

---

Descriptores para el  
**té**  
(*Camellia sinensis*)



## Lista de Descriptores

Aguacate (E,I)	1995	Pearl millet (F,I)	1993
Almond (revisada) * (I)	1985	<i>Phaseolus acutifolius</i> (I)	1985
Apple (I)	1982	<i>Phaseolus coccineus</i> * (I)	1983
Apricot * (I)	1984	<i>Phaseolus vulgaris</i> * (I)	1982
Bambara groundnut (I)	1987	Pigeonpea (I)	1993
Banano (revisada) * (E,F,I) #	1996	Pimienta negra (E,I)	1995
Barley (I)	1994	Pineapple (I)	1991
Batata (E,F,I)	1991	Pistachio (F,I)#	1997
Beta (I)	1991	Plum * (I)	1985
<i>Brassica</i> and <i>Raphanus</i> (I)	1990	Potato variety * (I)	1985
<i>Brassica campestris</i> L. (I)	1987	Quinoa * (I)	1981
Buckwheat (I)	1994	Rice * (I)	1980
Café (E,F,I) #	1996	Rye and Triticale * (I)	1985
Capsicum (E,I)	1995	Safflower * (I)	1983
Cardamom (I)	1994	Sesame * (I)	1981
Cashew (I)	1986	<i>Setaria italica</i> and <i>S. pumilia</i> (I)	1985
Cherry * (I)	1985	Sorghum (F,I)	1993
Chickpea (I)	1993	Soyabean * (C,I)	1984
Citrus (I)	1988	Strawberry (I)	1986
Coconut (I)	1992	Sunflower * (I)	1985
Colocasia * (I)	1980	Tomate (E,F,I) #	1996
Cotton (revisada) (I)	1985	Tropical fruit * (I)	1980
Cowpea (I)	1983	<i>Vigna aconitifolia</i> and <i>V. trilobata</i> (I)	1985
Cultivated potato * (I)	1977	<i>Vigna mungo</i> and <i>V. radiata</i>	
Echinochloa millet * (I)	1983	(revisada) * (I)	1985
Eggplant (F,I)	1990	Walnut (I)	1994
Faba bean * (I)	1985	Wheat (revisada) * (I)	1985
Finger millet (I)	1985	Wheat and <i>Aegilops</i> * (I)	1978
Forage grass * (I)	1985	White Clover (I)	1992
Forage legumes * (I)	1984	Winged Bean * (I)	1979
Grape * (I)	1983	Xanthosoma (I)	1989
Kodo millet * (I)	1983	Yams * (I)	1980
Lentil * (I)	1985		
Lima bean * (I)	1982		
Lupinos * (E,I)	1981		
Maíz (E,F,I)	1991		
Mango (I)	1989		
Maní (E,F,I)	1992		
Medicago (anual) * (F,I)	1991		
Mung bean * (I)	1980		
Oat * (I)	1985		
Oca * (E)	1982		
Oil palm (I)	1989		
<i>Panicum miliaceum</i> and <i>P. sumatrense</i> (I)	1985		
Papaya (I)	1988		
Peach * (I)	1985		
Pear * (I)	1983		

Las publicaciones del IPGRI se distribuyen gratuitamente a bibliotecas de bancos de germoplasma, universidades, centros e institutos de investigación, etc. Se pueden también distribuir a personas que necesiten una copia personal. Se ruega enviar la solicitud al Jefe de la Unidad Editorial y Publicaciones. C, E, F e I corresponden al idioma chino, español, francés e inglés, respectivamente. Los títulos que tienen un asterisco (\*) están disponibles solo como fotocopias. Los títulos marcados con # pueden transferirse en formato PDF del sitio IPGRI (URL: <http://www.cgiar.org/ipgri/>).

---

Descriptores para el  
té  
(*Camellia sinensis*)

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 (GCAI). 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. 1997. Descriptores para el té (*Camellia sinensis*). Instituto Internacional de Recursos Fitogenéticos, Roma, Italia.

ISBN 92-9043-343-4

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

IPGRI  
Via delle Sette Chiese 142  
00145 Roma  
Italia

© International Plant Genetic Resources Institute 1997

## INDICE

PREFACIO	iv
DEFINICIONES Y USO DE LOS DESCRIPTORES	1
PASAPORTE	3
1. Descriptores de la accesión	3
2. Descriptores de recolección	5
MANEJO	9
3. Descriptores para el manejo de plantas	9
SITIO Y MEDIO AMBIENTE	12
4. Descriptores del sitio de caracterización y/o evaluación	12
5. Descriptores ambientales del sitio de recolección y/o caracterización/ evaluación	13
CARACTERIZACION	22
6. Descriptores de la planta	22
EVALUACION	33
7. Descriptores de la planta	33
8. Susceptibilidad al estrés abiótico	38
9. Susceptibilidad al estrés biológico	39
10. Marcadores bioquímicos	41
11. Marcadores moleculares	42
12. Características citológicas	43
13. Genes identificados	43
REFERENCIAS	44
COLABORADORES	45
AGRADECIMIENTOS	48
ANEXO I: Descriptores de pasaporte para cultivos múltiples	49

## PREFACIO

Preparó la lista de **Descriptores para el té (*Camellia sinensis*)** el Dr. Samresh Dwivedi cuando trabajaba como fitomejorador (té) en el Centro del CSIR, Palampur (conocido actualmente como Instituto de Tecnología de los Recursos Biológicos del Himalaya, Palampur). Para preparar la lista se estudiaron más de 250 accesiones de las tres subespecies (*sinensis*, *assamica* y *cambodiensis*). El Dr. Dwivedi trabaja actualmente en el Instituto Central de Plantas Medicinales y Aromáticas (Lucknow, India). Posteriormente se envió un borrador en el formato del IPGRI, aceptado internacionalmente, a varios expertos conocidos a nivel mundial para que comentaran y modificaran esta lista. Los nombres y direcciones de los expertos que intervinieron figuran en la sección «Colaboradores».

El IPGRI promueve la recolección de datos sobre las cuatro primeras categorías de esta lista – *Pasaporte, Manejo, Sitio y medio ambiente, Caracterización* – y ha establecido que los datos contenidos en estas categorías son los que deberían estar disponibles para cualquier acesión. Sin embargo, el número de cada tipo de descriptor correspondiente 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 las caracteres de la acesión, pero generalmente requieren repetidos ensayos de tiempo y lugar.

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

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

Esta lista de descriptores se presenta en un formato internacional, y por ello proporciona un «lenguaje» comprensible universalmente para los datos sobre los recursos fitogenéticos. La adopción de este sistema para la codificación de los datos, o por lo menos la producción de un método de transformación para convertir otros sistemas al formato del IPGRI, permitirá disponer de un medio rápido, fidedigno y eficaz para almacenar, recuperar y comunicar la información y ayudará en 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 los descriptores, y utilizando los especificados, así como los estados recomendados.

El Anexo I contiene descriptores de pasaporte de 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.

## 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 (incluido el registro en el banco de germoplasma y cualquier otra información de identificación) y describen los parámetros que se deberían observar cuando se recolecta originalmente la accesión.

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

Descriptores del **sitio y el 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 del 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 considerados deseables por 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. Incluyen rendimiento, productividad agronómica, susceptibilidad al estrés y caracteres bioquímicos y citológicos.

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

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

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 internacional de unidades (Système International d'Unités, SI).
- b) las unidades que han de aplicarse aparecen entre corchetes al lado del nombre del descriptor;

## 2 Descriptores para el té

---

c) se recomienda vivamente el uso de escalas normalizadas de colores para todos los caracteres de color, como la Royal Horticultural Society Colour Chart, el Methuen Handbook of Colour, las Munsell Soil Color Charts o las Munsell Color Charts for Plant Tissues (la escala que se utilice deberá especificarse en la sección donde se usa);

d) muchos caracteres cuantitativos que son continuamente variables se registran en una escala del 1 al 9, donde:

1	Muy bajo	4	Bajo a intermedio	7	Alto
2	Muy bajo a bajo	5	Intermedio	8	Alto a muy alto
3	Bajo	6	Intermedio a alto	9	Muy alto

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 ha ocurrido esto, la gama completa de códigos está disponible para su uso, utilizando la ampliación 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, como en (d), se registrará «0»: i) cuando el carácter no esté expresado; ii) cuando no sea aplicable un descriptor. En el ejemplo siguiente, se registrará «0» si una accesión no tiene el lóbulo central de la hoja:

### Forma del lóbulo central de la hoja

3	Dentado
5	Elíptico
7	Lineal

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) se reservan espacios en blanco para información aún no disponible;

h) en las accesiones que no son generalmente uniformes para un descriptor (por ej. colección mezclada, segregación genética) se registrará la media y la desviación estándar cuando la variación sea continua, o varios códigos en orden de frecuencia si el descriptor es de variación discontinua. Se pueden utilizar otros métodos publicados, tales como el de R.S. Rana *et al.* (1991) o el de van Hintum (1993), que establecen 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

### 1. Descriptores de la accesión

#### ★ 1.1 Número de accesión

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

#### 1.2 Nombre del donante

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

#### 1.3 Número del donante

Número asignado por el donante a una accesión

#### 1.4 Otros números relacionados con la accesión

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 el 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 Género

★ 1.5.2 Especie

★ 1.5.3 Subespecie

1.5.4 Variedad botánica

#### 1.6 Pedigree (Genealogía)

Parentesco o nomenclatura y designaciones asignadas al material del fitomejorador

1.6.1 Progenitor masculino

**1.6.2 Progenitor femenino**

**1.6.3 Otro** (especificar en el descriptor **1.11 Notas**)

**1.7 Accesión**

**1.7.1 Nombre de la accesión**

Designación registrada u otra designación oficial que se da a la accesión (por ejemplo, "Nanda Devi" para el lote de semillas Tocklai biclonal nº TS.378).

**1.7.2 Idioma local**

Idioma en el que se da el nombre de la accesión

**1.7.3 Traducción/transcripción**

Anote la traducción al inglés del nombre local de la accesión

**1.7.4 Sinónimos**

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

**1.8 Fecha de adquisición** [AAAAMMDD]

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

**1.9 Tamaño de la accesión**

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

**1.10 Tipo de material recibido**

- 1 Embrión cigótico
- 2 Semilla
- 3 Planta (incluidas las plántulas)
- 4 Vástago/yema o brote/corte de tallo
- 5 Polen
- 6 Raíz/tubérculo
- 99 Otro (especificar en el descriptor **1.11 Notas**)

**1.10.1 Clases de semillas**

- 1 Se conocen los progenitores masculino y femenino
- 2 Sólo se conoce el progenitor femenino
- 3 Ambos progenitores desconocidos

**1.11 Notas**

Especifique aquí cualquier información adicional

## 2. Descriptores de recolección

### 2.1 Instituto(s) recolector(es)

Institutos y/o personas que efectuaron la recolección de la muestra original o la patrocinaron

### 2.2 Número del sitio

Número asignado por el recolector al lugar físico

### 2.3 Número de recolección

Número original asignado por el recolector o los recolectores de la muestra, normalmente compuesto por el nombre o iniciales del recolector seguido de un número. El número del recolector es esencial para identificar los duplicados mantenidos en colecciones diferentes, deberá ser único y siempre debe acompañar las submuestras, dondequiera que se envíen.

