

# 中华人民共和国农业行业标准

NY/T 4489-2025

# 甜瓜品种鉴定 SSR分子标记法

Identification of melon varieties—SSR marker method

2025-01-09 发布

中华人民共和国农业农村部 发布

# 目 次

前	言 ····································	$\coprod$
1	范围	1
2	规范性引用文件	1
3	术语和定义	1
4	缩略语	1
5	原理	1
6	主要仪器设备及试剂	1
7	溶液配制	2
8	引物信息及使用	2
9	参照品种及使用	2
10	操作程序	2
11	结果判定与表述	4
附	录 A(规范性) 主要仪器设备及试剂	Ę
附	录 B(规范性) 溶液配制	7
附	录 C(规范性) 引物及序列	Ç
附	录 D(资料性) 引物相关信息	10
附	录 E(资料性) 参照品种相关信息	13
附表	录 F(资料性) 引物分组	14

## 前 言

本文件按照 GB/T 1. 1-2020《标准化工作导则 第 1 部分:标准化文件的结构和起草规则》的规定起草。

请注意本文件的某些内容可能涉及专利。本文件的发布机构不承担识别专利的责任。

本文件由农业农村部种业管理司提出。

本文件由全国植物新品种测试标准化技术委员会(SAC/TC 277)归口。

本文件起草单位:新疆农业科学院农作物品种资源研究所、新疆农业科学院哈密瓜中心、农业农村部 科技发展中心。

本文件主要起草人: 颜国荣、韩瑞玺、邓超宏、杨永、王威、徐麟、刘宁、宋羽、王帆、赵连佳、张永兵、肖 菁、阿布都克尤木•阿不都热孜克、李媛媛、杨岩岩、何姝燃。



## 甜瓜品种鉴定 SSR 分子标记法

#### 1 范围

本文件规定了利用简单重复序列(SSR)标记进行甜瓜(Cucumis melo L.)品种鉴定的术语和定义、缩略语、原理、主要仪器设备及试剂、溶液配制、引物信息及使用、参照品种及使用、操作程序、结果判定与表述。

本文件适用于甜瓜品种的 DNA 分子数据采集和品种鉴定。

#### 2 规范性引用文件

下列文件中的内容通过文中的规范性引用而构成本文件必不可少的条款。其中,注日期的引用文件, 仅该日期对应的版本适用于本文件;不注日期的引用文件,其最新版本(包括所有的修改单)适用于本文件。

GB/T 3543.2 农作物种子检验规程 扦样

GB/T 6682 分析实验室用水规格和试验方法

NY/T 2594 植物品种鉴定 DNA 分子标记法 总则

#### 3 语和定义

NY/T 2594 界定的术语和定义适用于本文件。

#### 4 缩略语

下列缩略语适用于本文件。

APS:过硫酸铵(ammonium persulphate)。

bp:碱基对(base pair)。

CTAB:十六烷基三甲基溴化铵(cetyltrimethylammonium bromide)。

DNA:脱氧核糖核酸(deoxyribonucleic acid)。

dNTPs:脱氧核糖核苷三磷酸(deoxy-ribonucleoside triphosphates)。

EDTA:乙二胺四乙酸(ethylene diamine tetraacetic acid)。

PAGE:聚丙烯酰胺凝胶电泳(polyacrylamide gel electrophoresis)。

PCR:聚合酶链式反应(polymerase chain reaction)。

SSR:简单重复序列(simple sequence repeat)。

Taq 酶:耐热 DNA 聚合酶(Taq-DNA polymerase)。

TBE: 三羟甲基氨基甲烷-硼酸盐-乙二胺四乙酸(Tris-borate-EDTA)。

TE:三羟甲基氨基甲烷-乙二胺四乙酸(Tris-EDTA)。

TEMED: 四甲基乙二胺(N,N,N',N'-tetramethylethylenediamine)。

Tris:三羟甲基氨基甲烷[Tris(hydroxymethyl)methyl aminomethane THAM]。

#### 5 原理

甜瓜品种基因组中存在着大量能够稳定遗传的 SSR 标记,不同甜瓜品种在同一 SSR 的重复次数存在差异,这种差异可通过 PCR 扩增及电泳方法进行检测,进而区分不同的品种。

#### 6 主要仪器设备及试剂

主要仪器设备及试剂见附录 A。

#### 7 溶液配制

溶液配制方法见附录 B。

#### 8 引物信息及使用

引物及序列见附录 C,引物相关信息见附录 D。利用变性聚丙烯酰胺凝胶电泳(PAGE)检测时选择普通引物;利用荧光毛细管电泳检测时选择荧光标记引物,荧光标记位于正向引物 5′端,推荐的荧光标记见附录 D。可利用附录 C 中的引物序贯检测,当检测到的差异位点数能判定送检样品与对照样品不同时,停止检测。

