visual |
| 11.2 Escala de observación |  |
| [1] susceptible | esporulación media o intensa en toda la superficie del disco de hoja |
| [2] intermedia | esporulación débil en toda la superficie o colonias aisladas en más del 10% de la superficie |
| [3] resistente | colonias aisladas en menos del 10% de la superficie o ausencia de esporulación |
| 11.3 Validación del ensayo | en variedades de control |
| 11.4 Fueras de tipo | - |
| 12. Interpretación de los datos en función de los niveles de los caracteres de la UPOV | QN |
| 13. Puntos de control esenciales | - |

*Texto actual:*

Ad. 72: Resistencia a la colonización por *Aphis gossypii*

Mantenimiento de las cepas

Mantenimiento y multiplicación: en variedades susceptibles (Védrantais)

Condiciones especiales: baja densidad de ápidos para evitar que haya demasiados tipos alados. Creación de tipo sincrónico a fin de tener únicamente ápidos de la misma edad y, por lo tanto, en el mismo estadio de crecimiento de una planta.

Ejecución del examen

Fase de la planta: primera hoja que mide 2-3 cm

Temperatura: 21°C

Luz: 16 horas por día

Plantación: las plantas se siembran en arena, y se transplantan en la fase del cotiledón a tiestos llenos de abono

Modo de inoculación: depósito de 10 ápidos adultos y sin alas por planta

Duración del examen:

- de la siembra a la inoculación: 15-18 días

- de la inoculación a la evaluación: un día

Número de plantas examinadas: 30

Registro: - Presencia de resistencia = menos de 7 ápidos adultos por planta; huevos infrecuentes.

- Ausencia de resistencia = 9 ó 10 ápidos adultos por planta; huevos frecuentes.

 - Registro del número de ápidos por planta, 24 oras después de la inoculación.

*Nuevo texto propuesto:*

Ad. 72: Resistencia a la colonización por *Aphis gossypii*

|  |  |
| --- | --- |
| 1. Agente patógeno | *Aphis gossypii* |
| 2. Estado de cuarentena | no |
| 3. Especies huéspedes | *Cucumis melo* |
| 4. Fuente del inóculo | INRA GAFL (FR) |
| 5. Aislado | clon NM1 |
| 6. Establecimiento de la identidad del aislado | - |
| 7. Establecimiento de la capacidad patógena | en plantas susceptibles |
| 8. Multiplicación del inóculo |  |
| 8.1 Medio de multiplicación | plantas vivas (parásito obligado); por ejemplo, plantas jóvenes de melón o de pepino |
| 8.2 Variedad para la multiplicación | variedad susceptible (Corona, Védrantais, Ventura) |
| 8.3 Estado de desarrollo en el momento de la inoculación | fase de primera hoja (cuando mida aproximadamente 2‑3 cm) |
| 8.4 Medio de inoculación | - |
| 8.5 Método de inoculación | depositar un pedazo de hoja infestada (apreciación visual) o diez áfidos adultos ápteros por planta |
| 8.6 Cosecha del inóculo | - |
| 8.7 Comprobación del inóculo cosechado | - |
| 8.8 Período de conservación/viabilidad del inóculo | - |
| 9. Formato del examen |  |
| 9.1 Número de plantas por genotipo | 30 |
| 9.2 Número de réplicas | por ejemplo, 3 |
| 9.3 Variedades de control |  |
| [1] ausente | Védrantais |
| [9] presente | AR Hale’s Best Jumbo, AR Top Mark, Virgos |
| 9.4 Diseño del ensayo | - |
| 9.5 Instalación del ensayo | - |
| 9.6 Temperatura | 21-24 °C durante el día, 16-20 °C durante la noche |
| 9.7 Luz | 16 horas por día |
| 9.8 Estación | - |
| 9.9 Medidas especiales | - |
| 10. Inoculación |  |
| 10.1 Preparación del inóculo | - |
| 10.2 Cuantificación del inóculo | 10 áfidos adultos ápteros por planta como mínimo |
| 10.3 Estado de desarrollo en el momento de la inoculación | fase de primera hoja (cuando mida aproximadamente 2‑3 cm) |
| 10.4 Método de inoculación | depositar un pedazo de hoja infestada o diez áfidos adultos ápteros por planta |
| 10.5 Primera observación | de 1 a 4 días después de la inoculación |
| 10.6 Observaciones finales | de 5 a 10 días después de la inoculación |
| 11. Observaciones |  |
| 11.1 Método | visual (comparar con variedades estándar) |
| 11.2 Escala de observación |  |
| [1] ausente | 9 o 10 áfidos adultos por planta; larvas frecuentes, plantas cubiertas de áfidos, hojas arrugadas |
| [9] presente | menos de 7 áfidos adultos por planta; larvas infrecuentes.Observación: no es obligatorio realizar un recuento; se puede efectuar una evaluación visual del grado respectivo de colonización.  |
| 11.3 Validación del ensayo | en variedades estándar |
| 11.4 Fueras de tipo | - |
| 12. Interpretación de los datos en función de los niveles de los caracteres de la UPOV | QL |
| 13. Puntos de control esenciales | Baja densidad de áfidos para evitar que haya demasiados tipos alados. Creación de tipo sincrónico a fin de tener únicamente áfidos de la misma edad y, por lo tanto, en el mismo estadio de crecimiento en una planta.Normalmente, *Aphis gossypii* es una especie vivípara, pero puede producir huevos ocasionalmente (en otoño, en determinados cultivos). |

