

瓠瓜基因组测定

吴新义, 徐沛, 吴晓花, 汪宝根, 鲁忠富, 李国景

(浙江省农业科学院 蔬菜研究所,浙江杭州 310021)

摘要:以4份来自中国不同地区的瓠瓜(*Lagenaria siceraria* (Molina) Standl.)纯系为试材,采用流式细胞术测定其基因组大小。结果表明:6种细胞核裂解液对瓠瓜嫩叶进行处理,发现Otto I最适合瓠瓜细胞裂解;从5种候选内标作物中筛选出水稻日本晴(*Oryza sativa* L. var. Nipponbare)为最适内标作物;4份中国瓠瓜种质资源的基因组大小为329.11~344.56 Mb。

关键词:瓠瓜;基因组;流式细胞术;水稻

中图分类号:S 642.903.6 **文献标识码:**A **文章编号:**1001-0009(2016)02-0110-03

瓠瓜(*Lagenaria siceraria* (Molina) Standl.)属葫芦科(Cucurbitaceae)葫芦属(*Lagenaria*),又名瓠子、长瓜、蒲瓜、夜开花、葫芦等。瓠瓜起源于非洲,随后可能在亚洲和非洲得到独立驯化,目前在全世界各地均有种植^[1-2]。瓠瓜雌雄异花同株,其果实形状变异很大^[3]。瓠瓜成熟果可作容器、乐器或工艺品;瓠瓜也是传统的药用植物,其蔓、须、叶、花、子、壳均可入药^[1]。近年来瓠瓜常作为黄瓜、西瓜等作物嫁接用砧木,以增强后者的抗病性^[4]。在我国瓠瓜栽培已经有7 000多年的历史,主要以嫩果做蔬菜用,是我国南方地区重要的瓜类蔬菜作物之一。

瓠瓜为同源二倍体植物,染色体数目为 $2n=2x=22$ ^[5]。由于缺乏基因组信息,瓠瓜分子生物学研究远落后于黄瓜、西瓜、甜瓜等其它葫芦科作物。随着测序技术的发展和测序成本的大幅度降低,使得对瓠瓜等我国传统特色蔬菜作物进行全基因组测序成为可能。评估一个物种基因组大小是对该物种进行全基因组测序的前提,基于该物种的基因组大小信息,可以估算测序成本,并为基因组文库构建、测序深度和基因组组装提供理论依据。基因组大小是指一个物种单倍体核的DNA含量,常用质量(pg)和碱基对的数目(Mb)来量化,1 pg=978 Mb或1 Mb=1.022×10⁻³ pg^[6]。目前测定基因组大小的

方法通常有2种,即Feulgen分光光度法和流式细胞术。流式细胞术由于高效、准确等优点,目前被广泛应用于测定物种的基因组大小^[7]。现以4份中国瓠瓜种质资源为材料,采用流式细胞术测定其基因组大小,以期为瓠瓜分子生物学研究提供理论参考。

1 材料与方法

1.1 试验材料

以4份来自中国不同地区的瓠瓜纯系作为供试材料,编号为J7③、I77①、G8-2①、G6-3-5②;水稻(日本晴)、番茄、黄瓜、甜瓜、萝卜作为候选内标。

1.2 试验方法

1.2.1 细胞核裂解液配方 6种细胞核裂解液配方见表1,裂解效果最高的将用于流式细胞术试验。

1.2.2 样品处理及DNA特异性染色 选择1 cm²大小的瓠瓜嫩叶组织置于培养皿上,加入1 mL的细胞核裂解液,用锋利的刀片迅速将其切碎,用400目的尼龙网过滤除去悬浮物,5 000 r/min离心2 min,弃去上清液后再次离心,用移液器将多余的上清液吸走,加入200 μL的碘化丙啶溶液(BD Biosciences),反复吸打后制成细胞核悬浮液备用,整个过程均在冰上操作。采用同样的方法获得内标作物的细胞核悬浮液备用。

1.2.3 基因组大小的测定与计算 采用BD FACSCalibur流式细胞仪进行基因组大小测定。设定参数为:488 nm蓝光激发,收集FL2通道的荧光,检测PI的发射荧光强度。每个样本至少收集1万个细胞,每个样品重复测定3次。