### 2.4 Fecha de recolección de la muestra original [AAAAMMDD]

### ★ 2.5 País de recolección

Nombre del país donde se recolectó la muestra. Utilizar las abreviaturas de tres letras del *Código para los nombres de países*, n° 3166, 4ª edición., de la Organización Internacional de Normalización (ISO). 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

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

### 2.7 Departamento/distrito

Nombre de la subdivisión administrativa secundaria (dentro de una provincia/estado) del país en el que se recolectó la muestra

### ★ 2.8 Ubicación del lugar de recolección

Distancia en kilómetros y dirección desde la ciudad, la aldea o el punto de referencia cartográfica más cercano (por ejemplo, CURITIBA 7S, significa 7 km al sur de Curitiba)

### 2.9 Latitud del lugar de recolección

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

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]

(Metros sobre el nivel del mar)

★ 2.12 Fuente de recolección

- 0 Desconocido
- 1 Hábitat silvestre
  - 1.1 Bosque/arboleda
  - 1.2 Matorral
  - 1.3 Pastizal
  - 1.4 Desierto/tundra
- 2 Finca
  - 2.1 Campo
  - 2.2 Huerto
  - 2.3 Jardín
  - 2.4 Barbecho
  - 2.5 Pasto
  - 2.6 Almacén
- 3 Mercado
  - 3.1 Ciudad
  - 3.2 Aldea
  - 3.3 Zona urbana
  - 3.4 Otro sistema de intercambio
- 4 Instituto/organización de investigación
- 99 Otro (especificar en **2.28 Notas del recolector**)

**2.13 Medio ambiente de la fuente de recolección**

Utilice los descriptores de la sección 5 desde el 5.1.1 al 5.1.23

**2.14 Estado de la muestra**

- 0 Desconocido
- 1 Silvestre
- 2 Mala hierba
- 3 Cultivar tradicional/variedad local
- 4 Línea de fitomejorador
- 5 Cultivar mejorado
- 99 Otro (especificar en **2.28 Notas del recolector**)

**2.15 Tipo de muestra**

Tipo de material vegetal recolectado. Si se recolectaron diferentes tipos de material de la misma fuente, se debe asignar a cada muestra (tipo) un único número de recolección y el correspondiente número único de accesión

- 1 Embrión cigótico
- 2 Semilla
- 3 Vegetativa
- 4 Polen
- 5 Compuesta (arbusto de té injertado)
- 6 Cultivo de tejidos (especificar la parte de la planta que se utilice en **2.28 Notas del recolector**)

**2.16 Estado de poda de la planta**

- 0 No (no podada)
- 1 Sí (podada)

**2.17 Número de plantas muestreadas**

Número aproximado de plantas recogidas en el campo para esta accesión

**2.18 Número de ejemplares de material clonal (cortes de tallos) recolectados****2.19 Sistema de cultivo**

- 1 Monocultivo
- 2 Mezclado con cultivos
- 99 Otro (indicar el cultivo en **2.28 Notas del recolector**)

**2.20 Flora asociada**

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

**2.21 Prácticas de cultivo**

- 2.21.1 Fecha de plantación** [AAAAMMDD]
- 2.21.2 Fecha de la primera poda** [AAAAMMDD]
- 2.21.3 Tipo de poda/‘skiff’**
  - 1 ‘Skiff’ ligero
  - 2 ‘Skiff’ mediano
  - 3 ‘Skiff’ profundo
  - 4 ‘Skiff’ nivelado y sin podar
  - 5 Casos excepcionales: poda profunda
  - 99 Otro (especificar en **2.28 Notas del recolector**)
- 2.21.4 Altura de la primera poda** [cm]
- 2.21.5 Fecha de la primera cosecha** [AAAAMMDD]
- 2.21.6 Riego**

Indicar la cantidad, la frecuencia y el método de aplicación

**2.22 Nombre local o vernáculo**

Nombre asignado por el agricultor al cultivar/variedad local/clon/forma silvestre. Indicar el idioma y dialecto si no se proporciona el grupo étnico

**2.23 Grupo étnico**

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

**2.24 Usos de la accesión**

- 1 Té verde
- 2 Té negro
- 3 Té ulong
- 4 Té soluble
- 5 Aceite de semillas de té
- 6 Medicinal
- 7 Bebida
- 8 Ornamental
- 9 Plaguicida (saponina)
- 99 Otro (especificar en **2.28 Notas del recolector**)

**2.25 Fotografía**

¿Se tomaron fotografías de la accesión o del hábitat en el momento de la recolección? Si se ha tomado alguna fotografía, indicar los números de identificación en **2.28 Notas del recolector**.

- 0 No
- 1 Sí

**2.26 Ejemplares de herbario**

¿Se recolectó un ejemplar de herbario? En caso afirmativo, indicar el número de identificación y el lugar (herbario) donde se depositó el ejemplar de té en el descriptor **2.28 Notas del recolector**

- 0 No
- 1 Sí

**2.27 Estrés dominante**

Información sobre los tipos de estrés físico y biológico asociados y la reacción de la accesión. Indicar el estrés en el descriptor **2.28 Notas del recolector**

**2.28 Notas del recolector**

Indicar aquí la información adicional registrada por el recolector, o cualquier información específica sobre 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 en el campo

3.2.2 Fecha de plantación [AAAAMMDD]

3.2.3 Duplicados en el campo

Para cada duplicado, indicar la ubicación en el campo y la fecha de plantación

3.2.3.1 Ubicación en el campo

3.2.3.1 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

99 Otro (especificar en descriptor 3.5 Notas)

3.3.2 Fecha de introducción [AAAAMMDD]

3.3.3 Tipo de material subcultivado

1 Vástago axilar

2 Callo

3 Suspensión celular

99 Otro (especificar en descriptor 3.5 Notas)

3.3.4 Proceso de regeneración

1 Organogénesis

2 Embriogénesis somática

99 Otro (especificar en descriptor 3.5 Notas)

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 para la crioconservación**

- 1 Semilla
- 2 Embrión cigótico
- 3 Apice
- 4 Embrión somático
- 5 Callo
- 6 Suspensión celular
- 7 Polen
- 99 Otro (especificar en descriptor **Notas 3.5**)

**3.4.2 Fecha de introducción en nitrógeno líquido [AAAAMMDD]**

**3.4.3 Número de muestras 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 su recuperación**

(Después del nitrógeno líquido)

- 1 Semilla
- 2 Embrión cigótico
- 3 Apice
- 4 Embrión somático
- 5 Callo
- 6 Suspensión celular
- 99 Otro (especificar en descriptor **3.5 Notas**)

**3.4.7 Proceso de regeneración**

- 1 Organogénesis
- 2 Embriogénesis somática
- 3 Otro (especificar en descriptor **3.5 Notas**)



**3.4.8 Secuencia de medios de cultivo para la multiplicación**

**3.4.8.1 Número de subcultivos**

**3.4.8.2 Número de duplicados**

**3.4.8.3 Procedimientos para el establecimiento de plántulas *in vivo***  
(Por ejemplo, temperatura, humedad, tipo de sustrato, tratamientos fitosanitarios, fertilizantes, etc. Especificar en el descriptor **3.5 Notas**)

**3.4.8.4 Número de plantas en el momento del establecimiento**

**3.4.9 Número de muestras de recuperación**

**3.4.10 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

(Véanse las instrucciones en 2.5 País de recolección)

#### 4.2 Sitio (instituto de investigación)

##### 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

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 [m]

(Metros sobre el nivel del mar)

##### 4.2.4 Nombre y dirección de la finca o instituto

#### 4.3 Nombre y dirección del evaluador

#### 4.4 Fecha de siembra [AAAAMMDD]

#### 4.5 Fecha de plantación [AAAAMMDD]

#### 4.6 Modalidad de siembra

- 1 Invernadero
- 2 Aire libre
- 3 Lecho térmico
- 4 Campo
- 99 Otro (especificar en el descriptor 4.15 Notas)

#### 4.7 Fecha de trasplante [AAAAMMDD]

#### 4.8 Lugar de evaluación

Lugar en el que se realizó la caracterización/evaluación

- 1 Campo
- 2 Recinto de malla
- 3 Invernadero
- 4 Laboratorio
- 99 Otro (especificar en el descriptor 4.15 Notas)

**4.9 Establecimiento en el campo [%]**

Porcentaje de plantas establecido. Indicar el número de días desde la siembra/plantación después del cual se registró el establecimiento

**4.10 Sitio de siembra/plantación en el campo**

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

**4.11 Espaciamiento en el campo**

**4.11.1 Distancia entre las plantas de una hilera [m]**

**4.11.2 Distancia entre las hileras [m]**

1 Seto único

2 Seto doble/triple

**4.12 Características ambientales del sitio**

Utilice los descriptores de la sección 5 desde el 5.1.1 al 5.1.23

**4.13 Fertilizantes**

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

**4.14 Protección de plantas**

Indicar el tipo de plaguicida utilizado, dosis, frecuencia de cada uno y el método de aplicación

**4.15 Notas**

Indicar aquí cualquier otra información específica del sitio

**5. Descriptores ambientales del sitio de recolección y/o caracterización/evaluación****5.1 Ambiente del sitio****★ 5.1.1 Topografía**

Se refiere al perfil de la elevación de la superficie del terreno a escala aproximada.

