

Morphological Classification and Molecular Identification of Germplasm Resources in *Momordica charantia* L.

Guoli Wang

School of Life Science, Huizhou University, Huizhou Guangdong
Email: 77320364@qq.com

Received: Jun. 28th, 2020; accepted: Jul. 13th, 2020; published: Jul. 20th, 2020

Abstract

Combined with morphological markers and molecular markers, a solution is provided for comprehensive analysis of genetic diversity of Dading bitter gourd resources. According to the morphological description standard of *Momordica charantia*, the variation and cluster analysis of the morphological indexes of Dading bitter gourd were carried out. And the cluster analysis was carried out based on SRAP and SSR molecular marker technology. The results showed that, among the 33 morphological indexes, the variation coefficient of leaf shape is the largest, followed by the seed skin color. The variation coefficients of melon habit, leaf color, leaf shape, single melon weight, number of seeds per melon and longitudinal diameter of commercial melon were more than 25%. However, the coefficient of variation of six indexes, such as lobes count, sexual type, hide subtending leaf of flower stalk, melon surface gloss, end face shape of proximal melon pedicel and species melon skin color, was 0. At the threshold of genetic distance of 18, all bitter gourd materials were divided into three groups. A total of 282 polymorphic bands were amplified by 25 pairs of SRAP primers, and the tested materials could be divided into 4 groups at the threshold of genetic similarity coefficient of about 0.66. A total of 58 polymorphic bands were amplified by 20 pairs of SSR primers, and at the threshold of 0.64, the tested materials of Dading bitter gourd could be divided into four groups. The similarity of the clustering results of the two markers was 92.86%, and the comprehensive clustering result based on the two markers was basically the same as those of SSR markers. The clustering similarity between morphological markers and molecular markers reached 78.57%. It is more reliable in analysing the genetic diversity of Dading bitter gourd germplasm resources than the analysis with single methodology, and the results of the two molecular markers were highly consistent with each other. The geographical distribution of germplasm and the first female flower node are very important for the classification of Dading bitter gourd germplasm, as well as melon shape, single melon weight, seed coat color and leaf shape are very important.

Keywords

Dading Bitter Gourd (*Momordica charantia* L.), Germplasm Resources, Morphological Classification, Molecular Marker

大顶苦瓜种质资源的形态分类及分子鉴定

王国莉

惠州学院生命科学学院，广东 惠州

Email: 77320364@qq.com

收稿日期：2020年6月28日；录用日期：2020年7月13日；发布日期：2020年7月20日

摘要

结合形态学标记和分子标记技术，为综合分析大顶苦瓜种质资源遗传多样性提供解决方案。根据苦瓜形态学描述规范对供试大顶苦瓜进行形态学指标的变异和聚类分析，并采用SRAP和SSR分子标记技术进行聚类分析。结果发现，33个形态学指标中叶形的变异系数最大，其次是种皮色。结瓜习性、叶色、瓜形、单瓜重、单瓜种子数、商品瓜纵径的变异系数均大于25%，而裂片数、花柄遁形苞叶、性型、瓜面光泽、近瓜蒂端面形状和种瓜皮色等6个指标的变异系数为0，在遗传距离为18处，所有苦瓜材料被分为3大组群。采用25对SRAP引物扩增共获得282条多态性条带，在遗传相似系数阈值约0.66处可将供试材料分为4个类群；20对SSR引物扩增共获得多态性条带有58条，在遗传相似系数阈值0.64处可将大顶苦瓜供试材料分为4个类群。两种分子标记的聚类结果相似性达到92.86%，综合两种分子标记的聚类结果与SSR标记基本相同。形态标记和分子标记的聚类相似度达到78.57%。采用形态学标记结合分子标记技术综合分析大顶苦瓜种质资源的遗传多样性可靠度较高，两种分子标记的分析结果一致度非度高。种质的地理分布和第一雌花节位是大顶苦瓜种质分类中非常重要的依据，瓜形、单瓜重、种皮色、叶形等性状也很重要。

关键词

大顶苦瓜，种质资源，形态分类，分子标记

Copyright © 2020 by author(s) and Hans Publishers Inc.

This work is licensed under the Creative Commons Attribution International License (CC BY 4.0).

<http://creativecommons.org/licenses/by/4.0/>



Open Access

1. 引言

苦瓜(*Momordica charantia* L.)是葫芦科一年生草本攀缘植物，起源于印度，在我国栽培历史悠久，南北各地均有分布，以华南及长江流域栽培居多[1][2]。经过长期的驯化、自然杂交和人工选择，苦瓜形成了丰富的品种和类型[3][4]。大顶苦瓜药食兼用，瓜形肥大，肉厚色绿，质地细密，顶平粒粗，味道微苦但甘甜，口感爽脆无渣[5]，种植的经济价值极高。收集并规范性分析和系统整理大顶苦瓜种质，是对大顶苦瓜种质资源有效利用和选育工作的基础[6]。苦瓜的遗传变异基础广泛，如果根据形态标记对苦瓜进行分类[7][8]，需要鉴定者经验丰富，不仅耗时费力，还容易受外界环境、生育期及基因显隐性的影响[9]。DNA分子标记现已被应用于苦瓜亲缘关系分析[10][11]、种质资源的遗传多样性分析[12][13]、苦瓜抗病性[14]和性别分化研究[15][16]、品种鉴定[17]等多个方面。SSR (simple sequence repeat) [18]和 SRAP (Sequence-Related Amplified Polymorphism) [19]是研究群体遗传变异的两种有效分子标记。王国莉等[11]

