Descriptores para la

vid

(Vitis spp.)



Descriptores parà la

vid

(Vitis spp.)



El Instituto Internacional de Recursos Fitogenéticos (IPGRI) es una organización científica autónoma de carácter internacional que funciona bajo los auspicios del Grupo Consultivo sobre Investigación Agrícola Internacional (GCIAI). La condición de internacional se confirió al IPGRI mediante un acuerdo de establecimiento firmado en marzo de 1997 por los gobiernos de los siguientes países: Argelia, Australia, Bélgica, Benin, Bolivia, Brasil, Burkina Faso, Camerún, China, Chile, Congo, Costa Rica, Côte d'Ivoire, Chipre, Dinamarca, Ecuador, Egipto, Grecia, Guinea, Hungría, India, Irán, Israel, Italia, Jordania, Kenia, Malasia, Mauritania, Marruecos, Pakistán, Panamá, Perú, Polonia, Portugal, República Checa, República Eslovaca, Rumania, Rusia, Senegal, Sudán, Suiza, Siria, Túnez, Turquía, Ucrania y Uganda. La misión del IPGRI es realizar avances en la conservación y utilización de los recursos fitogenéticos para beneficiar a las generaciones presentes y futuras. El IPGRI trabaja en colaboración con otras organizaciones, realizando investigación, capacitación, enseñanza y asesoramiento e información científicos y técnicos, y ha establecido un vínculo especialmente estrecho con la Organización de las Naciones Unidas para la Agricultura y la Alimentación. Prestan apoyo financiero al programa de investigación del IPGRI los gobiernos de Alemania, Australia, Austria, Bélgica, Canadá, China, Dinamarca, España, Estados Unidos, Finlandia, Francia, India, Italia, Japón, Luxemburgo, México, Noruega, Países Bajos, Reino Unido, República de Corea, Suecia y Suiza, así como el Banco Asiático de Desarrollo, el CTA, la Unión Europea, el CIDI, el FIDA, el Banco Interamericano de Desarrollo, el PNUD y el Banco Mundial.

Cita

IPGRI, UPOV y OIV. 1997. Descriptores para la vid (*Vitis* spp.). Unión Internacional para la protección de las obtenciones vegetales, Ginebra, Suiza/Oficina Internacional de la viña y del vino, París, Francia/Instituto Internacional de Recursos Fitogenéticos, Roma, Italia.

ISBN 92-9043-357-4

Esta publicación se puede descargar, en forma de documento portátil, URL: http://www.cgiar.org/ipgri/

IPGRI UPOV OIV
Via delle Sette Chiese 142 34, ch. des Colombettes 18, rue d'Aguesseau
00145 Roma 1211 Ginebra 20 75008 París

00145 Roma 1211 Ginebra 20 75008 Pari Italia Suiza Francia

[©] International Plant Genetic Resources Institute 1997

INDICE

PR	REFACIO	iv
DI	EFINICIONES Y USO DE LOS DESCRIPTORES	1
PΑ	ASAPORTE	4
1.	Descriptores de la accesión	4
2.	Descriptores de recolección	5
M	ANEJO DEL BANCO DE GERMOPLASMA	9
3.	Descriptores para el manejo de plantas	9
SI	ΓΙΟ Y MEDIO AMBIENTE	11
4.	Descriptores del sitio de caracterización y/o evaluación	11
5.	Descriptores ambientales del sitio de recolección y/o caracterización	/evaluación 13
C/	ARACTERIZACION	22
6.	Descriptores de la planta	22
ΕV	ALUACION	42
7.	Descriptores de la planta	42
8.	Susceptibilidad al estrés abiótico	46
9.	Susceptibilidad al estrés biológico	48
	. Marcadores bioquímicos	52
11	. Marcadores moleculares	53
	. Caracteres citológicos	53
13	. Genes identificados	54
RE	EFERENCIAS	55
CC	DLABORADORES	56
A	GRADECIMIENTOS	62
Αľ	NEXO I: Descriptores de pasaporte para cultivos múltiples	63
Co	odificación y descripción de las fases fenológicas de la vid	polsillo de la portada

PREFACIO

La lista de **Descriptores para la vid (Vitis spp.)** es una revisión de la publicación original del IBPGR **Descriptores para la uva** (1983). Esta nueva lista se ha preparado en colaboración con la Oficina Internacional de la Viña y del Vino (OIV) y la Unión Internacional para la Protección de las Obtenciones Vegetales (UPOV). En la lista se siguen las recomendaciones (en las categorías de caracterización y evaluación) del Subgrupo de la UPOV del Grupo de Trabajo Técnico sobre la Uva, celebrado en Conegliano, Italia, en 1996. Posteriormente se envió un borrador en el formato del IPGRI aceptado internacionalmente a varios expertos conocidos a nivel mundial para que comentaran y/o mejoraran esta lista. Los nombres y direcciones de los expertos que intervinieron figuran en la sección "Colaboradores". Los números de los descriptores de la lista de 1983 figuran en esta lista revisada entre paréntesis al lado del descriptor para facilitar la referencia.

El IPGRI promueve la recolección de datos sobre las primeras cuatro categorías de esta lista - Pasaporte, Manejo, Sitio y medio ambiente, Caracterización - y ha establecido que los datos contenidos en estas categorías deberían estar disponibles para cualquier accesión. Sin embargo, el número de cada tipo de descriptores correspondientes a la sección de sitio y medio ambiente que se utilice, dependerá de la importancia que tenga para la descripción del cultivo. Los descriptores que se encuentran en la categoría de Evaluación permiten una descripción más detallada de los caracteres de la accesión, pero generalmente requieren repetidos ensayos de tiempo y lugar.

Si bien este sistema de codificación no debe considerarse un esquema definitivo, este formato representa un importante instrumento para un sistema de caracterización estandardizado y el IPGRI lo promueve a nivel mundial.

Esta lista de descriptores tiene la finalidad de ser comprehensiva para los descriptores que contiene. Este enfoque ayuda a la estandardización de las definiciones de los descriptores. No obstante, el IPGRI no pretende que cada curador realice la caracterización de accesiones de su colección utilizando todos los descriptores dados. Estos se deben utilizar cuando son útiles para el curador para el manejo y la conservación de la colección y/o para los usuarios de los recursos fitogenéticos. Los descriptores esenciales que son altamente discriminantes se encuentran señalados en el texto con una estrella (**).

Esta lista de descriptores cuenta con un formato internacional y por ello proporciona un "lenguaje" comprensible universalmente para los datos sobre recursos fitogenéticos. La adopción de este esquema para la codificación, o por lo menos la producción de un método de transformación para convertir otros esquemas al formato del IPGRI, producirá un medio rápido, confiable y eficaz, para almacenar, recuperar y comunicar la información y ayudará con la utilización del germoplasma. Por lo tanto se recomienda el uso de los descriptores especificados al registrar la información, tomando en cuenta: el orden y número de éstos, así como los estados recomendados.

Una nueva característica de la presente publicación es la inclusión por separado de una Lista de Codificación y descripción de las fases fenológicas de la vid según la escala ampliada BBCH.

El Anexo I contiene descriptores de pasaporte para cultivos múltiples, preparados conjuntamente por el IPGRI y la FAO, a fin de suministrar sistemas coherentes de codificación para los descriptores de pasaporte comunes de los distintos cultivos que sean compatibles con las futuras listas de descriptores de cultivos del IPGRI y el Sistema de información y alerta mundial (SIAM) sobre los recursos fitogenéticos.

Cualquier sugerencia o modificación sobre esta lista será bien recibida por el IPGRI, el UPOV y la OIV.

DEFINICIONES Y USO DE LOS DESCRIPTORES

Actualmente el IPGRI utiliza las siguientes definiciones en la documentación de recursos fitogenéticos:

Descriptores de **pasaporte**: proporcionan la información básica que se utiliza para el manejo general de la accesión y describe los parámetros que se deberían observar cuando se recolecta originalmente la accesión (incluyendo el registro en el banco de germoplasma y cualquier otra información de identificación).

Descriptores de **manejo**: proporcionan las bases para el manejo de accesiones en el banco de germoplasma y ayudan durante su multiplicación/regeneración.

Descriptores del **sitio y medio ambiente**: describen los parámetros específicos del sitio y ambientales que son importantes cuando se realizan pruebas de caracterización y evaluación. Pueden ser importantes para la interpretación de los resultados de esos procesos. Se incluyen también en esta categoría los descriptores del sitio de recolección de germoplasma.

Descriptores de **caracterización**: permiten una discriminación fácil y rápida entre fenotipos. Generalmente son caracteres altamente heredables, pueden ser fácilmente detectados a simple vista y se expresan igualmente en todos los ambientes. Además, pueden incluir un número limitado de caracteres adicionales que son deseables según el consenso de los usuarios de un cultivo en particular.

Descriptores de **evaluación**: muchos de los descriptores de esta categoría son susceptibles a las diferencias ambientales, pero son generalmente útiles en la mejora de un cultivo y otros pueden involucrar la caracterización bioquímica o molecular. Ellos incluyen rendimiento, productividad agronómica, susceptibilidad al estrés y caracteres bioquímicos y citológicos.

La caracterización es generalmente responsabilidad de los conservadores de las colecciones, mientras que la evaluación debería ser hecha en otra parte (posiblemente, por un equipo multidisciplinario de científicos). Los datos de evaluación deben ser enviados al banco de germoplasma donde se mantendrá un archivo de datos.

Los descriptores esenciales altamente discriminantes están señalados en el texto con una estrella (\star) .

Las normas aceptadas internacionalmente para la toma de datos, codificación y registro de los estados de los descriptores son las siguientes:

a) Se utiliza el sistema de unidades SI (Système International d'Unités)

2

- b) las unidades a aplicarse están dadas entre corchetes al lado del nombre del descriptor;
- c) se recomienda con énfasis el uso de tablas estándares de color para todos los caracteres de color, tales como Royal Horticultural Society Colour Chart, Methuen Handbook of Colour, o Munsell Color Charts for Plant Tissues, (la tabla que se utilice deberá especificarse en la sección donde se utiliza);
- d) muchos caracteres cuantitativos que son continuamente variables se registran en una escala del 1 al 9, donde:

1 Muy bajo 6 Intermedio a alto

2 Muy bajo a bajo 7 Alto

3 Bajo 8 Alto a muy alto

4 Bajo a intermedio 9 Muy alto

5 Intermedio

es la expresión de un carácter. Los autores de esta lista a veces han descrito sólo una selección de los estados, por ejemplo, 3, 5 y 7 para dichos descriptores. Cuando esto ha ocurrido, la gama completa de códigos está disponible para su uso, utilizando la extensión de los códigos dados o mediante la interpolación entre ellos, por ejemplo, en la Sección 9 (Susceptibilidad al estrés biológico, 1 = susceptibilidad muy baja y 9 = susceptibilidad muy alta);

e) cuando se registra un descriptor utilizando una escala del 1 al 9, tal como en d), se debería registrar "0": i) cuando el carácter no está expresado; ii) cuando un descriptor es inaplicable. En el ejemplo siguiente, se registrará "0" si una accesión no tiene el lóbulo de la hoja central:

Forma del lóbulo de la hoja central

- 3 Dentado
- 3 Elíptico
- 7 Linear
- f) la presencia o ausencia de caracteres se registra de la siguiente forma:

Presencia/ausencia de la hojuela terminal

- 0 Ausente
- 1 (o +) Presente
- g) los espacios en blanco se reservan para información aún no disponible;

- h) para las accesiones que no son generalmente uniformes para un descriptor (por ej. colección mezclada, segregación genética) se registrará el promedio y la desviación estándar cuando la variación es continua o varios códigos en orden de frecuencia si el descriptor es de variación discontinua. Se pueden utilizar otros métodos publicados, tal como el de R.S. Rana et al. (1991), o el de van Hintum (1993), que formulan claramente un método para registrar las accesiones heterogéneas;
- i) las fechas se deben expresar numéricamente usando el formato AAAAMMDD, donde:

AAAA - 4 dígitos que representan el año MM - 2 dígitos que representan el mes DD - 2 dígitos que representan el día.

PASAPORTE

4

1. Descriptores de la accesión

★ 1.1 Número de accesión

(1.1)

Este número sirve como identificador único para cada accesión y se asigna cuando la accesión se incorpora en la colección. Una vez asignado este número nunca será reasignado a otra accesión en la colección. Aún cuando se pierda una accesión no es posible asignar el mismo número a otra accesión. El número de la accesión está compuesto de letras que identifican el banco de germoplasma o sistema nacional seguidas del número (por ejemplo, IDG indica una accesión del banco de germoplasma en Bari, Italia; CGN indica una accesión del banco de Wageningen, Países Bajos; PI indica una accesión del sistema estadounidense).

1.2 Nombre del donante

(1.2)

Nombre de la institución o individuo responsable de la donación del germoplasma

1.3 Número del donante

(1.3)

Número que el donante asignó a la accesión

1.4 Otro(s) número(s) relacionado(s) con la accesión

(1.4)

Cualquier otro número de identificación utilizado en otras colecciones para identificar la accesión en cuestión, por ejemplo el número del inventario de plantas del USDA(no es el Número de recolección, véase descriptor **2.3**). Se pueden añadir otros números como 1.4.3, etc.