1.3 项目测定

样本基因组大小计算采用DOLEŽEL等^[8]的公式计算,即:样品基因组大小=内标基因组大小×(样品2C DNA峰值/内标2C DNA峰值)。

第一作者简介:吴新义(1984-),男,河南南阳人,博士,助理研究员,研究方向为瓠瓜和豇豆基因组学及分子育种。E-mail: wuxinyi@mail.zaas.ac.cn。

责任作者:李国景(1966-),男,博士,研究员,研究方向为蔬菜育种与栽培技术。E-mail: ligj@mail.zaas.ac.cn。

基金项目:浙江省自然科学基金资助项目(LY14C150004);浙江省农业新品种选育重大科技专项资助项目(2012C12903)。

收稿日期:2015-10-08

表 1

Table 1

6 种细胞核裂解液配方

Component of six nuclei isolation buffers

裂解液	配方	参考文献
Isolation buffer	Component	Reference
Otto I	0.1 mol/L citric acid, 0.5% (v/v) Tween 20	[8]
Galbraith's	20 mmol/L MOPS, 45 mmol/L MgCl ₂ • 6H ₂ O, 30 mmol/L sodium citrate, 0.1% Triton X-100, pH 7.0	[9]
Chopping	44.8 mmol/L MgCl ₂ , 46 mmol/L citric acid, 20 mmol/L MOPS, 0.1% Triton X-100, 50 μg/mL RNaseA	[9]
LB01	15 mmol/L Tris, 2 mmol/L Na ₂ EDTA, 0.5 mmol/L spermine • 4HCl, 80 mmol/L KCl, 20 mmol/L NaCl, 0.1% Triton X-100, 15 mmol/L β-巯基乙醇, pH 7.5	[8]
GPB	0.5 mmol/L spermine • 4HCl, 30 mmol/L sodium citrate, 20 mmol/L MOPS, 80 mmol/L KCl, 20 mmol/L NaCl, 0.5% (v/v) Triton X-100, pH 7.0	[10]
Solution A	MgSO ₄ Buffer, (10 mmol/L MgSO ₄ • 7H ₂ O, 50 mmol/L KCl, 5 mmol/L Hepes, pH 8.0), 10% (w/v) Triton X-100, 1 mg/mL DTT	[11]

1.4 数据分析

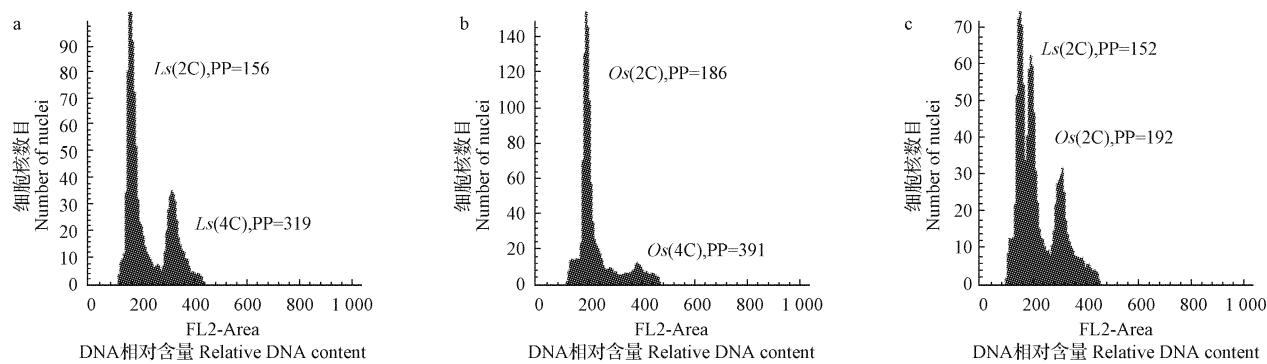
利用流式细胞仪自带软件(CellQuest Pro Analysis)分析和处理所得的图像和数据。

2 结果与分析

2.1 细胞核裂解液选择

根据 6 种细胞核裂解液制备的细胞核悬浮液在流

式细胞仪上显示的 DNA 峰图, Otto I 的裂解效果最好(图 1a、b), 获得的 2C 和 4C DNA 峰清晰可见, 峰图质量高而且同一材料的重复性较好。Galbraith's Buffer 和 LB01 的效果次之, 其余裂解液的效果均较差, 说明 Otto I 是最适合瓠瓜进行流式细胞术研究的细胞核裂解液。



注:a, 单独的瓠瓜样品;b, 单独的水稻样品;c, 瓢瓜和水稻的混合样品。

Note:a, Bottle gourd sample;b, Rice sample;c, Mixed samples of bottle gourd and rice.

