研究用

TaKaRa

Fruit-mate™ for RNA Purification

说明书

目 录

内容	页 码
● 制品说明	1
● 制品内容	1
● 试剂盒外必备材料	1
● 保 存	1
● RNA 提取实验前的准备	2
● 实验操作	2
Troubleshooting	7
● 参考文献	8
● 关联产品	8

● 制品说明

本制品作为使用RNAiso Plus或NucleoSpin RNA Plant进行RNA提取的辅助试剂,可以高效地从植物材料(如块根作物、水果和种子等)中提取高纯度的Total RNA。由于本制品中含有高分子聚合物,能够有效地与组织样品中的多糖多酚结合,并可以在之后的离心步骤中除去。因此,当单纯使用RNA提取试剂盒很难提取植物RNA时,可使用本制品进行高效提取。

与RNAiso Plus结合使用时,将本制品加入样品之中并混合均匀,然后离心除去不溶物。向上清液中加入等体积的RNAiso Plus,再加入氯仿并混合均匀。离心后溶液分为三层,取最上层进行异丙醇沉淀回收total RNA。所有total RNA提取过程在1小时之内完成。

与NucleoSpin RNA Plant结合使用时,将本制品加入样品之中并混合均匀,然后离心除去不溶物。向上清液中加入RA1(或者RAP),充分混合后使用NucleoSpin Fliter除去不溶物。向flow-through内加入70% 乙醇调制成lysate,利用附有silica membrane的cartridge离心回收total RNA。全部操作只需要30分钟。得到的total RNA可用于RT-PCR、Northern blot分析或mRNA的纯化。

以下植物(部分组织)使用本制品提取RNA,回收效率得到了提高。

<本制品对如下植物(部分组织)RNA的提取有效果>

樱桃番茄(果实),香蕉(果肉),草莓(果实),番茄(种子),水稻(种子),马铃薯(根茎),橘子(果皮),菠萝(叶片),芦荟(叶片),芒果(果实),拟南芥(种子),菊(叶片),蔷薇(叶片)。

【注】本制品适用于多糖多酚含量较高的植物。由于植物种类的不同,使用本制品也可能出现没有改善效果或total RNA回收效率降低的情况,因此,在对上述植物以外的植物进行实验时需要尝试。

● 制品内容

Fruit-mate for RNA purification

100 ml

● 试剂盒外必备材料

与 RNAiso Plus 组合使用时

- ◆ RNAiso Plus (Code No. 9108/9109)
- ◆ 氯仿
- ◆ 异丙醇
- ◆ 75% 乙醇
- ◆ RNase-free 水或 TE

与 NucleoSpin RNA Plant 组合使用时

- ◆ NucleoSpin RNA Plant (Code No. 740949.10/.50/.250)
- ◆ 1 M 或者 2 M DTT 溶液
- ◆ 特级乙醇 (>99%)
- ◆ 70%乙醇
- ◆ RNase-free tube

● 保 存

室温保存

- * 自收到之日起,适当条件下保存,两年内有效。开封后请尽快使用,尽量避免污染。
- * 20℃以下保存可能会出现沉淀,使用前请于 37℃溶解沉淀。

● RNA 提取实验前的准备

- 1. 实验应使用无菌的 RNase-free 的一次性塑料制品,任何非 RNase-free 的塑料用具在使用前都要进行高压灭菌。若使用玻璃器皿,需要 160℃干热灭菌至少 2 小时。如不能进行干热灭菌,则使用 0.1% DEPC(焦碳酸二乙酯)水溶液在 37℃下处理 12 小时,然后再灭菌使用。
- 2. RNA 实验用的器具建议专门使用,不要用于其它实验。
- 3. 试剂尽可能使用 0.1% DEPC(焦碳酸二乙酯)处理,灭菌后使用。如果有些试剂不能进行高压灭菌,则使用无菌水和无菌器皿进行溶液配制,使用前过滤除菌。
- 4. 样品的制备过程中应使用的防御措施: 戴一次性干净手套,在操作过程中避免讲话等等。通过以上办法可以防止实验者的汗液、唾液中的 RNA 分解酶的污染。