La referencia es: FAO (1990)

1	Llano	0 - 0.5%
2	Casi llano	0.6 - 2.9%
3	Poco ondulado	3 - 5.9%
4	Ondulado	6 - 10.9%
5	Quebrado	11 - 15.9%
6	Montuoso	16 - 30%
7	Fuertemente escarpado	>30%, variación moderada de la elevación
8	Montañoso	>30%, variación grande de la 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
- 4 Meseta
- 5 Tierra alta
- 6 Colina
- 7 Montaña

**5.1.3 Elementos del suelo y posición**

Descripción de la geomorfología de los alrededores inmediatos del sitio. (Adaptado de FAO 1990). (Véase la Fig. 1)

- |                      |  |
|----------------------|--|
| 1 Llanura nivelada   | 17 Depresión entre dunas   |
| 2 Escarpa            | 18 Manglar   |
| 3 Interfluvial       | 19 Pendiente alta  |
| 4 Valle              | 20 Pendiente mediana   |
| 5 Fondo de valle     | 21 Pendiente baja  |
| 6 Canal              | 22 Serranía  |
| 7 Malecón            | 23 Playa   |
| 8 Terraza            | 24 Serranía costanera  |
| 9 Vega               | 25 Cumbre redondeada   |
| 10 Laguna            | 26 Cumbre  |
| 11 Hondonada         | 27 Atolón coralino   |
| 12 Caldera           | 28 Línea de drenaje (posición inferior en un terreno llano o casi llano) |
| 13 Depresión abierta | 29 Arrecife coralino   |
| 14 Depresión cerrada | 99 Otro (especificar en la sección Notas correspondiente)                |
| 15 Duna              |  |
| 16 Duna longitudinal |  |

★ **5.1.4 Pendiente [°]**  
Pendiente estimada del sitio

★ **5.1.5 Aspecto de la pendiente**  
Dirección en la que está orientada la pendiente donde se recolectó la muestra. Describa la dirección con los símbolos N, S, E, W (por ejemplo, una pendiente orientada en la dirección sudoeste tiene un aspecto SW)

**5.1.6 Agricultura de cultivo**  
(De FAO 1990)

- 1 Cultivos anuales
- 2 Cultivos perennes

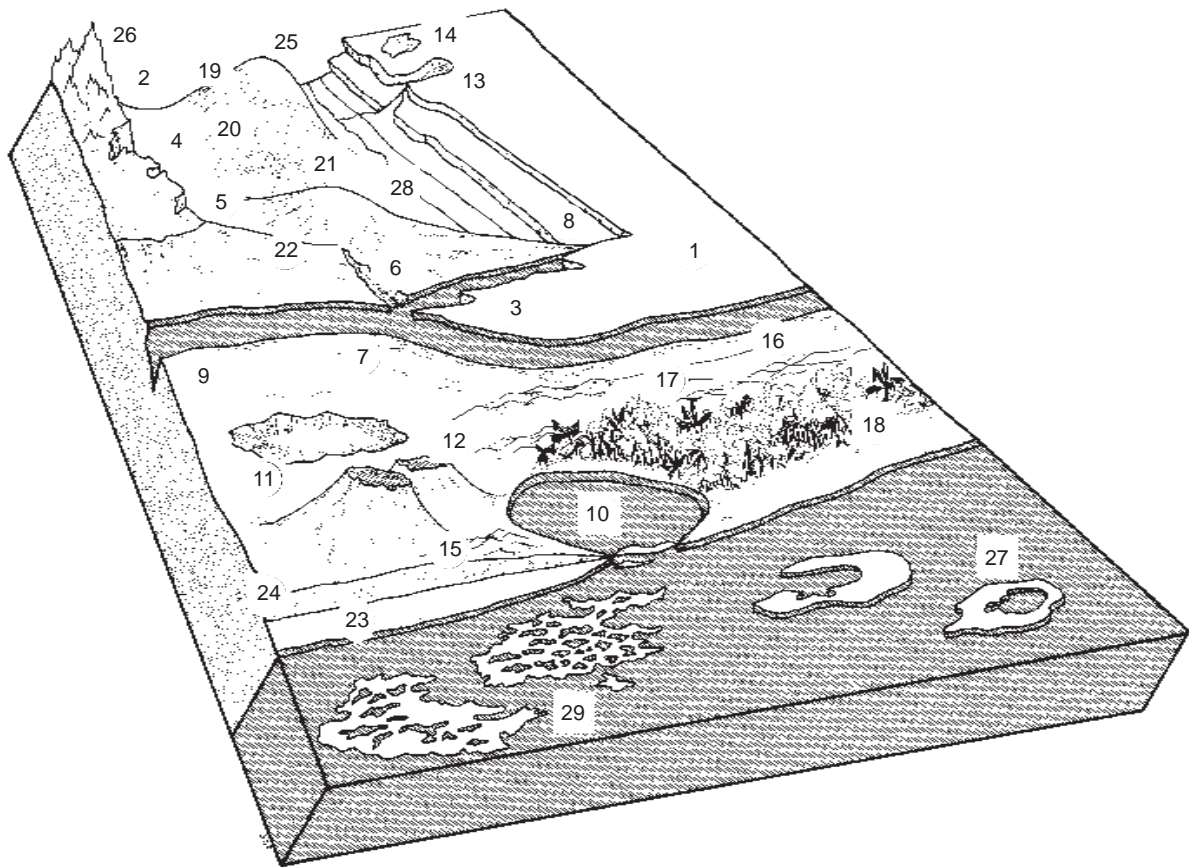


Fig. 1. Elementos del suelo y posición

**5.1.7 Vegetación general en los alrededores y en el sitio**

(Adaptado de FAO 1990)

- |    |          |   |
|----|----------|---|
| 1  | Pastizal | (Gramíneas, especies herbáceas subordinadas, sin especies leñosas)  |
| 2  | Pradera  | (Predominio de plantas herbáceas no gramíneas)  |
| 3  | Bosque   | (Estrato continuo de árboles, superposición de copas de los árboles, gran número de árboles y arbustos en estratos distintos) |
| 4  | Arboleda | (Estrato continuo de árboles, generalmente no se tocan las copas, 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)   |

**5.1.8 Material de procedencia del suelo**

(Adaptado de FAO 1990)

A continuación se presentan dos listas de ejemplos de material y rocas de procedencia. La fiabilidad de la información geológica y el conocimiento de la litología local determinarán si se puede dar una definición general o específica del material de procedencia. Se utiliza saprolita si el material meteorizado *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**

1	Depósitos eólicos (sin especificar)	10	Ceniza volcánica
2	Arena eólica	11	Loes
3	Depósitos de litoral	12	Depósitos piroclásticos
4	Depósitos de lagunas	13	Depósitos glaciales
5	Depósitos marinos	14	Depósitos orgánicos
6	Depósitos lacustres	15	Depósitos coluviales
7	Depósitos fluviales	16	Meteorizado <i>in situ</i>
8	Depósitos aluviales	17	Saprolita
9	No consolidados (sin especificar)	99	Otro (especificar en la sección Notas correspondiente)

**5.1.8.2 Tipo de roca**

(Adaptado de FAO 1990)

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

**5.1.9 Pedregosidad/rocosidad/capa dura/cementación**

- 1 No afecta la labranza
- 2 Afecta la labranza
- 3 Labranza difícil
- 4 Labranza imposible
- 5 Prácticamente pavimentado

**★ 5.1.10 Drenaje del suelo**

(Adaptado de FAO 1990)

- 3 Escasamente drenado
- 5 Moderadamente drenado
- 7 Bien drenado

**★ 5.1.11 Salinidad del suelo**

- 1 <160 ppm de sales disueltas
- 2 160 - 240 ppm
- 3 241 - 480 ppm
- 4 >480 ppm

**5.1.12 Profundidad de la capa freática**

(Adaptado de FAO 1990)

A 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 deducir aproximadamente de los cambios de color del perfil en muchos suelos, pero naturalmente no en todos.

- 1 0 - 25 cm
- 2 25,1 - 50 cm
- 3 50,1 - 100 cm
- 4 100,1 - 150 cm
- 5 >150 cm

**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 escalas de las Munsell Soil Color Charts (Munsell 1975). Si no existe un color dominante en la matriz del suelo, el horizonte se describe como veteado, se dan dos o más colores y se debe registrar en condiciones uniformes. Las lecturas realizadas a primera hora de la mañana o al final de la tarde no son precisas. Dar la profundidad a la que se hizo la medición [cm]. Si no se dispone de escala de colores, se pueden utilizar los siguientes estados.

1 Blanco	7 Pardo rojizo	13 Grisáceo
2 Rojo	8 Pardo amarillento	14 Azul
3 Rojizo	9 Amarillo	15 Negro azulado
4 Rojo amarillento	10 Amarillo rojizo	16 Negro
5 Pardo	11 Verdoso, verde	
6 Parduzco	12 Gris	

★ **5.1.14 pH del suelo**

Valor real del suelo dentro del rango 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%

4 15,1 - 40%

2 2,1 - 5%

5 40,1 - 80%

3 5,1 - 15%

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, se dan las clases de tamaño de las partículas para cada fracción fina de suelo. (Véase la Fig. 2)

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



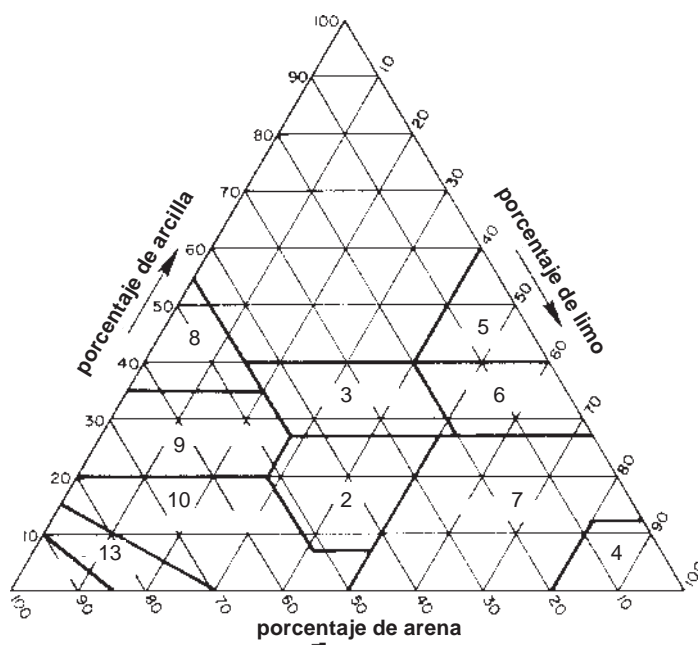


Fig. 2. Clases de textura del suelo

**5.1.17.1 Clases según el tamaño de las partículas del suelo**  
(Adaptado de FAO 1990)

1	Arcilla	< 2 $\mu\text{m}$
2	Limo fino	2 - 20 $\mu\text{m}$
3	Limo grueso	21 - 63 $\mu\text{m}$
4	Arena muy fina	64 - 125 $\mu\text{m}$
5	Arena fina	126 - 200 $\mu\text{m}$
6	Arena mediana	201 - 630 $\mu\text{m}$
7	Arena gruesa	631 - 1250 $\mu\text{m}$
8	Arena muy gruesa	1251 - 2000 $\mu\text{m}$

**5.1.18 Contenido de materia orgánica del suelo**

- 1 No (como en zonas áridas)
- 2 Bajo (como en un cultivo prolongado en un ambiente tropical)
- 3 Medio (como en zonas recientemente cultivadas pero aún no muy agotadas)
- 4 Alto (como en zonas nunca cultivadas, o en tierras de bosques recién talados)
- 5 Turboso

- ★ **5.1.19 Clasificación taxonómica del suelo**  
Se debe dar una clasificación lo más detallada posible. Se puede tomar de un mapa de estudio de suelos. Indique la clase de suelo (por ejemplo Alfisoles, Spodosoles, Vertisoles, etc.)