[16] [17]综合利用两种分子标记技术，成功对苦瓜育种新组合 22 份材料进行了亲缘关系的分析，对育种新品种进行了分子鉴定，并对不同性型苦瓜雌雄花芽的分化展开研究。李光光[12]等利用 16 对 SSR 引物对 50 份不同来源的苦瓜材料进行多态性扩增，参试苦瓜遗传信息丰富、具有较大的遗传多样性，杂交实验发现，相同母本杂交后代经自交选育后产生了较大的遗传距离。米军红[14]等建立了苦瓜抗白粉病 SRAP 标记的优化体系，为获得苦瓜抗白粉病的 SRAP 分子标记、加快苦瓜抗白粉病新品种的选育提供参考依据。赵秀娟等[20]采用 SRAP 标记分析了苦瓜种质资源的遗传进化关系。综合运用形态学标记和分子标记技术专门分析经济价值高、种质珍贵的大顶苦瓜亲缘关系的研究并不多。本研究以课题组收集的 14 份大顶苦瓜种质为材料，尝试采用形态标记规范描述，结合 SSR 和 SRAP 分子标记，综合分析大顶苦瓜种质的遗传多样性，以期为准确了解大顶苦瓜种质间的亲缘关系，实现分子标记辅助大顶苦瓜育种提供理论基础和方法参考。

2. 材料与方法

2.1. 材料

2017~2018 年，自国内外收集大顶苦瓜种质 14 份，种质特性见表 1。2019 年春将苦瓜种子催芽，幼苗长至 2 叶 1 心期时定植于温室，温度 26℃~28℃，湿度 60%~80%，每品种各 20 株。于生长旺盛期内采取苦瓜嫩叶，液氮速冻后置于-80℃冰箱保存，用于提取苦瓜基因组 DNA。

Table 1. Characteristics of 14 Dading Germplasms of bitter gourd

表 1. 14 个大顶苦瓜种质特性

种质编号 Serial number	种质 Germplasm	产地 Place of origin	性状 characteristic
1	翠绿厚肉	赣或甘	早熟种，雌花多，瓜长为 20 cm 左右，横径约 12~15 cm，圆锥形，瘤粒肥大，肉厚腔小，瓜皮墨绿色，有光泽。
2	金顶 2 号	汕头	早熟种，雌花多，瓜长为 25 cm 左右，横径约 10~15 cm，圆锥形，瘤粒肥大，肉厚腔小，瓜皮深绿色，有光泽。
3	翠娘珍珠	甘肃	中早熟，瓜长 22~26 cm 左右，肩宽 8~12 cm，圆锥形，皮绿色，瘤粒肥大，钝尾，单瓜重 500~1000 g，果肉厚 1.5 cm 左右。
4	金菠萝	泰国	早熟，雌花多，抗裂果，皮色浓绿有光泽，条圆瘤粗直，瓜长 15 cm，肩宽 9 cm，肉厚，单瓜重 400 g。
5	江门大顶	四川	早熟，果型大，皮色翠绿有光泽，瘤条突起粗直，果实长 15 cm，肩宽 10 cm，主侧蔓均可结瓜。
6	翠绿厚肉特优	江西	瓜长约 14~16 cm，肩宽约 11~14 cm，肉厚，瓜形呈纺锤形。皮色翠绿色有光泽，瘤条粗直。
7	绿顶 1 号	广东	结瓜早，雌花多，皮色浓绿有光泽，条粒瘤相间，粗直。瓜长 13 cm 左右，肩宽 10 cm 左右，肉厚，单瓜重 450 g 左右。
8	玉和	汕头	雌花多，座瓜率高，瓜长为 25 cm 左右，横径约 10~15 cm，圆锥形，瘤粒肥，肉厚腔小，瓜皮深绿色，有光泽。
9	富优 1 号	广东	中早熟，雌性中等，单瓜重 500~600 g，长 15~18 cm，肩宽 10~13 cm，肉厚约 1.4 cm，最高可达 1.6 cm，果皮绿色有光泽。
10	丰秀大顶	广东	中早熟，圆锥形，底部较平，肉特厚，皮色油绿有光泽。瓜长约 13~15 cm，单瓜重 500~600 g。
11	国优大顶	广东	早熟，结瓜早，雌花多，座果力强。皮色浓绿有光泽，条圆瘤粗直，瓜长 15 cm，肩宽 12 cm，肉厚，单瓜重 400 g。
12	金科 3 号	泰国	早熟，结瓜多，雌花多，座果力强。皮色浓绿有光泽，条圆瘤粗直，瓜长 15 cm，肩宽 9 cm，肉厚，单瓜重 400 g。
13	翠鼎大顶	广东	早熟，主侧蔓均可结瓜，果实鼎形，肉特厚，瘤条粗直，皮色油绿且有光泽。
14	翠绿 3 号	广东	早熟，雌性强，座果力强，结瓜多。单瓜重约 350~550 g，长约 12~14 cm，肩宽约 9~10 cm，肉厚，皮绿色，有光泽。

2.2. 方法

2.2.1. 种质资源的规范性描述

每个品种选取生长旺盛、长势一致的单株 10 株，根据苦瓜种质资源描述规范和数据标准[21]，结合向长萍等的方法[22]，田间观察并记录所有种质的形态学数据，数据按照茎叶性状、花果性状和果实性状分别进行归类。茎叶性状包括主蔓色、蔓长、主蔓粗、节间长、叶形、叶色、叶缘、叶裂刻、裂片数、叶片长、叶片宽、叶柄长 12 个。花果性状包括第一雌花节位、性型、花柄遁形苞叶、结瓜习性、瓜形、商品瓜皮色、瓜瘤类型、棱瘤稀密、瓜瘤大小、瓜面光泽、近瓜蒂端面形状 11 个。果实性状包括瓜顶形状、商品瓜纵径、商品瓜横径、商品瓜肉厚、商品瓜肉色、单瓜重、商品瓜成熟天数、种瓜皮色、单瓜种子数、种皮色 10 个。

2.2.2. SSR 和 SRAP-PCR 扩增

采用改良 CTAB 法提取 14 份大顶苦瓜材料的基因组 DNA。SSR 和 SRAP 引物序列、引物筛选和反应体系参考王国莉等[11] [16] [17]的方法。聚丙烯酰胺凝胶电泳分离 PCR 产物，银染后拍照。

2.2.3. 数据处理

参考王国莉等[11] [16] [17]方法，读取电泳图上的位点长度，以不同顺序记录等位基因，对其进行赋值，用“1”来表示电泳图谱上清晰出现的条带，同一位置无条带的记为“0”，获得矩阵。用 NTSYS PC 2.10e 计算待测样品之间的遗传距离及遗传相似系数，并采用 UPGMA 方法进行聚类分析。

