

一步法提取植物 DNA 用于大规模 RAPD 分析

张明永, 孙彩云, 梁承邺

(中国科学院华南植物研究所 广州 510650)

One Step Isolation of Plant DNA for Large-scale RAPD Analysis

ZHANG Ming-yong, SUN Cai-yun, LIANG Cheng-ye

(South China Institute of Botany, The Chinese Academy of Sciences, Guangzhou 510650, China)

中图分类号: Q523

文献标识码: A

文章编号: 0253-9772(2000)02-0106-01

RAPD 技术已广泛地用于植物的系统演化、种群多样性、群体遗传学及杂种种子纯度的鉴定等工作中^[1~3]。本文基于快速节省的原则对碱液法提取植物 DNA 进行一些改进。

1 材料与方法

DNA 提取方法 取 10~20mg 幼叶, 加 100μl 0.5mol/L NaOH(或附加 0.5%~1.5% 疏基乙醇)研磨后, 取 40μl 研磨液加入 200μl 100 mmol/L Tris-HCl pH7.6 缓冲液(或附加 0.5% 不溶性聚乙烯吡咯烷酮, PVP)中, 8 000×g 离心 5min, 上清液即可用于 PCR 反应。

PCR 反应体系含 10mmol/L Tris-HCl pH8.8, 50mmol/L KCl, 1.5mol/L MgCl₂, 0.1% Triton X-100, 200μmol/L dNTP, 1.0 U Taq 酶(华美生物工程公司), 10pmol/L 10bp 的附机引物(上海生物工程公司)。PCR 扩增在 94℃ 变性 4 min 后进入循环, 94℃ 变性 1 min, 35℃ 复性 2 min, 72℃ 延伸 2 min, 40 个循环后 72℃ 延伸 10 min。

2 结果与分析

用这种方法提取的水稻、玉米、小麦、菜心、花生、香蕉和蕃薯幼叶的 DNA, 直接用于 PCR 反应, 都可扩增出 RAPD 谱带(图 1)并有较好的重复性。表明这种方法用于以上植物的 DNA 提取, 做 RAPD 分析是可行的。这比传统的 CTAB 等方法减少了很多步骤, 可大大节省时间。水稻、玉米、小麦和菜心直接用 0.5mol/L NaOH 提取放入 100mmol/L Tris-HCl 中后在 4℃ 放置 1 月后仍可用于 PCR 反应。但香蕉、蕃薯则发生褐变, 因而在用 0.5mol/L NaOH 提取这两种植物的 DNA 时, NaOH 提取液中附加 0.5% 的疏基乙醇并在起缓冲作用的 Tris-HCl 中附加 0.5% 的不溶性 PVP, 以与引起褐变的多酚类物质起作用, 不溶性 PVP 可在离心中除去, 这样提取的香蕉与蕃薯 DNA 放置后不再发生褐变, 且在 4℃ 放置 1 月后也可用于 PCR 反应。

应用本方法的过程中需要注意以下几个问题:(1)材料越幼嫩越好, 因本法不含 CTAB 或 SDS 这样的细胞膜裂解剂而是靠研磨方法破碎细胞。(2)NaOH 溶液应每周新配。(3)如含酚类物质较多的材料就应附加疏基乙醇或 PVP。(4)此法中失败的通常原因是在提取 DNA 时所用材料太多^[4], 因而为控制取材时的均一性可用打孔器取样。

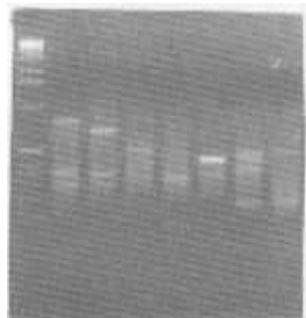


图 1 0.5mol/L NaOH 提取水稻、玉米、小麦、菜心、花生、香蕉和蕃薯幼叶 DNA 的 RAPD 结果

参考文献:

- [1] Yu KF, et al. Random amplified polymorphic DNA (RAPD) analysis. In: Glick BR, et al (eds), *Methods in Plant Molecular Biology and Biotechnology* [M]. New York: CRC Press, 1996, 287~301.
- [2] Rogers SO, et al. Extraction of total cellular DNA from plants, algae and fungi. In: Gelvin SB, et al (eds), *Molecular Biology Manual* [M]. (2ed), The Netherlands: Kluwer Academic Publishers, D1: 1~8.
- [3] Rueda J, et al. Plant total DNA extraction. In: Karp A, et al (eds), *Molecular Tools for Screening Biodiversity* [M]. London: Chapman & Hall, 1998, 10~14.
- [4] Edwards KJ. Miniprep procedures for the isolation of plant DNA. In: Karp A, et al (eds), *Molecular Tools for Screening Biodiversity* [M]. London: Chapman & Hall, 1998, 22~24.