*Texto actual:*

Ad. 73: Resistencia a la raza F del virus del mosaico amarillo del calabacín (ZYMV)

A. INÓCULO

Mantenimiento de las cepas

Mantenimiento: 5°C y mantenido seco utilizando cloruro de calcio (anhidro)

Condiciones especiales: multiplicación previa del virus en una variedad no marchita (Védrantais) antes del examen

B. INOCULACIÓN E INCUBACIÓN

Ejecución del examen

Estadio de la planta: primera hoja emergente

Temperatura: diurna: 25°C, nocturna: 18 C

Luz: 12 horas por día

Modo de inoculación: inoculación mecánica mediante el frotamiento de cotiledones con inóculo

Duración del examen:

- de la siembra a la inoculación: 15 días

- de la inoculación a la evaluación: 15 días

Número de plantas examinadas: 30

C. SÍNTOMAS Y OBSERVACIONES

Dificultad de la evaluación: - los heterozigotos (Fn/Fn+) se marchitan y mueren más lentamente que los homocigotos (Fn/Fn)

 - utilizar el patotipo F de ZYMV

Variedades ejemplo:

Védrantais (Fn+/Fn+): mosaico (presencia de resistencia)

Cantor (Fn/Fn+): necrosis más lenta con marchitamiento (ausencia de resistencia)

Doublon (Fn/Fn): necrosis con marchitamiento (ausencia de resistencia)

*Nuevo texto propuesto:*

Ad. 73: Resistencia al virus del mosaico amarillo del calabacín (ZYMV)

|  |  |
| --- | --- |
| 1. Agente patógeno | Virus del mosaico amarillo del calabacín (ZYMV) |
| 2. Estado de cuarentena | no |
| 3. Especies huéspedes | *Cucumis melo* |
| 4. Fuente del inóculo | GEVES (FR) |
| 5. Aislado | una cepa F (p. ej., la cepa 1318 Fn) o una cepa NF (p. ej., la cepa E15) |
| 6. Establecimiento de la identidad del aislado | utilizar variedades estándar, *Flaccida necrosis* (Fn) en Généris (Zym+ / Fn) |
| 7. Establecimiento de la capacidad patógena | en variedades de melón susceptibles (como se ha indicado anteriormente) |
| 8. Multiplicación del inóculo |  |
| 8.1 Medio de multiplicación | - |
| 8.2 Variedad para la multiplicación | variedad susceptible (por ejemplo, Védrantais) |
| 8.3 Estado de desarrollo en el momento de la inoculación | aparición de la primera hoja |
| 8.4 Medio de inoculación | hojas frescas y secas homogeneizadas, en PBS con carborundo  |
| 8.5 Método de inoculación | frotamiento |
| 8.6 Cosecha del inóculo | en hojas con síntomas |
| 8.7 Comprobación del inóculo cosechado | - |
| 8.8 Período de conservación/viabilidad del inóculo | - |
| 9. Formato del examen |  |
| 9.1 Número de plantas por genotipo | 30 como mínimo |
| 9.2 Número de réplicas | por ejemplo 3 |
| 9.3 Variedades de control | Védrantais, Jador, Cardillo (susceptible), Hannah’s Choice, Lunaduke, PI 414723 (resistente) |
| 9.4 Diseño del ensayo | - |
| 9.5 Instalación del ensayo | cámara de cultivo |
| 9.6 Temperatura | de 22 a 25 °C durante el día y 18 °C durante la noche |
| 9.7 Luz | 12 horas |
| 9.8 Estación | cualquier estación |
| 9.9 Medidas especiales | - |
| 10. Inoculación |  |
| 10.1 Preparación del inóculo | solución tampón helada: hojas frescas homogeneizadas en PBS y carborundo |
| 10.2 Cuantificación del inóculo | - |
| 10.3 Estado de desarrollo en el momento de la inoculación | cotiledones expandidos o aparición de la primera hoja |
| 10.4 Método de inoculación | inoculación mecánica mediante el frotamiento de cotiledones con inóculo |
| 10.5 Primera observación | - |
| 10.6 Observaciones finales | de 14 a 15 días después de la inoculación |
| 11. Observaciones |  |
| 11.1 Método | visual, comparativo |
| 11.2 Escala de observación |  |