3. 结果与分析

3.1. 形态学标记的变异和聚类分析

3.1.1. 种质资源的形态学指标变异分析

14 份大顶苦瓜种质的 33 个形态学性状的多样性分析见表 2。从表 2 可以看出，所有形态学指标中叶形的变异系数最大，其次是种皮色。结瓜习性、叶色、瓜形、单瓜重、单瓜种子数、商品瓜纵径的变异系数均大于 25%。而叶裂刻、性型、瓜面光泽等 6 个指标的变异系数为 0。

Table 2. Diversity analysis of 14 bitter gourd germplasms
表 2. 14 份大顶苦瓜种质的多样性分析

形态特征 Morphological character	均值 Average	最大值 Maximum	最小值 Minimum	标准差 Standard deviation	变异系数(%) Coefficient of variation
主蔓色 Main vines	3.53	4.00	3.00	0.52	14.62
蔓长(m) Vine length	3.15	4.18	2.05	0.60	19.11
主蔓粗(cm) Main vine diameter	1.19	1.75	0.89	0.25	21.01
节间长(cm) Internode length	6.79	8.75	3.82	1.58	23.31
叶形 Leaf shape	1.93	3.00	1.00	0.80	41.32
叶色 Leaf color	3.06	4.00	1.00	0.88	28.82
叶缘 Leaf margin	2.20	3.00	2.00	0.41	18.81
叶裂刻 Leaf crack	2.93	3.00	2.00	0.26	8.80
裂片数 Lobes count	7.00	7.00	7.00	0.00	0.00
叶片长(cm) Leaf length	11.63	14.70	10.20	1.26	10.86

Continued

叶片宽(cm) Leaf width	17.56	21.50	14.80	1.64	9.33
叶柄长(cm) Petiole length	8.64	10.50	6.50	0.93	10.74
第一雌花节位(节) First Female Flower Node	13.37	16.50	7.00	2.62	19.60
性型 Sexual type	5	5	5	0	0
花柄遁形苞叶 Hide subtending leaf of flower stalk	1	1	1	0	0
结瓜习性 Melon habit	2.47	3.00	1.00	0.92	37.11
瓜形 Melon shape	4.20	6.00	3.00	1.08	25.77
商品瓜皮色 commercial melon skin color	5.47	6.00	5.00	0.52	9.44
瓜瘤类型 Melon tumor type	3.60	4.00	2.00	0.83	23.00
棱瘤稀密 Melon tumor density	3.40	4.00	3.00	0.51	14.91
瓜瘤大小 Melon tumor size	3.47	4	3	0.52	14.89
瓜面光泽 Melon surface gloss	1	1	1	0	0
近瓜蒂端面形状 End face shape of proximal melon pedicel	1	1	1	0	0
瓜顶形状 Melon top shape	2.29	3.00	2.00	0.47	20.51
商品瓜纵径(cm) Longitudinal diameter of commercial melon	15.45	26.00	10.50	4.49	29.05
商品瓜横径(cm) Transverse diameter of commercial melon	10.72	14.00	9.30	1.26	11.75
商品瓜肉厚(cm) Melon meat thickness	1.25	1.48	1.00	0.17	13.23
商品瓜肉色 Meat color of commercial melon	3.83	4.00	3.00	0.39	10.15
单瓜重(g) Single melon weight	433.39	756.20	278.90	124.01	28.61
商品瓜成熟天数 Maturity days of commercial melons	21.64	26	17	2.53	11.69
种瓜皮色 Species melon skin color	1	1	1	0	0
单瓜种子数(粒) Number of seeds per melon	33.93	61.00	19.00	9.43	27.78
种皮色 Seed coat color	2.27	3.00	1.00	0.88	38.77

在所有茎叶性状中，叶形变异系数达到 41.32%，种质中心心脏叶片居多，其次是掌形，最少的是近圆形。叶片深裂居多，叶裂数均为 7，变异系数为 0。从变异系数来看，叶形变异度大，可以作为大顶苦瓜种质鉴定分类的一个主要形态指标，叶色、节间长和主蔓直径等指标的变异系数也较大，也具有一定的参考价值。

在所有花果性状中，结瓜习性的变异系数最大，瓜形、瓜瘤类型和第一雌花节位的变异系数也较大。大顶苦瓜种质一般雌性强、早熟，所以性型的变异系数为 0。但第一雌花节位是衡量苦瓜品种熟性的重要指标，跟经济产量密切相关，第一雌花节位低，属早熟类型，节位高，属晚熟类型。这个性状的变异系数 19.60%，其中翠鼎苦瓜的第一雌花节位最低，在第 7 节，翠绿 3 号和富优 1 号的第一雌花节位最高，在第 16 节。

果实的形态特征是苦瓜种质多样性的最重要特征，包括果形、果色、瓜瘤形状大小、瓜瘤的稀密程度、单果重等。其中差异较大的是商品瓜纵径，其变异系数为 29.05%，最大值为 26 cm，而最小值仅为 10.5 cm；其次是商品瓜的重量，变异系数 28.61%，最重的是翠娘珍珠，最重达 756.2 g，最轻的是国优大顶，重量为 278.9 g；商品瓜的瓜棱大小、瓜皮颜色、果肉厚等性状的变异系数都不高，在 10%至 15%

之间。

种子的形态特征同样是苦瓜分类的重要数据, 种皮色在不同品种之间差异较大, 变异系数为 38.77%, 单瓜种子数的变异系数为 27.78%, 金顶 2 号的单瓜种子数最多, 为 61 粒, 翠绿厚肉特优最少仅有 19 粒。

3.1.2. 基于形态学标记的聚类分析

以 14 份大顶苦瓜种质的 33 组形态学标记数据为原始矩阵, 进行系统聚类, 聚类结果见图 1。图 1 显示, 以遗传距离 18 为阈值, 所有苦瓜材料被分为 3 大组群。组 1 包括富优 1 号(9)、翠绿 3 号(14)、丰秀大顶(10)、国优大顶(11)、玉和(8)和翠鼎大顶(13)。这组种质叶形以掌形居多, 品种多为中早熟, 种皮以棕色和深棕色居多。