1.4.1 Otro número 1

1.4.2 Otro número 2

★ 1.5 Nombre científico

(1.5)

1.5.1	Género	(1.5.1)
1.5.2	Especie	(1.5.2)
1.5.3	Subespecie	(1.5.3)
1.5.4	Variedad botánica	(1.5.4)

1.6 Pedigree

`

(1.6)

Familia o nomenclatura y designaciones asignadas a los materiales del fitomejorador

1.7 Accesión

1.7.1 Nombre de la accesión

Cualquier otra designación (oficial o registrada) que se da a la accesión

1.7.2 Traducción/transcripción

Proporcione la traducción en inglés del nombre del cultivar local

1.7.3 Sinónimos

Incluya aquí cualquier identificación previa, aparte del nombre actual. Se utilizan frecuentemente como identificadores el número de recolección, y el nombre de la estación recientemente asignado

1.8 Fecha de adquisición [AAAAMMDD]

(1.7)

La fecha en la que se incorporó la accesión a la colección

1.9 Tamaño de la accesión

(1.9)

Número o peso aproximado de semillas o plantas de una accesión en el banco de germoplasma

1.10 Tipo de material recibido

- 1 Embrión cigótico
- 2 Semilla
- 3 Planta (incluidos plantones)
- 4 Fruto/baya
- 5 Pámpano/yema
- 6 Polen
- 7 Propagación in vitro
- 99 Otro (especificar en el descriptor Notas, 1.11)

1.11 Notas

Especifique aquí cualquier información adicional

2. Descriptores de recolección

2.1 Instituto(s) recolector(es)

(2.2)

Instituto(s) y/o persona(s) que patrocinaron o participaron en la recolección de la muestra original

2.2 Número del sitio

Número asignado por el recolector al lugar físico

2.3 Número de recolección

(2.1)

Número original asignado por el(los) recolector(es) de la muestra. Este está normalmente compuesto por el nombre o iniciales del recolector seguido de un número. El número del recolector es esencial para identificar duplicados mantenidos en colecciones diferentes y deberán ser únicos y siempre deben acompañar a las submuestras donde quiera que sean enviadas.

2.4 Fecha de recolección de la muestra original [AAAAMMDD] (2.3)

2.5 País de recolección

(2.4)

Nombre del país donde se recolectó o mejoró la muestra. Utilizar las abreviaturas de tres letras del *Código estándar internacional (OIN) para los nombres de países*, No. 3166, 4ª edición. Se pueden solicitar copias de esta lista a DIN: Deutsche Institut für Normung e.V., 10772 Berlín, Alemania; Tel. 30-2601-2860; Fax 30-2601-1231, Tlx. 184 273-din-d.

2.6 Provincia/estado

(2.5)

Nombre de la subdivisión administrativa primaria del país en el que se recolectó la muestra

2.7 Departamento/condado

Nombre de la subdivisión administrativa secundaria del país en el que se recolectó la muestra

2.8 Ubicación del lugar de recolección

(2.6)

Distancia en kilómetros y dirección desde la aldea o pueblo más cercano, o referencia cartográfica (por ejemplo, CURITIBA7S, significa 7 km al sur de Curitiba)

2.9 Latitud del lugar de recolección

(2.7)

Grados y minutos seguidos de N (Norte) o S (Sur) (por ejemplo, 1030S). Los datos que falten (minutos) deben indicarse con un guión (por ejemplo 10—S).

2.10 Longitud del lugar de recolección

(2.8)

Grados y minutos seguidos de W (Oeste) o E (Este) (por ejemplo 07625W). Los datos que falten (minutos) deben indicarse con un guión (por ejemplo 076—W).

★ 2.11 Elevación del lugar de recolección [m]

(2.9)

Metros sobre el nivel del mar

2.12 Fuente de recolección

(2.10)

- 0 Desconocido
- 1 Hábitat silvestre
 - 1.1 Bosque/Monte
 - 1.2 Matorral
 - 1.3 Pastizal
 - 1.4 Desierto
- 2 Terreno del agricultor
 - 2.1 Campo
 - 2.2 Huerto
 - 2.3 Jardín
 - 2.4 Terreno con barbecho
 - 2.5 Pastizal
 - 2.6 Almacén
- 3 Mercado
 - 3.1 Pueblo
 - 3.2 Aldea
 - 3.3 Area urbana
 - 3.4 Otro sistema de intercambio
- 4 Instituto de investigación/Organización
- 99 Otro (especificar en Notas del recolector, 2.26)

2.13 Estado de la muestra

(2.11)

- 0 Desconocido
- 1 Silvestre
- 2 Maleza
- 3 Cultivar tradicional/raza local
- 4 Línea del fitomejorador
- 5 Cultivar mejorado
- 99 Otro (especificar en Notas del recolector, 2.26)

2.14 Nombre local o vernacular

(2.12)

Nombre asignado por el agricultor al cultivar/raza primitiva/maleza. Indicar el lenguaje y dialecto si no se proporciona el grupo étnico

2.15 Grupo étnico

Nombre del grupo étnico que donó la muestra, o el de las personas que viven en la zona de recolección

2.16 Número de plantas muestreado

(2.13)

2.17 Densidad de la población de plantas

Estimación visual de plantas por hectárea

2.18 Sistema de cultivo

- 1 Monocultivo
- 2 Intercalado (indicar el cultivo en Notas del recolector, 2.26)

2.19 Prácticas de cultivo

- 2.19.1 Fecha del corte (estaquilla) [AAAAMMDD]
- 2.19.2 Fecha del injerto [AAAAMMDD]
- 2.19.3 Fecha de la plantación [AAAAMMDD]
- 2.19.4 Fecha de la cosecha [AAAAMMDD]
- 2.19.5 Riego

Indicar la cantidad, la frecuencia y el método de aplicación

2.20 Flora asociada

Otras especies de plantas/cultivos dominantes, encontradas en el lugar de recolección y en sus cercanías

2.21 Usos de la accesión

- 1 Consumo fresco
- 2 Industrial
- 3 Medicinal (vitaminas)
- 99 Otro (especificar en Notas del recolector, 2.26)

2.22 Medio ambiente (entorno) de la fuente de recolección

Utilice los descriptores que se encuentran en la sección 5 desde el 5.1.1 al 5.1.21

2.23 Fotografía

(2.14)

¿Se tomó una fotografía de la accesión o del hábitat en el momento de la recolección? Si se ha tomado una fotografía, indicar el número(s) de identificación en **Notas del recolector**, **2.26**.

- 0 No
- 1 Sí

2.24 Ejemplares de herbario

¿Se recolectó un ejemplar de herbario? Si así fue, indicar el número de identificación y el lugar (herbario) donde se depositó el ejemplar de la viña en **Notas del recolector**, **2.26**.

- 0 No
- 1 Sí

2.25 Estreses dominantes

Información sobre estreses físicos y biológicos asociados y la reacción de la accesión en el momento de recolección en **Notas del recolector**, **2.26**

2.26 Notas del recolector

Indicar aquí la información adicional registrada por el recolector, o cualquier información específica en cualquiera de los estados de los descriptores antes mencionados

MANEJO

3. Descriptores para el manejo de plantas

3.1 Número de accesión

(Pasaporte 1.1)

- 3.2 Conservación en el campo
 - 3.2.1 Ubicación del campo
 - 3.2.2 Fecha de plantación [AAAAMMDD]
 - 3.2.3 Duplicados en el campo

Para cada duplicado indicar la ubicación del campo, la fecha de plantación y el sistema radicular

- 3.2.3.1 Ubicación en el campo
- 3.2.3.2 Fecha de plantación [AAAAMMDD]

3.3 Conservación in vitro

- 3.3.1 Tipo de explante
 - 1 Meristema apical o axilar
 - 2 Esqueje de nudo
 - 3 Embrión cigótico
 - 4 Semilla
 - 5 Hoja
 - 99 Otro (especificar en descriptor Notas, 3.5)
- 3.3.2 Fecha de introducción [AAAAMMDD]
- 3.3.3 Tipo de material subcultivado
 - 1 Vástago apical o axilar
 - 2 Callo
 - 3 Suspensión celular
 - 99 Otro (especificar en descriptor **Notas**, 3.5)
- 3.3.4 Proceso de regeneración
 - 1 Organogénesis
 - 2 Embriogénesis somática
 - 99 Otro (especificar en descriptor Notas, 3.5)
- 3.3.5 Número de plantas en el momento del establecimiento

(Número de duplicados)

- 3.3.6 Fecha del último subcultivo [AAAAMMDD]
- 3.3.7 Medio usado en el último subcultivo
- 3.3.8 Número de plantas en el último subcultivo
- 3.3.9 Ubicación después del último subcultivo

3.4 Crioconservación

- 3.4.1 Tipo de material utilizado para la crioconservación
 - 1 Semilla
 - 2 Embrión cigótico
 - 3 Vástago apical o axilar
 - 4 Embrión somático
 - 5 Callo
 - 6 Suspensión celular
 - 99 Otro (especificar en descriptor Notas, 3.5)
- 3.4.2 Fecha de introducción en nitrógeno líquido [AAAAMMDD]
- 3.4.3 Número de plantas introducidas en nitrógeno líquido
- 3.4.4 Final del período de almacenamiento [AAAAMMDD]
- 3.4.5 Número de muestras sacadas del nitrógeno líquido
- 3.4.6 Tipo de material subcultivado para recuperación

(Después del nitrógeno líquido)

- 1 Semilla
- 2 Embrión cigótico
- 3 Vástago apical o axilar
- 4 Embrión somático
- 5 Callo
- 6 Suspensión celular
- 99 Otro (especificar en descriptor Notas, 3.5)

3.4.7 Proceso de regeneración

- 1 Organogénesis
- 2 Embriogénesis somática
- 99 Otro (especificar en descriptor Notas, 3.5)
- 3.4.8 Número de muestras de recuperación
- 3.4.9 Ubicación después del último subcultivo

3.5 Notas

Especificar aquí cualquier información adicional

SITIO Y MEDIO AMBIENTE

4. Descriptores del sitio de caracterización y/o evaluación

4.1 País donde se hizo la caracterización y/o evaluación

(3.1, 5.1)

(Véanse las instrucciones en País de recolección, 2.5)

4.2 Sitio (instituto de investigación)

(3.2, 5.2)

4.2.1 Latitud

Grados y minutos seguidos de N (Norte) o S (Sur) (por ejemplo, 1030S). Los datos que falten (minutos) deben indicarse con un guión (por ejemplo 10—S).

4.2.2 Longitud del lugar de recolección

Grados y minutos seguidos de W (Oeste) o E (Este) (por ejemplo 07625W). Los datos que falten (minutos) deben indicarse con un guión (por ejemplo 076—W).

4.2.3 Elevación del lugar de recolección [m]

Metros sobre el nivel del mar

4.2.4 Nombre de la granja o instituto

4.3 Nombre y dirección del evaluador

(3.3, 5.3)

- 4.4 Fecha de siembra [AAAAMMDD]
- 4.5 Fecha de plantación [AAAAMMDD]

4.6 Modalidad de siembra

- Invernadero
- 2 Aire libre
- 3 Cantero térmico
- 4 Campo
- 99 Otro (especificar en el descriptor Notas, 4.17)

4.7 Fecha de transplante [AAAAMMDD]

4.8 Fecha de la cosecha [AAAAMMDD]

Lugar en el que se realizó la caracterización/evaluación

- 1 Campo
- 2 Casa de malla
- 3 Invernadero de cristal/plástico
- 4 Laboratorio
- 99 Otro (especificar en el descriptor Notas, 4.17)

4.10 Germinación de semillas [%]

Porcentaje de plantas germinadas

4.10.1 Días hasta la germinación [d]

Indicar el número de días desde de la siembra/plantación hasta el registro de la germinación

4.11 Establecimiento en el campo [%]

Porcentaje de plantas establecido

4.11.1 Días hasta el establecimiento [d]

Indicar el número de días desde de la siembra/plantación hasta el registro del establecimiento

4.12 Sitio de siembra/plantación en el campo

Indicar el número de bloque, franja y/o parcela/hilera correspondiente, plantas/parcela, replicaciones

4.13 Plantación en el campo

- 4.13.1 Distancia entre las plantas en una hilera [m]
- 4.13.2 Distancia entre hileras [m]

4.14 Características ambientales del sitio

Utilice los descriptores que se encuentran en la sección 5 desde el 5.1.1 al 5.1.21

4.15 Fertilizantes

Especificar el tipo, dosis, frecuencia de cada uno y el método de aplicación

4.16 Protección de plantas

Indicar el tipo de pesticida utilizado, dosis, frecuencia y método de aplicación

4.17 Notas

Indicar aquí cualquier otra información específica del sitio

5. Descriptores ambientales del sitio de recolección y/o caracterización/ evaluación

Ambiente del sitio 5.1

Topografía

Esto se refiere a los perfiles en materia de elevación de la superficie del terreno a escala macro. La referencia es: FAO (1990)