|  |  |  |
| --- | --- | --- |
| Resistencia al ZYMV | **ZYMV (cepa F)**p. ej., cepa 1318 Fn | **ZYMV (cepa NF)**p. ej., cepa E15 |
| 1 | ausente | Mosaico sin marchitamiento | Mosaico sin marchitamiento |
| Necrosis con marchitamiento lento(necrosis flácida) |
| Necrosis con marchitamiento rápido (necrosis flácida) |
| 9 | presente | Lesiones sistémicas cloróticas o necróticas y, posiblemente, necrosis apical |
| 9 | presente | Sin síntomas |

|  |  |
| --- | --- |
| 11.3 Validación del ensayo | en variedades estándar |
| 11.4 Fueras de tipo | - |
| 12. Interpretación de los datos en función de los niveles de los caracteres de la UPOV | QL |
| 13. Puntos de control esenciales | Los tres diferentes fenotipos asociados a la susceptibilidad a la cepa F del ZYMV están vinculados al gen Fn.El gen Zym ejerce epistasia sobre el gen Fn.El gen Fn modifica la expresión de los síntomas de susceptibilidad de la cepa F: Fn/Fn se asocia a necrosis con marchitamiento rápido (necrosis flácida); Fn/Fn+ se asocia a la misma reacción, pero más lenta. La necrosis flácida es una forma de hipersensibilidad sistémica que se interpreta como susceptibilidad.El gen Fn no influye en la expresión de los síntomas en las variedades resistentes. |

*Texto actual:*

Ad. 74: Resistencia a las razas GVA y E2 del virus de la mancha anular del papayo (PRSV)

A. INÓCULO

Mantenimiento de las cepas

Mantenimiento: 5°C y mantenido seco utilizando cloruro de calcio (anhidro)

Condiciones especiales: multiplicación previa del virus en una variedad susceptible (Védrantais) antes del examen

B. INOCULACIÓN E INCUBACIÓN

Ejecución del examen

Estadio de la planta: primera hoja emergente

Temperatura: diurna: 25°C, nocturna: 18°C

Luz: 12 horas por día

Modo de inoculación: inoculación mecánica mediante el frotamiento de cotiledones con inóculo

Duración del examen:

- de la siembra a la inoculación: 15 días

- de la inoculación a la evaluación: 15-20 días

Número de plantas examinadas: 30

C. SÍNTOMAS Y OBSERVACIONES

Identificación de dos cepas del virus PRSV y de los dos alelos en cuestión:

|  |  |  |
| --- | --- | --- |
| Genotipos/Cepas | Cepa GVA | Cepa E2 |
| Védrantais(Prsv+) | Mosaico (vein-clearing) = ausencia de resistencia | Mosaico (vein-clearing)= ausencia de resistencia  |
| 72025(Prsv2) | - Ausencia de síntomas sistémicos- Lesiones necróticas locales en los cotiledones (irregulares) = presencia de resistencia | - Necrosis apical = Necrosis de la planta en lugar de lesiones locales: ausencia de resistencia |
| WMRV 29(Prsv1) | - Ausencia de síntomas sistémicos- Lesiones necróticas locales de modo ocasional en los cotiledones= presencia de resistencia  | - Ausencia de síntomas sistémicos- Lesiones necróticas locales de modo ocasional en los cotiledones= presencia de resistencia |