- 5.1.20 Disponibilidad de agua**
  - 1 Secano
  - 2 Regadío
  - 3 Inundado
  - 4 Orillas del río
  - 5 Costa del mar
  - 6 Otro (especificar en la sección Notas correspondiente)

- 5.1.21 Fertilidad del suelo**  
Evaluación general de la fertilidad del suelo basada en la vegetación existente
  - 3 Baja
  - 5 Moderada
  - 7 Alta

- 5.1.22 Clima del sitio**  
Se debe registrar tan cerca del sitio como sea posible

- ★ **5.1.22.1 Temperatura [°C]**  
Indicar la mensual (media, máxima, mínima) o la estacional (media, máxima, mínima)

- 5.1.22.2 Duración de la estación seca [d]**

- ★ **5.1.22.3 Lluvias [mm]**  
Promedio anual (indicar el número de años registrados)

- 5.1.22.4 Viento [km/s]**  
Promedio anual (indicar el número de años registrados)

- 5.1.22.4.1 Frecuencia de tifones o vientos huracanados**

- 3 Baja
- 5 Intermedia
- 7 Alta

- 5.1.22.4.2 Fecha del último tifón o viento huracanado**  
[AAAAMMDD]

- 5.1.22.4.3 Velocidad máxima anual del viento [km/s]**

**5.1.22.5 Heladas**

**5.1.22.5.1 Fecha de la última helada** [AAAAMMDD]

**5.1.22.5.2 Temperatura mínima** [°C]

Especificar la media estacional y la temperatura mínima de sobrevivencia

**5.1.22.5.3 Duración de las temperaturas bajo cero** [d]

**5.1.22.6 Humedad relativa**

**5.1.22.6.1 Gama de humedad relativa diurna** [%]

**5.1.22.6.2 Gama de humedad relativa estacional** [%]

**5.1.22.7 Luz**

3 Sombreado

7 Soleado

**5.1.22.8 Duración del día** [h]

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

**5.1.23 Otro**

Indicar en la sección Notas correspondiente

## CARACTERIZACION

### 6. Descriptores de la planta

#### 6.1 Parte vegetativa

Para todos los descriptores de colores se dan entre paréntesis al lado del estado del descriptor los códigos de colores de la RHS. Salvo indicación en contrario, los descriptores se deben registrar en el primer año de producción de hojas

##### 6.1.1 Tipo arbóreo

- 1 Arbol
- 2 Semiárbol
- 3 Arbusto

##### 6.1.1.1 Tipo de crecimiento

- 1 Horizontal-extendido
- 2 Erecto-vertical

##### 6.1.2 Altura de la planta [cm]

Medida desde el nivel del suelo hasta el meristema apical, en plantas sin podar ni recolectar, a los cinco años de la plantación

##### 6.1.3 Tipo de tallo

- 1 Tallo único
- 2 Tallos múltiples

##### 6.1.4 Color del tallo

Registrado en plantas de tres años, a 3-5 cm del suelo, expuestas totalmente a la luz solar

- 1 Verdoso o gris claro (grupo verde-grisáceo 198 A)
- 2 Pardo grisáceo (grupo gris 201 C)
- 3 Púrpura grisáceo (grupo púrpura-grisáceo 184 C, 185 A)
- 4 Rojo-púrpura (grupo rojo-púrpura 59 B)
- 99 Otro (especificar en el descriptor 6.5 Notas)

##### 6.1.5 Pigmentación del tallo

- 1 Sobre todo basal
- 2 Sobre todo baja
- 3 Sobre todo mediana
- 4 Sobre todo alta
- 5 Indistinta

##### 6.1.6 Angulo de las ramas

- 3 Agudo
- 7 Obtuso

**6.1.7 Número de nudos hasta la primera flor**

Contados en los vástagos de las ramas laterales o las yemas terminales

★

**6.1.8 Longitud internodal [cm]**

Distancia entre la 5ª y 6ª hojas desde la cima de un brote. Promedio de 10 brotes expuestos totalmente a la luz solar

**6.1.9 Pigmentación de las hojas jóvenes y el pecíolo**

Determinada en la estación principal y fuera de estación

0 Ausente

1 (o +) Presente

**6.1.10 Color de las hojas inmaduras**

(Hojas abiertas recientemente)

1 Amarillo

2 Verde oscuro

99 Otro (especificar en el descriptor **6.5 Notas**)

★

**6.1.11 Color de las hojas maduras**

1 Verde claro (grupo verde 138 A)

2 Verde (grupo verde 138 B)

3 Verde grisáceo (grupo verde-grisáceo 191 A)

4 Amarillo grisáceo (grupo amarillo-grisáceo 160 A)

5 Verde-amarillo (grupo verde-amarillo 147 B)

99 Otro (especificar en el descriptor **6.5 Notas**)

**6.1.12 Forma de la hoja**

Observada en la 5ª hoja por debajo de la yema terminal de un brote expuesto totalmente a la luz solar. (Véase la Fig. 3)

1 Oval

2 Oblonga

3 Elíptica

4 Lanceolada

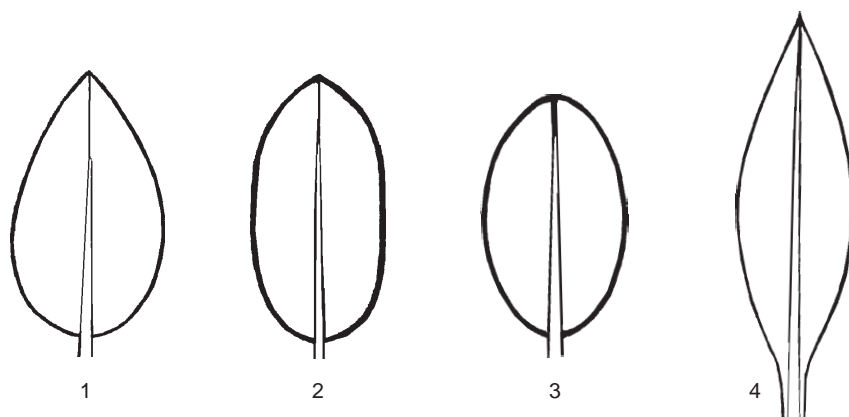
99 Otra (especificar en el descriptor **6.5 Notas**)

**6.1.13 Haz de la hoja**

1 Liso

2 Rugoso

99 Otro (especificar en el descriptor **6.5 Notas**)



**Fig. 3. Forma de la hoja**

**6.1.14 Forma del ápice de la hoja**

Registrada en la 5ª hoja de un brote expuesto totalmente a la luz solar

- 1 Agudo
- 2 Obtuso
- 3 Intermedio
- 99 Otro (especificar en el descriptor 6.5 Notas)

**6.1.15 Tipo de ápice de la hoja**

Observado en la 5ª hoja de un brote expuesto totalmente a la luz solar

- 1 Inclinado hacia abajo (recurvado)
- 2 Recto

**6.1.16 Forma de la base de la hoja**

Observada en la 5ª hoja por debajo de la yema terminal de un brote en plantas expuestas totalmente a la luz solar. (Véase la Fig. 4)

- 1 Atenuada (aguda)
- 2 Redondeada
- 3 Obtusa
- 99 Otra (especificar en el descriptor 6.5 Notas)

★ **6.1.17 Borde de la hoja**

(Véase la Fig. 5)

- 1 Entero
- 2 Ondulado
- 3 Serrado
- 4 Biserrado
- 5 Denticulado
- 99 Otro (especificar en el descriptor 6.5 Notas)

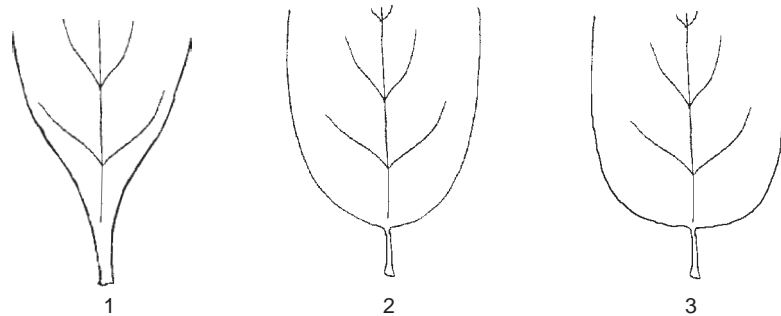


Fig. 4. Forma de la base de la hoja

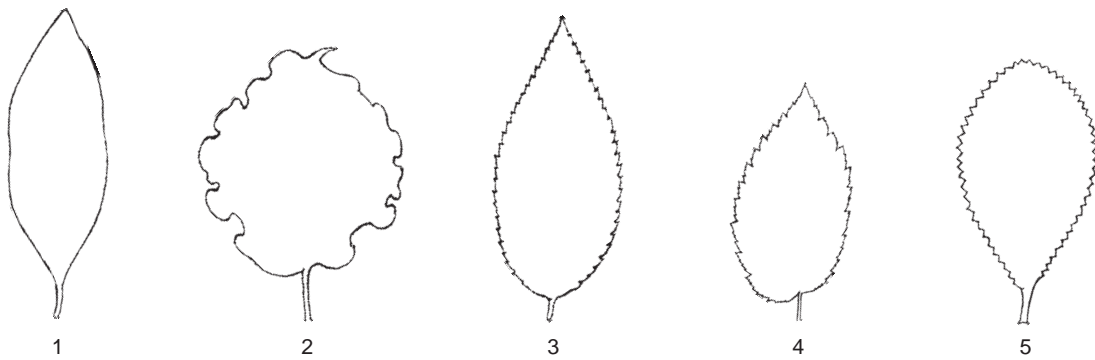


Fig. 5. Borde de la hoja

**6.1.18 Tamaño de la hoja**

Medido en plantas expuestas totalmente a la luz solar

- 1 Pequeña (<5 cm de largo/3 cm de ancho)
- 2 Mediana (5-10 cm de largo/3-7 cm de ancho)
- 3 Grande (>10 cm de largo/>7 cm de ancho)
- 99 Otro (especificar en el descriptor **6.5 Notas**)