组 2 包括江门大顶(5)、绿顶 1 号(7)、翠绿厚肉(1)、金菠萝(4)、金科 3 号(12)、金顶 2 号(2)和翠绿厚肉特优(6), 本组都属于早熟种, 雌花多, 座果力强, 叶形多为心脏形和圆形, 种皮以黑色居多。

组 3 只有翠娘珍珠(3) 1 个种质, 主蔓结瓜, 瓜形较长呈长纺锤形, 皮绿色, 珠瘤肥大, 钝尖, 肉厚, 成熟天数大约 23 d, 单瓜瓜重平均可达 756.2 g, 种皮深棕色。与其它 3 组的亲缘关系较远, 可能还与其产自甘肃、地理区域跨度大有关, 而其它种质都产自广东或接近广东。

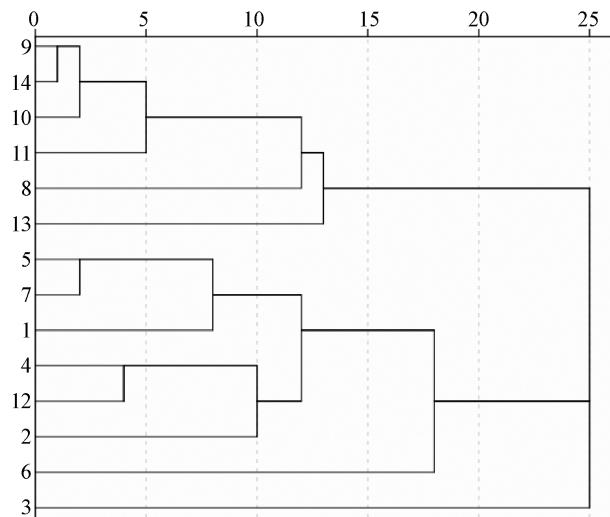


Figure 1. Cluster analysis of 14 Dading bitter gourd germplasms based on morphological markers

图 1. 基于形态学标记的 14 个大顶苦瓜种质的聚类分析

3.2. 基于分子标记的种质多样性和聚类分析

3.2.1. SSR 和 SRAP 分子标记反应体系及引物

图 2 是部分大顶苦瓜种质的 DNA 提取和分子标记体系扩增结果。从图 2(a)可知, 提取的大顶苦瓜基因组 DNA 完整度高, 杂质污染少, 可以满足 SSR 与 SRAP 分子标记中 PCR 反应的需要。选择扩增结果清晰、条带数量多、多态性丰富的 20 对 SSR 多态性引物和 25 对 SRAP 多态性引物, 以用于种质资源的遗传多样性分析(图 2(b), 图 2(c)), 引物多态性分析结果见表 3。表 3 中, 20 对 SSR 引物平均扩增出 4.5 条清晰条带, 所有条带的分子量主要分布在 200~1000 bp 之间。多态性条带 58 条, 引物组合的多态性比率介于 40%~100% 之间, 平均 64.4%。N6F + N6R 组合的扩增条带最多(图 2(b)), 其次是 S13F/S13R、S33F/S33R、N9F/N9R、N5F/N5R、S15F/S15R、N1F/N1R 等。25 对 SRAP 引物平均扩增条带数 18.1 条, 片段大小介于 100~2000 bp 之间。扩增总共获得 452 个条带, 其中多态性位点 282 个, 平均多态性比率

为 62.5%。这说明两种标记扩增时所用引物的多态性比率差异不大。

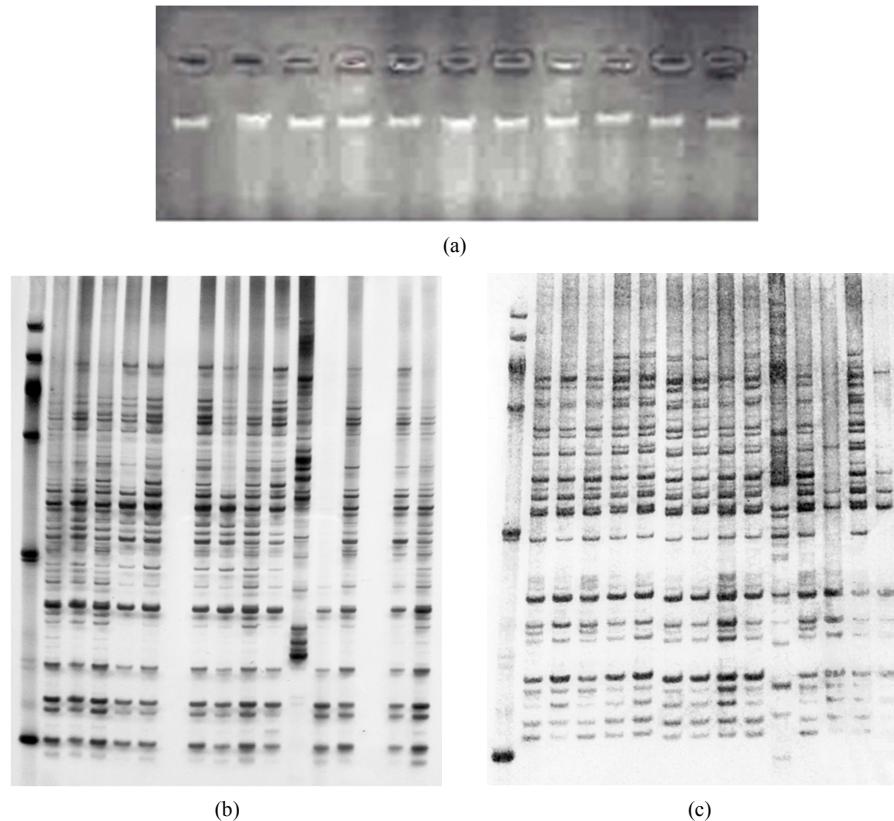


Figure 2. Optimized PCR amplification system of SSR and SRAP markers in Dading *M. charantia* L. (a) Genomic DNA Electrophoresis Map of Dading bitter gourd germplasms; (b) Optimized SSR amplification result with N6F and N6R as primers; (c) Optimized SRAP amplification result with Me8 and Em4 as primers.