图 1 部分分离后的细胞核的相对荧光含量(相对 DNA 含量)

Fig. 1 Relative fluorescence intensities (relative DNA content) of isolated plant nuclei

2.2 内标选择

采用 Otto I 裂解液, 测得瓠瓜、番茄、水稻、黄瓜、萝卜、甜瓜的 2C DNA 峰值分别为 161.5、438.0、214.5、184.5、299.0、217.0。从峰值的位置来看, 番茄与瓠瓜的 2C DNA 峰值相距较大, 可能增大最终的计算误差; 黄瓜与瓠瓜的 2C DNA 峰值有重叠, 表明二者混合后可能无法区分; 萝卜与瓠瓜的 2C DNA 峰值能够清楚地分开, 但与瓠瓜的 4C DNA 峰值可能有重叠; 水稻和甜瓜与瓠瓜的 2C DNA 峰值既能清楚地分开, 位置相距又不大(图 1c), 因而最适宜做为瓠瓜基因组测定的内标。

2.3 瓢瓜基因组大小计算

该研究选择水稻作为内标作物测定瓠瓜的基因组大小, 水稻的基因组大小约为 430 Mb^[12], 其 2C DNA 峰值平均为 195.31, 瓢瓜的 2C DNA 峰值平均为 151.85, 根据水稻和瓠瓜的峰值的倍数关系, 计算出瓠瓜的基因组大小约为 329.11~344.56 Mb, 且材料间基因组大小差异并不显著(表 2)。

表 2 瓢瓜基因组大小测定结果

Table 2 Results of genome size of bottle gourd

品种 Variety	瓠瓜峰值位置 Peak position of bottle gourd	水稻峰值位置 Peak position of rice	二者比值 Ratio	瓠瓜基因组大小 Genome size of bottle gourd/Mb	平均值 Mean value
	Peak position of bottle gourd	Peak position of rice		Genome size of bottle gourd/Mb	
J7③	148	194	0.762 9	328.05	329.11
	149	193	0.772 0	331.96	
	153	201	0.761 2	327.32	
I77①	156	206	0.757 3	325.64	333.72
	162	209	0.775 1	333.29	
	156	196	0.795 9	342.24	
G8-2①	161	189	0.851 9	366.32	344.56
	147	186	0.790 3	339.83	
	147	193	0.761 7	327.53	
G6-3-5②	157	203	0.773 4	332.56	332.96
	144	190	0.757 9	325.90	
	152	192	0.791 7	340.43	

3 讨论

该研究确定以水稻作为内标, 测定了 4 份中国瓠瓜的基因组大小, 为瓠瓜的全基因组测序及基因组学

研究提供了基础数据。在流式细胞术分析中,样品前处理至关重要,其中合适的细胞核裂解液起着关键的作用。ACHIGAN-DAKO 等^[13]曾使用 Galbraith's Buffer 测定瓠瓜基因组大小,该研究通过比较 6 种细胞核裂解液对瓠瓜嫩叶的处理效果,发现 Otto I 比 Galbraith's Buffer 的效果更好,不仅峰图质量高,而且不同材料间稳定性最强。在细胞核悬浮液的制备及染色上,传统的做法是对离心收集到的细胞核再次加入细胞核裂解液,制成细胞核悬浮液,然后加入染料染色 20~120 min^[14-15],该研究对离心收集到的细胞核加入 PI 染色液制成细胞核悬浮液,直接上机进行测定,与传统方法相比,节省了染色的时间,而且能最大限度的保持细胞核的完整性,使得测定结果更为准确。

在该研究中,通过比较瓠瓜与番茄等其它 5 种作物的 2C DNA 峰图,认为水稻和甜瓜的 DNA 峰与瓠瓜差距不大且能清楚地区分,因而适合作为内标。水稻品种“日本晴”是已经测序且序列组装质量较高的品种,其基因组序列和大小得到了深入的研究,以该品种作为内标可以确保瓠瓜基因组大小测定的准确性。ACHIGAN-DAKO 等^[13]曾以萝卜为内标,利用流式细胞仪测定非洲和美洲瓠瓜的 2C DNA 含量为 0.683~0.776 pg,对应基因组大小约为 333~379 Mb,该研究还发现不同材料间的基因组大小存在 12% 的变异。该研究测定的瓠瓜基因组大小为 329.11~344.56 Mb,尽管使用的内标不一样,但 2 份独立的试验获得的结果较为一致。