● 实验操作

关于样品

使用本制品可使多糖多酚含量较高的根茎以及果肉组织 (果肉、果皮和种子)的 RNA 提取效果得到提升,植物种类如下所示,未列出的植物使用本制品可能没有改善效果或 RNA 的回收效率较低。

<本制品对如下植物(部分组织)RNA的提取有效果>

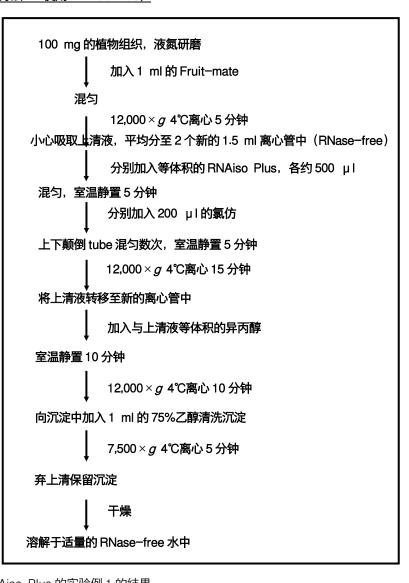
樱桃番茄(果实),香蕉(果肉),草莓(果实),番茄(种子),水稻(种子),马铃薯(根茎),橘子(果皮),菠萝(叶片),芦荟(叶片),芒果(果实),拟南芥(种子),菊(叶片),蔷薇(叶片)。如果使用多糖多酚含量较低的芽及嫩叶作为提取材料时,使用本制品可能会降低收率,因此建议单独使用RNAiso Plus或NucleoSpin RNA Plant。

关于 RNA 提取试剂

本制品应与 RNAiso Plus (Code No. 9108/9109) 或 NucleoSpin RNA Plant (Code No. 740949.10/.50/.250) 组合使用。与其它提取试剂的组合使用未经验证过。

方法 1 (使用 RNAiso Plus)

- 1. 取足量 100 mg 的植物组织于研钵中,迅速转移至用液氮预冷的研钵中,用研杵研磨组织,其间不断加入液氮,直至研磨成粉末状。
- 2. 取 100 mg 粉末加入到 1.5 ml 液氮预冷的 RNase-free tube 中。加入 1 ml 的本制品,混匀后立即以 12,000 × *g*,4℃离心 5 分钟。将上清液等体积分装于两个新的 1.5 ml tube 中。
- 3. 分别向上述步骤 2 的匀浆裂解液中加入 0.5 ml 的 RNAiso Plus(等体积),盖紧离心管盖,用力振荡,待溶液充分乳化后(无分相现象),室温静置 5 分钟。
- 4. 分别向上述每个 tube 中加入 200 µI 的氯仿,盖紧离心管盖,反复颠倒 tube 混合,待溶液充分乳化(无分相现象)后,再室温静置 5 分钟。12,000×g 4℃离心 15 分钟。从离心机中小心取出离心管,此时匀浆液分为三层,即:无色的上清液、中间的白色蛋白层及带有颜色的下层有机相。
- 5. 吸取上清液转移至另一新的离心管中(切忌吸出白色中间层)。
- 6. 向上清中加入与上清等体积的异丙醇,上下颠倒离心管充分混匀后,在室温静置 10 分钟。12,000×*g* 4℃离心 10 分钟。一般在离心后,RNA 会沉淀在管底。
- 7. 小心弃去上清,缓慢地沿离心管壁加入 75%的乙醇 1 ml(切勿触及沉淀),轻轻上下颠倒洗涤离心管管壁,7,500×q 4 $^{\circ}$ 离心 5 分钟。
- 8. 小心弃去乙醇收集沉淀。
- 9. 室温干燥沉淀,加入适量的 RNase-free 水溶解沉淀。 [注]RNA 较难溶解,因此请不要使用离心或加热的方法干燥 RNA。