1	Plano	0 - 0.5%
2	Casi plano	0.6 - 2.9%
3	Poco ondulado	3 - 5.9%
4	Ondulado	6 - 10.9%
5	Quebrado	11 - 15.9%
6	Colinado	16 - 30%
7	Fuertemente socavado	>30%, moderada variación de elevaciones
8	Montañoso	>30%, grandes variaciones de rango
		alto de elevación (>300 m)
99	Otro	(especificar en la sección Notas
		correspondiente)

5.1.2 Forma del terreno de mayor nivel (características fisiográficas generales)

La forma del terreno se refiere a la forma de la superficie de la tierra en la zona en la cual se encuentra el sitio. (Adaptado de FAO 1990)

- 1 Planicie
- 2 Cuenca
- 3 Valle
- Meseta
- Cumbre
- 6 Colina
- Montaña 7

5.1.3 Elementos del suelo y posición

La descripción de la geomorfología de los alrededores inmediatos de un sitio. (Adaptado de FAO 1990). (Véase Fig. 1)

Llanura nivelada 15 Duna 16 Duna longitudinal **Escarpe** 3 Interfluvial 17 Depresión entre dunas 4 Valle 18 Manglar 5 Piso de un valle 19 Pendiente superior 20 Pendiente mediana 6 Canal 7 Malecón 21 Pendiente inferior 8 **Terraza** 22 Serranía Llanura inundable 9 23 Playa 10 Laguna 24 Serranía costanera 11 Hondonada 25 Cumbre redondeada 26 Cumbre 12 Caldera 13 Depresión abierta 27 Isla madrepórica coralina 14 Depresión cerrada 28 Línea de drenaje (posición inferior en un terreno plano o casi plano)

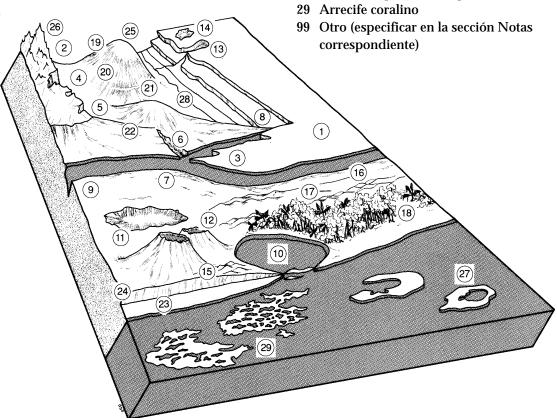


Fig. 1. Elementos del suelo y posición

5.1.4 Pendiente [°]

Pendiente estimada del sitio

5.1.5 Aspecto de la pendiente

La dirección en la que está orientada la pendiente donde se recolectó la muestra. Describa la dirección con símbolos N, S, E, W (por ejemplo, una pendiente orientada a dirección sudoeste tiene un aspecto SW)

5.1.6 Agricultura de cultivos

1

(FAO 1990)

- **Cultivos** anuales 1
- Cultivos perennes

Pastizal

5.1.7 Vegetación general en los alrededores y en el sitio (FAO 1990)

_		(, F ,
		no hay especies leñosas)
2	Pradera	(Predominio de plantas herbáceas diferentes a
		gramíneas)
3	Bosque	(Estrato continuo de árboles, traslape de las
		copas de los árboles, estratos distintos de gran
		número de árboles y arbustos)
4	Monte	(Estrato continuo de árboles, generalmente no se
		tocan las copas de los árboles, puede haber
		estratos de vegetación secundaria)
5	Matorral	(Estrato continuo de arbustos cuyas copas se
		tocan)
6	Sabana	(Gramíneas, con un estrato discontinuo de
		árboles o arbustos)
99	Otro	(Especificar en la sección Notas correspondiente)

(Gramíneas, especies herbáceas subordinadas,

5.1.8 Material parental del suelo

(Adaptado de FAO 1990)

A continuación se presentan dos listas de ejemplos de material parental y rocas. La confiabilidad de la información geológica y el conocimiento de la litología determinarán si se puede dar una definición general o una definición específica del material parental. Se utiliza saprolita si el material intemperizado in situ está completamente descompuesto, rico en arcilla, pero aún mostrando estructura de roca. Los depósitos aluviales y coluviales derivados de un mismo tipo de roca se pueden especificar según el tipo de roca

5.1.8.1 Material no consolidado

No consolidados (no

especificados)

1	Depósitos eólicos	10	Ceniza volcánica
	(no especificados)	11	Loes
2	Arena eólica	12	Depósitos ígneos
3	Depósitos del litoral	13	Depósitos glaciales
4	Depósitos de lagunas	14	Depósitos orgánicos
5	Depósitos marinos	15	Depósitos coluviales
6	Depósitos lacustres	16	Intemperizado in situ
7	Depósitos fluviales	17	Saprolita
8	Depósitos aluviales	99	Otro (especificar en la

sección Notas

correspondiente)

5.1.8.2 Tipo de roca

(Adaptado de FAO 1990)

uo u	e rao 1990)		
1	Roca ácida	16	Piedra caliza
	ígnea/metamórfica	17	Dolomita
2	Granito	18	Arenisca
3	Gneis	19	Arenisca cuarcítica
4	Granito/gneis	20	Lutita (arcilla esquistosa)
5	Cuarcita	21	Arcilla calcárea
6	Esquisto	22	Travertino
7	Andesita	23	Conglomerado
8	Diorita	24	Piedra limosa
9	Roca básica	25	Tufa
	ígnea/metamórfica	26	Roca ígnea
10	Roca ultrabásica	27	Evaporita
11	Gabro	28	Yeso rocoso
12	Basalto	99	Otro (especificar en la
13	Dolerita		sección Notas
14	Roca volcánica		correspondiente)
15	Roca sedimentaria	0	Desconocido

5.1.9 Pedregosidad/rocosidad/capa dura ("hardpan")/cementación

- Insuficiente para afectar la labranza 1
- 2 Afecta la labranza
- 3 Labranza dificil
- 4 Labranza imposible
- 5 Prácticamente pavimentado

\star 5.1.10 Drenaje del suelo

(Adaptado de FAO 1990)

- Escasamente drenado 3
- Moderadamente drenado
- 7 Bien drenado

5.1.11 Salinidad del suelo

- 160 ppm de sales disueltas 1
- 2 160 - 240 ppm
- 3 241 - 480 ppm
- >480 ppm

5.1.12 Profundidad de la capa freática

(Adaptado de FAO 1990)

De ser posible, se debe indicar tanto la profundidad en el momento de la descripción como la fluctuación media anual aproximada en profundidad de la capa freática. El máximo ascenso se puede inferir aproximadamente de los cambios de color en el perfil en muchos suelos, pero naturalmente no en todos

- 1 0 - 25 cm
- 2 25.1 - 50 cm
- 3 50.1 - 100 cm
- 100.1 150 cm 4
- >150 cm 5

5.1.13 Color de la matriz del suelo

(Adaptado de FAO 1990)

El color del material de la matriz del suelo en la zona radicular alrededor de la accesión se registra en condiciones húmedas (o en condiciones secas y húmedas, si es posible) utilizando la notación para el matiz, pureza e intensidad tal como aparecen en las tablas Munsell Soil Color Charts (Munsell, 1975). Si no existe un color dominante en la matriz del suelo, el horizonte se describe como veteado y se dan dos o más colores, y se deben registrar en condiciones uniformes. Las lecturas realizadas temprano en la mañana o al final de la tarde no son precisas. Proporcionar la profundidad a la que se hizo la medida (cm). Si no es posible conseguir las tablas de color, se pueden utilizar los siguientes estados.

1	Blanco	7	Marrón rojizo	13	Grisáceo
2	Rojo	8	Marrón amarillento	14	Azul
3	Rojizo	9	Amarillo	15	Negro azulado

10 Amarillo rojizo 4 Rojo amarillento 16 Negro

5 Marrón 11 Verde grisáceo

12 Gris Amarronado

★ 5.1.14 pH del suelo

Valor real del suelo dentro del intervalo de las siguientes profundidades de las raíces alrededor de la accesión

5.1.14.1 pH a 10-15 cm

5.1.14.2 pH a 16-30 cm

5.1.14.3 pH a 31-60 cm

5.1.14.4 pH a 61-90 cm

★ 5.1.15 Erosión del suelo

- 3 Baja
- 5 Intermedia
- 7 Alta

5.1.16 Fragmentos de roca

(Adaptado de FAO 1990)

Las rocas y los fragmentos minerales grandes (>2 mm) se describen de acuerdo con su abundancia.

- 1 0 2%
- 2 2.1 5%
- 3 5.1 15%
- 4 15.1 40%
- 5 40.1 80%
- 6 >80%

5.1.17 Clases de textura del suelo

(Adaptado de FAO 1990)

Para facilitar la determinación de las clases de textura de acuerdo con la siguiente lista y el tamaño de las partículas, a continuación se especifican clases para cada fracción fina de suelo. (Véase Fig. 2)

_				
	1	Arcilla	11	Suelo franco arenoso fino
	2	Suelo franco	12	Suelo franco arenoso grueso
	3	Suelo franco arcilloso	13	Arena franca
	4	Limo	14	Arena franca muy fina
	5	Arcilla limosa	15	Arena franca fina
	6	Suelo franco	16	Arena franca gruesa
		limoarcilloso	17	Arena muy fina
	7	Suelo franco limoso	18	Arena fina
	8	Arcilla arenosa	19	Arena mediana
	9	Suelo franco	20	Arena gruesa
		areno-arcilloso	21	Arena (sin clasificar)
	10	Suelo franco arenoso	22	Arena (sin especificar)

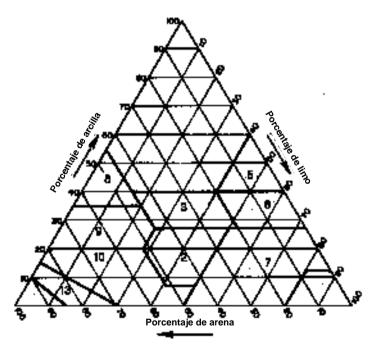


Fig. 2. Clases de textura del suelo

5.1.17.1 Clases según el tamaño de las partículas del suelo

(Adaptado de FAO 1990)

1	Arcilla	2 μm
2	Limo fino	2 - 20 µm
3	Limo grueso	21 - 63 µm
4	Arena muy fina	64 - 125 μm
5	Arena fina	126 - 200 μm
6	Arena mediana	201 - 630 μm
7	Arena gruesa	631 - 1250 μm
8	Arena muy gruesa	1251 - 2000 μm

\star 5.1.18 Clasificación taxonómica del suelo

Se debe presentar una clasificación lo más detallada posible. Esto se puede tomar de un mapa de estudio de suelos. Indique la clase de suelo (e.g., Alfisoles, Spodosoles, Vertisoles, etc.)

5.1.19 Disponibilidad de agua

- Lluvioso 1
- 2 Bajo riego
- Inundado 3
- 4 Orilla del río
- 5 Costa del mar
- 99 Otro (especificar en la sección Notas correspondiente)

5.1.20 Fertilidad del suelo

Evaluación general de la fertilidad del suelo basada en la vegetación existente

- 3 Baja
- Moderada 5
- Alta 7

5.1.21 Clima del sitio

Se debe registrar tan cerca del sitio como sea posible

5.1.21.1 Temperatura [°C]

Indicar o la mensual (media, máxima, mínima) o la estacional (media, máxima, mínima)

5.1.21.2 Lluvias [mm]

Promedio anual (indicar el número de años registrados)

5.1.21.3 Vientos [km/s]

Promedio anual (indicar el número de años registrados)

- 5.1.21.3.1 Frecuencia de tifones o huracanes
 - 3 Baja
 - 5 Intermedia
 - 7 Alta
- 5.1.21.3.2 Fecha del último tifón o huracán [AAAAMMDD]
- 5.1.21.3.3 Máxima velocidad anual del viento [km/s]

5.1.21.4 Heladas

- 5.1.21.4.1 Fecha de la última helada [AAAAMMDD]
- 5.1.21.4.2 Temperatura mínima [°C]

Especificar la media estacional y la temperatura mínima a la que se ha sobrevivido

5.1.21.4.3 Duración de temperaturas bajo cero [d]

5.1.21.5 Humedad relativa

- 5.1.21.5.1 Gama de humedad relativa diurna [%]
- 5.1.21.5.2 Gama de humedad relativa estacional [%]

5.1.21.6 Luz

- Sombreado 3
- 7 Soleado

5.1.21.7 Duración del día [h]

Indicar o la mensual (media, máxima, mínima) o la estacional (media, máxima, mínima)

CARACTERIZACION

6. Descriptores de la planta

Los números de los códigos de la OIV [O-] y de la UPOV [U-] de la característica correspondiente se indican al lado del nombre del descriptor entre corchetes ([]). Estos códigos pertenecen a las siguientes listas: Proposition définitive de modification de la fiche O.I.V. (Paris, le 14 avril 1997) y UPOV Revised Test Guidelines for Grapevine TG/50/6 (proj.), respectivamente.