#### 9 参照品种及使用

参照品种用于辅助确定送检样品在某个位点的等位变异,宜与送检样品同时检测,参照品种相关信息见附录 E。

#### 10 操作程序

#### 10.1 样品准备

送检样品可为种子、幼苗、叶片等组织或器官。种子样品需扦样时,应符合 GB/T 3543.2 的规定。每份样品不少于 30 个个体,等量混合分析,必要时进行个体检测。

#### 10.2 DNA 提取

取混合样本约 200 mg,置于 2.0 mL 圆底离心管中,经液氮冷冻后充分研磨;每管加入 600  $\mu$ L 预热到 65  $\mathbb C$ 的 CTAB 提取液,充分混合;65  $\mathbb C$ 水浴 45 min~60 min,每隔 15 min 轻缓颠倒混匀 1 次。每管加入 与 CTAB 提取液等体积的三氯甲烷和异戊醇混合液,轻缓混匀后静置 10 min,12 000 r/min 离心 10 min。 吸取上清液转移至新的离心管中,加入等体积预冷的异丙醇,轻轻颠倒混匀,-20  $\mathbb C$ 放置 30 min,4  $\mathbb C$ 、12 000 r/min 离心 10 min。 弃上清液,用体积分数为 70%的乙醇溶液洗涤 2 遍,晾干,加入 100  $\mu$ L 双蒸水或 TE 缓冲液充分溶解,检测 DNA 浓度和质量,-20  $\mathbb C$  保存备用。

**注 1:**以上为推荐的 DNA 提取方法, DNA 质量能够满足 PCR 扩增要求的其他 DNA 提取方法均适用于本文件。 DNA 溶液的紫外吸光度 OD<sub>280</sub>与 OD<sub>280</sub>的比值宜介于 1.7~2.0。

注 2: 三氯甲烷和异戊醇混合液中三氯甲烷与异戊醇的体积比为 24:1。

#### 10.3 PCR 扩增

#### 10.3.1 反应体系

PCR 扩增反应体系的总体积和各组分的终浓度参照表 1 配制,可以依据试验条件调整。

反应组分	原浓度	终浓度	推荐体积,μL
10×缓冲液(含 MgCl <sub>2</sub> )	10×	1×	2.0
dNTPs	2.5  mmol/L	0.2 mmol/L	1.6
Taq 酶	$5~\mathrm{U}/\mu\mathrm{L}$	0.05 U/μL	0.2
正向引物	$5~\mu \mathrm{mol/L}$	0.25 (mol/L	1.0
反向引物	$5~\mu \mathrm{mol/L}$	0.25 (mol/L	1.0
DNA	$25~\mathrm{ng}/\mu\mathrm{L}$	2.5 ng/μL	2.0
双蒸水	_		12. 2
	20.0		

表 1 PCR 扩增反应体系

#### 10.3.2 反应程序

推荐反应程序:94 ℃预变性 5 min;94 ℃变性 30 s,55℃退火 30 s,72 ℃延伸 45 s,共 35 个循环;72 ℃延伸 10 min,产物 4 ℃保存。

反应程序中各反应参数可根据 PCR 扩增仪型号、酶、引物等不同而做适当的调整。

#### 10.4 PCR产物电泳

#### 10.4.1 垂直板变性 PAGE

#### 10.4.1.1 制胶

用洗涤剂将玻璃板清洗干净,再用双蒸水、无水乙醇依次擦洗 2 遍。玻璃板干燥后,将 0.5 mL 亲和硅烷工作液均匀涂在长玻璃板上,将 0.5 mL 剥离硅烷工作液均匀涂在带凹槽的短玻璃板上。操作过程中应防止两块玻璃板互相污染。玻璃板彻底干燥后,将 0.4 mm 厚的塑料隔条整齐放在长玻璃板两侧,盖上凹槽短玻璃板,用夹子固定,用水平仪调平。取 100 mL 质量分数为 6%的 PAGE 胶溶液,加入 50  $\mu$ L 四甲基乙二胺(TEMED)和 500  $\mu$ L 质量分数为 10%的过硫酸铵(APS),迅速混匀,将胶灌入玻璃胶室,灌胶过程中应防止出现气泡。待胶室灌满后,在凹槽处将 0.4 mm 厚鲨鱼齿梳子平齐端向里轻轻插入胶液约 4 mm,室温聚合 1 h 以上,胶聚合后,清理胶板表面溢出的胶液,轻轻拔出梳子,用水洗净备用。