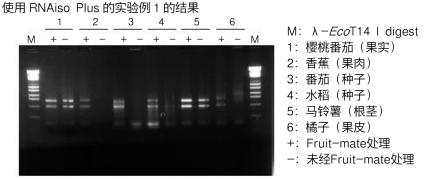


图 1. 在 Fruit-mate 处理后(+)和未处理(-)情况下,使用 RNAiso Plus 提取 total RNA 的电泳图片

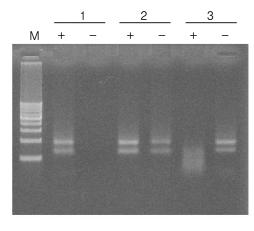
方法 2 (使用 NucleoSpin RNA Plant)

- 1. 取足量 100 mg 的植物组织于研钵中,迅速转移至用液氮预冷的研钵中,用研杵研磨组织,其间不断加入液氮,直至研磨成粉末状。
- 2. 取 50 mg 粉末加入到 1.5 ml 液氮预冷的 RNase-free tube 中。加入 0.5 ml 的本制品,混匀。
- 3. 以 12,000 × g, 4℃离心 5 分钟。将上清液每 100 μ I 体积分装于新的 1.5 m I tube 中。
- 分别向上述步骤 3 的 100 μ l 上清液中加入 0.35 ml 的 RA1 (+DTT) 或者 RAP (+DTT), 涡旋混匀。
- 5. 上述步骤 4 的溶液加入到含有 NucleoSpin Filter (violet ring) 的 2 ml tube 中, 11,000 × g 室 温离心 1 分钟 。
- 6. 废弃 NucleoSpin filter。向 flow-through 内加入 350 μl 70%乙醇, 充分混匀。混合液加入 NucleoSpin RNA Plant Column (light blue ring), 11,000×g室温离心 30 秒 。
- 7. NucleoSpin RNA Plant Column (light blue ring) 转移至 2 ml tube 中。向 Column 中加入 350 μl MDB (Membrane Desalting Buffer), 11,000×g 室温离心 1 分钟。除去 flow-through。
- 8. 加入 95 μI DNase 调制液至 NucleoSpin RNA Plant Column (light blue ring) 的中央。室温(20~25℃)反应 15 分钟。
- 9. 加入 200 μ I RA2, 11,000 × g 室温离心 30 秒 。
- 10. NucleoSpin RNA Plant Column (light blue ring) 转移至新的 2 ml tube 中。加入 700 μl RA3*, 11,000 × g 室温离心 30 秒 。
 - *建议添加 700 μ I RA3。NucleoSpin RNA Plant Column 说明书中添加量是 600 μ I。
- 11. 除去 flow-through。加入 250 μI RA3, 11,000×g 室温离心 2 分钟。
- 12. NucleoSpin RNA Plant Column (light blue ring)转移至新 1.5 ml tube 中。加入 60 μl RNase-free H₂O, 11,000×g 室温离心 1 分钟 。
- 13. RNA 回收完成,如不立即使用,应于-20℃或-80℃保存。

```
50 mg 的植物组织, 液氮研磨
            加入 0.5 ml Fruit-mate
       混匀
            12,000×g 4℃离心 5 分钟
小心吸取上清液,每 100 µI 分至 1 个新的 1.5 ml 离心管中(RNase-free)
            加入 0.35 ml 的 RA1 (+DTT) 或者 RAP (+DTT),
            涡旋混匀,加入含有 NucleoSpin Filter (violet ring)
            的 2 ml tube 中,11,000×g室温离心 1 分钟
  弃 NucleoSpin filter
           加入 350 μ1的 70% 乙醇并涡旋混匀
           混合液加入 NucleoSpin RNA Plant Column (light blue ring)
           11,000×q室温离心30秒
NucleoSpin RNA Plant Column (light blue ring)转移至新的 2 ml tube 中
           向 column 加入 350 µI MDB
           11,000×g室温离心1分钟
  除去 flow-through
           加入 95 μ I DNase 调制液至 NucleoSpin RNA Plant Column
            (light blue ring)的中央。
 室温(20~25℃)反应15 分钟
           加入 200 µI RA2
           11,000×g室温离心30秒
 NucleoSpin RNA Plant Column (light blue ring) 转移至新的 2 ml tube 中
           加入700 µI RA3
           11,000×g室温离心30秒
  除去 flow-through
           加入 250 µI RA3
           11,000×g室温离心2 分钟
 NucleoSpin RNA Plant Column (light blue ring)转移至新的 1.5 ml tube 中
           加入 60 μI的 RNase-free H2O
           11,000×g 室温离心 1 分钟
  收集 total RNA
```