*Nuevo texto propuesto:*

Ad. 74: Resistencia a la cepa Guadeloupe y a la cepa E2 del virus de la mancha anular del papayo (PRSV)

|  |  |
| --- | --- |
| 1. Agente patógeno | Virus de la mancha anular del papayo (PRSV) |
| 2. Estado de cuarentena | no |
| 3. Especies huéspedes | *Cucumis melo* |
| 4. Fuente del inóculo | INRA Pathology, Avignon (FR) |
| 5. Aislado | Cepa Guadeloupe y cepa E2 |
| 6. Establecimiento de la identidad del aislado |  |

|  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- |
| Gen Pvr | **Variedades estándar** | Síntomas  | Comportamiento frente a la **cepa** **Guadeloupe** del PRSV |
| alelo (Prv+) | **Védrantais** | Mosaico (aclaramiento de la nervadura)  | susceptible |
| alelo (Prv2) | **72-025, PI 414723**Hannah’s Choice | Ausencia de síntomas sistémicos o lesiones necróticas locales e irregulares en los cotiledones  | **resistente** |
| alelo (Prv1) | **WMR29** | Ausencia de síntomas sistémicosLesiones necróticas locales de modo ocasional en los cotiledones | **resistente** |

|  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- |
| Gen Pvr | **Variedades estándar** | Síntomas | Comportamiento frente a la **cepa E2** del PRSV |
| alelo (Prv+) | **Védrantais** | Mosaico (aclaramiento de la nervadura) | susceptible |
| alelo (Prv2) | **72-025, PI 414723**Hannah’s Choice | Necrosis apicalNecrosis de la planta en lugar de lesiones locales  | susceptible |
| alelo (Prv1) | **WMR29** | Ausencia de síntomas sistémicos o pocos síntomas sistémicos de clorosis y necrosisLesiones necróticas locales de modo ocasional en los cotiledones | **resistente** |

|  |  |
| --- | --- |
| 7. Establecimiento de la capacidad patógena | - |
| 8. Multiplicación del inóculo |  |
| 8.1 Medio de multiplicación | - |
| 8.2 Variedad para la multiplicación | multiplicación previa del virus en una variedad no marchita (Védrantais) antes del examen |
| 8.3 Estado de desarrollo en el momento de la inoculación | aparición de la primera hoja |
| 8.4 Medio de inoculación | PBS con carborundo |
| 8.5 Método de inoculación | frotamiento |
| 8.6 Cosecha del inóculo | hojas frescas o secas homogeneizadas en PBS y carborundo  |
| 8.7 Comprobación del inóculo cosechado | - |
| 8.8 Período de conservación/viabilidad del inóculo | - |
| 9. Formato del examen |  |
| 9.1 Número de plantas por genotipo | 30 como mínimo |
| 9.2 Número de réplicas | por ejemplo, 3 |
| 9.3 Variedades de control | Védrantais (susceptible), Hannah’s Choice (resistente a la cepa Guadalupe (Prv2 / Prv+)), WMR 29 (resistente a la cepa E2 (Prv1 / Prv+)) |
| 9.4 Diseño del ensayo | - |
| 9.5 Instalación del ensayo | - |
| 9.6 Temperatura | 25° C / 18 °C |
| 9.7 Luz | 12 horas |
| 9.8 Estación | - |
| 9.9 Medidas especiales | - |
| 10. Inoculación |  |
| 10.1 Preparación del inóculo | hojas frescas homogeneizadas en PBS y carborundo |
| 10.2 Cuantificación del inóculo | - |
| 10.3 Estado de desarrollo en el momento de la inoculación | aparición de la primera hoja |
| 10.4 Método de inoculación | inoculación mecánica mediante el frotamiento de cotiledones con inóculo |
| 10.5 Primera observación | 15 días después de la inoculación |
| 10.6 Observaciones finales | 20 días después de la inoculación |
| 11. Observaciones |  |
| 11.1 Método | visual, comparativo |
| 11.2 Escala de observación |  |