★ **6.1.19 Longitud de la hoja madura [cm]**

Medida en la 5ª hoja por debajo de la yema apical. Promedio de cinco hojas

★ **6.1.20 Anchura de la hoja [cm]**

Medida en la 5ª hoja desde la yema apical del brote, en el punto de anchura máxima. Promedio de cinco hojas

**6.1.21 Angulo de la hoja**

Entre la 5ª hoja y el entrenudo superior

- 1 Agudo
- 2 Recto
- 3 Obtuso

**6.1.22 Nervadura de la hoja**

Nervio medial/nervadura. Especialmente en relación con los nervios laterales

- 1 Indistinta, fundida en una lámina
- 2 Diferenciada con vesículas

**6.1.23 Revestimiento de la hoja**

Observada por el envés

- 1 Glabra
- 2 Adpresa
- 3 Pubescente
- 4 Velloso

**6.1.23.1 Pubescencia de la hoja**

Medida en la parte abaxial de la primera hoja (promedio de pelos por campo microscópico)

- 3 Escasa
- 5 Intermedia
- 7 Densa

★

**6.1.24 Posición de la hoja (ángulo)**

Observada en plantas totalmente expuestas a la luz solar

- 1 Erecta (agudo) (<35°)
- 2 Semierecta (obtusos) (35° - 75°)
- 3 Horizontal (recto) (76° - 90°)
- 4 Colgante (>90°)

**6.1.25 Cerosidad de la hoja**

- 0 Ausente
- 1 (o +) Presente

**6.1.26 Color del peciolo**

- 1 Verde (grupo verde 139 A, 133 A, 137 C)
- 2 Amarillo-verde (grupo amarillo-verde 144 A a 147 A)
- 3 Verde con un tinte gris-púrpura (grupo verde 133 A, grupo púrpura grisáceo 186 B)
- 99 Otro (especificar en el descriptor **6.5 Notas**)



**6.1.27 Longitud del pecíolo de la hoja madura [cm]**

Medido en la tercera hoja desde la yema apical del brote. Promedio de cinco hojas

★ **6.1.28 Densidad de vástagos**

En arbustos maduros durante dos años (o bien correlación entre el arbusto maduro y el clon seleccionado)

- |   |            |               |
|---|------------|---------------|
| 1 | Baja       | ( $\leq 4$ )  |
| 2 | Intermedia | (5 - 9)       |
| 3 | Alta       | ( $\geq 10$ ) |

**6.1.29 Color del vástago joven**

- |    |   |
|----|---|
| 1  | Verde   |
| 2  | Bronce  |
| 3  | Rojo  |
| 99 | Otro (especificar en el descriptor <b>6.5 Notas</b> ) |

**6.1.30 Pubescencia del vástago joven**

- |   |        |
|---|--------|
| 3 | Escasa |
| 7 | Densa  |

★ **6.1.31 Comportamiento de los brotes**

Arbustos sin podar y sin recolectar

- |   |                      |
|---|----------------------|
| 1 | Tempranos            |
| 2 | De mitad de estación |
| 3 | Tardíos              |
| 4 | Prolongados          |

**6.1.31.1 Número de brotes completos en un año****6.1.31.2 Distribución del cultivo**

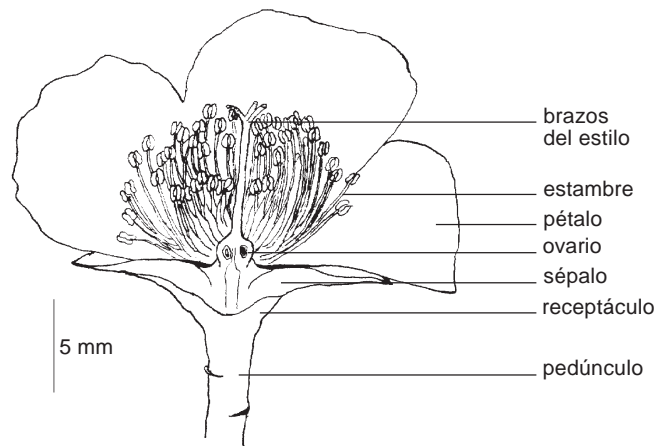
- |    |   |
|----|---|
| 1  | Primer brote  |
| 2  | Segundo brote   |
| 99 | Otro (especificar en el descriptor <b>6.5 Notas</b> ) |

**6.1.31.3 Crecimiento a una temperatura base (12,5°C)**

- |         |          |
|---------|----------|
| 0       | Ausente  |
| 1 (o +) | Presente |

**6.2 Inflorescencia y flor**

Datos registrados en plantas sin podar ni recolectar. (Véase la Fig. 6)



**Fig. 6. Características de la flor**

**6.2.1 Comportamiento de la floración**

- 1 Terminal
- 2 Axilar

**6.2.2 Tipo de floración**

- 1 Flores solitarias
- 2 Racimos

**6.2.3 Tamaño del capullo**

Observado por lo menos en 10 flores. Anotar la fase de la medición (por ejemplo, flores sin abrir)

- 3 Pequeño
- 5 Mediano
- 7 Grande

**6.2.4 Diámetro de la flor**

Observado por lo menos en 10 flores abiertas completamente desarrolladas

- 3 Pequeño
- 5 Mediano
- 7 Grande

**6.2.5 Número de brotes por estación de floración**

(Ciclos de brotes)

**6.2.6 Color del pedúnculo**

- 1 Verde (grupo verde 138 B)
- 2 Rojo-púrpura (grupo rojo-púrpura 60 B)
- 3 Púrpura (grupo púrpura 78 B)
- 99 Otro (especificar en el descriptor **6.5 Notas**)

**6.2.7 Longitud del pedúnculo**

- 3 Corto
- 5 Mediano
- 7 Largo

**6.2.8 Pubescencia del pedúnculo**

(Densidad por campo microscópico)

- 3 Escasa
- 5 Intermedia
- 7 Densa

**6.2.9 Número de bractéolas**

**6.2.10 Posición de las bractéolas**

En relación con la flor

- 1 Alternas
- 2 Opuestas
- 3 Intermedias
- 99 Otra (especificar en el descriptor **6.5 Notas**)

**6.2.11 Cáliz**

**6.2.11.1 Número de sépalos**

**6.2.11.2 Pubescencia del cáliz**

(Densidad por campo microscópico)

- 3 Escasa
- 5 Intermedia
- 7 Densa

**6.2.11.3 Borde del cáliz**

- 1 Ciliado
- 2 Ondulado
- 99 Otro (especificar en el descriptor **6.5 Notas**)

**6.2.11.4 Tipo de cáliz**

- 1 Imbricado
- 2 Libre

**6.2.12 Receptáculo**

**6.2.12.1 Forma del receptáculo**

- 1 Esferoidal
- 2 Globoso
- 99 Otro (especificar en el descriptor **6.5 Notas**)

**6.2.12.2 Diámetro del receptáculo**

- 3 Estrecho
- 5 Intermedio
- 7 Ancho

**6.2.13 Corola**

**6.2.13.1 Color de la corola**

Observado en flores abiertas completamente desarrolladas

- 1 Blanco (grupo blanco 155 D)
- 2 Crema (grupo amarillo-blanco 158 B)
- 3 Blanco con tinte rojo-púrpura (rosáceo) (grupo amarillo-blanco 158 B con grupo rojo-púrpura 62 A)
- 4 Entre púrpura (rosa) y púrpura-violeta (entre grupo púrpura 78 B y grupo púrpura-violeta 80 B)
- 99 Otro (especificar en el descriptor **6.5 Notas**)

**6.2.13.2 Forma de la corola**

- 1 Poco profunda
- 2 Ovalada ancha
- 3 Suborbicular
- 99 Otra (especificar en el descriptor **6.5 Notas**)

**6.2.13.3 Pubescencia de la corola**

(Densidad por campo microscópico)

- 3 Escasa
- 5 Intermedia
- 7 Densa

**6.2.13.4 Número de pétalos**

**6.2.14 Androceo**

**6.2.14.1 Número de estambres**

**6.2.14.2 Unión del filamento a la antera**

- 1 Basal
- 2 Adaxial
- 3 Lateral

**6.2.14.3 Longitud del filamento [mm]**

**6.2.14.4 Longitud de la antera [mm]**

- 
- ★ 6.2.15 **Altura relativa entre el androceo y el gineceo**
- 1 Igual
  - 2 Androceo más alto que el gineceo
  - 3 Gineceo más alto que el androceo
- 6.2.16 **Gineceo**
- 6.2.16.1 **Tipo de ovario**
- 1 Bilocular
  - 2 Trilocular
  - 99 Otro (especificar en el descriptor 6.5 Notas)
- 6.2.16.2 **Pubescencia del ovario**  
(Densidad por campo microscópico)
- 3 Escasa
  - 5 Intermedia
  - 7 Densa
- 6.2.16.3 **Estigma**
- 1 Lineal
  - 2 Apical
- 6.2.16.4 **Posición del estigma**
- 1 Extrorso
  - 2 Introrso
  - 3 Coplanar
- 6.2.16.5 **Estilo**
- 1 Ascendente
  - 2 Genuculado
  - 3 Terminal
- ★ 6.2.16.6 **Apertura del estilo**
- 1 Genuculado (libre en la mayor parte de su longitud)
  - 2 Ascendente (libre en la mitad de su longitud)
  - 3 Terminal (unido en la mayor parte de su longitud, con la parte libre corta y más o menos horizontal)
- 6.2.16.7 **Brazos del estilo**
- 1 Apertura horizontal
  - 2 Semihendid
- 6.2.16.8 **Posición de los carpelos**
- 1 Superior (hipógina)
  - 99 Otro (especificar en el descriptor 6.5 Notas)

### 6.3 Fruto

#### 6.3.1 Forma del fruto

Registrada en la madurez. Promedio de 10 frutos

- |   |           |    |   |
|---|-----------|----|---|
| 1 | Romboidal | 3  | Redondeado  |
| 2 | Redondo   | 99 | Otro (especificar en el descriptor <b>6.5 Notas</b> ) |

#### 6.3.2 Longitud del fruto [mm]

Medida en la parte más larga. Promedio de 10 frutos

#### 6.3.3 Diámetro del fruto [mm]

Medido en la parte más ancha. Promedio de 10 frutos

#### 6.3.4 Grosor de la carpodermis

- 3 Fina
- 5 Intermedia
- 7 Gruesa

#### 6.3.5 Número de semillas por fruto (cápsula)

Promedio de 10 frutos

#### 6.3.6 Color de la cápsula

Registrado en la madurez

- 1 Generalmente pardo (grupo pardo 200 A)
- 99 Otro (especificar en el descriptor **6.5 Notas**)