使用 NucleoSpin RNA Plant 的实验例 2 的结果

从以下植物组织中,按照方法 2 使用 RA1 进行 total RNA 提取。并进行 Fruit-mate 处理有无进行提取效果比较。Total RNA 提取的各植物组织起始量相同。



M: 1 kb Ladder

1: 香蕉(果肉)

2: 樱桃番茄(果实)

3: 山毛榉丛生口蘑(伞+柄)*

+: Fruit-mate处理→RA1添加

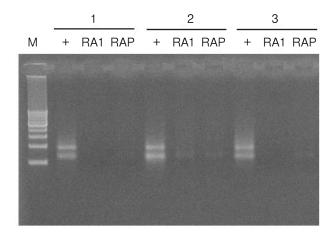
-: 未经Fruit-mate处理→RA1添加

*山毛榉丛生口蘑 (伞+柄) 使用Fruit-mate 处理的效果不好。

图 2. 在 Fruit-mate 处理后(+)和未处理(-)情况下,使用 NucleoSpin RNA Plant 提取 total RNA 的电泳图片

使用 NucleoSpin RNA Plant 的实验例 3 的结果

从以下植物组织中,按照方法 2 使用 RA1 或者 RAP 进行 total RNA 提取。并进行 Fruit-mate 处理有无进行提取效果比较。Total RNA 提取的各植物组织起始量相同。



M: 1 kb Ladder

1: 马铃薯(根茎)

2: 菊(叶片)

3: 薔薇(叶片)

+: Fruit-mate处理→RA1添加

RA1:未经Fruit-mate处理→RA1添加 RAP:未经Fruit-mate 处理→RAP添加

图 3. 在 Fruit-mate 处理后(+)和未处理(-)情况下,使用 RA1 或者 RAP 提取 total RNA 的电泳图片

Troubleshooting

- 1. 提取的 RNA 量较低
 - ◆ 样品匀浆不完全

研磨样品直至成为粉末状。

◆ 组织中 RNA 量较低

在一些植物组织中 RNA 含量较低,据报道,植物的根部比其他组织中的 RNA 含量低,成熟叶片比嫩叶中含量低,一般情况下植物组织中所能提取的 RNA 量如下表:

组织材料	起始样品量	Total RNA提取量 (RNAiso Plus)	Total RNA提取量 (NucleoSpinRNA Plant)
樱桃番茄果实	50 mg	10-15 μg	3-4 μg
香蕉果肉	50 mg	10−15 µg	3-4 μg
番茄种子	50 mg	10−20 µg	ı
水稻	50 mg	5-10 μg	-
马铃薯	50 mg	5-10 μg	10−15 µg
橘子果皮	50 mg	5 μg	ı
菊	50 mg	-	50 μg
蔷薇	50 mg	_	50 μg

-: 没有检测。

◆ 样品中多糖或多酚的含量较低

本制品是适用于提取多糖和多酚含量较高的植物组织 RNA 的辅助试剂。参考"实验操作"的"关于样品"部分提到的本制品在相关植物中的效果。如果单独使用 RNAiso Plus 或 NucleoSpin RNA Plant 能高效提取 RNA,则添加本制品会降低回收效率。