#### 10.4.1.2 变性

在 20 μL PCR 产物中加入 4 μL 6× 加样缓冲液,混匀。在 PCR 扩增仪上运行 95  $^{\circ}$   $^{\circ$ 

#### 10.4.1.3 电泳

将胶板安装于电泳槽上,在电泳正极槽和负极槽(上槽)各加入 600 mL 的  $1\times$  TBE 缓冲液,使其没过电极线。1~800~V 恒压预电泳  $10~min\sim20~min$ 。用移液器吹吸加样槽,清除气泡和杂质。将样品梳(鲨鱼齿朝下)插入凝胶  $1~mm\sim2~mm$ 。每一个加样孔点入  $3~\mu$ L $\sim5~\mu$ L样品。除送检样品外,还宜同时加入参照品种扩增产物和合适的 DNA 分子量标准。。1~800~V 恒压电泳,电泳时间参考二甲苯青指示带泳动的位置和扩增产物预期片段大小范围(见附录 D)加以确定。二甲苯青指示带在质量分数为 6% PAGE 胶电泳的泳动位置与 230~bp 扩增产物泳动的位置大致相当。扩增产物片段大小在( $100~\pm~30$ )bp、( $150~\pm~30$ )bp、( $200~\pm~30$ )bp、( $250~\pm~30$ )bp 范围的,电泳参考时间分别为 1.5~b、1.5~b0 1.5~b0 1

#### 10.4.1.4 染色

将附着凝胶的长玻璃板胶面向上浸入固定液中,轻轻晃动 3 min 后取出,在双蒸水中快速漂洗,时间不超过 10 s;将胶板放入染色液中,轻轻晃动 5 min~10 min 后取出,在双蒸水中快速漂洗,时间不超过 10 s;将胶板放入显影液中,轻摇晃动待条带清晰后取出,再迅速放入固定液中定影 5 min 取出,在双蒸水中漂洗 1 min;取出胶板,晾干,放在胶片观察灯上观察,记录结果,拍照保存。

注:固定液、染色液、双蒸水和显影液的用量,以淹没胶面为准。

#### 10.4.2 荧光毛细管电泳

#### 10.4.2.1 PCR产物样品准备

根据预先确定的引物分组(见附录 F),分别取等体积不同荧光标记引物的扩增产物,混匀稀释。吸取  $1 \mu L$  混合液,加入到 DNA 分析仪配套上样板中。

注:稀释倍数通过荧光毛细管电泳预实验确定。

#### 10.4.2.2 变性

上样板各孔分别加入 0.1  $\mu$ L 分子量内标和 8.9  $\mu$ L 去离子甲酰胺,在 PCR 扩增仪上 95  $^{\circ}$  变性 5 min,取出后立即置于冰上,冷却 10 min 以上,瞬时离心 10 s 后备用。

#### 10.4.2.3 电泳

按照 DNA 分析仪操作手册电泳,并保存电泳原始数据文件。

#### 10.5 数据分析

#### 10.5.1 等位变异确定与记录

每个 SSR 位点的等位变异参照扩增片段大小确定,见附录 D。对于变性 PAGE,将送检样品在某一位点扩增片段的迁移位置与对应的参照品种进行比较,确定送检样品在该位点的等位变异。对于荧光毛细管电泳,通过参照品种消除不同批次或者不同型号 DNA 分析仪可能存在的系统误差,使用片段分析软

#### NY/T 4489-2025

件读取送检样品在该位点的等位变异。

纯合位点的等位变异数据记录为 X/X,杂合位点的等位变异数据记录为 X/Y,其中 X、Y 分别为该位点上的两个等位变异,小片段数据在前,大片段数据在后。缺失位点的等位变异数据记录为 0/0。

