大白菜总 RNA 快速有效的提取方法

贾云鹤

(黑龙江省农业科学院 园艺分院,黑龙江 哈尔滨 150069)

摘要:采用改良的 TE-3D 法提取大白菜根、茎、叶的 RNA,用 phenol-TE-3D 溶液裂解细胞,用体积比 24:1 的 氯仿/异戊醇溶液萃取 RNA,6 mol·L⁻¹氯化锂沉淀 RNA。提取的 RNA 完整、无降解,成功地进行了反转录和 PCR 扩增试验。

关键词:大白菜;RNA提取;方法

中图分类号: S634.03.6 文献标识码: A

文章编号:1002-2767(2010)04-0001-02

植物细胞壁不仅厚实且成分复杂,细胞内富含单宁、萜烯、色素、酚等次生代谢物以及蛋白质、多糖等生物大分子,这些物质不但影响提取 RNA的效率,而且干扰其逆转录、PCR 扩增、酶切等试验操作^[1]。不同植物、不同组织或不同生理状态下的植物材料细胞与组织的成分各不相同,因此,必须针对不同植物组织的特点,对 RNA 的提取方法进行优化选择^[2]。该试验采用改良的 TE-3D 法提取了大白菜根茎叶的 RNA,并成功进行了反转录和 PCR 扩增。

1 材料与方法

1.1 材料

异戊醇。

试验用的溶液均用 DEPC-H₂O 来配制。DEPC-H₂O:浓度为 1%,用 dd H₂O 配制,于 37 C 温育过夜,灭菌 2 次。TE-3D:用 95 mL H₂O、48.4 g Tris、14.8 g Na₂EDTA、20 g Non-idetP-40(诺纳德 P-40)、30 g LDS(十二烷基硫酸锂盐)、20 g Sodium deoxycholate(脱氧胆酸钠,Aldrich),加水至 200 mL,该溶液在室温下十分稳定,可长期保存。其它药品有饱和酚水,3 mol·L⁻¹ 醋酸铵(Amresco)(湿热灭菌),2-巯基乙

供试材料是东北农业大学育成的东白二号。

提取 RNA 所用的枪头、离心管等用品都采用 Rnase Free 产品,或将普通枪头、离心管用 1% DEPC-H₂O 于 37℃温育过夜,晾干后灭菌。整个试验在超净工作台中进行,严格使用无菌口罩、头套和手套。

醇(2-Mercaptoethano),体积比为 24:1 的氯仿/

收稿日期:2010-01-15

作者简介:贾云鹤(1980-),女,黑龙江省伊春市人,硕士,研究实习员,从事西瓜育种研究。Email: 800530jyh@163.com。

1.2 方法

- 1.2.1 RNA 提取 以 Trizol 提取大白菜 RNA 为对照, TE-3D 法提取大白菜根、茎、叶的总 RNA。
- (1)配制 phenol-TE-3D 溶液: 将 1 份 TE-3D 与 2 份饱和酚水溶液混合,加 2-巯基乙醇(V/V, 1%),备用。使用 1.5 mL·g⁻¹组织样品。
- (2)取 $400\sim500$ mg 的叶片组织,于研钵中用液氮研磨成细粉,转入含 $500~\mu$ L phenol-TE-3D 溶液的 2 mL 离心管中,迅速混匀,涡旋。融化后,轻轻摇晃 $5\sim10~\text{min}$ 。
- (3)加 500 μ L 氯仿/异戊醇(24:1),100 μ L 醋酸铵,置于冰上轻摇混合 15 min。
- (4)4℃ 11 000 r·min⁻¹离心 10 min,取上清 液转到新的 2 mL 管中。
- (5)加入等体积的预冷氯仿/异戊醇(24:1),摇匀,4℃ $12\ 000\ r\cdot min^1$ 离心 $5\ min$,取上清液转到 $1.5\ mL$ 离心管中。
- (6)加等体积预冷的 6 mol·L¹氯化锂,混匀,于-20℃沉淀 20 min。
 - (7)4℃,12 000 r·min⁻¹离心 10 min。
- (8) 75% 乙醇清洗沉淀 2 次, 4℃, 12 000 r•min⁻¹离心 5 min。
- (9)超净工作台风干 RNA 沉淀,加入 20~ 50 μL DEPC-H₂O 溶解,于-70℃保存备用。
- (10)琼脂糖凝胶电泳检测其完整性:用RNA 专用槽,凝胶浓度 1.5%,电压 130 V。