(致谢:感谢浙江大学张宪银和李梅在细胞核提取液选择、试验方法优化方面提供的帮助。)

参考文献

- [1] HEISER C B. The gourd book:A thorough and fascinating account of gourds from throughout the world [M]. Norman: University of Oklahoma Press,1979.
- [2] ERICKSON D L,SMITH B D,CLARKE A C,et al. An asian origin for a 10 000-year-old domesticated plant in the Americas[J]. Proc Natl Acad Sci, 2005,102:18315-18320.
- [3] XU P,XU S Z,WU X H,et al. Population genomic analyses from low-coverage RAD-Seq data:a case study on the non-model cucurbit bottle gourd [J]. The Plant Journal,2014,177:430-442.
- [4] YETISIR H,SARI N. Effect of different rootstock on plant growth, yield and quality of watermelon [J]. Aust J Exp Agric, 2003, 43: 1269-1274.
- [5] BEEVY S S,KURIACHAN P. Chromosome numbers of south Indian Cucurbitaceae and a note on the cytological evolution in the family[J]. J Cytol Genet,1996,31:65-71.
- [6] DOLEŽEL J,BARTOŠ J,VOGLMAYR H. Nuclear DNA content and genome size of trout and human[J]. Cytometry A,2003,51:127-128.
- [7] DOLEŽEL J,GREILHUBER J,SUDA J. Flow cytometry with plants: an overview. In Flow Cytometry with Plant Cells [M]. Weinheim: Wiley-VCH,2007:41-65.
- [8] DOLEŽEL J,GREILHUBER J,SUDA J. Estimation of nuclear DNA content in plants using flow cytometry[J]. Nature Protocols,2007(2):2233-2244.
- [9] GALBRAITH D W,HARKINS R K,MADDOX M J,et al. Rapid flow cytometry analysis of the cell cycle in intact plant tissues[J]. Science,1983, 220:1049-1051.
- [10] LOUREIRO J,RODRIGUEZ E,DOLEŽEL J,et al. Two new nuclear isolation buffers for plant DNA flow cytometry:a test with 37 species[J]. Annals of Botany,2007,100:875-888.
- [11] ARUMUGANATHAN K,EARLE E D. Nuclear DNA content of some important plant species[J]. Plant Molecular Biology Reporter,1991(3):208-218.
- [12] YU J,HU S N,WANG J,et al. A draft sequence of the rice genome (*Oryza sativa* L. ssp. *indica*) [J]. Science,2002,296:79-92.
- [13] ACHIGAN-DAKO E,FUCHS J,AHANCHEDE A,et al. Flow cytometric analysis in *Lagenaria siceraria* (Cucurbitaceae) indicates correlation of genome size with usage types and growing elevation [J]. Plant Syst Evol, 2008,276:9-19.
- [14] 邓果特,刘清波,蒋建雄,等.五节芒基因组大小测定[J].植物遗传资源学报,2013,14(2):339-341.
- [15] 李桢,伊贵贤,顾宇,等.山樱花基因组大小的测定[J].南京林业大学学报(自然科学版),2014,38(SI):17-19.

Estimation of Genome of Bottle Gourd

WU Xinyi,XU Pei,WU Xiaohua,WANG Baogen,LU Zhongfu,LI Guojing

(Institute of Vegetables,Zhejiang Academy of Agricultural Sciences,Hangzhou,Zhejiang 310021)

Abstract: Taking four Chinese bottle gourds from different areas as material, flow cytometry was used to determine the genome size of bottle gourd. The results showed that the treatment effect of 6 nuclei isolation buffers was compared and Otto I was found as the best buffer for bottle gourd; the rice variety Nipponbare was selected as the optimal internal standard from 5 candidate crops; the genome size of 4 Chinese bottle gourd germplasm was about 329.11—344.56 Mb.

Keywords: bottle gourd; genome; flow cytometry; rice