示例 1:样品在某个位点上仅出现一个等位变异,为 160 bp,则该位点的等位变异数据记录为 160/160。

示例 2:样品在某个位点上有两个等位变异,分别为 160 bp、165 bp,则该位点的等位变异数据记录为 160/165。

#### 10.5.2 数据比对与差异位点统计

逐一比对送检样品与对照样品每个位点的等位变异数据,按照位点相同、位点差异、数据缺失、无法判定情形,记录每个位点的比对结果,统计检测位点数和差异位点数。

#### 11 结果判定与表述

#### 11.1 判定规则

当差异位点数大于2,判定为"不同";当差异位点数小于等于2,判定为"疑同"。

### 11.2 结果表述

送检样品	与对照样品	(或对照样品	指纹)采用	检测,检
测位点数为	,差异位点数为	,判定为	0	

#### 附 录 A

#### (规范性)

#### 主要仪器设备及试剂

#### A.1 主要仪器设备

- A. 1.1 PCR 扩增仪。
- A. 1.2 高压电泳仪:最高电压不低于 2 000 V,具有恒电压、恒电流和恒功率功能。
- A. 1. 3 垂直电泳槽及配套的制胶附件。
- A. 1. 4 离心机。
- A. 1.5 水平摇床。
- A. 1.6 胶片观察灯。
- A. 1.7 电子天平:感量为 0.1g 和 0.01 g。
- A. 1. 8 微量移液器: 规格分别为 10 μL、20 μL、100 μL、200 μL、1 000 μL, 连续可调。
- A. 1.9 磁力搅拌器。
- A. 1. 10 核酸浓度测定仪或超微量紫外分光光度计。
- A. 1. 11 微波炉。
- A. 1. 12 高压灭菌锅。
- A. 1. 13 酸度计。
- A. 1. 14 水浴锅。
- A. 1. 15 低温冰箱。
- A. 1. 16 制冰机。
- A. 1. 17 凝胶成像系统或紫外透射仪。
- A. 1. 18 DNA 分析仪:基于毛细管电泳,有片段分析功能和数据分析软件,最低区分力 1 bp。
- A. 1. 19 其他相关仪器和设备。

#### A. 2 主要试剂

除非另有说明,均使用分析纯试剂。

- **A. 2. 1** 十六烷基三甲基溴化铵[CTAB, C<sub>16</sub> H<sub>33</sub> (CH<sub>3</sub>)<sub>3</sub> NBr, CAS 号: 57-09-0]。
- A. 2. 2 三氯甲烷(CHCl<sub>3</sub>, CAS 号: 67-66-3)。
- A. 2. 3 异戊醇(C<sub>5</sub> H<sub>12</sub>O, CAS 号:123-51-3)。
- A. 2. 4 异丙醇[(CH<sub>3</sub>)<sub>2</sub>CHOH, CAS 号: 67-63-0]。
- **A. 2. 5** 乙二胺四乙酸二钠(EDTA-2Na, C<sub>10</sub> H<sub>14</sub> N<sub>2</sub> Na<sub>2</sub> O<sub>8</sub>, CAS 号:139-33-3)。
- **A.** 2. 6 三羟甲基氨基甲烷(Tris, C<sub>4</sub> H<sub>11</sub> NO<sub>3</sub>, CAS 号: 77-86-1)。
- A. 2.7 浓盐酸(HCl, CAS号: 7647-01-0)。
- A. 2. 8 氢氧化钠(NaOH, CAS 号:1310-73-2)。
- A. 2. 9 10×PCR 缓冲液:含 Mg<sup>2+</sup>25 mmol/L。
- A. 2. 10 4种脱氧核糖核苷酸: dATP、dTTP、dGTP、dCTP。
- A. 2. 11 SSR 引物。

#### NY/T 4489—2025

- A. 2. 12 氯化钠(NaCl, CAS 号: 7647-14-5)。
- A. 2. 13 Taq DNA 聚合酶(Taq 酶, CAS 号: 9012-90-2)。
- A. 2. 14 DNA Marker: DNA 片段分布范围在 50 bp ~ 500 bp。
- A. 2. 15 甲酰胺(CH<sub>3</sub>NO,CAS号:75-12-7)。
- **A. 2. 16** 溴酚蓝(C<sub>19</sub> H<sub>10</sub> Br<sub>4</sub> O<sub>5</sub> S, CAS 号: 115-39-9)。
- A. 2. 17 二甲苯青(C<sub>25</sub> H<sub>27</sub> N<sub>2</sub> NaO<sub>6</sub> S<sub>2</sub>, CAS 号: 2650-17-1)。
- **A. 2. 18** 甲叉双丙烯酰胺「(H<sub>2</sub>C=CHCONH)<sub>2</sub>CH<sub>2</sub>,CAS号:110-26-9]。
- A. 2. 19 丙烯酰胺(C<sub>3</sub> H<sub>5</sub> NO, CAS 号: 79-06-1)。
- **A**. 2. 20 硼酸(H<sub>3</sub>BO<sub>3</sub>, CAS号:10043-35-3)。
- A. 2. 21 尿素(CH<sub>4</sub>N<sub>2</sub>O,CAS号:57-13-6)。
- A. 2. 22 亲和硅烷。
- **A. 2. 23** 二甲基二氯硅烷(C<sub>2</sub>H<sub>6</sub>Cl<sub>2</sub>Si, CAS 号:75-78-5)。
- **A**. 2. 24 无水乙醇(C<sub>2</sub>H<sub>6</sub>O,CAS号:64-17-5)。
- **A. 2. 25** 四甲基乙二胺(TEMED, C<sub>6</sub> H<sub>16</sub> N<sub>2</sub>, CAS 号:110-18-9)。
- **A. 2. 26** 过硫酸铵[APS,(NH<sub>4</sub>)<sub>2</sub>S<sub>2</sub>O<sub>8</sub>,CAS号:7727-54-0]。
- A. 2. 27 冰醋酸(CH<sub>3</sub>COOH, CAS号: 64-19-7)。
- A. 2. 28 硝酸银(AgNO<sub>3</sub>, CAS号: 7761-88-8)。
- A. 2. 29 甲醛(HCHO, CAS 号: 50-00-0)。
- A. 2. 30 DNA 分析仪用丙烯酰胺胶液。
- A. 2. 31 DNA 分析仪用分子量内标。
- A. 2. 32 DNA 分析仪用电泳缓冲液。
- A. 2. 33 DNA 分析仪用光谱校准基质。