|  |  |  |
| --- | --- | --- |
| Resistencia a la **cepa Guadeloupe** del PRSV | Gen Pvr | Síntomas  |
| [1] ausente | alelo (Prv+) | Mosaico (aclaramiento de la nervadura)  |
| [9] presente | alelo (Prv2) | Ausencia de síntomas sistémicosLesiones necróticas locales e irregulares en los cotiledones  |
| [9] presente | alelo (Prv1) | Ausencia de síntomas sistémicosLesiones necróticas locales de modo ocasional en los cotiledones |

|  |  |  |
| --- | --- | --- |
| Resistencia a la **cepa E2** del PRSV | Gen Pvr | Síntomas |
| [1] ausente | alelo (Prv+) | Mosaico (aclaramiento de la nervadura) |
| [1] ausente | alelo (Prv2) | Necrosis apicalNecrosis de la planta en lugar de lesiones locales  |
| [9] presente | alelo (Prv1) | Ausencia de síntomas sistémicos o pocos síntomas sistémicos de clorosis y necrosisLesiones necróticas locales de modo ocasional en los cotiledones |

|  |  |
| --- | --- |
| 11.3 Validación del ensayo | en variedades estándar |
| 11.4 Fueras de tipo | - |
| 12. Interpretación de los datos en función de los niveles de los caracteres de la UPOV | QL |
| 13. Puntos de control esenciales | - |

*Texto actual:*

Ad. 75: Resistencia a la raza E8 del virus del cribado del melón (MNSV)

A. INÓCULO

Mantenimiento de las cepas

Mantenimiento: 5°C y mantenido seco utilizando cloruro de calcio (anhidro)

Condiciones especiales: multiplicación previa en una variedad susceptible (Védrantais) antes del examen

B. INOCULACIÓN E INCUBACIÓN

Ejecución del examen

Fase de la planta: primera hoja emergente

Temperatura: diurna: 25°C, nocturna: 18°C

Luz: 12 horas por día

Modo de inoculación: inoculación mecánica mediante el frotamiento de los cotiledones con inóculo

Duración del examen:

- de la siembra a la inoculación: 15 días

- de la inoculación a la evaluación: 8 días

Número de plantas examinadas: 30

C. SÍNTOMAS Y OBSERVACIONES

Plantas susceptibles: lesiones necróticas en los órganos inoculados (cotiledones)

Plantas resistentes: sin lesiones

*Nuevo texto propuesto:*

Ad. 75: Resistencia a la cepa E8 del virus del cribado del melón (MNSV)

|  |  |
| --- | --- |
| 1. Agente patógeno | Virus del cribado del melón (MNSV) |
| 2. Estado de cuarentena | - |
| 3. Especies huéspedes | *Cucumis melo* |
| 4. Fuente del inóculo | GEVES (FR) |
| 5. Aislado | Cepa E8 |
| 6. Establecimiento de la identidad del aislado | Védrantais (susceptible), PMR5, VA 435, Virgos (resistentes) |
| 7. Establecimiento de la capacidad patógena | en plantas susceptibles |
| 8. Multiplicación del inóculo |  |
| 8.1 Medio de multiplicación | planta viva |
| 8.2 Variedad para la multiplicación | multiplicación previa del virus en una variedad no marchita (Védrantais) antes del examen |
| 8.3 Estado de desarrollo en el momento de la inoculación | 10.3 |
| 8.4 Medio de inoculación | - |
| 8.5 Método de inoculación | 10.4 |
| 8.6 Cosecha del inóculo | 10.1 |
| 8.7 Comprobación del inóculo cosechado | en hojas con síntomas |
| 8.8 Período de conservación/viabilidad del inóculo | en variedades susceptibles |
| 9. Formato del examen |  |
| 9.1 Número de plantas por genotipo | 30 como mínimo |
| 9.2 Número de réplicas | por ejemplo, 3 |
| 9.3 Variedades de control | Védrantais (susceptible), Cyro, Primal, Virgos, Yellow Fun (resistentes) |
| 9.4 Diseño del ensayo | - |
| 9.5 Instalación del ensayo | cámara de cultivo |
| 9.6 Temperatura | 25 °C durante el día y 18 °C durante la noche, o 22 °C constantes |
| 9.7 Luz | 12 horas por día |
| 9.8 Estación | cualquier estación |
| 9.9 Medidas especiales | - |
| 10. Inoculación |  |
| 10.1 Preparación del inóculo | hojas frescas homogeneizadas en PBS y carborundo |
| 10.2 Cuantificación del inóculo | - |
| 10.3 Estado de desarrollo en el momento de la inoculación | cotiledones expandidos o aparición de la primera hoja |
| 10.4 Método de inoculación | inoculación mecánica mediante el frotamiento de los cotiledones con inóculo |
| 10.5 Observaciones finales | de 8 a 15 días después de la inoculación |
| 11. Observaciones |  |
| 11.1 Método | visual |
| 11.2 Escala de observación |  |
| [1] ausente | lesiones necróticas en los órganos inoculados, posible reacción sistémica (según las condiciones y las variedades empleadas), posible muerte de la planta |
| [9] presente  | sin lesiones |
| 11.3 Validación del ensayo | en variedades estándar |
| 11.4 Fueras de tipo | - |
| 12. Interpretación de los datos en función de los niveles de los caracteres de la UPOV | QL |
| 13. Puntos de control esenciales | - |