### 6.4 Semillas

#### 6.4.1 Color de las semillas

- 1 Gris-naranja (grupo naranja-grisáceo 166 A)
- 2 Verde grisáceo (grupo verde-grisáceo 197 B)
- 3 Naranja grisáceo con moteado (grupo naranja-grisáceo 177 A)
- 99 Otro (especificar en el descriptor **6.5 Notas**)

#### 6.4.2 Forma de las semilla

- |   |          |    |   |
|---|----------|----|---|
| 1 | Redonda  | 3  | Ovoidal   |
| 2 | Esférica | 99 | Otra (especificar en el descriptor <b>6.5 Notas</b> ) |

#### 6.4.3 Textura de las semillas

- 1 Uniforme
- 2 Moteada

### 6.5 Notas

Puede especificarse aquí toda información adicional, especialmente en la categoría «Otro» de los diversos descriptores antes mencionados

## EVALUACION

### 7. Descriptores de la planta

★ 7.1 Estado de poda de la planta

- 0 No (no podada)  
1 (o +) Sí (podada)

★ 7.1.1 Tipo de poda/‘skiff’

- 1 ‘Skiff’ ligero  
2 ‘Skiff’ mediano  
3 ‘Skiff’ profundo  
4 ‘Skiff’ nivelado y sin podar  
5 Casos excepcionales: poda profunda  
99 Otro (especificar en el descriptor 7.7 Notas)

7.1.2 Altura desde el suelo [cm]

Se mide la altura a la cual se aplica el cuchillo en el momento de la poda/‘skiff’

### 7.2 Características agronómicas

7.2.1 Densidad de floración

- 3 Baja  
5 Intermedia  
7 Alta

7.2.2 Número de días hasta la fructificación (cápsula) [d]

Tiempo de desarrollo desde la floración

### 7.3 Características anatómicas

7.3.1 Esclereidas

- 0 Ausente  
1 (o +) Presente

★ 7.3.2 Distribución de las esclereidas

- 1 Epidermis inferior  
2 Epidermis superior  
99 Otro (especificar en el descriptor 7.7 Notas)

★ 7.3.3 **Morfología de las esclereidas**7.3.3.1 **Revestimiento de la pared**

7.3.3.1.1	<b>Lisa</b>		
	0		No
	1 (o +)		Sí
7.3.3.1.2	<b>Gruesa</b>		
	0		No
	1 (o +)		Sí

7.3.3.2 **Lumen**

- 1 Muy estrecho
- 2 Estrecho
- 3 Ancho (sin estrechamientos)

7.3.3.3 **Longitud de la esclereida**

- 3 Corta
- 7 Larga

7.3.3.4 **Forma de la esclereida**

- 1 Estrecha
- 2 Acuminada en el ápice
- 99 Otro (especificar en el descriptor 7.7 Notas)

7.3.3.5 **Espículas**

- |         |          |
|---------|----------|
| 0       | Ausente  |
| 1 (o +) | Presente |

★ 7.3.4 **Impresiones en el haz de la hoja**

Como técnica para la clasificación de especies y cultivares y en la verificación de la pureza de las especies o la determinación de la condición de híbrido

7.3.4.1 **Tipos de estomas**

- 1 Parasíticos
- 2 Anomocíticos
- 99 Otro (especificar en el descriptor 7.7 Notas)

7.3.4.1.1 **Distribución de los estomas**

- |   |        |
|---|--------|
| 3 | Escasa |
| 7 | Densa  |

7.3.4.2 **Forma de la célula oclusiva**



**7.3.4.3 Tamaño de la célula oclusiva**

3	Pequeño
7	Grande

**7.3.4.4 Forma de la célula auxiliar****7.3.4.5 Tamaño de la célula auxiliar**

3	Pequeño
7	Grande

**7.3.4.6 Apéndices epidérmicos**

0	Ausente
1 (o +)	Presente

**7.3.4.6.1 Distribución de los apéndices epidérmicos**

3	Escasa
7	Densa

**7.3.4.7 Células glandulares y suberosas**

0	Ausente
1 (o +)	Presente

**7.3.4.7.1 Distribución de las células glandulares y suberosas**

3	Escasa
7	Densa

**7.3.4.8 Otro**

(Especificar los cuerpos de inclusión distintivos, por ejemplo la forma y tamaño de otras células epidérmicas, en el descriptor 7.7 Notas)

**7.3.5 Número de capas de parénquima en empalizada****7.4 Características del fruto****7.4.1 Peso del fruto (cápsula) [g]**

Promedio de 10 frutos

**7.4.2 Peso de 100 semillas [g]**

Registrado teniendo en cuenta sólo las que no flotan

**7.5 Evaluación química****7.5.1 Tipo de elaboración**

- 1 Negro (ortodoxo o CTC)
- 2 Té verde tratado con vapor (Kabusecha/Tencha/Tamaryokucha/Bancha)
- 3 Té verde tratado con vapor o tostado (Urestinocha/Aoyagicha)
- 4 Semifermentado (ulong) (Pauchong/Oolong)
- 5 Té aromatizado (jazmín/Zhulan/Osman)
- 99 Otro (especificar en el descriptor 7.7 **Notas**)

**7.5.2 Contenido de humedad [% PF]****7.5.2.1 Hojas de té verde (dos hojas y la yema)****7.5.2.1.1 Materia sólida soluble en agua [% PF]****7.5.2.1.2 Clorofila a [mg/g PF]****7.5.2.1.3 Clorofila b [mg/g PF]****7.5.2.2 Té hecho [% PF]****7.5.2.2.1 Materia sólida soluble en agua****7.5.3 Contenido de aminoácidos [% PF]****7.5.3.1 Distribución de los aminoácidos****7.5.4 Contenido de lípidos [% PS]****7.5.5 Contenido de polifenoles [% MS]****7.5.6 Tipo de carbohidratos**

- 1 No fibrosos
- 2 Fibra (bruta)

**7.5.7 Contenido de cafeína [% PF]****7.5.8 Contenido de ácido ascórbico [mg/100 g PF]****7.5.9 Velocidad de fermentación**

Determinada por la prueba del cloroformo

- 3 Lenta
- 5 Intermedia
- 7 Rápida

**★ 7.5.10 Contenido de teoflavina (TF) [%]**

En el caso del té ortodoxo, CTC y distintos grados de té ulong

- 
- ★ 7.5.11 **Contenido de teorrubigina (TR) [%]**  
En el caso del té ortodoxo, CTC y distintos grados de té ulong
- 7.5.12 **Contenido de teofilina [% MS]**
- 7.5.13 **Contenido de teogalina (TG) [% MS]**
- 7.5.14 **Contenido de  $\beta$ -caroteno [% PF]**
- 7.5.15 **Contenido de catequinas [% MS]**  
7.5.15.1 **Epicatequina (EC)**  
7.5.15.2 **Galocatequina (GC)**  
7.5.15.3 **Epigalocatequina (EGC)**  
7.5.15.4 **Galato de epicatequina (ECG)**  
7.5.15.5 **Galato de epigalocatequina (EGCG)**
- 7.5.16 **Ausencia/presencia de sasanquina**  
0 Ausente  
1 (o +) Presente
- 7.5.17 **Contenido de teobromina [% PS]**  
1 < 0,1  
2 0,1 a 0,3  
3 > 0,3
- 7.5.18 **Contenido de teonina [% PS]**  
1 < 0,1  
2 0,1 a 0,3  
3 > 0,3 a 1  
4 > 1
- ★ 7.5.19 **Tipo de calidad**  
1 Componentes volátiles, es decir, linalol, salicilato de metilo, geraniol, óxidos de linalol II  
2 [(z) furanoides, hexanol]
- ★ 7.5.20 **Indice de terpenos (IT)**  
IT = Superficie máxima total de [(linalol + óxidos de linalol (IV)]  
Superficie máxima total de [(linalol + óxidos de linalol (IV) + geraniol + (E) - ácido geránico]

**7.5.21 Promedio de los informes de los degustadores**

Basado en el color, transparencia, fuerza y aroma

- 3 Malo
- 5 Intermedio
- 7 Bueno

**7.5.21.1 Informe de los degustadores sobre el color**

**7.5.21.2 Informe de los degustadores sobre la transparencia**

- 3 Opaco
- 7 Transparente

**7.5.21.3 Informe de los degustadores sobre la fuerza**

- 3 Escasa
- 7 Fuerte

**7.5.21.4 Informe de los degustadores sobre el aroma**

**7.6 Elaboración**

**7.6.1 Elaboración de la hoja de té verde**

- 1 Té verde
- 2 Té ulong
- 3 Té negro
- 99 Otro (especificar en el descriptor 7.7 Notas)

**7.6.2 Orden de preferencia por el proceso de elaboración**

- 1 CTC (trituration, desgarramiento y rizado)
- 2 Ortodoxo
- 3 CTC y ortodoxo
- 4 CTC u ortodoxo
- 99 Otro (especificar en el descriptor 7.7 Notas)

★ **7.6.3 Calidad del proceso preferido de 7.6.2**

- 1 Media
- 2 Buena
- 3 Superior
- 4 Aroma Darjeeling definido
- 99 Otro (especificar en el descriptor 7.7 Notas)

**7.7 Notas**

Especificar aquí cualquier información adicional

## 8. Susceptibilidad al estrés abiótico

Registrada en condiciones artificiales y/o naturales, que se deben especificar claramente. Están codificadas 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

### ★ 8.1 Baja temperatura

#### 8.2 Alta temperatura

#### 8.3 Salinidad

#### 8.4 Sequía

Puede deberse a un contenido bajo de agua en el suelo o bien a una humedad atmosférica baja (déficit de una presión de vapor de saturación alta)

#### 8.5 Humedad alta del suelo

#### 8.6 Humedad alta

### ★ 8.7 Reacción a la acidez del suelo

#### 8.8 Reacción a la salinidad del suelo

#### 8.9 Carencia de minerales

- 1 Zinc
- 2 Magnesio
- 3 Manganeso
- 4 Boro
- 5 Potasio
- 6 Nitrógeno
- 99 Otro (especificar en el descriptor **8.10 Notas**)

#### 8.10 Notas

Especificar aquí cualquier información adicional

## 9. Susceptibilidad al estrés biótico

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 **9.4 Notas**.