图 2. 大顶苦瓜 SSR 和 SRAP PCR 扩增体系。(a) 大顶苦瓜供试种质的基因组 DNA 电泳图;(b) SSR 扩增体系和筛选引物后的扩增结果, 所用引物合为 N6F + N6R;(c) SRAP 扩增体系和筛选引物后的扩增结果, 所用引物组合为 Me8 + Em4

Table 3. Polymorphism of SSR and SRAP marker primers

表 3. SSR 和 SRAP 分子标记引物的多态性

引物序号 Primer Number	引物组合 Primer pair	总条带数 Quantity of total bands	多态性带数 Quantity of polymorphic bands	多态性比率(%) Percentage of polymorphic bands	引物序号 Primer Number	引物 Primer pair	总条带数 Quantity of total bands	多态性条带数 Quantity of polymorphic bands	多态性比率(%) Percentage of polymorphic bands
SRAP		SSR							
1	Me2 + Em11	18	10	55.6	1	N1F/N1R	6	6	100.0
2	Me3 + Em8	24	7	29.2	2	N5F/N5R	8	6	75.0
3	Me5 + Em12	21	15	71.4	3	N6F/N6R	21	9	42.8
4	Me1 + Em17	13	6	46.2	4	N9F/N9R	10	4	40.0
5	Me8 + Em16	27	8	29.2	5	N12F/N12R	4	2	50.0
6	Me1 + Em13	16	9	56.3	6	S9F/S9R	1	1	100.0
7	Me5 + Em1	12	3	63.6	7	S13F/S13R	11	8	72.7

Continued

8	Me8 + Em12	22	13	59.1	8	S15F/S15R	6	3	50.0
9	Me9 + Em10	10	4	40.0	9	S20F/S20R	1	1	100.0
10	Me1 + Em7	11	7	63.6	10	S24F/S24R	2	2	100.0
11	Me1 + Em10	14	12	85.7	11	S26F/S26R	1	1	100.0
12	Me6 + Em15	17	14	82.4	12	S32F/S32R	2	2	100.0
13	Me8 + Em4	20	15	75.0	13	S33F/S33R	10	6	60.0
14	Me9 + Em8	21	18	85.7	14	A2F/A2R	1	1	100.0
15	Me9 + Em9	15	12	80.0	15	A47F/A47R	1	1	100.0
16	Me9 + Em11	17	10	58.8	16	C4F/C4R	1	1	100.0
17	Me9 + Em14	27	14	51.9	17	C9F/C9R	1	1	100.0
18	Me9 + Em16	19	12	63.2	18	C11F/C11R	1	1	100.0
19	Me5 + Em13	24	20	83.3	19	C17F/C17R	1	1	100.0
20	Me1 + Em1	20	17	85.0	20	C24F/C24R	1	1	100.0
21	Me1 + Em8	23	11	47.8	—	—	—	—	—
22	Me5 + Em17	13	7	53.9	—	—	—	—	—
23	Me5 + Em3	11	7	63.6	—	—	—	—	—
24	Me5 + Em8	16	15	93.8	—	—	—	—	—
25	Me5 + Em14	21	16	76.2	—	—	—	—	—
总计 Total		452	282	—	总计 Total		90	58	—
平均 Average		18.1	11.3	62.5	平均 Average		4.5	2.9	84.5

3.2.2. 基于 SSR 标记的聚类分析

基于 SSR 标记的 14 份大顶苦瓜种质的聚类分析结果见图 3。由图 3 可以看出，14 份供试大顶苦瓜种质的遗传相似度比较大，翠绿厚肉和富优 1 号的亲缘关系最远，其次是丰秀大顶和富优 1 号，金菠萝和江门大顶的遗传相似系数 0.900，亲缘关系最近。绿顶 1 号和江门大顶次之。在遗传相似系数 0.64 处，供试 14 份大顶苦瓜材料可划分为 4 大类群。

第 1 大类群包含翠绿厚肉、丰秀大顶、翠娘珍珠、玉和和翠绿 3 号。这一类苦瓜为早熟或中早熟，组中 5 个种质除玉和外，瓜顶形状多为钝尖，瓜型圆锥形，种皮多为棕色和深棕色，珠瘤肥大，肉厚。在遗传相似系数 0.71 处，又可分为两个亚类，翠绿厚肉和丰秀聚为第 I 亚类，相似系数为 0.789；第 II 亚类有翠娘珍珠、玉和和翠绿 3 号，而翠绿 3 号又与其它两个种质的亲缘关系较远。

第 2 大类群包含金菠萝、江门大顶、绿顶 1 号、金顶 2 号和翠绿厚肉特优 5 个种质，其中金菠萝和江门大顶遗传相似系数高达 0.9，两个种质的雌性、瓜型、瓜皮色泽和珠瘤性状相似度甚高。此组 5 个种质早熟，叶形为近圆形和心脏形，瓜形多呈短纺锤型；座果力强，瓜瘤粗直，聚类可能与雌性、瓜形、瓜瘤、叶形等性状相关。

第 3 大类群包含金科 3 号、国优大顶和翠鼎大顶。国优大顶和翠鼎大顶在相似性系数 0.822 处聚为一类，两个种质叶缘波状，瓜顶近圆，棱瘤密，瓜短圆锥，种皮黑色，早熟。金科 3 号与其它两个品种的相似性系数都为 0.667；此组种质雌性较强，叶形掌形多，瘤条粗直，肉厚。聚类可能与叶形、瓜形、瓜瘤和种皮色等性状相关。

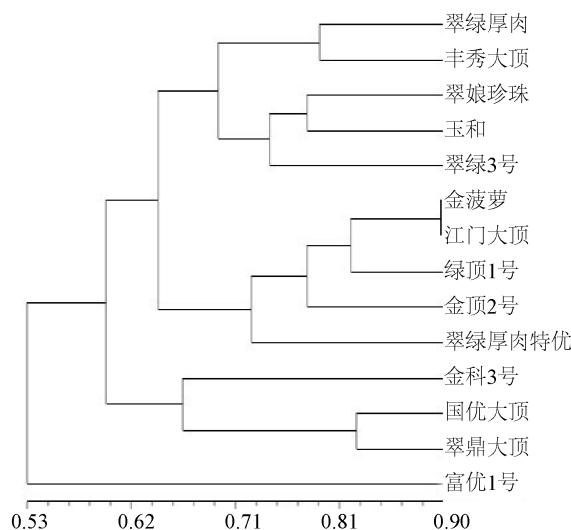


Figure 3. Cluster analysis of 14 Dading bitter gourd germplasms based on SSR markers