*Texto actual:*

Ad. 76: Resistencia al virus del mosaico del pepino (CMV)

A. INÓCULO

1. Solución triturada

Fosfato disódico (Na2HPO4, 12 H2O) (0,03M): 1,075 g

Dietilditiocarbonato de sodio (= DIECA) 0,2 g

Agua destilada qsp 100 ml

La solución de fosfato disódico puede almacenarse en un frigorífico. La solución deberá utilizarse en un plazo de 2 horas, una vez que se ha añadido el DIECA.

2. Triturado de las hojas

La fuente del inóculo procede de triturar las hojas frescas o desecadas en cloruro de calcio (anhidro) (CaCl2), en un mortero frío.

Se tritura 1 gramo de hojas con 4 ml de una solución de fosfato disódico a 5°C. Se añade carbón activo (0,5 g) y carborendum (0,4 g) por cada gramo de hojas. Tras el triturado, se pone el mortero en una cama de hielo.

Antes de utilizar las hojas secadas con CaCl2 para inocular un ensayo de planta, se multiplicará el inóculo en unas 10 plantas susceptibles que se utilizarán como inóculo.

3. Mantenimiento de las cepas

Las cepas del virus CMV pueden almacenarse durante varios años tras ser desecadas con el CaCl2 anhidro. Las hojas que muestren síntomas del mosaico deberán cortarse finamente con una cuchilla para ser puestas en pequeños receptáculos. Se aplicará una capa de cloruro de calcio (anhidro) (0,5 cm) en una caja de plástico y se cubrirá con papel de filtro. Los receptáculos se colocarán en esta capa. Se sellará la caja con cinta adhesiva y se colocará dentro de una bolsa de plástico bien cerrada, que se almacenará en un frigorífico a 5°C.

B. INOCULACIÓN E INCUBACIÓN

Los cotiledones o las hojas jóvenes deberán inocularse frotándolos con un dedo protegido por látex. Después de unos minutos, se enjuagarán los cotiledones con agua corriente. Las plantas se introducirán para su incubación en una cámara de cultivo (generalmente a una temperatura nocturna de 18ºC y diurna de 25ºC, con 12 a 14 horas de luz del día).

C. SÍNTOMAS Y OBSERVACIONES

Las cepas “comunes” del CMV muestran síntomas del virus del mosaico en plantas susceptibles una semana después de su inoculación. Las plantas resistentes no muestran síntomas.

Observaciones:

Cuando la intensidad luminosa y la luz solar no son suficiente (en invierno), las plantas resistentes (en particular la PI 161375) pueden presentar lesiones cloróticas en la primera hoja.

Cepas:

Se utilizarán cepas “comunes” (como la T1, P9) en lugar de las cepas “song” (14, T2).

|  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- |
|  |  | Cepas comunes CMV (T1, P9) | Cepas “song” CMV (14, T2) |
| Susceptible | Védrantais | mosaico | mosaico |
| Resistente | PI 161375 | sin síntomas | mosaico, lesiones cloróticas |
|  | Virgos |

La P9 muestra el mosaico “aucuba” en las variedades susceptibles

La P9 es menos agresiva que la T1

Es preferible utilizar Virgos en lugar de la PI 161375 (menor germinación, crecimiento más débil).