附录B (规范性) 溶液配制

试剂配制用水应符合 GB/T 6682 的要求。

#### B. 1 DNA 提取溶液的配制

#### B. 1. 1 0. 5 mol/L EDTA 溶液

称取 186.1 g Na<sub>2</sub>EDTA • 2H<sub>2</sub>O 溶于 800 mL 水中,充分搅拌溶解,加 NaOH 调 pH 至 8.0,加水定容至 1 000 mL,121 ℃高压灭菌 20 min。

#### B. 1. 2 0. 5 mol/L HCl 溶液

量取 25 mL 浓盐酸(质量分数为 36%  $\sim$  38%),加水定容至 500 mL。

#### B. 1. 3 1 mol/L NaOH 溶液

称取 40.0 g NaOH 溶于 800 mL 水中,充分搅拌溶解,加水定容至 1 000 mL。

#### B. 1. 4 1 mol/L Tris-HCl 溶液

称取 121.1 g Tris 碱溶于 800 mL 水中,充分搅拌溶解,加 HCl 调 pH 至 8.0,加水定容至 1 000 mL, 121 ℃高压灭菌 20 min。

#### B. 1.5 CTAB 提取液

称取 20.0 g CTAB、81.7 g NaCl 置于 1 000 mL 烧杯中,量取 100 mL 1 mol/L Tris-HCl 溶液和 40 mL 0.5 mol/L EDTA 溶液倒入烧杯中,加 700 mL 水,充分搅拌溶解,加水定容至 1 000 mL,121 ℃高压灭菌 20 min。

#### B. 1.6 TE 缓冲液

量取 5 mL 1 mol/L Tris-HCl 溶液和 1 mL 0.5 mol/L EDTA 溶液,加水定容至 500 mL,121 ℃高压灭菌 20 min,4 ℃保存。

#### B.2 PCR 扩增试剂的配制

#### B. 2. 1 dNTPs 溶液

分别配制 dATP、dTTP、dCTP、dGTP 终浓度为 100 mmol/L 的储存液。各取 20  $\mu$ L 混合,m 720  $\mu$ L TE 缓冲液定容,配制成每种脱氧核糖核苷酸终浓度为 2.5 mmol/L 的工作液,121 ℃高压灭菌 20 min,一 20 ℃保存。

#### B. 2. 2 SSR 引物溶液

开盖前瞬时离心 10 s,按照说明书加 TE 缓冲液,分别配制正向引物和反向引物终浓度为  $100 \ \mu\text{mol/L}$  的储存液。分别取  $10 \ \mu\text{L}$  正向引物和反向引物储存液,加  $180 \ \mu\text{L}$  TE 缓冲液配制成终浓度  $5 \ \mu\text{mol/L}$  的工作液。

#### B. 3 变性 PAGE 试剂的配制

#### B. 3. 1 质量分数为 40%的丙烯酰胺溶液

称取 190.0 g 丙烯酰胺和 10.0 g 甲叉双丙烯酰胺溶于 400 mL 水中,充分搅拌溶解,加水定容至 500 mL,置于棕色瓶中,4  $^{\circ}$  C储存。