图 3. 14 份大顶苦瓜种质的 SSR 聚类分析

富优 1 号独立成为第 4 类，此种质第一雌花节位高达 16.5 节，雌性最低，瓜顶钝尖，瓜形为短圆锥，种皮深棕。叶形为掌形。单独分类与第一雌花节位高低关系密切。

3.2.3. 基于 SRAP 标记的聚类分析

基于 SRAP 标记的 14 份大顶苦瓜种质的聚类分析结果见图 4。由图 4 可以看出，基于 SRAP 标记分析的所有种质的遗传相似系数跨度较大，翠绿厚肉与富优 1 号的亲缘关系最远，丰秀大顶和翠绿 3 号的亲缘关系最近。在遗传相似系数约为 0.66 时，可将 14 份大顶苦瓜材料分为 4 大类群。

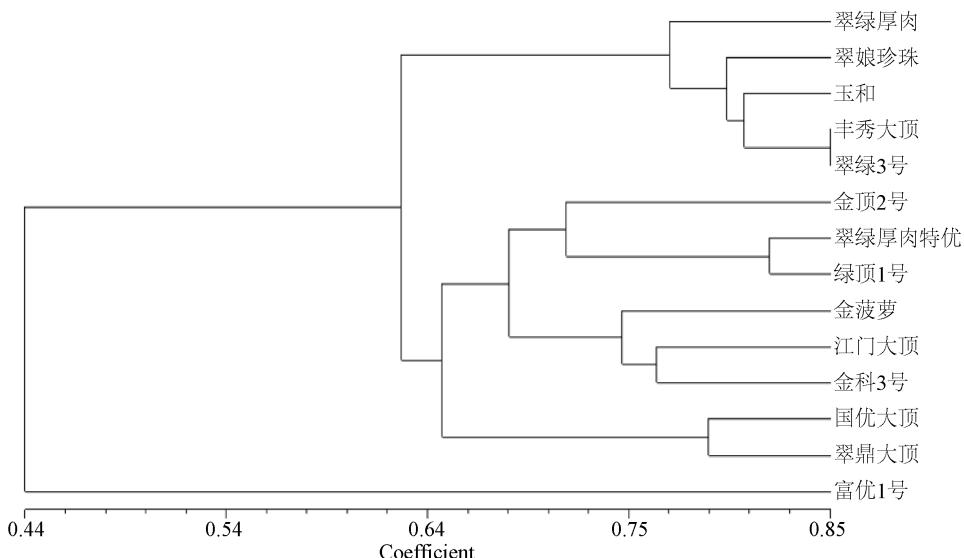


Figure 4. Cluster analysis of 14 Dading bitter gourd germplasms based on SRAP markers

图 4. 14 份大顶苦瓜种质的 SRAP 聚类分析

第 1 大类群包括翠绿厚肉、翠娘珍珠、玉和、丰秀大顶和翠绿 3 号大顶苦瓜，此组分类结果与 SSR

标记的分类相同。不同的是丰秀大顶和翠绿3号两个种质高度聚合。

第2大类群包括金顶2号、翠绿厚肉特优、绿顶1号、金菠萝、江门大顶、金科3号，与SSR标记聚类相比，这组多了金科3号，绿顶1号、金顶2号、翠绿厚肉特优3个种质又可以聚为一个亚类，金菠萝、金科3号和江门大顶3个种质聚为1个亚类，组内每个种质的遗传相似度与SSR标记的聚类结果差异较大。从聚类结果来看，与第一雌花节位、瓜形、瓜瘤、叶形等性状相关度极高。

第3大类群则包括国优大顶苦瓜、翠鼎大顶苦瓜，在相似系数约为0.79时单独归为一个类群。这个聚类结果与SSR标记相同。

第4大类群仅有富优1号，这与SSR标记完全相同。

3.2.4. 基于SSR和SRAP两种标记的综合聚类分析

综合SSR和SRAP两种标记所有数据，我们对14份大顶苦瓜种质再次进行了聚类分析，结果见图5。从图5可以看出，在遗传相似系数约为0.70处，可将14份大顶苦瓜材料分为4大类群，每组中的种质分类结果跟SSR标记的分类结果一致性非常高。不同的是，综合分类结果中第1大类群的翠娘珍珠和翠绿3号的亲缘关系最近，第2大类群中翠绿厚肉特优和绿顶1号的亲缘关系最近。两个聚类结果中，金菠萝和江门大顶都直接聚类，与SRAP不同。