Observaciones, notas:

La resistencia genética es poligénica. Se utilizará una notación con clases. Es preferible utilizar las dos cepas P9 y T1 para tener una evaluación más adecuada de la resistencia.

La alta resistencia ofrece resistencia a todas las cepas comunes. Algunos genotipos pueden presentar resistencia a la P9 (sin síntomas) y una ligera susceptibilidad a la T1 (mosaico ligero).

*Nuevo texto propuesto:*

Ad. 76: Resistencia al virus del mosaico del pepino (CMV)

|  |  |
| --- | --- |
| 1. Agente patógeno | Virus del mosaico del pepino (CMV) |
| 2. Estado de cuarentena | no |
| 3. Especies huéspedes | *Cucumis melo* |
| 4. Fuente del inóculo | GEVES (FR) |
| 5. Aislado | Utilizar cepas “comunes” (p. ej., T1, P9) |
| 6. Establecimiento de la identidad del aislado | Védrantais, 72-025 (susceptibles), PI 161375, Virgos (resistentes) |
| 7. Establecimiento de la capacidad patógena | en variedades de melón susceptibles |
| 8. Multiplicación del inóculo | no utilizar hojas desecadas en CaCl2 para inocular, multiplicar el inóculo en plantas susceptibles |
| 8.1 Medio de multiplicación | planta viva |
| 8.2 Variedad para la multiplicación | variedad susceptible (por ejemplo, Védrantais) |
| 8.3 Estado de desarrollo en el momento de la inoculación | cotiledones expandidos o aparición de la primera hoja |
| 8.4 Medio de inoculación | solución tampón helada |
| 8.5 Método de inoculación | Inoculación por frotamiento. Opcional: después de unos minutos, enjuagar los cotiledones con agua corriente.  |
| 8.6 Cosecha del inóculo | en hojas con síntomas; por ejemplo, 1 g de hojas en 4 ml de tampón PBS 0,03 M con DIECA al 0,2% recién añadido e incorporación de carbón activado |
| 8.7 Comprobación del inóculo cosechado | - |
| 8.8 Período de conservación/viabilidad del inóculo | aproximadamente 2 horas |
| 9. Formato del examen |  |
| 9.1 Número de plantas por genotipo | 30 plantas como mínimo |
| 9.2 Número de réplicas | por ejemplo, 3 |
| 9.3 Variedades de control | Védrantais (susceptible), Lunaduke, Virgos (resistentes) |
| 9.4 Diseño del ensayo | - |
| 9.5 Instalación del ensayo | sala climatizada o invernadero |
| 9.6 Temperatura | 22 °C constantes |
| 9.7 Luz | 12 horas como mínimo |
| 9.8 Estación | cualquier estación en sala climatizada; en invernadero, el medio ambiente ejerce una gran influencia en la severidad del ensayo (más severo en invierno, demasiado suave en verano) |
| 9.9 Medidas especiales | - |
| 10. Inoculación |  |
| 10.1 Preparación del inóculo | Hojas frescas homogeneizadas en una solución tampón helada de PBS y carborundo (carbón activado), con DIECA al 0,2% recién añadido. |
| 10.2 Cuantificación del inóculo | - |
| 10.3 Estado de desarrollo en el momento de la inoculación | cotiledones expandidos o aparición de la primera hoja |
| 10.4 Método de inoculación | Inoculación por frotamiento. Después de unos minutos, enjuagar los cotiledones con agua corriente (cuando se utilice carbón activado). |
| 10.5 Observaciones finales | de 7 a 8 días después de la inoculación |
| 11. Observaciones |  |
| 11.1 Método | visual, comparativo |
| 11.2 Escala de observación |  |
| [1] ausente | Mosaico |
| [9] presente | Ausencia de síntomas o manchas necróticas o síntomas muy débiles si se trata de una cepa más agresiva, como la T1.*Observaciones:* La cepa P9 muestra el mosaico “aucuba” en las variedades susceptibles (síntomas agresivos).La cepa P9 es menos agresiva que la T1. |
| 11.3 Validación del ensayo | en variedades de control |
| 11.4 Fueras de tipo | - |
| 12. Interpretación de los datos en función de los niveles de los caracteres de la UPOV | QL |
| 13. Puntos de control esenciales | - Cuando la intensidad luminosa y la luz solar no son suficientes (en invierno), las plantas resistentes (en particular la PI 161375) pueden presentar lesiones cloróticas en la primera hoja.- Las semillas de Virgos suelen germinar mejor que las de PI 161375. - Songwhan Charmi = PI 161375: nombre de la variedad de melón en la que se identificó esta cepa. Las cepas “song” (p. ej. cepas “song” 14 y T2) vencen la resistencia a las cepas “comunes” de CMV.- Pueden producirse reacciones intermedias; la resistencia es poligénica. |