En cada descriptor, la fase de desarrollo óptima para la evaluación del rasgo según la escala ampliada BBCH se indica entre corchetes y en negrita. Los estados de los descriptores de la OIV [O:] y de la UPOV [U:] figuran entre paréntesis, al lado del estado de cada descriptor cuando es diferente del asignado por el IPGRI.

Todas las observaciones se deben realizar en 10 plantas o partes de plantas. Salvo indicación en contrario, las observaciones en los pámpanos se han de efectuar en su tercio medio. Las observaciones en las hojas adultas se deben hacer en el tercio medio del pámpano, inmediatamente arriba del racimo.

Para las variedades de referencia -además del portainjerto -se indica el color de la uva después del nombre de la variedad, de acuerdo al código estandardizado utilizado por la Unión Europea para la clasificación de variedades del vino: B = blanco; G = gris; N = negro; Rg = rojo y Rs = rosa.

6.1 Parte vegetativa Variedad de referencia 6.1.1 Pámpano joven: forma del extremo [O-001, U-3] (4.1.1)[53-69] Véase la Fig. 3 1 Cerrado [O:3] Vitis riparia Ligeramente abierto 3 Semiabierto [O:5] Kober 5 BB 4 **Bastante** abierto 5 Totalmente abierto [O:7] Vitis vinifera, Vitis berlandieri

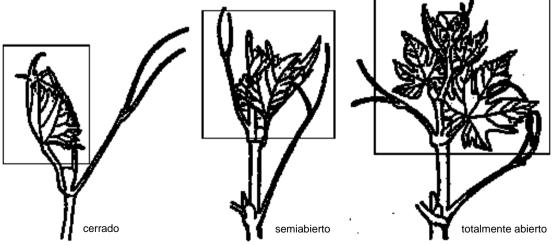


Fig. 3. Pámpano joven: forma del extremo

*	6.1.2	Pá	mpano joven: pigmenta	ación antociánica	(4.1.2)
	[53-69]	de	l extremo [O-003,U-4]		
		0	Ausente [O:1/U:1]		
		1	Muy débil	Meunier – N	
		3	Débil	Riesling – B	
		5	Media	Müller-Thurgau – B	
		7	Fuerte	Bacchus, Cabernet Sauvignon – N	
		9	Muy fuerte	Vitis aestivalis	
*	6.1.3	Pá	mpano joven: densida	d de pelos postrados	(4.1.3)
	[53-69]	en	el extremo [O-004, U-5	·]	
		0	Ausente [O:1/U:1]	3309 Couderc	
		1	Muy laxa	Dattier de Beyrouth – B	
		3	Laxa	Chasselas blanc – B	
		5	Media	Pinot noir – N	
		7	Densa	Gewürztraminer – Rs	
		9	Muy densa	Meunier – N	
	6.1.4	Pá	mpano joven: densidad	de pelos erectos en	(6.1.2)
	[53-69]	el	extremo [O-005, U-6]		
		Só	lo variedades no destin	adas a la producción de fruta	
		0	Ausente [O:1/U:1]	Rupestris du Lot	
		1	Muy laxa		
		3	Laxa 3309 Couderc		
		5	Media	3306 Couderc	
		7	Densa	Vitis riparia	
		9	Muy densa	Vitis cinerea	

6.1.5 Pámpano: porte [O-006, U-10] (6.1.3)

[60-69] Antes del emparrado. Véase la Fig. 4

Erecto Mourvèdre - N
 Semierecto Muskat Ottonel - B, Sauvignon - B

5 Horizontal Pinot noir - N
 7 Semi-rastrero Aramon - N
 9 Rastrero 3309 Couderc

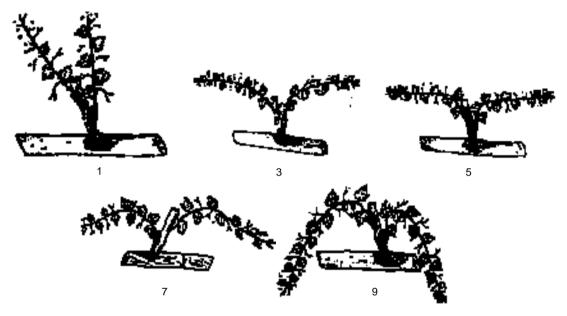


Fig. 4. Pámpano: porte

6.1.6 Pámpano: color de la cara dorsal del entrenudo [O-007, U-11] (6.1.4) **[60-69]** (Bien iluminada). Véase la Fig. 5

Completamente verde
 Rayado verde y rojo
 Completamente rojo
 Riesling – B

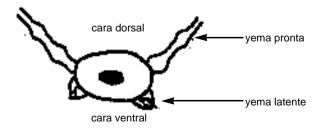


Fig. 5. Pámpano: cara dorsal/ventral

*	6.1.7	Pá	impano: color de la cara	ventral del entrenudo [O-008, U-12]	(6.1.5)
	[60-69]	(Si	in luz directa). Véase la F		
		1	Completamente verde	Sauvignon – B	
		2	Rayado verde y rojo	Carignan – N	
		3	Completamente rojo	Mourvèdre – N	
	6.1.8	Pá	impano: color de la cara	dorsal del nudo [O-009, U-13]	(6.1.6)
	[60-69]	(B	ien iluminado)	-	
		1	Completamente verde	Sauvignon – B	
		2	Rayado verde y rojo	Barbera – N	
		3	Completamente rojo	Riesling – B	
	6.1.9 [60-69]		impano: color de la cara in luz directa)	ventral del nudo [O-010, U-14]	(6.1.7)
		1	Completetamente verde	Sauvignon – B	
		2	Rayado verde y rojo		
		3		Madeleine angevine – B, 420 A	
	6.1.10 [60-69]	Pá	impano: densidad de pe	os erectos en el nudo [O-011, U-15] (4.1.4)
		0	Ausente [O:1/U:1]	Vitis vinifera	
		1	Muy laxa	3309 Couderc	
			Laxa	161-49 Couderc	
		5	Media	3306 Couderc	
		7		Riparia Scribner	
		9	Muy densa	Kober 5BB, 125 AA	
	6.1.11 [60-69]	Pá	impano: pelos erectos e	n el entrenudo [O-012]	(6.1.8)
	[]	0	Ausente [O:1]	Vitis vinifera	
		-	o +)Presente [O:9]	Kober 5BB, 125 AA, Fercal	
	6.1.12 [60-69]	Pá	impano: densidad de pe	os postrados en el nudo [O-13]	(6.1.9)
		0	Ausente [O:1]	Vitis rupestris	
		1	Muy laxa	Pinot noir – N	
		5	Media	Clairette – B	
		9	Muy densa	Vitis candicans	
	6.1.13 (6.1.10) [60-69]	Pá	mpano: densidad de pelo	os postrados en el entrenudo [O-014]
	[00]	0	Ausente [O:1]	Vitis rupestris	
		1	Muy laxa	Pinot noir – N	
		5	Media	Clairette – B	
			1,10010	Translation D	

Vitis candicans

Muy densa

9

6.1.14 Pámpano: distribución de los zarcillos [O-016, U-16] (4.1.5)[60-73]Hasta dos Vitis vinifera 1 Tres o más Vitis labrusca, Vitis coignetiae 6.1.15 Zarcillos: longitud [O-017, U-17] (6.1.12)[60-73]1 Muy corto (<11 cm) Rupestris du Lot 3 Corto (14-16 cm) Aramon noir – N 5 Medio (19-21 cm) Pinot noir - N 7 Largo (24-26 cm) Chasselas blanc - B Muy largo (>30 cm) Emperor 6.1.16 Hoja joven: color del haz [O-051, U-7] (6.1.13)Registrado en las cuatro primeras hojas distales desplegadas. Véase la [53-69] Fig. 6 1 Verde Sylvaner - B

> Verde con zonas bronceadas Aramon noir - N Amarillo 3 Furmint - B, Carignan - N 4 Amarillo con zonas bronceadas Palomino - B 5 Amarillo cobrizo 101-14 Millardet de Grasset 6 Cobrizo 3309 Couderc, Muscat à petits grains - B Chasselas blanc - B 7 Rojizo

99 Otro (especificar en el descriptor Notas, 6.3)

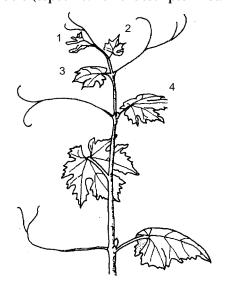


Fig. 6. Hoja joven: 4 hojas distales

6.1.17	Но	ja joven: densidad de po	elos postrados	(6.1.15)
[53-69]	en	tre los nervios [O-053, U	-8]	
	Re	gistrada en el envés de l	a 4ª hoja distal desplegada	
	0	Ausente [O:1/U:1]	Rupestris du Lot	
	1	Muy laxa	Chasselas – B	
	3	Laxa	Cinsaut – N	
	5	Media	Carignan – N	
	7	Densa	Clairette – B	
	9	Muy densa	Vitis labrusca	
6.1.18	Но	ja joven: densidad de po	elos erectos	(6.1.16)
[53-69]		tre los nervios [O-054, U-		(01-1-0)
		en el envés de la 4ª hoja	=	
J	0	Ausente [O:1/U:1]	Rupestris du Lot	
	1	Muy laxa	140 Ruggeri	
	3	Laxa	Chasselas blanc – B	
	5	Media	3306 Couderc	
	7	Densa	Riparia Scribner	
	9	Muy densa	Vitis cinerea	
6.1.19	Но	ja joven: densidad de p	pelos postrados	(6.1.17)
[53-69]		los nervios principales		,
		gistrada en el envés de l		
	0	Ausente [O:1]	Rupestris du Lot	
	0 1	Ausente [O:1] Muy laxa	140 Ruggeri	
			-	
	1	Muy laxa	140 Ruggeri	on – B
	1 3	Muy laxa Laxa	140 Ruggeri Carignan – N	on – B
	1 3 5	Muy laxa Laxa Media	140 Ruggeri Carignan – N Cabernet Sauvignon – N, Sauvign	on – B
6.1.20	1 3 5 7 9	Muy laxa Laxa Media Densa Muy densa	140 Ruggeri Carignan – N Cabernet Sauvignon – N, Sauvign Meunier – N	
6.1.20 [53-69]	1 3 5 7 9	Muy laxa Laxa Media Densa Muy densa sja joven: densidad de p	140 Ruggeri Carignan – N Cabernet Sauvignon – N, Sauvign Meunier – N	on – B (6.1.18)
	1 3 5 7 9 Ho	Muy laxa Laxa Media Densa Muy densa oja joven: densidad de p los nervios principales	140 Ruggeri Carignan – N Cabernet Sauvignon – N, Sauvigr Meunier – N elos erectos [O-056]	
	1 3 5 7 9 Ho	Muy laxa Laxa Media Densa Muy densa sja joven: densidad de p	140 Ruggeri Carignan – N Cabernet Sauvignon – N, Sauvigr Meunier – N elos erectos [O-056]	
	1 3 5 7 9 Ho en Re	Muy laxa Laxa Media Densa Muy densa ja joven: densidad de p los nervios principales gistrada en el envés de l	140 Ruggeri Carignan – N Cabernet Sauvignon – N, Sauvign Meunier – N elos erectos [O-056] a 4° hoja distal	
	1 3 5 7 9 Ho en Re 0	Muy laxa Laxa Media Densa Muy densa pja joven: densidad de p los nervios principales gistrada en el envés de la	140 Ruggeri Carignan – N Cabernet Sauvignon – N, Sauvign Meunier – N elos erectos [O-056] a 4ª hoja distal Rupestris du Lot	
	1 3 5 7 9 Hc en Re 0 1	Muy laxa Laxa Media Densa Muy densa ja joven: densidad de p los nervios principales gistrada en el envés de l Ausente [O:1] Muy laxa	140 Ruggeri Carignan – N Cabernet Sauvignon – N, Sauvign Meunier – N elos erectos [O-056] a 4ª hoja distal Rupestris du Lot 140 Ruggeri	
	1 3 5 7 9 Ho en Re 0 1 3	Muy laxa Laxa Media Densa Muy densa ja joven: densidad de p los nervios principales gistrada en el envés de la Ausente [O:1] Muy laxa Laxa	140 Ruggeri Carignan – N Cabernet Sauvignon – N, Sauvigr Meunier – N elos erectos [O-056] a 4ª hoja distal Rupestris du Lot 140 Ruggeri 3309 Couderc	
	1 3 5 7 9 Ho en Re 0 1 3 5	Muy laxa Laxa Media Densa Muy densa ja joven: densidad de p los nervios principales gistrada en el envés de la Ausente [O:1] Muy laxa Laxa Media	140 Ruggeri Carignan – N Cabernet Sauvignon – N, Sauvign Meunier – N elos erectos [O-056] a 4ª hoja distal Rupestris du Lot 140 Ruggeri 3309 Couderc Cinsaut – N, Riesling – B	