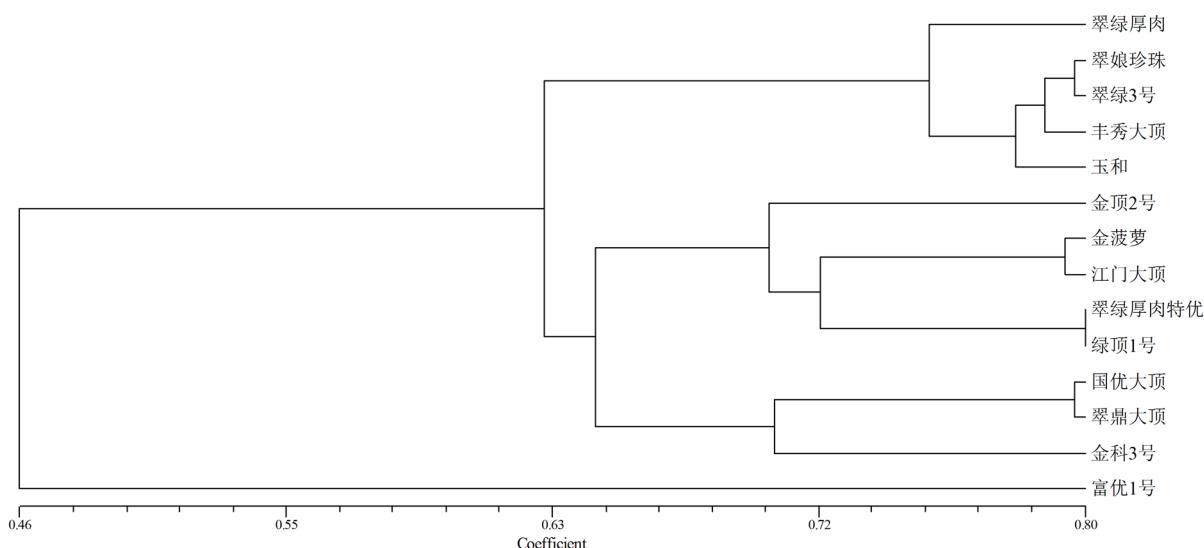


Figure 5. Cluster analysis of 14 Dading bitter gourd germplasms based on SSR 和 SRAP markers

图5. 基于SSR和SRAP标记的14份大顶苦瓜种质的聚类分析

4. 结论与讨论

4.1. 大顶苦瓜种质的形态学分类

一般来说，依据形态学特征可对大顶苦瓜种质资源进行分析归类，且形态学的标记方法简单及直观，观察记录也简易，但是材料的形态较容易受生态环境的变化、基因的显隐性表达以及生育期等的影响，因此很难客观地去估计和评价其遗传变异性[7][8][9]。我们通过观察记录发现，在茎、叶、花相关性状中，裂片数，性型，花柄遁形苞叶这三个性状在14个种质中相同，而叶形的差异最大。在瓜、种的相关性状中，瓜面光泽，近瓜蒂端面，种瓜皮色这3个性状在14个种质中相同，而结瓜习性在这14个种质中差异最大。所有种质中商品瓜横径的差异不大，主要差异在纵径上。从形态学聚类结果来看，由于瓜

形差异，长纺锤形瓜的翠娘珍珠单独分为一类。第一组多是短纺锤形；第二组以短圆锥形居多。此外，种质的第一雌花节位也是分类的重要依据。第一组多为中早熟品种，第二组则多为早熟品种。

分类结果中，组 3 只有翠娘珍珠，与其它两组的亲缘关系较远，因其来源甘肃，说明地理起源和选择方向对种质的影响也是比较大的。陈禅友[23]利用 ISSR 分子标记对 30 个苦瓜品种进行遗传多样性聚类分析，认为其亲缘关系与种质地理的分布和植物学性状特征等存在一定的联系。

4.2. 大顶苦瓜种质遗传多样性的分子鉴定

目前，苦瓜的遗传研究主要集中在多个性状的聚类分析[22]，利用分子标记可以较为精确地揭示基因组 DNA 变异。高山等[24]利用 RAPD 和 ISSR 分子标记技术，对 38 份苦瓜种质进行遗传多样性分析和聚类，发现 RAPD 的分类群与形态学依据苦瓜瓜瘤表型的分类较为相近，ISSR 的分类群则与形态学依据颜色表型的分类较为相近；赵秀娟等[20]应用 SRAP 分子标记对 43 份苦瓜种质遗传多样性的分析结果显示，SRAP 分类群的结果与苦瓜刺瘤的有无、瘤的性状、瓜色以及棱条的粗细等密切相关。本研究中，2 种标记以及二者综合后的分析结果高度一致，都可以将 14 份材料分为 4 大类，SSR 和 SRAP 的分类相似度达到 92.86%，两种标记综合分析的结果与 SSR 的分类结果完全一致，这与我们之前研究中发现的、两种标记综合分析结果与 SRAP 标记的分析结果较为接近的结论并不一致[11] [16] [17]，可能与引物选用和分析的种质不同有关。

所有分类结果中，富优 1 号单独归为一类，可能与其第一雌花节位最高有关；第一大类基本属于早熟种，第二大类为中早熟。这说明在大顶苦瓜种质分类中，第一雌花节位高低非常重要。此外，叶形、瓜形、瓜瘤类型以及种皮色都是分类的重要依据。

SSR 分子标记技术对植物种质资源的鉴定是非常灵敏和有效的，可以检测并分辨出品种间很小的种质遗传的差异，也可以从分子水平上更加准确地开展种质资源遗传多样性分析[25]。由于 SSR 扩增一般需要采用专门开发的特异性引物，从成本上分析会受到一定程度的限制。本研究采用 20 对 SSR 引物共扩增出 90 条清晰条带，各引物产生等位基因的范围是 1~21 条，平均为 4.5 条，这一结果比李光光[12] 等利用 SSR 标记分析苦瓜材料的扩增结果要优异很多，说明针对大顶苦瓜种质资源的分析可以采用文中推荐的引物组合。

SRAP 分子标记技术现已被广泛地运用于种质资源的鉴定评价、遗传图谱的构建、遗传多样性分析、重要性状的标记乃至基因分离克隆、杂种优势预测等方面。米军红等[14]建立并验证了苦瓜抗白粉病 SRAP 标记的优化体系，为获得苦瓜抗白粉病的 SRAP 分子标记、加快苦瓜抗白粉病新品种的选育提供参考依据。赵秀娟等[20]采用 SRAP 标记分析了苦瓜种质资源的遗传多样性。本研究选用多态性率较高的 25 对 SRAP 引物对 14 个大顶苦瓜供试材料进行扩增，总共获得 452 个条带，每对引物扩增的条带数介于 3~20 之间，平均 11.3 条，多态性比率为 62.4%。这充分说明我们优化的 SRAP 分子标记扩增体系稳定、筛选引物的多态性比率比较高。

4.3. 大顶苦瓜种质资源遗传多样性的综合分析

利用形态学标记和分子标记，14 份大顶苦瓜的种质都可以根据其特征进行分类，但每一类包含的种质却不同。从分类结果看，有 11 份种质可以产生相同的聚类，说明两种标记的聚类相似度达到 78.57%。14 份种质之间的遗传差异不大，但基于两种分子标记基础上的分子聚类结果非常接近，说明分子标记的聚类可能更为可靠。

