



RNAClean RNA清洁纯化试剂盒

一、试剂盒组成、储存、稳定性

试剂盒组成	保存	20次 (RP1801)	50次 (RP1802)
结合液 RC	室温	8 ml	20 ml
去蛋白液 RE	室温	15ml	30ml
漂洗液 RW	4℃一个月	6 ml	15 ml
	(-20℃长期)	<i>第一次使用前按说明加指定量乙醇</i>	
RNase-free H ₂ O	室温	5 ml	10ml
RNase-free 吸附柱 RA	室温	20 个	50 个
收集管 (2ml)	室温	20 个	50 个

本试剂盒在室温储存 12 个月不影响使用效果。

注意事项

1. 第一次使用前请先在漂洗液 RW 瓶加入指定量乙醇，加入后请及时打钩标记已加入乙醇，以免多次加入!
2. 所有的溶液应该是澄清的，如果环境温度低时溶液可能形成沉淀，此时不应该直接使用，可在 37℃ 水浴加热几分钟，即可恢复澄清。
3. 避免试剂长时间暴露于空气中产生挥发、氧化、PH值变化，各溶液使用后应及时盖紧盖子。

二、产品简介

本试剂盒使用离心吸附柱硅基质膜全部采用进口特制吸附膜，柱与柱之间吸附量差异极小，可重复性好。在高盐条件下RNA 与硅胶吸附膜高效、专一地结合，同时最大限度除去蛋白质、无机盐离子和许多有机杂质等，在低盐条件下，RNA 被洗脱。可处理的RNA 样品量可高达100µg。本试剂盒用于从酶反应液（如DNase 处理、蛋白酶处理、RNA 标记等）中纯化回收RNA，也可用于从其它方式提取获得的RNA 的纯化。纯化的总RNA 没有蛋白的污染，所得的RNA 可用于Northern blot、Dot blot、mRNA 提取、cDNA合成、引物延伸、差异显示等。

三、操作步骤

* 第一次使用前请先在漂洗液RW瓶中加入指定量无水乙醇!加入量请参见瓶上。

*以下步骤建议在冰浴中进行。

1. 在RNA样品中加入 RNase-free water 补足至100µl，加入350µl 溶液RC，混匀。
2. 加入250µl 无水乙醇，混匀，无需离心。
3. 将上一步所得溶液和可能有的沉淀一起转入吸附柱RA中（吸附柱套在收集管内），4℃ 10,000 rpm 离心45秒，弃掉收集管中的废液，将吸附柱重新套回收集管。。
4. 加 0.5ml 去蛋白液RE,4℃ 12,000 rpm离心45秒，弃废液。

5. 加 0.7ml 漂洗液RW（**请先检查是否已加入乙醇**），4℃ 12,000 rpm 离心45秒，弃废液。
6. 加 0.5ml 漂洗液RW，4℃ 12,000 rpm 离心60秒，弃废液。
7. 4℃ 12,000 rpm 离心2 分钟，尽量除去漂洗液，以免漂洗液中残留乙醇抑制下游反应。
8. 取出吸附柱RA，放入一个RNase free离心管中，根据预期RNA产量在吸附膜的中间部位加50-80μl RNase free water（事先在 65-70℃水浴中加热效果更好），室温放置2分钟，12,000 rpm 离心1分钟。如果需要较多RNA，可将得到的溶液重新加入离心吸附柱中，离心1分钟,或者另外再加30μl RNase free water，离心一分钟，合并两次洗脱液。

洗脱体积越大，洗脱效率越高，如果需要RNA浓度较高，可以适当减少洗脱体积，但是最小体积最好不少于30μl，体积过小降低RNA洗脱效率，减少RNA产量。

附录：

预防RNase 污染，应注意以下几方面：

1. 经常更换新手套。因为皮肤和实验室用品上可能有RNase，会导致RNase 污染。
2. 使用灭过菌的塑料制品和枪头避免交叉污染。
3. 应使用不含RNase 的塑料和玻璃器皿。玻璃器皿可在150℃烘烤4 小时，塑料器皿可在0.5M NaOH 中浸泡10 分钟，然后用水彻底清洗，再灭菌，即可去除RNase。
4. 配制相应的试剂应使用经0.1-0.01%的DEPC 处理过的水，离心管和枪头等也应该使用DEPC 处理后灭菌使用。