

## Universal RNA Purification Kit 说明书

Cat.No.:EZB-RN4

使用本试剂盒前，请务必仔细阅读本说明书，以保证操作正确

### 产品组分

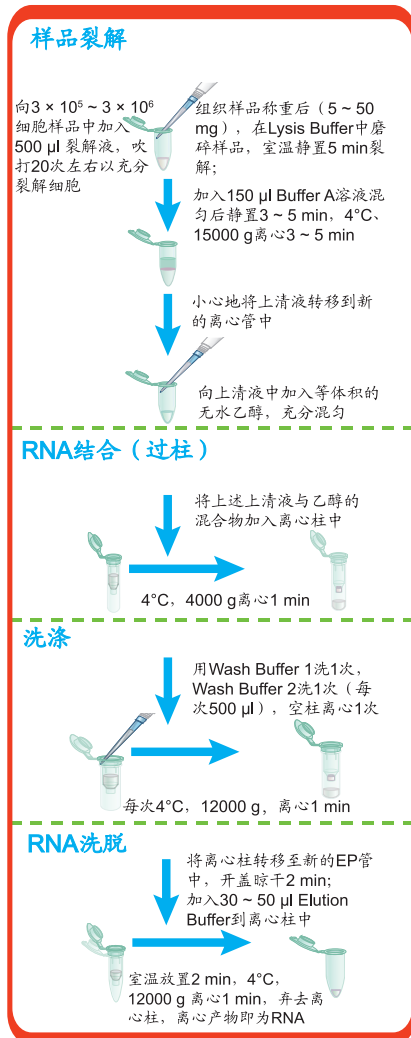
组分	EZB-RN4 (100 Preps)
Lysis Buffer	55 ml
Buffer A	22 ml
Wash Buffer 1 <sup>*1</sup>	13 ml
Wash Buffer 2 <sup>*1</sup>	13 ml
Elution Buffer	10 ml
Spin Columns for RNA (with Collection Tubes)	100 Preps

注：\*1. Wash Buffer 1和Wash Buffer 2首次使用前须加入52 ml的无水乙醇并充分混匀，并在加入无水乙醇后在瓶身做好标记。

### 保存条件

Lysis Buffer和Buffer A需4°C避光保存，其余的组分室温保存（注：Buffer A在4°C保存时会出现结晶或冻结现象，仅需在使用前置于室温融化后使用即可，不影响使用）。有效期18个月。

### 实验流程



### 注意

1. Wash Buffer 1和Wash Buffer 2首次使用前，分别加入52 ml的无水乙醇并充分混匀（Wash Buffer 1和Wash Buffer 2与无水乙醇的体积比为1:4），并在加入无水乙醇后在瓶身做好标记。
2. Elution Buffer使用前建议分装为3~4份保存（留一管在室温备用，其余的可冻存于-20°C），以防污染。
3. 本试剂盒可用于组织和细胞样品的总RNA及lncRNA的提取。
4. 建议用6孔板或35 mm培养皿培养细胞，培养至细胞密度达到80%以上时进行RNA提取，不建议用100 mm培养皿培养的细胞直接裂解提取RNA，否则可能导致细胞裂解不充分或离心柱堵塞或导致基因组残留。
5. 本试剂盒中离心的过程都是在4°C的离心机中进行，其余的操作步骤都是在室温中进行，实验前需提前预冷离心机。
6. 样品充分裂解后，如果不打算继续进行RNA提取，可将裂解产物转移到EP管中冻存在-80°C，下次解冻后恢复到室温使用，加Buffer A混匀，继续向后进行即可。
7. RNA洗脱时一定要将洗脱液加到柱中央的膜上（如果洗脱液加到侧壁上，会导致RNA没有被溶解而使产量大大减少），同时注意避免移液器枪尖将膜刺破。
8. 如果提取高脂肪含量组织（例如肝脏、脂肪组织）的RNA，则建议使用货号为“EZB-RN001A”的RNA提取试剂盒，以获得更好的纯度。
9. 关于组织用量，可参考如下表格：