28

★ 6.1.21 Hoja adulta: tamaño del limbo [O-065, U-19] (4.1.6)

[75-81] Registrado en hojas adultas por encima del racimo en el tercio medio del pámpano

1 Muy pequeño Vitis rupestris

3 Pequeño Gamay – N, Traminer – Rs 5 Medio Cabernet Sauvignon – N

7 Grande Carignan - N
 9 Muy grande Vitis coignetiae

★ 6.1.22 Hoja adulta: forma del limbo [O-067, U-20] (6.1.20)

[**75-81**] Véase la Fig. 7

1 Cordiforme Vitis cordifolia

2 Cuneiforme Vitis riparia 'Gloire de Montpellier'

3 Pentagonal Chasselas blanc – B
 4 Orbicular Clairette – B
 5 Reniforme Rupestris du Lot
 99 Otro (especificar en el descriptor Notas, 6.3)

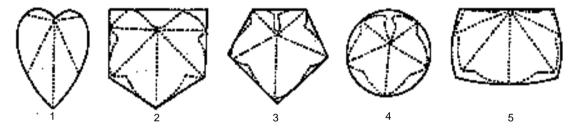


Fig. 7. Hoja adulta: forma del limbo

★ 6.1.23 Hoja adulta: número de lóbulos [O-068, U-21] (4.1.7)

[75-81] Un lóbulo es la parte de la hoja que se encuentra entre dos senos foliares. Un seno foliar resulta de una clara interrupción de dientes en el borde de la hoja. Véase la Fig. 8

Hoja entera
 Tres
 Chardonnay – B
 Chenin – B
 Cinco
 Chasselas blanc – B

3 Cinco Chasselas blanc – B 4 Siete Cabernet Sauvignon – N

5 Más de siete Hebron – B

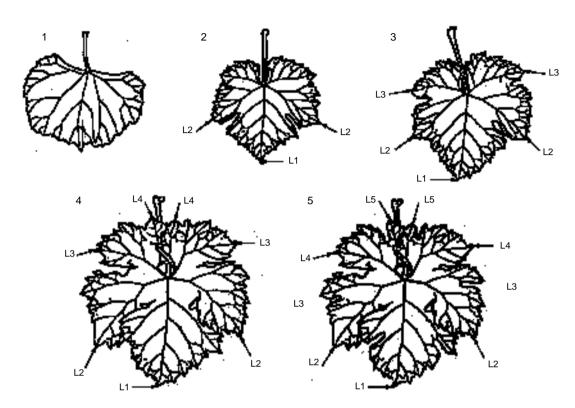


Fig. 8. Hoja adulta: número de lóbulos (L)

6.1.24 Hoja adulta: pigmentación antociánica de los (6.1.22)[75-81] nervios principales del haz [O-070, U-32]

Muy fuerte

Registrada en hojas por encima del racimo en el tercio medio del pámpano

0	Ausente [O:1/U:1]	Grenache noir – N
1	Muy débil	Semillon – B
3	Débil	Muscat d'Alexandrie – B
5	Media	Primitivo – N
7	Fuerte	Chenin – B

6.1.25 Hoja adulta: perfil [O-074, U-22] (6.1.26)

[75-81] Sección transversal en la parte media del limbo. Véase la Fig. 9

> Plano Cabernet Sauvignon - N 1

2 En forma de V Rupestris du Lot

3 Con bordes hacia el haz Ugni blanc - B

4 Con bordes hacia el envés Alicante-Bouschet - N

Grenache - N Alabeado (ondulado)

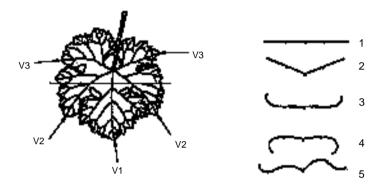


Fig. 9. Hoja adulta: perfil (V_1 = vena principal, V_2 y V_3 = venas laterales)

6.1.26	Hoja adulta: hinchazón del haz [O-075, U-23]	(6.1.27)
[75-81]		

0	Ausente [O:1/U:1]	Rupestris du Lot
1	Muy débil	Grenache - N
3	Débil	Chasselas blanc - B
5	Media	Semillon – B
7	Fuerte	Ugni blanc – B
9	Muy fuerte	Vitis amurensis

