

Version 07/21

miRNA Purification Kit
miRNA 提取分离试剂盒**目录号： RNE72****试剂盒组成**

Component	RNE72 (50 preps)
Buffer RZ	50 ml
Buffer miRW1	25 ml
Buffer RW2 (concentrate)	13 ml
RNase-free H ₂ O	10 ml
Spin Columns RA with Collection Tubes	50
Spin Columns miRA with Collection Tubes	50

保存方法

Buffer RZ 可室温稳定保存 12 个月，为达到最佳效果，建议收到后置于 2-8°C 避光保存，其它组分 RT (15-30°C)。

产品介绍

miRNA 提取分离试剂盒专用于从各种动物组织、植物组织、细胞、血清、血浆等样本中分离纯化 miRNA，还可以提取 siRNA, snRNA 等其他小于 200 nt 的小分子 RNA，同时也可用于总 RNA 的提取。本品将酚/胍裂解技术和硅基质膜纯化技术相结合，独特的裂解液在有效抑制 RNases 的同时，可以通过有机抽提的方法除去细胞或组织样品中的大部分 DNA 和蛋白。对于一些敏感的下游实验中，如需富集 miRNA 可适用该试剂盒单独对 miRNA 进行富集。本品适用样本范围广，制备的 RNA 纯度高，可直接用于敏感的下游应用，如 Northern Blot 分析，Real-Time PCR，Microarray Analysis 等。

实验前准备及重要注意事项

1. 需自备无水乙醇和氯仿。
2. 使用无 RNase 的塑料制品和枪头避免交叉污染。
3. Buffer RZ 和 Buffer miRW1 中含有刺激性化合物，操作时要戴乳胶手套，避免沾染皮肤、眼睛和衣服。若沾染皮肤、眼睛时，要用大量清水或生理盐水冲洗。

4. 第一次使用 Buffer RW2 前应按照试剂瓶标签的说明加入无水乙醇。

操作步骤

Protocol A: 总 RNA 的提取

提取的总 RNA 包括 miRNA 等其他<200 nt 的小分子 RNA，对 miRNA 的纯度要求不高时，比如在研究 miRNA RT-PCR、miRNA Northern blot 时也可以采用此方法。

1. 样品处理：
 - 1a) **组织：**将组织在液氮中充分研磨，每 30-50 mg 动物组织或者 100 mg 植物组织中加入 **1 ml Buffer RZ**，震荡混匀。样品体积不超过 Buffer RZ 体积的十分之一。
 - 1b) **单层培养细胞：**吸去培养液，向直径 3.5 cm 的培养板/瓶中加入 **1 ml Buffer RZ**（按培养板面积而不是细胞数决定加入量，每 10 cm^2 加入 1 ml），用移液器轻轻反复吸打裂解细胞至溶液透明。
 - 1c) **细胞悬液：**离心得到细胞沉淀，弃上清，每 $5 \times 10^6\text{-}1 \times 10^7$ 细胞加入 **1 ml Buffer RZ** 混匀裂解细胞。加入 Buffer RZ 前不要洗涤细胞，以免降解 mRNA。
2. 样品中加入 **Buffer RZ** 后反复吹打几次，使其充分裂解。室温（15-30°C）放置 5 min，使得核酸蛋白复合物完全分离。
3. 加入 **200 μl 氯仿**，盖好管盖，剧烈振荡 15 s，室温放置 3 min。
4. 4°C，12,000 rpm 离心 10 min，样品会分成三层：下层有机相，白色的中间层和无色的上层水相，RNA 存在于水相中。将上层水相移到一个新的离心管中（**量取溶液体积**）。
5. 向步骤 4 得到的溶液中加入 **1.5 倍上清体积的无水乙醇**，颠倒混匀（可能会出现沉淀，不影响后续操作），将得到的溶液和可能产生的沉淀一起转入已装入收集管的吸附柱（Spin Columns RA）中，若一次不能将全部溶液加入吸附柱，请分两次转入，室温 12,000 rpm 离心 30 s，弃废液，将吸附柱 RA 重新放回收集管中。
6. 向吸附柱 miRA 中加入 **500 μl Buffer miRW1**，室温 12,000 rpm 离心 30 s，弃废液。
7. 向吸附柱 miRA 中加入 **600 μl Buffer RW2**（使用前检查是否加入无水乙醇！），室温 12,000 rpm 离心 30 s，弃废液。
8. 重复步骤 7。
9. 将吸附柱 miRA 放回空收集管内，室温 12,000 rpm 离心 2 min。
注意：这一步的目的是去除吸附柱中残余乙醇，乙醇残留会影响后续的酶促反应（酶切、PCR 等）。

10. 将吸附柱 miRA 放入新的 RNase-free 离心管中，向吸附膜的中间部位悬空滴加 **30-50 μl RNase-Free H₂O**，室温放置 2 min，室温 12,000 rpm 离心 1 min，得到 miRNA 溶液，-70°C 保存。

注意：RNase-Free H₂O 体积不应少于 30 μl，体积过小影响回收效率。如需提高终浓度，可将洗脱的 miRNA 溶液再次加入到吸附柱中二次洗脱。

Protocol B：miRNA 富集提取

富集的 miRNA 去除了较大片段的 mRNA 和 rRNA 等，对 miRNA 的纯度要求较高时，比如在研究 miRNA 芯片、miRNA 克隆时建议采用此方法。

1~4 步骤同 protocol A。

5. 向步骤 4 得到的溶液中加入 **0.43 倍体积的无水乙醇**，混匀（此时可能会出现絮状沉淀），将得到的溶液和可能产生的絮状沉淀一起转入已装入收集管的吸附柱 RA(Spin Columns RA) 中。12,000 rpm 离心 30 s，离心后弃掉吸附柱 RA，保留滤液（计算体积，miRNA 在滤液中）。
6. 向滤液中加入 **0.75 倍滤液体积的无水乙醇**，混匀。将得到的溶液转入已装入收集管的吸附柱 miRA (Spin Columns miRA) 中。若一次不能将全部溶液加入吸附柱，请分两次转入。室温 12,000 rpm 离心 30 s，倒掉收集管中的废液，将吸附柱 miRA 重新放回收集管中。
7. 向吸附柱 RA 中加入 500 μl Buffer miRW1，室温 12,000 rpm 离心 30 s，弃废液。
8. 向吸附柱 RA 中加入 600 μl Buffer RW2 (使用前检查是否加入无水乙醇！)，室温 12,000 rpm 离心 30 s，弃废液。
9. 重复步骤 8。
10. 将吸附柱放回空收集管内，室温 12,000 rpm 离心 2 min。
注意：这一步的目的是去除吸附柱中残余乙醇，乙醇残留会影响后续的酶促反应（酶切、PCR 等）。
11. 将吸附柱 RA 放入新的 RNase-free 离心管中，向吸附膜的中间部位悬空滴加 **30-50 μl RNase-Free H₂O**，室温放置 2 min，室温 12,000 rpm 离心 1 min，得到 RNA 溶液，-70°C 保存。
注意：RNase-Free H₂O 体积不应少于 30 μl，体积过小影响回收效率。如需提高终浓度，可将洗脱的 RNA 溶液再次加入到吸附柱中二次洗脱。