RNA 反转录(cDNA 的合成):采用 invitrogen super scriptⅢ反转录试剂盒。

1.2.2 RT-PCR 反应 选用大白菜看家基因 (house-keeping gene) 60s 核糖体蛋白基因,根据它的 cDNA 序列设计引物,其序列为,上游引物: 5'-CTT CAC CGG AGA TTT CAG AGG-3';下游引物: 5'-AGC TCA AGA CGA GAC CAG CTT AG-3'。 50 μL 体系: 10 × PCR Buffer

 $5 \mu L$, MgCl₂ (25 mmol·L⁻¹) $3 \mu L$, 10 mmol·L⁻¹ dNTP Mix 1 μL , 上游引物(10 μ mol·L⁻¹)1 μL , 下游引物(10 μ mol·L⁻¹) $1 \mu L$, Taq DNA polymerase (5 U· μL ⁻¹) 0.5 μL , cDNA 2 μL , ddH₂O 38.5 μL 。循环参数: 94 °C 5 min, (94 °C 30 s, 55 °C 30 s, 72 °C 45 s) 30 个循环, 72 °C 10 min, 18 °C 至结束。

2 结果与分析

2.1 RNA 的质量检测

利用 TE-3D 法分别提取了大白菜根、茎、叶的 RNA,通过紫外分光光度计测定 OD260、OD280的值,检测 RNA的质量,其中 OD260/OD280的值均在 2.0 左右,证明 RNA 纯度较高。利用 Trizol 提取的 RNA的 OD260/OD280值在 1.8 左右,纯度达标。

从电泳图片可以看出,TE-3D 法提取的RNA拥有完整的28S和18S条带,且28SrRNA的亮度约为18SrRNA亮度的2倍,两条主带清晰明亮,无降解,可以用于下一步的RT-PCR 试验。而Trizol提取的RNA也拥有28S和18S条带,但条带模糊,不如TE-3D 法提取的RNA清晰明亮,有少许降解,而且根的RNA量很少,但TE-3D 法提取的大白菜根RNA量充足、无降解(见图1)。

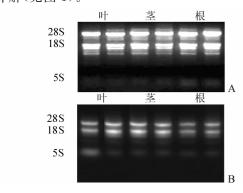


图 1 大白菜根、茎、叶的 RNA A:TE3D 法提取;B:Trizol 法提取

2.2 大白菜 RNA 的 RT-PCR

由图 2 可以看出,2 种方法提取 RNA 的 RT-

PCR 电泳都有条带产生,说明 2 种方法提取的 RNA 都达到了试验标准,都能进行反转录和 PCR 扩增反应。TE-3D 法提取的 RNA RT-PCR 电泳条带清晰明亮,Trizol 提取 RNA 的 RT-PCR 电泳条带稍暗,说明 TE-3D 法提取出的 RNA 量更多、质量更好。

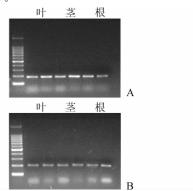


图 2 60S 核糖体蛋白基因的 RT-PCR A:TE3D 法提取的 RNA 的 RT-PCR; B: Trizol 提取的 RNA 的 RT-PCR

3 讨论

该方法的操作步骤与常规的 TE-3D 提取法基本相同,不同之处在于:减少了第 2 次提取液抽提的过程,只用一次氯仿/异戊醇萃取 RNA[第(5)步],降低了 RNA 降解的机会和 RNA 的损失。在 RNA 提取的过程中,保证 RNA 质量的前提下,步骤越简单,各种有害因素对核酸的破坏机会也就越少,成功的概率就越高[3]。该试验的成功还在于严格创造了无 RNase 的环境,大部分操作在超净工作台上进行,枪头、离心管严格避免RNase 污染,使在人员较多、环境较差的开放实验室成功地提取 RNA 成为可能,为其它植物的RNA 提取提供了借鉴。

参考文献:

- [1] 李宏. 植物组织 RNA 提取的难点及对策[J]. 生物技术通报,1999(1):38-41.
- [2] 张战凤,张鲁刚,王绮. 大白菜花蕾总 RNA 有效、快速提取的方法[J]. 农业生物技术学报,2006,14(1):145-146.
- [3] 卢圣栋. 现代分子生物学实验技术[M]. 2 版. 北京: 中国协和医科大学出版社,1999.

One Rapid and Efficient Method for Isolation of Total RNA from Chinese Cabbage

JIA Yun-he

(Horticultural Branch Heilongjiang Academy of Agricultural Sciences, Harbin, Heilongjiang 150069)

Abstract: Isolate total RNA of Chinese Cabbage use improved TE-3D method. Dissociated cell with phenol-TE-3D solution, and extraction RNA with Chloroform/Iso-amyl alcohol, extraction RNA with 6 mol • L⁻¹ LiCl. RNA isolated with this method is integrated, no degradation, and could be used in RT-PCR. **Key words**: chinese cabbage; isolation of RNA; method