Están codificadas 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 Enfermedades

	Agente causante	Nombre de la enfermedad o nombre común
9.1.1	<i>Armillaria mellea</i>	Podredumbre blanca de la raíz
9.1.2	<i>Botrytis cinerea</i>	Moho gris
9.1.3	<i>Botryodiplodia theobromae</i>	Piña parda del cacao
9.1.4	<i>Cephaleuros parasiticus</i>	Roya roja
9.1.5	<i>Ceratobasidium</i> sp., <i>Corticium invisum</i>	Raíz negra
9.1.6	<i>Cercospora theae</i>	Mancha ocelar parda, mancha foliar verde
9.1.7	<i>Cylindricladium ilicicola</i>	Enfermedad de los viveros
9.1.8	<i>Elsinoe leucospila</i>	Costra blanca
9.1.9	<i>Exobasidium vexans</i>	Abolladura de las hojas
9.1.10	<i>Exobasidium reticulatum</i>	Abolladura reticular de las hojas
9.1.11	<i>Fomes lamaensis</i> , <i>Fomes noxius</i>	Podredumbre parda de las raíces
9.1.12	<i>Ganoderma pseudoferreum</i>	Pudrición roja de las raíces
9.1.13	<i>Glomerella cingulata</i>	Necrosis parda
9.1.14	<i>Gloeosporium theae-sinensis</i>	Antracnosis
9.1.15	<i>Hypoxyton serpens</i>	Podredumbre de la madera
9.1.16	<i>Macrophoma theicola</i>	Cáncer de los tallos
9.1.17	<i>Marasmius equicrinis</i>	Tizón de crin de caballo
9.1.18	<i>Pestalotia longiseta</i>	Necrosis gris, necrosis de los brotes
9.1.19	<i>Phomopsis theae</i>	Cáncer del cuello y de las ramas
9.1.20	<i>Poria hypolateritia</i>	Podredumbre roja de las raíces
9.1.21	<i>Poria hypobrunnea</i>	Cáncer de las ramas
9.1.22	<i>Pseudomonas syringae</i>	Bacteriosis de los tallos
9.1.23	<i>Pythium</i> sp.	Necrosis de los esquejes
9.1.24	<i>Rhizoctonia solani</i>	Rizoctoniosis
9.1.25	<i>Rosellinia arcuata</i>	Podredumbre negra de las raíces
9.1.26	<i>Septobasidium bogoriense</i>	Tizón lanoso
9.1.27	<i>Sphaerostilbe repens</i>	Podredumbre violeta de las raíces
9.1.28	<i>Tunstallia aculata</i>	Tizón espinoso
9.1.29	<i>Ustulina deusta (zonata)</i>	Podredumbre carbonosa del pie

## 9.2 Plagas

	Agente causante	Nombre de la plaga o nombre común
9.2.1	<i>Acaphylla theae</i>	Acaro rosado
9.2.2	<i>Acaphyllisa parindiae</i>	Eriófido
9.2.3	<i>Adoxophyes</i> sp.	Tórtrix menor del té
9.2.4	<i>Andraca bipunctata</i>	Oruga del raquis
9.2.5	<i>Ascotis selinaria</i>	Oruga geómetra de la artemisa
9.2.6	<i>Attacus atlas</i>	Mariposa blanca
9.2.7	<i>Biston supressaria</i>	Oruga geómetra común
9.2.8	<i>Brevipalpus californicus, Brevipalpus phoenicis</i>	Acaro escarlata
9.2.9	<i>Calacarus carinatus</i>	Acaro blanco, ácaro púrpura
9.2.10	<i>Caloptilia theivora, Gracilaria theivora</i>	Minadora de las hojas del té
9.2.11	<i>Cydia leucostoma, Laspyresia leucostoma</i>	Gusano de los brotes del té
9.2.12	<i>Empoasca flavescens</i>	Cicadela verde del té
9.2.13	<i>Empoasca onukii</i>	Chinche verde del té
9.2.14	<i>Eriochiton theae</i>	Cochinilla
9.2.15	<i>Eterusta magnifica</i>	Oruga roja
9.2.16	<i>Glyptotermis dilatatus</i>	Termes
9.2.17	<i>Haplothrix griseatus</i>	Cerambícido barrenador
9.2.18	<i>Helopeltis theivora</i>	Mosquito del té
9.2.19	<i>Homona coffearia</i>	Tórtrix del té
9.2.20	<i>Homona magnanima</i>	Tórtrix oriental del té
9.2.21	<i>Hyposidra talaca</i>	Oruga de las ramas
9.2.22	<i>Indarvela theivora</i>	Oruga comedora de la corteza
9.2.23	<i>Lachuosterna impressa</i>	Gusano blanco común
9.2.24	<i>Microcerotermes</i> spp.	Termes comedor de madera en savia
9.2.25	<i>Meloidogyne brevicauda</i>	Nematodo de la raíz
9.2.26	<i>Neotermes greeni</i>	Termes de la madera en savia
9.2.27	<i>Oligonychus coffeae</i>	Arañuela roja
9.2.28	<i>Odontotermes</i> spp.	Barrenador
9.2.29	<i>Parasa pastoralis, Setora nitens</i>	Gusano urticante
9.2.30	<i>Poecilocoris latus</i>	Chinche de la semilla del té
9.2.31	<i>Pseudaulacaspis pentagona</i>	Cochinilla de la morera
9.2.32	<i>Polyphagotarsonemus latus</i>	Acaro amarillo
9.2.33	<i>Pratylenchus loosi</i>	Nematodo de los prados
9.2.34	<i>Radopholus similis</i>	Nematodo del banano
9.2.35	<i>Rotylenchulus reniformis</i>	Nematodo reniforme
9.2.36	<i>Scirtothrips bisponosus, Taeniothrips setiventris, Toxoptera aurantii</i>	Trips
9.2.37	<i>Scirtothrips dorsalis</i>	Trips amarillo del té, trips de Assam
9.2.38	<i>Tetranychus kanzawai</i>	Arañuela roja de Kanzawa
9.2.39	<i>Xyleborus fornicatus</i>	Xiléboro
9.2.40	<i>Zonocerus elegans</i>	Saltamontes elegante

### 9.3 Virus

9.3.1 Virus de la necrosis del floema

9.3.2 Virus del mosaico

### 9.4 Notas

Especificar aquí cualquier información adicional

## 10. Marcadores bioquímicos

### 10.1 Isozimas

Indique para cada enzima el tejido analizado y el tipo de zimograma. Cada enzima en particular se puede registrar como 10.1.1; 10.1.2, etc. Ejemplos: Fosfatasa ácida (ACPH); esterases  $\alpha$  y  $\beta$  (EST A y B); isocitrato deshidrogenasa (ICD); malato deshidrogenasa (MDH); fosfogluconato deshidrogenasa (PGD); fosfoglucosa isomerasa (PGI); fosfoglucosa mutasa (PGM); peroxidases

### 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. Características citológicas**

**12.1 Número de cromosomas**

**12.2 Nivel de ploidía**

(2x, 3x, 4x, etc.)

**12.3 Apareamiento de los cromosomas durante la meiosis**

Promedio de 50 microsporas madres observadas durante la metafase 1

**12.4 Otras características citológicas**

**13. Genes identificados**

Describe 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.
- Kornerup, A. and J.H. Wanscher. 1984. Methuen Handbook of Colour. Third edition. Methuen, Londres
- 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, 2441 North Calvert Street, Baltimore MD 21218, EE.UU.
- Rana, R.S., R.L. Sapro, 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.
- van Hintum, Th. J.L. 1993. A computer compatible system for scoring heterogeneous populations. Genetic Resources and Crop Evolution 40:133-136.

## COLABORADORES

Dr M.B. Tamang  
Tea Expert and Scientist  
Uttarakhand Tea Development Corporation  
Oak Park House  
PO Nainital - 263 001  
Uttar Pradesh  
INDIA

Dr S. Kumar  
Director  
Central Institute of Medicinal and Aromatic  
Plants (CIMAP)  
Lucknow - 226 015  
INDIA

### Revisores

Dr Wenten Astika  
Head, Tea Breeding  
Balai Penelitian teh dan Kina  
(Research Institute for Tea and Cinchona)  
Gambung  
PO Box 1013  
Bandung  
INDONESIA

Dr D.N. Barua  
Retired Adviser  
Tea Research Association  
T.R.A., Jorhat  
K.K. Barooah Road  
Jorhat  
785 001 Assam  
INDIA

Dr Paul J. Burgess  
Lecturer in Crop Productivity  
School of Agriculture, Food and Environment  
Dept. of Natural Resources Management  
Cranfield University  
Silsoe, Bedford MK45 4DT  
REINO UNIDO

Dr D.N. Chakrabarty  
Head (Retired), Hill Area Tea Science Division  
Institute of Himalayan Bioresources Technology  
Palampur  
Cluster 1, W4, Purbachal  
Salt-Lake  
Calcutta - 700091  
INDIA

Prof. Akshey K. Gupta, PhD  
Director  
Institute of Himalayan Bioresource Technology  
(Council of Scientific & Industrial Research)  
Post. Box No. 6  
Palampur  
176 061 - Himachal Pradesh  
INDIA

Dr N.K. Jain  
Emeritus Scientist  
National Institute of Science Technology and  
Development Studies (NISTADS)  
Dr KS Krishnan Marg  
Pusa, New Delhi 110012  
INDIA

Dr C. Othieno  
The Tea Research Foundation of Kenya  
PO Box 820  
Kericho  
KENYA

Dr J.K. Rutto  
The Tea Research Foundation of Kenya  
PO Box 820  
Kericho  
KENYA