组织种类	肿瘤、胚胎、心、肾、脾、 胰脏、肺、眼	肌肉、皮肤、血管
参考用量(mg)	5~50	20~50

### 样品裂解

#### 1A. 对于组织样品

a1. 取一定重量的组织样品放入1.5 ml EP管中【初次使用本试剂盒时，建议使用精密天平称量1~2个样品，称取5~50 mg，其余样品根据称量过的样品体积，切取相近体积的组织样品即可】，加入500  $\mu$ l Lysis Buffer，用电动研磨器或研磨棒对组织样品进行充分匀浆。

a2. 组织研磨均匀后室温静置5 min，以充分裂解组织。

#### 1B. 对于细胞样品

b1. 对于悬浮细胞样品：取出  $3 \times 10^5 \sim 3 \times 10^6$  细胞转移至1.5 ml EP管中，500 g离心3~5 min，弃净上清，然后加入500  $\mu$ l Lysis Buffer，吹打15次左右以充分裂解细胞。

b2. 对于细胞数  $\leq 3 \times 10^6$  的贴壁细胞样品：弃去培养基，贴壁轻轻加入PBS清洗细胞，然后把PBS吸弃干净，直接向培养皿中加入500  $\mu$ l Lysis Buffer，吹打20次左右以充分裂解细胞，然后把裂解产物转移至1.5 ml EP管。

2. 加入150  $\mu$ l Buffer A，用手快速剧烈振荡混匀15 sec（不建议涡旋混匀），室温静置3~5 min。

3. 15000 g（约13000 rpm），4°C离心3~5 min，将上清液小心地转移至新的1.5 ml EP管中（注意：吸取上层液体时不要吸到中间层和下层液体，建议吸取200~220  $\mu$ l，否则可能会造成杂质残留，RNA纯度下降）。

### RNA结合 (过柱)

4. 对于提取mRNA和lncRNA，向吸出的上清中加入等体积的无水乙醇充分混匀。如果加入乙醇后出现沉淀，建议用移液器吹打至沉淀不可见为止，然后将样品转移至RNA离心吸附柱（Spin Column）中，4000 g（约6500 rpm），4°C离心1 min，弃去液体。倒掉流出液后，可以将收集管口朝下，用吸水纸将收集管口残留的液体吸干净。

### 洗涤

5. 加入500  $\mu$ l Wash Buffer 1（已加无水乙醇且充分混匀的）到离心柱中，12000 g，4°C离心1 min；小心取出离心柱，倒掉流出液，用吸水纸将收集管口残留的液体吸干净。（注意：将离心柱从收集管中取出时，应小心操作，防止离心柱底部接触到液体）。

6. 加入500  $\mu$ l Wash Buffer 2（已加无水乙醇且充分混匀的），12000 g，4°C离心1 min（洗柱）。倒掉废液，用吸水纸将收集管口残留的液体吸干净。

7. 将离心柱放回收集管，12000 g，4°C离心1 min以充分去除残留的废液。

8. 弃去收集管，将离心柱转移至无RNase的1.5 ml EP管中，开盖晾干2 min。

### RNA洗脱

9. 向离心柱中央的膜上加入30~50  $\mu$ l Elution Buffer（注：若想提高RNA产量，可取适量的Elution Buffer提前预热到60°C再洗脱），室温放置2 min。

10. 12000 g，4°C离心1 min（可选操作：在初次洗脱离心后，可以将液体加回离心柱，再放置5 min，使RNA充分溶解后再次离心，能增加RNA产量）。弃去离心柱，所得的RNA应迅速转移至冰上放置并在充分混匀后进行浓度测定，然后进行后续实验，或储存于-80°C备用（因RNA不稳定，建议尽快进行逆转录或进行其他后续实验）。