◆ 其他

参见 RNAiso Plus 和 NucleoSpin RNA Plant 说明书中的 troubleshooting。

- 2. 提取的 RNA 纯度较低
 - ◆ Fruit-mate 和 RNAiso Plus 或 NucleoSpin RNA Plant 中的 Lysis Buffer 添加量低于组织样品的量,可能导致蛋白变性不充分。
 - ◆ 在 RNA 提取过程中使用 75%乙醇洗涤之后干燥过度,RNA 没有完全溶解。因此不要加热干燥或过度干燥 RNA。如果干燥过度,可在 60℃加热 5 分钟,然后冰上放置数小时,RNA 可能会溶解。
 - ◆ 参见 RNAiso Plus 和 NucleoSpin RNA Plant 说明书中的 troubleshooting。
- 3. 提取的 RNA 降解
 - ◆ 使用的组织材料不够新鲜。提取 RNA 的组织材料应采用新鲜的组织材料,或将新鲜的组织材料用液氮迅速冷冻后置于-80℃保存。
 - ◆ 提取 RNA 时使用的试剂及器材中混有 RNA 分解酶。
 - ◆ 参见 RNAiso Plus 和 NucleoSpin RNA Plant 说明书中的 troubleshooting。
- 4. 提取的 RNA 中含有 DNA 污染
 - ◆ 裂解组织或细胞使用的 RNAiso Plus 量偏少,应按建议体积量添加。
 - ◆ 使用的组织材料中含有大量的有机溶剂(如:乙醇、异丙醇等)、高浓度的 Buffer、碱性溶剂等。
 - ◆ 如果提取的 RNA 中含有 DNA 时,建议使用 Recombinant DNase I (RNase-free) (Code No. 2270A/B)进行 DNA 消化。
 - ◆ 参见 RNAiso Plus 和 NucleoSpin RNA Plant 说明书中的 troubleshooting。

● 参考文献

- 1) J Chirgwin, *et al* . "Isolation of Biologically Active Ribonucleic Acid from Sources Enriched in Ribonuclease" . *Biochemistry* . (1979) **18** (24): 5294–5299.
- 2) D Wallace. "Large-and Small-Scale Phenol Extractions". *Methods in Enzymology*. (1987) **152**: 33-41.
- 3) Coombs L M, Pigott D, Proctor A, Eydmann M, Denner J, and Knowles M A. "Simultaneous Isolation of DNA, RNA, and Antigenic Protein Exhibiting Kinase Activity from Small Tumor Samples Using Guanidine Isothiocyanate". *Anal Biochem*. (1990) **188**: 338–343.
- 4) Nicolaides N C and Stoeckert Jr C J. "A Simple, Efficient Method for the Separate Isolation of RNA and DNA from the Same Cells". *Biotechniques*. (1990) **8:** 154–156.
- 5) J R Feramisco, et al. *Molecular Cloning*: 194–195. Cold Spring Harbor Laboratory, Cold Spring Harbor, N. Y.
- 6) Raha S, Merante F, Proteau G, and Reed J K. "Simultaneous Isolation of Total Cellular RNA and DNA from Tissue Culture Cells Using Phenol and Lithium Chloride". *Gene Anal Techn*. (1990) **7:** 173–177.

● 关联产品

NucleoSpin RNA Plant (Code No. 740949.10/.50/.250)

RNAiso Plus (Code No. 9108/9109)

Recombinant DNase I (RNase-free) (Code No. 2270A/B)

Fruit-mate is a trademark of Takara Bio Inc.

注意

本产品仅供科学研究使用,不能用于人、动物的医疗或诊断程序,不能使用本产品作为食品、化妆品或家庭用品等。

未经Takara Bio Inc.书面许可授权或批准,不得制造、许诺销售、销售、进口Takara产品,或者使用Takara产品所有的相关专利及相关商标。

如果您需要其他用途的许可授权,请联络我们,或访问我们网站www.takara-bio.com。

您使用本产品必须遵守产品网页上适用的全部许可要求。阅读、了解并遵守此类声明的所有限制性条款是您的责任。

所有商标均属于各自商标所有者的财产。某些商标并未在全部行政区注册。

本文件由宝日医生物技术(北京)有限公司翻译制作,最新版本文件请参考 Takara Bio Inc.网站。为正确使用 Takara 产品,您应当掌握本产品的相关知识和使用说明。

技术咨询热线:

0411-87641685, 87641686 4006518761, 4006518769

TAKARA BIO INC.

URL: https://www.takarabiomed.com.cn