#### B. 3. 2 质量分数为 6% 的变性 PAGE 胶溶液

称取 420.0 g 尿素置于 1 000 mL 烧杯中,加入 100 mL 10×TBE 缓冲液和 150 mL 质量分数为 40%

#### NY/T 4489-2025

的丙烯酰胺溶液,定容至1000 mL。

#### B. 3. 3 亲和硅烷缓冲液

分别量取 99.5 mL 无水乙醇和 500 μL 冰醋酸,加水定容至 100 mL。

#### B. 3. 4 亲和硅烷工作液

分别量取 1 mL 亲和硅烷缓冲液和 5 μL 亲和硅烷原液,混匀。

#### B. 3. 5 剥离硅烷工作液

分别量取 25 mL 二甲基二氯硅烷和 75 mL 三氯甲烷,混匀。

#### B. 3. 6 质量分数为 10%的 APS 溶液

称取 1.0 g APS 溶于 10 mL 水中,混匀,于 4 ℃保存(不超过 5 d)。

#### B. 3.7 10×TBE 缓冲液

称取 Tris 108.0 g、硼酸 55.0 g,溶于 800 mL 水中,加入 37 mL EDTA 溶液(0.5 mol/L,pH 8.0),定容至 1 000 mL。

#### B. 3. 8 1×TBE 缓冲液

量取 50 mL 10×TBE 缓冲液,加水定容至 500 mL,混匀。

#### B. 3. 9 6×加样缓冲液

分别称取 0.25 g 溴酚蓝和 0.25 g 二甲苯青,加入 98 mL 去离子甲酰胺和 2 mL EDTA 溶液 (0.5 mol/L, pH 8.0),搅拌溶解。

#### B. 4 银染溶液的配制

#### B. 4.1 固定液

量取 100 mL 冰醋酸,加水定容至 1 000 mL。

#### B. 4. 2 染色液

称取 1.0 g 硝酸银,加水定容至 1 000 mL。

## B. 4. 3 显影液

称取 20.0 g 氢氧化钠溶于 1 000 mL 水中,用前加 2 mL 甲醛。

# 附 录 C (规范性) 引物及序列

引物及序列见表 C.1。

表 C. 1 引物及序列引物

编号	引物名称	染色体 定位	正向引物序列(5'→3')	反向引物序列(5'→3')
1	ME1	1	TGGAATACCATCTTACACCTTTCA	TCCATAAACATTTCCCCGTT
2	ME2	1	GGCCACGTGACCTTATGATT	CCTTCATCATTTCCAAGGGA
3	ME3	2	TTGGCTCCTCTTAGTGTCCTC	ATGTCAATGCCTTGTGAAGC
4	ME4	2	ATGGGCTTTTGGTGATTGAT	TTCTTCCCACCAAACCTACG
5	ME5	3	ACACACCTAATCTCCCTACCTTC	AAAGCCAACCCATATCCCAT
6	ME6	3	CCCTCAATTACAAGAAAAGCA	TTACTGGGTTTTGCCGATTT
7	ME7	4	GCGCAAATCAAGGGATTTTA	ATCCAAGGGAAAATGGGAAC
8	ME8	4	GGAGGACGAAAGACCAATGA	AACCGCAAATACGAGACCTG
9	ME9	5	GACAGTAATCACCTCATCAAC	GCTCCTCCTTAACTCTATAC
10	ME10	5	CCCCAAGATTCGTATTAATC	AGATTCTTGAAATGGTGGCG
11	ME11	6	GCCTTTTGTGATGCTCCAAT	AATGACACTGCCCACATTCT
12	ME12	6	CCACCAACATAACACACAAC	AGAGTCTCATTCCTCTCGACG
13	ME13	7	GGTCGGTCCCCTATTCTCTT	GTGCAAATGCAAGATCGAAG
14	ME14	7	CATCTCGAACCTAAGAGCCG	GCCCTCCCAAAAATTTCAGT
15	ME15	8	ATGGTCTCCCCAACCTATCC	GAACAATGCAAGAAAATGGGA
16	ME16	8	GCGTTTCCAAACAAACATGA	AAATGGCAGAGAGCGAGAAA
17	ME17	9	CTCAAACAACGTCAGCTGGT	ACCCAGAAGTGCTTTTCCCT
18	ME18	9	TGAACTGTGCAACCACCTGT	AATTCCGTATTCAACTCTCC
19	ME19	10	ATGATTGGAAGCCACCAAAG	TTGAGCCCCAAAATAAATGG
20	ME20	10	CGACCGCCATTAATCAAAAC	TCTCCTGCATAAACCCCAAG
21	ME21	11	GGGAATGTAAATTGGATATG	GCATTATTACCCATGTACGAG
22	ME22	11	TGGTAGTAGAGATGATATAC	TCAATCTCCGGTTCCAACTC
23	ME23	12	AAACAAACATGGAAATAGCTTTCA	AGGTTTTTCAATGGAGGGGA
24	ME24	12	CTCTCACACTGTTGGGAAGA	TGTGTATGGAGGGCTTTTCC

