

多糖多酚植物总 RNA 提取试剂盒

货号	规格
AF502A	50 次

产品说明

适用范围:

植物 RNA 提取

试剂盒组分:

Buffer RL	55ml
Buffer RW1	40ml
Buffer RW2	11ml
Rnase-free Water	5ml
Rnase-free 过滤柱 RA	50 个
Rnase-free 吸附柱 RB	50 个

保存条件:

Buffer RW2 2-8°C

其它组分室温保存

本试剂盒用于从各种植物中提取纯化高品质总 RNA，也适用于真菌菌丝 RNA 的提取。采用硅基质膜吸附 RNA 进行纯化，使多聚糖等各种污染物通过洗涤被有效去除，经洗脱的 RNA 可直接用于各种下游实验。由本试剂盒提取 RNA 分子量大于 200 碱基，纯度高，几乎无 DNA 残留。如果是对微量 DNA 非常敏感的 RNA 实验，残留的 DNA 可利用无 Rnase 的 Dnase I 在柱上进行消化去除。提取的 RNA 可用于 Northern Blot、Dot Blot、RT-PCR 和体外翻译等实验。

自备试剂

无水乙醇（新开封或提取 RNA 专用）。

操作步骤

1. 取 1ml 裂解液 RL，转入 1.5ml 离心管（自备）中，65°C 水浴，备用。
2. 取植物新鲜组织 50-100 mg，加入液氮迅速研磨成粉末，将粉末转入上述装有裂解液的离心管中，立即涡旋剧烈震荡混匀，65°C 孵育 10 分钟以使核蛋白体完全分解。
3. 13,000×g 离心 3 分钟，取上清转入一个过滤柱 RA 中(若上清表面有漂浮物，用枪头跳开吸取下面液体即可)，13,000×g 离心 1 分钟，收集下滤液(含有总 RNA)于收集管中，进行下一步操作。
4. 较精确估计上清液体积，加入 0.5 倍体积的无水乙醇，迅速混匀，加入乙醇后可能会产生沉淀，但不影响后续试验。
5. 将步骤 4 得到的溶液全部加入到已装入收集管的吸附柱 RB 中，若一次不能将全部溶液加入吸附柱中，请分两次转入。13,000×g 离心 1 分钟，倒掉收集管中的废液，将吸附柱重新放回收集管中。
6. 向吸附柱中加入 700ul Buffer RW1，13,000×g 离心 1 分钟，倒掉收集管中的废液，将吸附柱重新放回收集管中。
7. 向吸附柱中加入 500ul Buffer RW2（使用前检查是否加入无水乙醇），13,000×g 离心 1 分钟，倒掉收集管中的废液，将吸附柱重新放回收集管中。
8. 重复步骤 7。
9. 13,000×g 离心 2 分钟，并将吸附柱置于室温数分钟，以彻底晾干吸附柱中的无水乙醇。

注意：本步的目的是将吸附柱中残余乙醇去除，乙醇残留会影响后续的酶促反应。

10. 将吸附柱置于一个新的 Rnase-free 离心管（自备）中，向吸附柱的中间部位悬空加入 30-50ul Rnase-free Water (Rnase-free Water 事先在 70°C 水浴效果更好)，室温放置 1 分钟，13,000×g 离心 1 分钟，收集 RNA 溶液，-70°C 保存。

注意：1) Rnase-free Water 体积不应小于 30ul，体积过小影响回收率。

2) 如果要提高 RNA 浓度，可将得到的溶液重新加入到吸附柱中，重复步骤 10。