- |  |   |
|--|---|
| <p>Dr Robin B. Matthews<br/>Lecturer in Agroecological Modelling<br/>School of Agriculture, Food and Environment<br/>Dept. of Natural Resources Management<br/>Cranfield University<br/>Silsoe, Bedford MK45 4DT<br/>REINO UNIDO</p> | <p>V.S. Sharma, MSc, PhD<br/>(Retd. Director, UPASI Tea Research Institute)<br/>Technical Adviser<br/>The Bombay Burmah Trading Corporation Ltd.<br/>9, Wallace Street, Fort<br/>Bombay<br/>INDIA</p>               |
| <p>Prof. M.K.V. Carr<br/>School of Agriculture, Food and Environment<br/>Dept. of Natural Resources Management<br/>Cranfield University<br/>Silsoe, Bedford MK45 4DT<br/>REINO UNIDO</p>   | <p>Dr I.D. Singh<br/>Head, Botany Department<br/>Tocklai Experiment Station<br/>Tea Research Association<br/>Jorhat<br/>785 008 Assam<br/>INDIA</p>   |
| <p>Dr William Stephens<br/>School of Agriculture, Food and Environment<br/>Dept. of Natural Resources Management<br/>Cranfield University<br/>Silsoe, Bedford MK45 4DT<br/>REINO UNIDO</p>   | <p>Prof. Satoshi Yamaguchi<br/>Department of Agrobioresources<br/>College of Agriculture<br/>Ehime University<br/>3-5-7, Tarumi, Matsuyama<br/>Ehime Pref. 790<br/>JAPON</p>  |
| <p>Sr. D. Ndamugoba<br/>Kifyulilo Tea Research Station<br/>Ministry of Agriculture<br/>Southern Highlands Research and Training Zone<br/>Mufindi<br/>TANZANIA</p>  | <p>Prof. Z.M. Chen<br/>President of China Tea Science Society<br/>Tea Research Institute (TRI)<br/>Chinese Academy of Agricultural Science<br/>(CAAS)<br/>Yunqi Road 1<br/>Hangzhou, Zhejiang, 310008<br/>CHINA</p> |
| <p>Dra. Imelda Ndamugoba<br/>Senior Agric. Research Officer<br/>Kifyulilo Tea Research Station<br/>Ministry of Agriculture<br/>Southern Highlands Research and Training Zone<br/>Mufindi<br/>TANZANIA</p>                            | <p>Dr A.M. Whittle<br/>Director<br/>Tea Research Foundation (Central Africa)<br/>PO Box 51<br/>Mulanje<br/>MALAWI</p>   |
| <p>Dr H.E. Nyirenda<br/>Senior Plant Breeder<br/>Tea Research Foundation (Central Africa)<br/>PO Box 51<br/>Mulanje<br/>MALAWI (Africa central)</p>  |   |

Dr Mohamed Senawi Bin D. M. Tamin  
Assistant Director  
Strategic Environment and Natural Resources  
Research Center - MARDI  
(Institut Penyelidikan dan Kemajuan  
Pertanian Malaysia)  
Petit Surat 12301  
50774 Kuala Lumpur  
INDONESIA

## AGRADECIMIENTOS

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

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. Patrizia Tazza realizó el dibujo de la tapa y los dibujos del texto. Susana Moraleda realizó la composición. Paul Stapleton supervisó la producción de la publicación. Tom Hazekamp supervisó la producción en general.

Se agradece el asesoramiento técnico del siguiente personal del IPGRI: Dres M. Diekmann, F. Engelmann y T. Hodgkin y, particularmente se agradece el apoyo y cooperación del Dr R.K. Arora durante todo el proceso de elaboración de esta publicación.

## ANEXO I. DESCRIPTORES DE PASAPORTE PARA CULTIVOS MÚLTIPLES

La FAO y el IPGRI han elaborado conjuntamente esta lista de descriptores de pasaporte para cultivos múltiples con objeto de proporcionar sistemas de codificación uniformes para descriptores de pasaporte comunes de los diversos cultivos. Se trata de que estos descriptores sean compatibles con las futuras listas de descriptores de cultivos del IPGRI y con los descriptores que se utilizan en el Sistema de información y alerta mundial sobre los recursos fitogenéticos (SIAM) de la FAO.

La lista NO debe considerarse como una lista mínima de descriptores, puesto que para la descripción de los cultivos es fundamental la utilización de otros muchos descriptores de pasaporte, que hay que registrar. En el presente documento se enumera una serie inicial de descriptores de pasaporte comunes para cultivos múltiples. Más adelante se podría ampliar la lista con descriptores adicionales. Por ejemplo, ahora no se han incluido los descriptores relacionados con el uso del germoplasma, pero se investigará su idoneidad con vistas a incluirlos para los cultivos múltiples. Incluso se podría producir una futura ampliación mediante la preparación de listas más especializadas de descriptores comunes para grupos de cultivos.

A continuación figura la última versión de la lista (1997), que contiene dos secciones. En la segunda (DESCRIPTORES DEL SIAM DE LA FAO) se enumeran varios descriptores opcionales utilizados en el SIAM de la FAO. La lista contiene descripciones del contenido y los sistemas de codificación, pero *propone* también (entre paréntesis) nombres de campos que pueden ayudar en el intercambio informatizado de este tipo de datos.

<b>DESCRIPTORES DE PASAPORTE PARA CULTIVOS MULTIPLES</b>	
<b>1. Código del instituto</b>	<b>(INSTCODE)</b>
Código del instituto donde se mantiene la accesión. Los códigos están formados por el código de tres letras de la ISO 3166 del país en el que está situado el instituto, más un número o una sigla especificados en la base de datos del instituto, que proporcionará la FAO. Los códigos preliminares (es decir, los códigos que todavía no se han incorporado a la base de datos de institutos en la FAO) comienzan con un asterisco, seguido del código del país de tres letras de la ISO 3166 y una sigla.	
<b>2. Número de la accesión</b>	<b>(ACCENUMB)</b>
Este número sirve como identificador único para cada accesión y se asigna cuando dicha accesión se incorpora a la colección. Una vez asignado este número, nunca se reasignará a otra accesión en la colección. Aun cuando se pierda una accesión, no es posible asignar el mismo número a otra. Antes del número de la accesión se utilizarán letras para identificar el banco de germoplasma o sistema nacional (por ejemplo, IDG indica una accesión del banco de germoplasma de Bari, Italia; CGN indica una accesión del banco de Wageningen, Países Bajos; PI indica una accesión del sistema estadounidense).	
<b>3. Número de recolección</b>	<b>(COLLNUMB)</b>
Número original asignado por el recolector o los recolectores de la muestra, normalmente compuesto por el nombre o iniciales del recolector seguido de un número. El número del recolector es esencial para identificar los duplicados mantenidos en colecciones diferentes, deberá ser único y siempre debe acompañar las submuestras, dondequiera que se envíen.	
<b>4. Género</b>	<b>(GENUS)</b>
Nombre del género con fines taxonómicos. Hay que escribirlo con mayúscula inicial.	
<b>5. Especie</b>	<b>(SPECIES)</b>
La parte específica del nombre científico escrita con minúsculas, seguida de la indicación del autor del nombre <sup>1</sup> . Se permite la siguiente abreviatura: "sp."	
<b>6. Subtaxones</b>	<b>(SUBTAXA)</b>
Se pueden utilizar subtaxones para conservar cualquier identificador taxonómico adicional, más la indicación del nombre del autor <sup>1</sup> . Se permiten las siguientes abreviaturas: "ssp." (para subespecie); "var." (para variedad); "convar." (para convariedad); "f." (para forma).	
<b>7. Nombre de la accesión</b>	<b>(ACCNAME)</b>
Cualquier otra designación (oficial o registrada) que se da a la accesión. Se escribe con mayúscula inicial. Los nombres múltiples se separan con un punto y coma.	
<b>8. País de origen</b>	<b>(ORIGCTY)</b>
Nombre del país donde se recolectó u obtuvo originalmente la muestra. Utilizar los códigos ampliados de la ISO 3166 (es decir, los códigos actuales y antiguos de tres letras del país de la ISO 3166)	
<b>9. Ubicación del lugar de recolección</b>	<b>(COLLSITE)</b>
Información sobre la ubicación, en un nivel inferior al del país, en la que se describe dónde se recogió la accesión, comenzando con la información más detallada. Puede incluir la distancia en kilómetros y la dirección desde la ciudad, la aldea o el punto de referencia cartográfica más cercano (por ejemplo, CURITIBA 7S, PARANA, significa a 7 km al sur de Curitiba, en el estado de Paraná)	

<sup>1</sup> El autor del nombre sólo se indica en el nivel taxonómico más detallado



<b>10. Latitud del lugar de recolección</b>		<b>(LATITUDE)</b>	
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).			
<b>11. Longitud del lugar de recolección</b>		<b>(LONGITUDE)</b>	
Grados y minutos seguidos de W (Oeste) o E (Este). Los datos que falten (minutos) deben indicarse con un guión (por ejemplo, 076—W).			
<b>12. Elevación del lugar de recolección [m]</b>		<b>(ELEVATION)</b>	
Elevación del lugar de la recolección expresado en metros sobre el nivel del mar. Se permiten valores negativos.			
<b>13. Fecha de recolección de la muestra original [AAAAMMDD]</b>		<b>(COLLDATE)</b>	
Fecha de recolección de la muestra original, en la que AAAA es el año, MM el mes y DD el día.			
<b>14. Estado de la muestra</b>		<b>(SAMPSTAT)</b>	
1 Silvestre		0 Desconocido	
2 Mala hierba			
3 Cultivar tradicional/variedad local		99 Otro (especificar en el campo REMARKS)	
4 Línea de fitomejorador			
5 Cultivar mejorado			
<b>15. Fuente de recolección</b>		<b>(COLLSRC)</b>	
El sistema de codificación propuesto se puede utilizar a dos niveles distintos de detalle: Mediante códigos globales, como 1, 2, 3, 4, o bien con una codificación más detallada, como 1.1, 1.2, 1.3, etc.			
1 Hábitat silvestre	2 Finca	3 Mercado	4 Instituto/ organización de investigación
1.1 Bosque/arboleda	2.1 Campo	3.1 Ciudad	
1.2 Matorral	2.2 Huerto	3.2 Aldea	
1.3 Pastizal	2.3 Jardín	3.3 Zona urbana	0 Desconocida
1.4 Desierto/tundra	2.4 Barbecho	3.4 Otro sistema de intercambio	99 Otro (Especificar en el campo REMARKS)
	2.5 Pasto		
	2.6 Almacén		
<b>16. Código del instituto donante</b>		<b>(DONORCODE)</b>	
Código del instituto donante. Los códigos están formados por el código de tres letras de la ISO 3166 del país en el que está situado el instituto, más un número o una sigla especificados en la base de datos de institutos, que proporcionará la FAO. Los códigos preliminares (es decir, los códigos que todavía no se han incorporado a la base de datos de institutos de la FAO) comienzan con un asterisco, seguido del código del país de tres letras de la ISO 3166 y una sigla.			
<b>17. Número del donante</b>		<b>(DONORNUMB)</b>	
Número asignado a una accesión por el donante. Antes del número de la accesión se utilizarán letras para identificar el banco de germoplasma o sistema nacional (por ejemplo, IDG indica una accesión del banco de germoplasma de Bari, Italia; CGN indica una accesión del banco de Wageningen, Países Bajos; PI indica una accesión del sistema estadounidense).			
<b>18. Otros números asociados con la accesión</b>		<b>(OTHERNUMB)</b>	
Cualquier otro número de identificación cuya existencia se conozca en otras colecciones para esta accesión. Antes del número de la accesión se utilizarán letras para identificar el banco de germoplasma o sistema nacional (por ejemplo, IDG indica una accesión del banco de germoplasma			