# 附 录 D (资料性) 引物相关信息

引物相关信息见表 D.1。

表 D. 1 引物相关信息

引物编号	引物名称	荧光标记	等位变异范围,bp	主要等位变异,bp	参照品种	
				263	卡拉其里甘	
1	ME1	6-FAM	263~292	286	八一香梨	
				292	PMR-45	
				198	白皮脆	
				200	安农 3 号	
	MEO	HEV	100 017	202	哈莫尼	
2	ME2	HEX	198~217	206	自兰瓜	
				215	伯些克辛	
				217	光皮胜金白瓜	
				227	青皮白肉冬瓜	
3	ME3	6-FAM	227~261	247	9601	
				261	9653	
				252	铁皮	
				255	劈山	
4	ME4	6-FAM	252~275	261	卡拉可口奇	
				269	金棒子	
				275	鲁薄二号	
				226	景甜 1 号	
_	) m-	HEX	226~266	258	黑眉毛密极甘	
5	5 ME5			261	哈莫尼	
				266	酥皮菜瓜	
	MEG	TAMBA	000 010	200	卡拉可口奇	
6	ME6	TAMRA	200~216	216	9602	
				214	白兰瓜	
7	ME7	ROX	214~228	224	阿克可口奇	
				228	伯些克辛	
				216	9601	
				230	光皮胜金白瓜	
8	ME8	TAMRA	216~238	232	阿克可口奇	
				236	伯些克辛	
				238	白兰瓜	
				132	酥皮菜瓜	
				136	安农3号	
	MEG	11777	100 150	138	哈莫尼	
9	ME9	HEX	132~150	141	阿克可口奇	
			145	自兰瓜		
				150	金棒子	
				196	安农 3 号	
				199	哈莫尼	
10	ME10	10 ME10 HEX	HEX	196~211	208	伯些克辛
				211	白皮脆	

表 D. 1 (续)

引物编号	引物名称	荧光标记	等位变异范围,bp	主要等位变异,bp	参照品种	
				172	青皮白肉冬瓜	
				178	白皮脆	
				181	安农3号	
11	ME11	ROX	172~238	223	9653	
				226	PMR-45	
				229	9601	
				238	酥皮菜瓜	
				111	安农3号	
				119	酥皮菜瓜	
12	ME12	6-FAM	111~129	123	哈莫尼	
				125	卡拉其里甘	
				129	八一香梨	
				190	哈莫尼	
13	ME13	TAMAR	190~200	192	鲁薄二号	
				200	含笑	
				155	景甜 1 号	
14	ME14	ROX	155~165	159	白兰瓜	
				165	卡拉可口奇	
				115	鲁薄二号	
				118	9602	
				120	阿克可口奇	
15	ME15	HEX	115~144	123		
				138		
				144	白皮脆	
				177	黑眉毛密极甘	
				180	白皮脆	
16	ME16	TAMRA	177~192	189		
				192		
				177	景甜 1 号	
				189		
17	ME17	TAMRA	177~216			
				214	<b>供皮</b>	
				216	金棒子	
				103	卡拉其里甘	
18	ME18	ROX	103~148	119	哈莫尼	
				145	光皮胜金白瓜	
				148	白兰瓜	
				122	青皮白肉冬瓜	
19	ME19	6-FAM	122~130	124	八一香梨	
				126	白皮脆	
				130	鲁薄二号	
				243	伯些克辛	
					253	光皮胜金白瓜
20	20 ME20 HEX	243~274	256	八一香梨		
				265	PMR-45	
				268	酥皮菜瓜	
				274	9602	
				109	金棒子	
				111	9653	
21	ME21	6-FAM	109~138	130	光皮胜金白瓜	
				132	白兰瓜	
				138	阿克可口奇	

表 D. 1 (续)

引物编号	引物名称	荧光标记	等位变异范围,bp	主要等位变异,bp	参照品种
				107	卡拉可口奇
22	ME22	6-FAM	107~126	124	白兰瓜
				126	哈莫尼
	23 ME23 6-		119~135	119	哈莫尼
		6-FAM		123	安农 3 号
23				131	鲁薄二号
				133	含笑
				135	黑眉毛密极甘
	MEG	DOV	235~246	235	青皮白肉冬瓜
24				243	阿克可口奇
24	ME24	ROX	233. ~ 240	245	景甜 1 号
				246	9653