*	6.1.27 Hoja adulta: forma de los dientes [O-076, U-26] (4.1			
	[75-81] Registrada en el lóbulo lateral. Véase la Fig. 10			(1.1.0)
	[,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,	1 Ambos lados cóncavo	_	s aestivalis Jaeger '
		2 Ambos lados rectilíne		scat à petits grains – B
		3 Ambos lados convexo		nin blanc – B
	4 Un lado cóncavo, un lado convexo [O:5] Aspir			
				ernet franc – N
ambos lados convexos [O:3]				
. h. h.				
	$\sqrt{2}$	מגעאב		
	$\mathcal{M}\mathcal{M}^3$	XWX	DA.	
ATA V	YXYN		E-V/3	
	1		T A!X	42624
		ESTATED IN	$\Delta C(\Sigma) = -\infty$	STATES
		2	- XAX(X
			(A)48723	SY X KECHA
			(3/11/-1/V	711 1 1AL L 19
		•		3
	_	ANGK CO	<i>[</i> [> 1
	\sim 3	RX EXWLLX		\ Y\\
	~~~\\	$\Lambda \Pi \Lambda \Delta \Lambda \Lambda$		-\ <i>\</i> λ
- 6	<i>39</i> 3).^	<i>\\$</i> \\\\\\\\\\\\\\\\\\\\\\\\\\\\\\\\\\\		<u> </u>
•		4	5	
		·	· ·	
		Fig. 10. Hoja adulta: fo	rma de los dientes	
*	6.1.28	28 Hoja adulta: longitud de los dientes [O-077, U-24]		(6.1.28)
	[75-81]	<b>,</b>		(0.2.20)
		1 Muy cortos	Cot - N	
		3 Cortos	Pinot noir – N	
		5 Medios	Merlot - N	
		7 Largos	Carignan – N	
		9 Muy largos		
	6 1 20 Hoja adulta: rolación: longitud/anchura		(0.1.00)	
★ 6.1.29 Hoja adulta: relación: longitud/anch		gitua/anchura	(6.1.29)	

[75-81] de los dientes [O-078, U-25] 1 Muy pequeña Vitis aestivalis 3 Pequeña Marsanne - B 5 Media Riesling - B Muscat d'Alexandrie - B 7 Grande Muy grande Vitis riparia 9

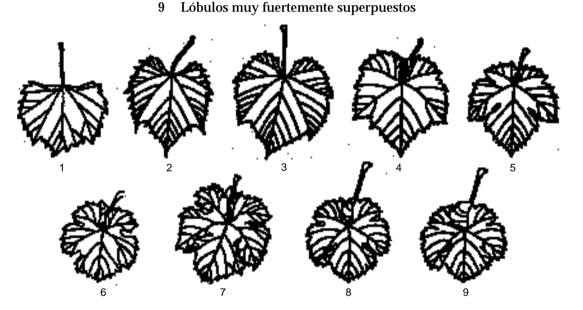


Fig. 11. Hoja adulta: forma del seno peciolar

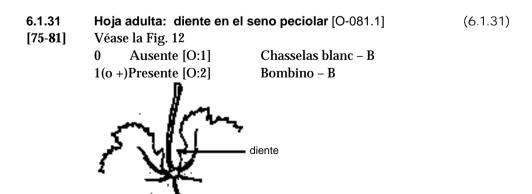


Fig. 12. Hoja adulta: diente en el seno peciolar

6.1.32 Hoja adulta: seno peciolar limitado por nervios [O-081.2, U-29] (6.1.31)

[75-81] Véase la Fig. 13

> Ausente [O:1/U:1] Chasselas blanc - B 1(o +) Presente [O:3/U:9] Chardonnay - B

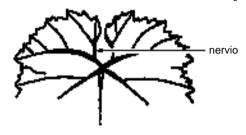


Fig. 13. Hoja adulta: seno peciolar limitado por nervios

6.1.33 Hoja adulta: forma de los senos laterales (6.1.32)

[75-81] superiores [O-082, U-31]

> (Grado de apertura del seno lateral superior). Un seno resulta de la clara interrupción de dientes sobre el borde de la hoja. El seno lateral superior está situado entre el nervio central y el próximo nervio lateral principal.

Véase la Fig. 14

Abierto [O:2] Auxerrois - B 1 2 Cerrado [O:3] Chasselas blanc - B 3 Lóbulos ligeramente superpuestos [O:4] Cabernet Sauvignon – N

Lóbulos muy superpuestos Clairette - B

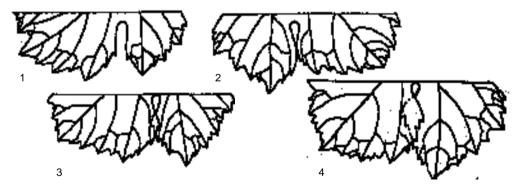


Fig. 14. Hoja adulta: forma de los senos laterales superiores

6.1.34 Hoja adulta: profundidad del seno lateral superior [O-605, U-30] [75-81]

1	Muy superficial	Melon – B
3	Superficial	Gamay – N
5	Medio	Merlot - N
7	Profundo	Chasan – B
9	Muy profundo	Chasselas Cioutat – B

*	6.1.35 [75-81]	Hoja adulta: densidad de pentre los nervios [O-084, Registrada en el envés del lo Ausente [O:1/U:1]  1 Muy laxa 3 Laxa 5 Medio 7 Densa 9 Muy densa	U-33]	(4.1.10) B
*	6.1.36 [75-81]	Hoja adulta: densidad de pentre los nervios [O-085, URegistrada en el envés del la OAusente [O:1/U:1] 1 Muy laxa 3 Laxa 5 Medio 7 Densa 9 Muy densa	J-34]	(4.1.11)
*	6.1.37 [75-81]	Hoja adulta: densidad de p sobre los nervios principal Registrada en el envés del l 0 Ausente [O:1/U:1] 1 Muy laxa 3 Laxa 5 Medio 7 Densa 9 Muy densa	les [O-086, U-35]	(6.1.34)
*	6.1.38 [75-81]	Hoja adulta: densidad de p sobre los nervios [O-087, Registrada en el envés del l 0 Ausente [O:1/U:1] 1 Muy laxa 3 Laxa 5 Medio 7 Densa 9 Muy densa	U-36)	(6.1.35)

6.1.39 Hoja adulta: densidad de pelos postrados (6.1.36)[60-79]sobre los nervios principales [O-088] Registrada en el haz del limbo Ausente [O:1] Grenache - N 1(o +) Presente [O:9] Meunier - N 6.1.40 Hoja adulta: longitud del peciolo en relación (6.1.41)al nervio central [O-093, U-37] [75-81] 1 Más corto

2 Ligeramente más corto Vitis riparia 'Gloire de Montpellier'

3 Igual Grenache noir - N Ligeramente más largo 4 Cardinal - Rg

Más largo

6.1.41 Sarmiento: superficie [O-102, U-54] (6.1.43)

[91-99] Véase la Fig. 15

> 1 Lisa Vitis riparia 'Gloire de Montpellier'

2 Vitis rubra Angular (poligonal)

3 Estriada [O:3] Chasselas blanc - B

Acanalada (asurcada) [O:2] Vitis berlandieri

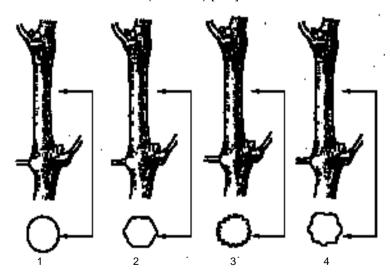


Fig. 15. Sarmiento: superficie

(6.1.44)

(4.2.1)



6.2.2 Racimo: tamaño [U-39] (6.2.5)

> (Pedúnculo excluido). Véase la Fig. 17 [89]

> > Kober 5BB 1 Muy pequeño 3 Pequeño Pinot noir - N Medio 5 Chasselas blanc - B 7 Grande Müller-Thurgau

9 Muy grande Ugni blanc - B, Nehelescol - B

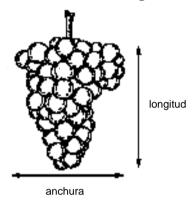


Fig. 17. Racimo: tamaño

6.2.3 Racimo: compacidad [O-204, U-40] (6.2.6)[89]

> 1 Muy suelto (bayas agrupadas, muchos

pedicelos visibles) Vitis amurensis

3 Suelto

(bayas aisladas con

algunos pedicelos visibles) Cardinal - Rg

5 Medio

(bayas de distribución

Chasselas blanc - B densa, pedicelos no visibles)

7 Compacto

> (bayas difíciles de arrancar) Pinot noir - N

9 Muy compacto

> (bayas deformadas por la presión) Sylvaner – B

**★ 6.2.4 Racimo: longitud del pedúnculo** [O-206, U-41] (4.2.3)

 $\textbf{[89]} \qquad \qquad \textbf{Medido en cent\'imetros desde la inserci\'on hasta la primera ramificaci\'on.}$ 

Véase la Fig. 18

Muy corto
 Corto
 Medio
 Mourvèdre – N
 Chasselas blanc – B
 Marsanne – B

7 Largo Alphonse Lavallée – N

9 Muy largo Vitis cinerea



Fig. 18. Racimo: longitud del pedúnculo

*	6.2.5 [89]	Baya: tamaño [O-221, U-42]		(4.2.4)	
		1	Muy pequeña	Corinthe noir – N	
		3	Pequeña	Riesling – B	
		5	Media	Portuguieser – N	
		7	Grande	Muscat d'Alexandrie – B	
		9	Muy grande	Alphonse Lavallée – N	
*	6.2.6	Forma de la baya [O-223, U-43]		J-43]	(4.2.5)
	[89]	Véase la Fig. 19			
		1	Oblonga [O:7]	Kalili – B	
		2	Elíptica estrecha [O:3]	Olivette noir – N	
		3	Ellíptica [O:3]	Müller Thurgau – B	
		4	Redondeada [O:2]	Chasselas blanc – B	
		5	Aplastada [O:1]		
		6	Ovoide [O:4]	Bicane – B	
		7	Tronco-ovoide [O:5]	Ahmeur bou Ahmeur – Rg	
		8	Obovoide [O:6]	Muscat d'Alexandrie – B	

Santa Paula - B

Arqueada

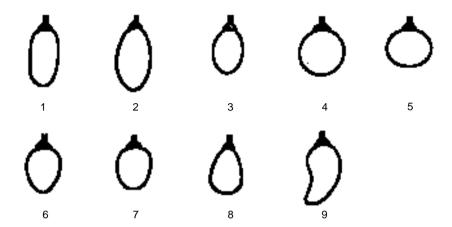


Fig. 19. Forma de la baya

*	6.2.7 [89]	Baya: presencia de semillas [O-241, U-53]	
		1 Sin semillas	Corinthe noir – N
		2 Rudimentarias	Sultana - B
		3 Bien desarrolladas	Riesling – B
*	6.2.8	Baya: color de la epidermi	s (sin pruina) [O-225, U-44] (4.2.6)
	[89]	Depende de la luz. Registra	ado en bayas expuestas directamente al sol
		1 Verde-amarilla	Chasselas blanc - B
		2 Rosa	Chasselas rosé – Rs
		3 Roja	Molinera gorda – Rg
		4 Roja-gris	Pinot gris – G
		5 Roja violeta-oscura	Cardinal – Rg
		6 Azul-negra	Pinot noir – N
		99 Otro (especificar en el c	descriptor Notas, 6.3)
*	6.2.9 [89]	Baya: pigmentación antoc	ciánica de la pulpa [O-231, U-47] (4.2.7)
		1 Muy ligeramente color	eada Pinot noir – N
		3 Ligeramente coloreada	
		5 Coloreada	
		7 Fuertemente coloreada	Alicante Bouschet – N
		9 Muy fuertemente color	eada

	6.2.10 [89]	Ва	Baya: suculencia de la pulpa [O-232, U-49]		(6.2.15)
		1	Muy ligeramente sucul	enta Isabelle – N	
		2	Ligeramente suculenta		
		3	Muy suculenta	Aramon noir – N	
	6.2.11	Ва	aya: consistencia de la p	oulpa [O-235, U-48]	(6.2.17)
	[89]	Pe	so necesario para rompe	r las bayas	
		1	Blanda [O:3]	Perle de Csaba – B	
		2	Media [O:5]	Razaki, Sauvignon – B	
		3	Dura [O:7]	Flame Seedless, Olivette noire – N Müller-Thurgau – B	J,
*	6.2.12	Ra	aya: sabores particulare	s [O-236 11-50]	(4.2.8)
^	[89]	00	iya. Sabores particulare	3 [0-200, 0-00]	(1.2.0)
		1	Ninguno	Auxerrois - B	
		2	Gusto a moscatel	Muscat d'Alexandrie – B	
		3	Gusto foxé	Isabelle – N	
		99	Otro gusto especial		
			(especificar en el descri	ptor	
			Notas, 6.3) [O:5/U:4]		
	6.2.13	Ва	aya: separación del pedi	<b>celo</b> [O-240, U-51]	(6.2.20)
	[89]	Fu	ierza de tracción necesar	ia para separar la baya del pedicelo	
		1	Difícil [O:7]	Carignan – N	
		2	Algo fácil		
		3	Muy fácil [O:1]	Isabelle – N	
	6.2.14 [89]		Baya: longitud de la semilla [O-242]		(6.3.2)
		3	Corta	Mourvèdre - N, Grenache - N	
		5	Media	Pinot noir – N	
		7	Larga	Cinsaut - N, Alphonse Lavallée -	N
6.2.15 Semilla: peso de		emilla: peso de 100 sem	illas [O-243]	(6.3.3)	
		1	Muy poco	(≤10 mg/semilla)	
		3	Poco	(21-29 mg/semilla)	
		5	Medio	(36-44 mg/semilla)	
		7	Mucho	(51-59 mg/semilla)	
		9	Muy mucho	(>65 mg/semilla)	

Semilla: estrías transversales laterales [O-244] 6.2.16 (4.3.2)[89] Véase la Fig. 20 Ausentes [O:1] Vitis vinifera 1(or +)Presentes [O:2] Vitis rotundifolia

Fig. 20. Semilla: estrías transversales laterales

#### 6.3 **Notas**

Se puede indicar aquí cualquier información adicional, especialmente bajo la categoría "otro" de los distintos descriptores anteriores.

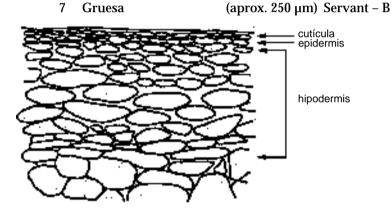
# **EVALUACION**

# 7. Descriptores de la planta

Variedad de referencia

*	<ul> <li>7.1.1 Fecha de brotación [O-301, U-1]</li> <li>[5-9] Sólo variedades destinadas a la producción de frutos</li> <li>1 Muy temprana Perle de Csaba – B</li> </ul>			(6.1.48)
		3 Temprana	Chasselas blanc – B	
		5 Media	Grenache noir - N	
		7 Tardía	Cinsaut - N	
		9 Muy tardía	Mourvèdre - N	
*	7.1.2	Fecha de brotación [U-2]		
	[5-9]	Sólo variedades no utiliza	das para la producción de frutos	
		1 Muy temprana		
		3 Temprana		
		5 Media		
		7 Tardía		
		9 Muy tardía		
	7.1.3	Inflorescencia: número d	le inflorescencias	(6.2.2)
	[61-68]	por pámpano [O-153]		
		1 Hasta uno	Sultanine – B	
		2 1,1 a 2	Chasselas blanc - B	
		3 2,1 a 3	Riesling – B	
		4 Más de tres	Aris – B	
*	7.1.4	Epoca del envero [O-303,	U-38]	(6.2.21)
	[81]	Sólo variedades para la producción de frutos. El envero corresponde a		
		un contenido de la baya en materia seca del 3-4%, aproximadamente,		
		y con la superación de la acidez máxima. Alrededor del 50% de las bayas		
		comienzan a ablandarse y	a cambiar de color, si lo tienen	
		1 Muy temprana	Perle de Csaba – B	
		3 Temprana	Chasselas blanc – B	
		5 Media	Riesling – B	
		7 Tardía	Carignan noir – N	
		9 Muy tardía	Olivette noire – N	

(aprox. 175 µm) Carignan - N



5

Media

Fig. 21. Baya: grosor de la piel

7.1.7 [ <b>89</b> ]			(6.2.19)
	3 Corto	Grenache noir – N	
	5 Intermedio Cinsaut – N		
	7 Largo	Dattier de Beyrouth	
7.1.8 [89]	3, 1, 1, 1,		(6.3.1)
	1 Casi invisible	Chasselas blanc – B	
	2 Ligeramente visi	ble	
	3 Muy visible	Ugni blanc – B	

	7.1.9 [89]	Baya: rendimiento en mos (Bayas sin pedicelos, estruj 1 Muy bajo 2 Bajo 3 Medio 4 Alto 5 Muy alto	
*	7.1.10 [89]	Madurez fisiológica de la la (Contenido máximo de azú 1 Muy temprana 3 Temprana 5 Media 7 Tardía 9 Muy tardía	-
	7.1.11 [89]	Formación de los nietos: n	(pámpanos axilares) [O-352] (6.1.52) úmero y longitud de los nietos de más de del tercio medio de pámpanos próximos al Riesling – B
	7.1.12 [89]	Pámpano: longitud de los  Muy cortos Cortos Medios Largos Muy largos	entrenudos [O-353] (6.1.53)  (<60 mm) Rupestris du Lot (~90 mm) 140 Ruggeri (~120 mm) Chasselas Blanc – B (~150 mm) Cardinal – Rg (>180 mm) Vitis riparia
	7.1.13 [89]	Porcentaje de cuajado [O-Indicar la proporción de bay inflorescencia 1 Muy bajo 3 Bajo 5 Medio 7 Alto 9 Muy alto	(6.2.24) yas/racimo en relación al número de flores/  (<10%) (20-30%) (40-50%) (60-70%) (>80%)

#### $\star$ 7.1.14 Peso de un racimo [O-502] (6.2.25)[89] Media de todos los racimos de 10 pámpanos 1 Muy bajo (<100 g)3 Bajo (150-250 g) 5 Medio (350-450 g) 7 Alto (650-950 g) 9 Muy alto (>1200 g) 7.1.15 Peso de una baya [O-503] (6.2.26)[89] Media de 100 bayas escogidas en la parte central de 10 racimos Muy bajo 1 (<1 g)3 Bajo (1.7-2.3 g)5 Medio (3-5 g)7 Alto (7-9 g)9 Muy alto (>12 g)7.1.16 Peso del racimo [kg/ha] [O-504] (6.2.27)[89] Rendimiento de uva (kg/ha). El factor de conversión de 1,3 convierte los hl/ha en kg/ha 3 Bajo 5 Medio 7 Alto 7.1.17 Contenido en azúcar del mosto [%] [O-505] (6.2.28)[89] Especificar el rendimiento de los racimos y el método utilizado en el descriptor Notas, 7.2 3 Bajo (~ 15% azúcar) 5 Medio (~ 18% azúcar) 7 Alto (~ 21% azúcar) 7.1.18 Contenido total de ácidos del mosto [O-506] (6.2.29)[89] En miliequivalentes: ácido tartárico o ácido sulfúrico. Promedio de las bayas sanas totalmente hinchadas de todos los racimos de 10 pámpanos Miliequivalentes Acido Acido tartárico [g/L] sulfúrico [g/L] 1 Muy bajo 41 3 2

82