## Propuesta de revisión del capítulo 9 “Bibliografía”

Añadir las siguientes referencias bibliográficas al capítulo 9:

Bohn, G. W., Kishaba, A. N., McCreight, J. D., 1980: WMR 29 muskmelon breeding line. HortScience 15: pp 539-540

Henning, M. J., Munger, H. M., Jahn, M. M., 2005: Hannah's Choice F1: a new muskmelon hybrid with resistance to powdery mildew, Fusarium race 2, and potyviruses. HortScience 40:492-493

OECD, 2006: International Standards for Fruit and Vegetables – Commercial types of Melons. OECD publication, 96 pp.

Mention P., Cottet V. et al., 2011: Recognizing commercial melon and watermelon types - CTIFL publication. 203 pp.

## Propuesta de revisión del capítulo 10 “Cuestionario técnico”

### Sección 5: caracteres del cuestionario técnico seleccionados de la tabla de caracteres

Añadir los siguientes caracteres a la sección 5 “Caracteres de la variedad que se deben indicar”:

Resistencia a la raza 0 del *Fusarium oxysporum* f. sp. *melonis* (carácter 69.1)

Resistencia a la raza 1 del *Fusarium oxysporum* f. sp. *melonis* (carácter 69.2)

Resistencia a la raza 2 del *Fusarium oxysporum* f. sp. *melonis* (carácter 69.3)

### Sección 7: incorporación de nuevos caracteres en el punto 7.3.1

Añadir el texto siguiente a la sección 7 “Información complementaria que pueda facilitar el examen de la variedad”:

7.3.1 Resistencia a plagas y enfermedades (si es posible, sírvase especificar las razas o cepas)

|  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- |
|  |  | susceptible | moderadamente resistente | altamente resistente | no examinada |
| a) | raza 1.2 del *Fusarium oxysporum* f. sp. *melonis* (carácter 69.4) | [ ] | [ ] | [ ] | [ ] |
| b) | raza 1 del *Podosphaera xanthii* (ex *Sphaerotheca fuliginea*) (carácter 70.1) | [ ] | [ ] | [ ] | [ ] |
| c) | raza 2 del *Podosphaera xanthii* (ex *Sphaerotheca fuliginea*) (carácter 70.2) | [ ] | [ ] | [ ] | [ ] |
| d) | raza 3 del *Podosphaera xanthii* (ex *Sphaerotheca fuliginea*) (carácter 70.3) | [ ] | [ ] | [ ] | [ ] |
| e) | raza 5 del *Podosphaera xanthii* (ex *Sphaerotheca fuliginea*) (carácter 70.4) | [ ] | [ ] | [ ] | [ ] |
| f) | raza 3-5 del *Podosphaera xanthii* (ex *Sphaerotheca fuliginea*) (carácter 70.5) | [ ] | [ ] | [ ] | [ ] |
| g) | raza 1 del *Golovinomyces cichoracearum* (ex *Erysiphe cichoracearum*) (oídio) Gc (Ec) (carácter 71) | [ ] | [ ] | [ ] | [ ] |

|  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- |
|  |  | ausente | presente | no examinada |
| h) | colonización por *Aphis gossypii* (carácter 72) | [ ] | [ ] | [ ] |
| i) | virus del mosaico amarillo del calabacín (ZYMV) (carácter 73) | [ ] | [ ] | [ ] |
| j) | virus de la mancha anular del papayo (PRSV) (carácter 74) *Sírvase especificar la cepa:* * Guadeloupe □
* E2 □
 | [ ] | [ ] | [ ] |
| k) | cepa E8 del virus del cribado del melón (MNSV) (carácter 75) | [ ] | [ ] | [ ] |
| l) | virus del mosaico del pepino (CMV) (carácter 76) | [ ] | [ ] | [ ] |

[Fin del documento]