注 1: 附录 D 中采用的荧光标记仅为示例,采用其他类型荧光标记时,应使用参照品种校正数据。

注 2:对于附录 D中未包括的等位变异,应按本文件方法,确定其大小和相应参照品种。

注 3: 附录 D 中所列参照品种仅为示例,与参照品种具有相同等位变异的其他品种也可用作该等位变异的参照品种。

注 4:同一名称不同来源的参照品种,在某些位点上的等位变异可能不相同,使用前应确认其等位变异。

# 附 录 E (资料性) 参照品种相关信息

参照品种相关信息见表 E.1。

#### 表 E. 1 参照品种相关信息

编号	品种名称	品种来源	编号	品种名称	品种来源
1	卡拉其里甘	国家中亚特色作物种质资源中	13	黑眉毛密极甘	国家中亚特色作物种质资源中
	1 42/11	期库(乌鲁木齐)	10	M/A C II IV I	期库(乌鲁木齐)
2	白皮脆	国家中亚特色作物种质资源中	14	含笑	国家中亚特色作物种质资源中
2	口汉旭	期库(乌鲁木齐)	14		期库(乌鲁木齐)
3	八一香梨	国家中亚特色作物种质资源中	15	安农 3 号	国家中亚特色作物种质资源中
3	八一省朱	期库(乌鲁木齐)	13	安化35	期库(乌鲁木齐)
4	业中职人占币	国家中亚特色作物种质资源中	1.0	1人 告 日	国家中亚特色作物种质资源中
4	光皮胜金白瓜	期库(乌鲁木齐)	16	6 哈莫尼	期库(乌鲁木齐)
_	位业主文	国家中亚特色作物种质资源中	1.7	DMD 45	国家中亚特色作物种质资源中
5	伯些克辛	期库(乌鲁木齐)	17	PMR-45	期库(乌鲁木齐)
C	占 公 所	国家中亚特色作物种质资源中	18	五十五	国家中亚特色作物种质资源中
6	白兰瓜	期库(乌鲁木齐)	18	酥皮菜瓜	期库(乌鲁木齐)
7	金棒子	国家中亚特色作物种质资源中	10	9601	国家中亚特色作物种质资源中
1	金傑丁	期库(乌鲁木齐)	19	9601	期库(乌鲁木齐)
	阿去司日太	国家中亚特色作物种质资源中	00	0.000	国家中亚特色作物种质资源中
8	阿克可口奇	期库(乌鲁木齐)	20	9602	期库(乌鲁木齐)
	litte the	国家中亚特色作物种质资源中	0.1	0.650	国家中亚特色作物种质资源中
9	铁皮	期库(乌鲁木齐)	21	9653	期库(乌鲁木齐)
1.0	P +	国家中亚特色作物种质资源中	0.0	<b>会</b> 本 一 口	国家中亚特色作物种质资源中
10	卡拉可口奇	期库(乌鲁木齐)	22	22 鲁薄二号	期库(乌鲁木齐)
1.1	Ph. J.	国家中亚特色作物种质资源中	0.0	E W 1 D	国家中亚特色作物种质资源中
11	劈山	期库(乌鲁木齐)	23	3 景甜 1 号	期库(乌鲁木齐)
1.0	<b>丰</b> 中 白 由 夕 ㎡	国家中亚特色作物种质资源中			
12	青皮白肉冬瓜	期库(乌鲁木齐)			

# 附录 F (资料性) 引物 分组

#### 引物分组见表 F.1。

#### 表 F. 1 引物分组

组别	FAM 标记引物	TAMRA 标记引物	ROX 标记引物	HEX 标记引物	
1	ME3(227~261)	ME17(177~216)	ME24(235~246)	ME2(100 a .217)	
	ME23(119~135)	ME17(177~210)	ME24(255,~246)	ME2(198 $\sim$ 217)	
ME4(252~275)		ME8(297~300)	ME14(211~214)	ME10(107~118)	
Δ	ME21(109~138)	WIE6(297~500)	ME14(211,~214)	ME10(107~118)	
3	ME19(122~130)	ME6(200~216)	ME18(103~148)	ME20(243~274)	
4	ME12(228~250)	ME13(259~262)	ME11(273~276)	ME15(115~144)	
5	ME1(263~292)	ME16(177~192)	ME7(214~228)	ME5(226~266)	
	ME22(107~126)	WE10(177~192)	WIE/(214~228)	ME9(229~233)	

注 1:括号内是各引物的等位变异范围。

注 2:同组别内引物的扩增产物可以多重电泳。

注 3:可结合引物等位变异范围,更换荧光标记,调整分组。

14