但形态学标记分类中将地理分布差异较大的翠娘珍珠单独归为一类，而分子标记却将第一雌花节位高的富优 1 号单独归为一类，这说明在大顶苦瓜的种质分类中，地理分布和第一雌花节位都是非常重要的。

的分类依据。除此之外，瓜形、单果重、瓜瘤形状、种皮色、叶形等性状也是重要的分类依据。前人也研究发现苦瓜的果形、果色、单果重、瓜瘤的大小，单瓜的种子数在品种(系)之间差别较大[24]，并认为其亲缘关系与种质地理的分布和植物学性状特征等存在一定的联系。

值得一提的是，翠绿3号是广东省农科院蔬菜研究所以优良自交系江门大顶A11为母本，优良自交系南海大顶D12-3-1为父本而育成的，但在我们的分类结果中，翠绿3号与江门大顶这两个种质都没有聚在一起，原因需要进一步对亲本类型和后代的选育方向深入分析，因为李光光[12]等研究就发现，即使有相同母本杂交的后代经自交选育后会出现较大的遗传距离，采用定向连续性选育对苦瓜性状的累积具有重要影响。

基金项目

广东省科技计划项目(2012A020602068)；惠州市科技计划项目(2015B010002003, 2015B010002006, 2015ZX063)资助；惠州学院青年创新团队项目(hzu201711)。

参考文献

- [1] 浙江农业大学. 蔬菜栽培学各论(南方本) [M]. 北京: 中国农业出版社, 1985.
- [2] Lucas, E.A., Dumancas, G.G. and Smith, B.J. (2010) Health Benefits of Bitter Melon (*Momordica charantia*). *Bioactive Foods in Promoting Health*, **35**, 525-549. <https://doi.org/10.1016/B978-0-12-374628-3.00035-9>
- [3] 万新建, 李作善, 缪南生, 等. 苦瓜种质资源的研究与利用[J]. 现代园艺, 2009(8): 29-31.
- [4] 徐润生, 吕业成, 孔国添, 等. 地方特色潭边大顶苦瓜[J]. 蔬菜, 2006(5): 10-11.
- [5] 郭文场, 于艳, 张亚兰, 等. 苦瓜的利用价值[J]. 特种经济动植物, 2001(3): 38.
- [6] 张长远, 罗少波, 胡开林, 等. 长身苦瓜品种资源聚类分析[J]. 广东农业科学, 2003(4): 20-21, 26.
- [7] 李志勇, 谢华锋, 张力, 等. DNA分子标记技术在农作物品种鉴定上的应用[J]. 种子科技, 2010(10): 19-20.
- [8] 文方德, 李卓杰, 傅家瑞. 种子纯度鉴定技术进展及其评论[J]. 种子, 1995(5): 36-38.
- [9] 方宣钧, 吴为人, 唐纪良. 作物DNA标记辅助育种[M]. 北京: 科学出版社, 2001: 1-84.
- [10] 张长远, 孙妮, 胡开林. 苦瓜品种亲缘关系的RAPD分析[J]. 分子植物育种, 2005(4): 515-519.
- [11] 王国莉, 黄梅花. 应用SSR和SRAP分析苦瓜育种新组合的亲缘关系[J]. 分子植物育种, 2015, 13(9): 1993-2000.
- [12] 李光光, 郑岩松, 李向阳, 等. 利用SSR分子标记研究苦瓜资源的遗传多样性[J]. 南方农业学报, 2013, 44(1): 6-11.
- [13] 张景云, 黄月琴, 万新建, 等. 基于SSR和SRAP标记苦瓜种质遗传多样性分析[J]. 上海交通大学学报: 农业科学版, 2017, 35(3): 90-94.
- [14] 米军红, 尚小红, 周生茂, 等. 苦瓜抗白粉病SRAP标记筛选的PCR体系优化与验证[J]. 南方农业学报, 2013, 44(6): 898-902.
- [15] 邓俭英, 王绪, 方锋学, 等. 不同性别类型苦瓜基因组DNA提取及RAPD标记初步研究[J]. 广西农业科学, 2007, 2(3): 223-226.
- [16] 王国莉, 陈勇智, 冉梦莲, 等. 苦瓜性别相关SSR和SRAP分子标记的筛选及分析[J]. 分子植物育种, 2016, 14(7): 1764-1771.
- [17] 王国莉, 徐毓璇, 黄梅花. 基于SSR和SRAP标记的苦瓜品种鉴定及亲缘关系分析[J]. 分子植物育种, 2016, 14(2): 501-510.
- [18] Wang, S.Z. (2010) Development and Characterization of Polymorphic Microsatellite Markers in *Momordica Chrantia*. *American Journal of Botany*, **97**, e75-e78. <https://doi.org/10.3732/ajb.1000153>
- [19] Li, G. and Quiros, C.F. (2001) Sequence-Related Amplified Polymorphism (SRAP), a New Marker System Based on a Simple PCR Reaction its Application to Mapping and Gene Tagging Brassica. *Theoretical and Applied Genetics*, **103**, 55-61. <https://doi.org/10.1007/s001220100570>
- [20] 赵秀娟, 宋建文, 胡开林. 苦瓜遗传多样性的SRAP标记分析[J]. 植物遗传资源学报, 2013, 14(1): 78-84.
- [21] 沈镝, 李锡香. 苦瓜种质资源描述规范和数据标准[M]. 北京: 中国农业出版社, 2008.

-
- [22] 向长萍, 谢军, 聂启军, 等. 23 个苦瓜品种(系)农艺性状的主成分分析[J]. 华中农业大学学报, 2001, 20(4): 378-381.
 - [23] 陈禅友, 兰红, 李亚木, 等. 苦瓜种质资源 ISSR 遗传多态性分析[J]. 长江蔬菜, 2012(12): 19-22.
 - [24] 高山, 林碧英, 许端祥, 等. 苦瓜种质遗传多样性的 RAPD 和 ISSR 分析[J]. 植物遗传资源学报, 2010, 11(1): 78-83.
 - [25] 王燕龙, 姜言生, 曲志才, 等. SSR 分子标记在作物种质资源鉴定中的应用[J]. 山东农业科学, 2012, 44(10): 11-18.