123

164

205

6

9

12

15

4

6

8

10

3

5

7

9

Bajo

Alto

Medio

Muy alto

7.1.19 Patrón: rendimiento de sarmientos/ha [O-551] (6.1.55)[00]

> 1 Muy bajo Rupestris du Lot

3 Bajo

5 Medio 3309 Couderc

7 Alto

9 Muy alto Kober 5BB

## 7.1.19.1 Número de cepas por hectárea

7.1.19.2 Longitud total de los patrones [m/ha]

#### 7.1.20 Patrón: formación de callo (extremo superior) [O-552] (6.1.56)A una temperatura de 25-30°C. Observar en sarmientos agostados. Indicar el

método en el descriptor Notas, 7.2

Muy baja 1

3 Baja 41B

5 Media Kober 5BB

7 Elevada Vitis riparia 'Gloire de Montpellier'

9 Muy elevada

#### 7.1.21 Patrón: formación de raíces adventicias [O-553] (6.1.57)

Capacidad del portainjerto para formar raíces adventiciasen condiciones normales de propagación. Observar en sarmientos agostados. Indicar el método en el descriptor Notas, 7.2

> Vitis berlandieri 1 Muy baja

3 Baja

5 Media **Kober 5BB** 

7 Elevada

9 Muy elevada Vitis riparia 'Gloire de Montpellier'

## 7.2

Indicar aquí toda información adicional, especialmenre en la categorí "Otro" de los diversos descriptores antes mencionados.

# 8. Susceptibilidad al estrés abiótico

Registrado bajo condiciones artificiales y/o naturales, las cuales se deben especificar claramente. Estas están codificadas en una escala numérica de susceptibilidad del 1 - 9:

- Muy baja o sin signos visibles de susceptibilidad
- 3 Baja
- 5 Intermedia
- 7 Alta
- 9 Muy alta

#### 8.1 Baja temperatura

#### 8.2 Alta temperatura

#### 8.3 Sequía [OIV-403]

Prueba de patrones después de injertarlos con una variedad de Vitis vinifera

		Patrones de referencia
1	Muy baja [O:9] (hojas verdes)	140 Ruggeri, 1103 Paulsen
3	Baja [O:7]	41B, 99 Richter
5	Media (hojas amarillas)	MG 420 A, Rupestris du Lot
7	Alta [O:3]	
9	Muy alta [O:1] (hojas necróticas	Vitis riparia
	o caída de las hojas)	

#### Humedad alta del suelo 8.4

#### 8.5 Clorosis férrica [OIV-401]

(7.5)

Evaluar en suelos con un contenido alto de cal y/o durante la primavera en suelos siempre húmedos. Especificar en el descriptor Notas, 8.7 si la accesión que se describe está injertada, crece sobre sus propias raíces o se está utilizando como patrón

		Portainjertos	Injertos
1	Muy baja [O:9]	, ,	,
	(hojas marrón oscuro)	Fercal	Grenache noir - N
3	Baja [O:7] (hojas verde pálido		
	con una red de nervios	140 Ruggeri	Sangiovese - N,
	verdes finos)		Dattier de Beyrouth - B
5	Media (hojas amarillas	Kober 5BB	Ugni blanc - B
	con los nervios principales verdes)		
7	Alta [O:3] (Hojas amarillas,	3309 Couderc	Dolcetto - N,
	<10% de necrosis)		Canaiolo - N
9	Muy alta [O:1] (hojas amarillas,	Riparia Gloire	Pinot blanc - B
	>10% de necrosis,	de Montpellier	
	pámpanos débiles)		

(7.6)

Especificar en el descriptor **Notas**, **8.7**, si la variedad que se describe está injertada, crece sobre sus propias raíces o se está utilizando como portainejrto

1	Muy baja [O:9]	V. vinifera	Sultanine – B
	(hojas verdes)	(raíces propias)	
3	Baja [O:7]	1103 Paulsen	Servant – B
5	Media (necrosis del extremo de	1616 C	
	los nervios foliares)		
7	Alta [O:3]	3309 Couderc	Clairette - B
9	Muy alta [O:1]	Riparia Gloire	Cardinal - Rg
	(necrosis marginal con caída	de Montpellier	
	de las hojas)		

## 8.7 Notas

Especificar aquí cualquier información adicional

# 9. Susceptibilidad al estrés biológico

En cada caso, es importante especificar el origen de la infestación o infección, es decir, natural, inoculación en el campo, laboratorio. Registre dicha información en el descriptor **Notas, 9.5.** Estos están codificados en una escala numérica de susceptibilidad del 1 al 9:

- 1 Muy baja o sin signos visibles de susceptibilidad
- 3 Baja
- 5 Intermedia
- 7 Alta
- 9 Muy alta

## 9.1 Plagas

# 9.1.1 Daktulosphaira vitifoliae en las hojas [OIV-461] (8.1.1)

Observar la formación de agallas en las hojas adultas

Referencia

- 1 Muy baja [O:9] Vitis vinifera, Vitis cinerea (necrosis localizada, perforaciones, sin agallas en las hojas)
- 3 Baja [O:7] (agallas estériles e incompletas en las hojas)
- 5 Media (agallas fértiles pequeñas en las hojas)
- 7 Alta [O:3] (agallas fértiles grandes en las hojas)
- 9 Muy alta [O:1] 3309 Couderc (agallas fértiles muy grandes en las hojas)

(8.2.1)

#### 9.1.2 Daktulosphaira vitifoliae en las raíces [OIV-462] (8.1.2)

Muy baja [O:9]

Vitis rotundifolia

(necrosis localizada, perforaciones) 3 Baja [0:7]

Kober 5BB

Isabelle – N

(necrosis aislada en la corteza)

- Media, (necrosis aislada que penetra en el cilindro central,)
- 7 Alta [0:3], (necrosis que penetra en el cilindro central, aislamiento incompleto)
- 9 Vitis vinifera Muy alta [0:1] (necrosis que penetra hasta el centro del cilindro central)

#### 9.2 **Hongos**

#### 9.2.1 Botrytis cinerea Pers. Ex Fr. en las hojas [OIV-458]

Evaluar las zonas necróticas de todas las hojas de seis o más cepas antes de la floración

- Kober 5BB Baja [O:7-9] (pocas zonas necróticas limitadas, muy pequeñas)
- 5 Media (una o más manchas necróticas limitadas, de alrededor de 1 cm de diámetro)
- 7 Alta [0:1-3] (una o más manchas necróticas grandes en una parte amplia del limbo de la hoja)

#### 9.2.2 Botrytis cinerea Pers. ex Fr. en el fruto [OIV-459] (8.2.2)

Evaluar todos los racimos de seis o más cepas. Evaluar antes del envero la podredumbre caulinar y antes de la recolección la podredumbre gris efectiva

- Baja [O:7-9] (sólo unas pocas bayas marchitas o podridas, sólo unos pocos racimos ligeramente atacados, sin caída de racimos)
- Media (hasta un 20% de bayas marchitas o podridas, la mayoría de los racimos atacados moderadamente, caída escasa o nula de racimos)
- Alta [O:1-3] (muchas bayas marchitas o podridas, todos los racimos atacados, caída de racimos)

# 9.2.3 Plasmopara viticola en las hojas [OIV-452]

(8.2.3)

Kober 5BB

Evaluar la extensión de las manchas de mildiu en todas las hojas de 4-6 cepas tres semanas después del comienzo de la floración

- Muy baja [O:9]
   (manchas necróticas diminutas o ningún síntoma, ni esporulación ni micelio)
- 3 Baja [O:7](pequeñas manchas <1 cm de diámetro, poca esporulación o micelio)</li>
- 5 Media (pocas manchas de 1-2 cm de diámetro, esporulación más o menos fuerte, formación irregular de micelio)
- 7 Alta [O:3] (grandes manchas, esporulación fuerte y micelio abundante, caída de las hojas más tarde que en el siguiente caso)
- 9 Muy alta [O:1]
   (grandes manchas o limbo totalmente, atacado, esporulación fuerte y micelio denso, caída muy temprana de las hojas)

## 9.2.4 Plasmopara viticola en el fruto [OIV-453]

(8.2.4)

Evaluar todos los racimos en 4-6 cepas tres semanas después del comienzo de la floración y antes del envero

- Muy baja [O:7-9]
   (ataque muy leve o nulo)
- Baja [O:7] (pocos racimos atacados, sin reducción del rendimiento)
- 5 Media (20-30% de los racimos atacados, rendimiento reducido)
- 7 Alta (50-60% de los racimos atacados, rendimiento reducido)
- 9 Muy alta [O:1-3] (la mayoría o todos los racimos fuertemente atacados o muertos, reducción grande del rendimiento)

#### 9.2.5 Uncinula necator (Schw.) Burr. en las hojas [OIV-455]

(8.2.5)

Evaluar todas las hojas de 4-6 cepas. Evaluar las hojas jóvenes tres semanas después del comienzo de la floración y las adultas después de la recolección o antes de las heladas

- 1 Muy baja [O:9] (manchas diminutas o sin síntomas, ni esporulación ni micelio visibles)
- 3 Baja [0:7] (manchas limitadas <2 cm de diámetro, esporulación y micelio limitados, la presencia de Uncinula se aprecia sólo por un ligero rizado del limbo)
- Media (manchas normalmente limitadas. con un diámetro de 2-5 cm)
- 7 Alta [O:3] (manchas grandes, algunas limitadas, fuerte esporulación y abundante micelio)
- 9 Muy alta [0:1] (manchas muy grandes no limitadas o limbos totalmente atacados, fuerte esporulación y abundante micelio)

Carignan - N

Kober 5 BB

#### 9.2.6 Uncinula necator (Schw.) Burr. en el fruto [OIV-456]

(8.2.6)

Evaluar todos los racimos de 4-6 cepas antes del comienzo del envero y antes de la recolección

- 3 Baja [0:7] (sólo pocas bayas atacadas, sólo pocos racimos ligeramente atacados, sin bayas agrietadas)
- Media (hasta un 30% de bayas atacadas, la mayoría de los racimos atacados moderadamente, algunos gravemente, ninguna o pocas bayas agrietadas)
- 7 Alta [O:3] Carignan - N (muchas bayas atacadas, todos los racimos atacados, la mayoría gravemente, algunos moderadamente, bayas muy agrietadas)

#### 9.2.7 Elsinoe ampelina (Antracnosis)

- Muy baja
- 3 Baja (pequeñas manchas en las hojas >1 mm de diámetro
- 5 Media, (muchas hojas atacadas, manchas unidas entre sí, cáncer en los pámpanos jóvenes)
- 7 Alta (fuertes síntomas en las hojas, incluso en los nervios, los pecíolos y los zarcillos, cáncer un muchos pámpanos, racimos atacados, pérdida parcial de producción)
- Muy alta (hojas, zarcillos, pámpanos y racimos totalmente atacados, provocando la muerte de los pámpanos y la pérdida total de la producción)

#### 9.2.8 Eutypa lata (Eutypa dieback)

Bajo

Semillon, Merlot

5 Intermedio Sauvignon - B

7 Alto Cabernet Sauvignon, Ugni blanc

#### 9.2.9 Phomopsis viticola

#### 9.3 **Bacterias**

Indicar si se conocen

#### 9.4 Virus y fitoplasmas

Indicar si se conocen

#### 9.5 **Notas**

Especificar aquí cualquier información adicional

# 10.Marcadores bioquímicos

#### 10.1 **Enzimas**

Indique para cada enzima el tejido analizado y el tipo de zimograma. Cada enzima en particular se puede registrar como 10.1.1, 1.1.2, etc.

#### 10.2 Otros marcadores bioquímicos

(Por ejemplo, perfil de polifenoles)

## 11. Marcadores moleculares

Describa cualquier rasgo específico útil o distintivo para esta accesión. Indique la combinación sonda-enzima analizada. A continuación se citan algunos de los métodos básicos más habitualmente utilizados

#### 11.1 Polimorfismo de longitud de los fragmentos de restricción (RFLP)

Indique la combinación sonda-enzima (puede utilizarse este criterio para genomas nucleares, de cloroplastos o mitocondriales)

#### 11.2 Polimorfismo de longitud de los fragmentos amplificados (AFLP)

Indique las combinaciones de parejas iniciadoras y el tamaño molecular exacto de los productos (utilizados para genomas nucleares)

### 11.3 Caracterización por amplificación del ADN (DAF); ADN polimórfico amplificado al azar (RAPD); AP-PCR

Indique con exactitud las condiciones experimentales y el tamaño molecular de los productos (utilizado para genomas nucleares)

#### 11.4 Microsatélites etiquetados por secuencias (STMS)

Indique las secuencias iniciadoras y el tamaño exacto de los productos (puede utilizarse para genomas nucleares o de cloroplastos)

#### 11.5 Determinación de secuencias mediante la PCR

Indique las secuencias iniciadoras de la PCR y la secuencia de nucleótidos derivada (puede utilizarse para genomas nucleares, de cloroplastos o mitocondriales de copia única)

#### 11.6 Otros marcadores moleculares

# 12. Caracteres citológicos

#### 12.1 Número de cromosomas

#### 12.2 Nivel de ploidía

(por ejemplo, aneuploid o reacomodamiento estructural)

#### 12.3 Viabilidad del polen

Indicar el método