## Universal RNA Purification Kit Trouble Shooting

1、RNA产量过低，或用已经验证过的引物检测基因表达，检测到的内参基因Ct值偏大，或无法做出正常的扩增结果。

解决办法：

a. 检查所使用的试剂是否受到污染：可与未使用过的产品作对照，比较两组结果是否一致。建议试剂盒开封后，每种buffer分装为2份（可用15、50 ml离心管分装），每次使用时应严格按照规范操作，防止交叉污染。

b. 溶解好的引物应该分装为小份冻存，以减少引物降解及降低污染的可能性。

c. 检查操作流程是否正确。例如：

1. Wash Buffer 1和Wash Buffer 2首次使用前须加入52 ml的无水乙醇并充分混匀（Wash Buffer 1和Wash Buffer 2与无水乙醇的体积比为1:4）。

2. 组织样品裂解前须称重，研磨均匀后需室温静置5 min以充分裂解组织。裂解的组织加入Buffer A溶液并静置后高速离心取上清。对于RNA含量丰富的组织（如肝脏），建议用量不多于10 mg，以免纯化的RNA中混有大量不需要的5S rRNA。

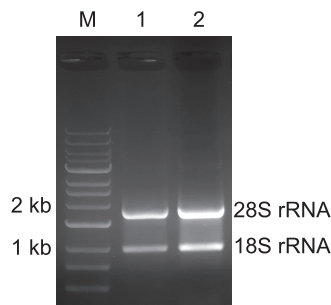
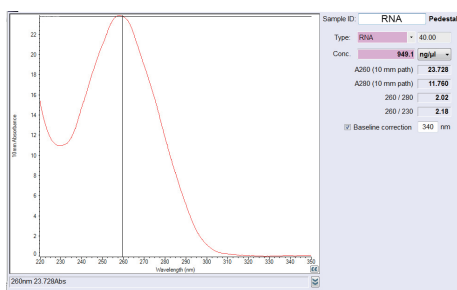
3. 组织裂解产物加Buffer A溶液混匀静置离心后，上清上柱前务必加入等体积的无水乙醇，充分混匀后加入离心柱中离心（重复过柱一次可以提高RNA纯化效率）。

4. 洗涤时需用12000 g高速离心充分去除Wash Buffer，空柱离心一次，然后开盖晾干2 min（此步骤可防止Wash Buffer残留在柱上）。

5. 洗脱液的体积可以根据需要在一定范围内调整（一般30 ~ 50  $\mu$ l，不可少于20  $\mu$ l，否则无法充分溶解RNA），以浓度满足后续实验需求为宜。重复洗脱一次及延长放置时间至5 min均可提高RNA产量。

### 代表性实验结果

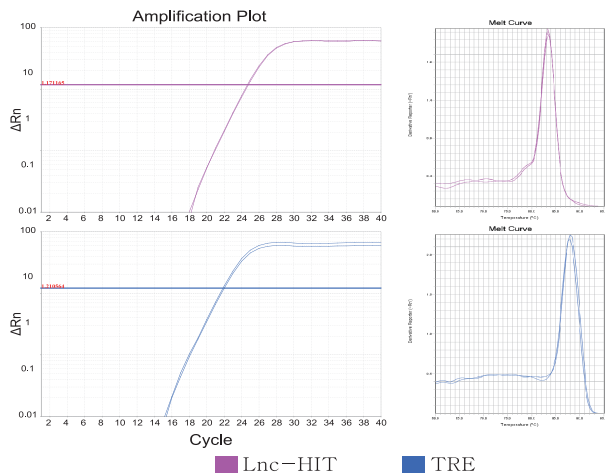
本试剂盒用于提取小鼠肌肉组织总RNA的测试结果请见下图：



左图：用本试剂盒从30 mg小鼠肌肉组织中提取的RNA用Nanodrop检测的结果（30  $\mu$ l Elution Buffer洗脱）。由图可知，用本试剂盒提取的RNA具有很好的纯度和较高的浓度。

右图：琼脂糖凝胶电泳检测的结果（取5  $\mu$ l上样）。M: 250 bp DNA Ladder, Lane 1为TRIzol (Invitrogen) 方法提取的RNA; Lane 2为本试剂盒提取的RNA。由图可知：本试剂盒提取RNA的得率明显高于TRIzol方法。

本试剂盒用于提取 lncRNA 的qPCR测试结果请见下图：



由上述qPCR的检测结果可见，本试剂盒能够很好的用于lncRNA的提取。