# **12.4** Apareamiento de los cromosomas durante la meiosis Promedia de 50 micrósporas madres observadas durante la metafase I

# 12.5 Otros caracteres citológicos

# 13.Genes identificados

Describa cualquier mutante específico conocido presente en la accesión

# REFERENCIAS

- FAO. 1990. Guidelines for Soil Profile Description, 3rd edition (revised). Food and Agriculture Organization of the United Nations, International Soil Reference Information Centre, Land and Water Development Division. FAO, Roma.
- IBPGR. 1983. Descriptors for Grape. AGPG: IBPGR/83/154. IBPGR Secretariat, Roma, 93 pág.
- Kornerup, A. and J.H. Wanscher. 1984. Methuen Handbook of Colour. Third edition. Methuen, Londres. ISBN 0-413-33400-7.
- Lorenz, D.H. et al. 1994: Phänologische Entwicklungsstadien der Weinrebe (Vitis vinifera L. ssp. vinifera). Codierung und Beschreibung nach der erweiterten BBCH-Skala." Vitic. Enol. Sci. 49(2):66-70.
- Munsell Color. 1975. Munsell Soil Color Chart. Munsell Color, Baltimore, MD, EE.UU.
- Munsell Color. 1977. Munsell Color Charts for Plant Tissues, 2nd edition, revised. Munsell Color, Macbeth Division of Kollmorgen Corporation, Baltimore, MD 21218, EE.UU.
- OIV. 1997. Proposition définitive de modification de la Fiche O.I.V. Office International de la Vigne et du Vin (OIV), 75008 París, Francia.
- Rana, R.S., R.L. Sapra, R.C. Agrawal and Rajeev Gambhir. 1991. Plant Genetic Resources. Documentation and Information Management. National Bureau of Plant Genetic Resources (Indian Council of Agricultural Research). Nueva Delhi, India.
- Royal Horticultural Society. 1966, c. 1986. R.H.S. Colour Chart (edn. 1, 2). Royal Horticultural Society, Londres.
- UPOV. 1996. Working Paper on Revised Test Guidelines for Vine (Vitis L.). TWF/28/4 International Union for the Protection of New Varieties and Plants (UPOV), Ginebra, 45 pág.
- van Hintum, Th. J.L. 1993. A computer compatible system for scoring heterogeneous populations. Genetic Resources and Crop Evolution 40:133-136.

# COLABORADORES

(1) indica los participantes al Technical Working Party for Fruit Crops Subgroup Meeting on Grape (Vine), Conegliano, Italy, 12 - 13 Febrero 1996

Dr Umberto Almeida Camargo Grape Germplasm Curator and Breeder Empresa Brasileira da Pesquisa Agropecuária (EMBRAPA)

Centro Nacional de Pesquisa da Uva e Vinho

Rua Livramento, 515 Caixa Postal 130 95700-000 Benito Gonçalves RS

Dr Baruch Bar-Tel

Examiner

**BRASIL** 

Plant Breeders' Rights Council **Agricultural Research Organization** 

The Volcani Center

PO Box 6

Bet Dagan 50 250

**ISRAEL** 

Dr Rudolf Becher (1) Bundessortenamt Prufstelle Hassloch Neustadter Str. 42 67454 - Hassloch ALEMANIA

Dr Antonio Bergamini (1) c/o Istituto Sperimentale per la Frutticoltura I-38057 Pergine

**Trento** ITALIA

Dr Hideo Bessho **Institute of Horticulture** Fukuoka Agricultural Research Center 1-129 Ashiki, Chikushino-shi Fukuoka-ken 818 **JAPON** 

Scientific Secretary of the Commission of the

OIV

UFR Viticulture, ENSAM

Jean-Michel Boursiquot (1)

Place Viala

34060 Montpellier Cedex

**FRANCIA** 

Dr David Cain Sun World 16350 Driver Road PO Box 80298 Bakersfield, CA93380-0298

Selerina Cancellier (1)

ESTADOS UNIDOS

Istituto Sperimentale per la Viticoltura Sezione Ampelografia e Miglioramento Genetico

Via XXVIII Aprile 26

BP 310135 - Conegliano - Treviso

**ITALIA** 

Dr Erika Dettweiler

Federal Centre for Breeding Research on

**Cultivated Plants** 

Institute for Grapevine Breeding

Geilweilerhof 76833 Siebeldingen

**ALEMANIA** 

Dr Rudolph Eibach

Federal Centre for Breeding Research on

**Cultivated Plants** 

**Institute for Grapevine Breeding** 

Geilweilerhof 76833 Siebeldingen **ALEMANIA** 

Mrs Eunice Candeias Ministério da Agricultura, Desenvolvimento Rural e das Pescas Direcçao Geral de Protecção das Culturas Edificio II da DGPC Tapada da Ajuda 1300 Lisboa **PORTUGAL** 

Prof. Antonio Calo (1) Director Istituto Sperimentale per la Viticoltura Via XXVIII Aprile 26 BP 310135 - Conegliano - Treviso **ITALIA** 

Dr Angelo Costacurta (1) Istituto Sperimentale per la Viticoltura Sezione Ampelografia e Miglioramento Genetico Via XXVIII Aprile 26 BP 310135 - Conegliano - Treviso **ITALIA** 

Mr Antonio Ascenso Ferreira Ministério da Agricultura, Desenvolvimento Rural e das Pescas Direcçao Geral de Protecção das Culturas Edificio II da DGPC Tapada da Ajuda 1300 Lisboa **PORTUGAL** 

María Gomez-Campo (1) Departamento de Producción Vegetal Escuela de Fitotecnia ETSI Agrónomos Ciudad Universitaria s/n 28040 Madrid **ESPAÑA** 

Dr Nuredin Habili Agprobe Diagnostics 9, Karoola Court **Hallet Cove SA5158 AUSTRALIA** 

Yoshio Hattori (1) Seeds and Seedlings Division Ministry of Agriculture, Forestry and **Fisheries** 1-2-1 Kasumigaseki, Chiyoda-ku Tokyo 100 **JAPON** 

Dr Nobuyuki Hirakawa Institute of Horticulture Fukuoka Agricultural Research Center 1-129 Ashiki, Chikushino-shi Fukuoka-ken 818 **JAPON** 

Dr Mauro Jermini Stazioni federali di ricerche agronomiche Centro di Cadenazzo 6594 Contone **SUIZA** 

Lina Liousa (1) Ministry of Agriculture Variety Research Institute of Cultivated **Plants** 2. Acharnon Street 101-76 Athens **GRECIA** 

Dr Dominique Maigre Station fédérale de recherches en production végétale de Changins Centre viticole du Caudoz **1009 Pully SUIZA** 

Diamanto Manolakou (1) Ministry of Agriculture 2. Acharnon Street 101-76 Athens **GRECIA** 

Dr Rafael Ocete Rubio Laboratorio de Zoología Aplicada Facultad de Biología c/Reina Mercedes, 6 41012 - Sevilla **ESPAÑA** 

Mr Carlos Pereira Godinho Ministério da Agricultura, Desenvolvimento Rural e das Pescas Direcçao Geral de Protecção das Culturas Edificio II da DGPC Tapada da Ajuda 1300 Lisboa **PORTUGAL** 

Gyorgy Pernesz (1) National Institute for Agricultural Quality Control Keleti K. u. 24 1024 - Budapest **HUNGRIA** 

Prof. Robert M. Pool **Professor of Viticulture** Cornell University New York State Agricultural Experiment Station Geneva Campus - Department of **Horticultural Sciences** Geneva NY 14456-0462 **ESTADOS UNIDOS** 

Professor Jean-Paul Roustan **Institut National Polytechnique** Ecole Nationale Superieure Agronomique de Toulouse Laboratoire des Industries Alimentaires UAINRAEthylene et Maturation des Fruits 145. Avenue de Muret 31076 Toulouse Cedex FRANCIA

Prof. Jing Shixi 113-410 **Shengyang Agricultural University** 110161 - Liaoning Shenyang **CHINA** 

Jindrich Sevcik (1) State Institute for Agriculture Supervision and Testing **Testing Station Oblekovice** 67181 - Znojmo REPUBLICACHECA

Vicente Sotes (1) Departamento de Producción Vegetal Escuela de Fitotecnia ETSI Agrónomos Ciudad Universitaria s/n 28040 Madrid **ESPAÑA** 

Jiri Soucek (1) Head, Department of Plant Variety Rights State Institute for Agriculture Supervision and Testing **Plant Variety Division** Sedlec, 250 65 Libeznice REPUBLICACHECA

Prof. Guo Xiuwu 113-410 Shengyang Agricultural University 110161 - Liaoning Shenyang **CHINA** 

Dr Kai-Chun Zhang

Forestry and Pomology Institute of Beijing

RuiWangFen, XiangShan

HaiDian District 100093 - Beijing

**CHINA** 

# **Grape Crop Germplasm Committee Members**

Dr P. Freese Winegrow

13700 Chalk Hill Road

Healdsburg, California 95448

EE.UU.

Tel: 707-433-5969 Fax: 707-433-5563

Email: pkfreese@compuserve.com

Dr Carole P. Meredith Univ. of California **Davis, CA 95616** 

EE.UU.

Tel: 916-752-7535 Fax: 916-752-0382

Email: cpmeredith@ucdavis.edu

Dr Bruce Reisch, Chair **Dept of Horticultural Sciences** 

NYS Agric Expt Station Cornell Univ

Geneva, NY 14456 EE.UU.

Tel: 315-787-2239 Fax: 315-787-2216

Email: bruce_reisch@cornell.edu

Dr Jim Wolpert

Dept. of Viticulture and Enology

Univ. of California Davis, CA95616

EE.UU.

Tel: 916-752-1380 Fax: 916-752-0382

Email: jawolpert@ucdavis.edu

Dr Andrew Reynolds

Associate Professor, Viticulture

**Brock University** 

Cool Climate Oenology & Viticulture Institute

500 Glenridge Road

St. Catherines, ON L2S 3A1

**CANADA** 

Tel: 905-688-5550 Fax: 905-641-0406

Email: areynold@spartan.ac.brocku.ca

Dr Carmo Candolfi Dept. Horticulture **Oregon State University** Corvallis, OR 97331-7304

EE.UU.

Tel: 541-737-5436 Fax: 541-737-3479

Email: carmo@bcc.orst.edu

Charles Hossom

Columbia Crest Winery

Box 231

Patterson, WA99345

EE.UU.

Tel: 509-875-2061 Fax: 509-875-2568

Richard Gahagan

**BATF** 

5200 North Palm Avenue, Suite 204

Fresno, CA93704

EE.UU.

Tel: 209-487-5093 Fax: 209-487-5983 Dr Robert Pool

**Dept. of Horticultural Sciences** 

New York State Agricultural Experiment

Station

**Cornell University** 

Geneva, NY 14456

EE.UU.

Tel: 315-787-2238 Fax: 315-787-2216

Email: bob_pool@cornell.edu

Dr Andrew Walker, Vice Chair

Department of Viticulture and Enology

University of California

Davis, CA95616

EE.UU.

Tel: 916-752-0902 Fax: 916-752-0382

Email: fzawalke@bullwinkle.ucdavis.edu

Dr Nancy Irelan

E&J Gallo Winery Genetics Group

PO Box 1130

Modesto, CA95353

EE.UU.

Tel: 209-579-4424 Fax: 209-579-7067

Email: nancy.irelan@ejgallo.com

Dr Bob Wample

Washington State University

**IAREC** 

Prosser, WA99350

EE.UU.

Tel: 509-786-8886 Fax: 509-786-4635

Email: wample@beta.tricity.wsu.edu

Dr Jiang Lu

Center for Viticultural Science

Florida A&M University

Tallahassee, FL93727

EE.UU.

Tel: 904-599-3996 Fax: 904-561-2617

Email: JLU@NS1.FAMU.EDU

Dr Dave Cain

16350 Driver Road

PO Box 80298

Bakersfield, CA93380-0298

EE.UU.

Tel: 805-392-5172

Fax: 805-758-3651

Dr Jim Luby

**Horticultural Sciences** 

University of Minnesota

1970 Folwell Avenue

St. Paul, MN 55108

EE.UU.

Tel: 612-624-3453

Fax: 612-624-4941

Email: lubyx001@maroon.tc.umn.edu

Dr George White - Ex-officio

National Germplasm Repository

University of California

Davis, CA 95616-8607

EE.UU.

Tel: 916-752-7009

Fax: 916-752-5974

Email: davgw@sun.ars-grin.gov

Dr Arnold Tschanz - Ex-officio USDA-APHIS-PPQ-NPGQC Bldg. 580 BARC West

6505 Belcrest Road Beltsville, MD 20705

EE.UU.

Tel: 301-504-7139 Fax: 301-504-8539

Email: atschanz@aphis.usda.gov

Dr Mark Bohning - Ex-officio **National Germplasm Resources Laboratory** 4th Floor, Building 003, BARC-West 10300 Baltimore Avenue Beltsville, MD 20705-2350 EE.UU.

Tel: 301-504-6133 Fax: 301-504-5536

Email: dbmumb@sun.ars-grin.gov

Dr Warren Lamboy - Ex-officio **USDA-ARS** Plant Genetic Resources Unit Cornell University Geneva, NY 14456

EE.UU. Tel: 315-787-2359 Fax: 315-787-2339

Email: warren_lamboy@cornell.edu

Dr James McFerson - Ex-officio Research Leader **USDA-ARS-PGRU** Geneva, NY 14456 EE.UU.

Tel: 315-787-2356 Fax: 315-787-2339

Email: jrm7@cornell.edu

Dr Roger Lawson - Ex-officio USDA, ARS, NPS Room 234, Building 005, BARC-West

10300 Baltimore Avenue Beltsville, MD 20705-2350

Tel: 301-504-5912 Fax: 301-504-5467

EE.UU.

**Bruce Reisch Horticultural Sciences** NYS Agricultural Experiment Station **Cornell University** Geneva, NY 14456 EE.UU.

Tel: 315-787-2239 Fax: 315-787-2216

Email: bir1@nysaes.cornell.edu

# **AGRADECIMIENTOS**

El IPGRI desea manifestar su agradecimiento a las numerosas personas que trabajan con la vid que han colaborado directa o indirectamente en el desarrollo de los Descriptores para la vid.

Adriana Alercia supervisó los borradores y la versión final del texto hasta la fase de prepublicación y proporcionó asesoramiento técnico y científico. Linda Sears preparó la disposición del texto y Patrizia Tazza realizó el dibujo de la tapa y la composición. Paul Stapleton supervisó la producción de la publicación. Tom Hazekamp dirigió los aspectos científicos y supervisó la producción en general.

Se agradece el asesoramiento técnico del siguiente personal del IPGRI: Dres. M. Diekmann, F. Engelmann y T. Hodgkin.