



---

版本号: 240504

**EASYspin Plus Tissue & Cell RNA Kit**  
**EASYspin Plus 细胞组织/细胞 RNA 快速提取试剂盒**

目录号: RN28

❖ **试剂盒组成、储存、稳定性:**

试剂盒组成	保存	50 次(RN2802)
裂解液 RLT Plus	室温	25 ml
去蛋白液 RW1	室温	40 ml
漂洗液 RW	室温	10 ml 第一次使用前按标签指示加指定量乙醇
RNase-free H <sub>2</sub> O	室温	10 ml
DNA 清除/RNA 吸附 通用柱和收集管	室温	100 套

本试剂盒在室温储存 12 个月不影响使用效果。

储存事项:

1. 不合适的储存于低温 (4°C 或者 -20°C) 会造成溶液沉淀, 影响使用效果, 因此运输和储存均在室温下进行。
2. 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。

❖ **产品介绍:**

本品采用独有的 DNA 清除/RNA 吸附通用柱技术配合新型溶液体系, 无需使用酚/氯仿、β-巯基乙醇等有毒有害试剂。适用于从多种新鲜或冻存的动物组织或细胞中高效提取高纯度、高质量的总 RNA, 最快全程仅需 6 分钟。得到的总 RNA 纯度高, gDNA 残留少, 无蛋白和其他杂质污染, 可直接用于 RT-PCR、RT-qPCR、RNA 高通量测序建库、芯片分析等多种下游实验。

## ❖ 产品特点：

1. 无需有毒的苯酚/氯仿、 $\beta$ -巯基乙醇等试剂，也无需进行乙醇沉淀等步骤。
2. DNA 清除/RNA 吸附通用柱可以 1 分钟过滤清除 gDNA，不需要繁琐的 DNase 消化，最快全程仅需 6 分钟。最大限度的简化了操作和减少了 RNA 降解几率。
3. RNA 完整性极好不降解，电泳图 28S:18S 典型比值大于 2:1。
4. 提取的 RNA 纯度极高，无蛋白和杂质残留，OD<sub>260</sub>/OD<sub>280</sub> 典型的比值高达 2.1~2.2。一般不需要 DNase 消化，可直接用于反转录 PCR、荧光定量 PCR、高通量测序建库等实验。
5. 通用性强，普通动物组织和细胞样本均可使用。

## ❖ 注意事项

1. **所有的离心步骤均在室温完成。**使用转速可以达到13,000 rpm的传统台式离心机。
2. 裂解液RLT Plus和去蛋白液RW1中含有刺激性化合物，操作时戴乳胶手套，**避免沾染皮肤，眼睛和衣服。若沾染皮肤、眼睛时，要用大量清水或者生理盐水冲洗。**
3. 本试剂盒可去除体系中大部分的DNA残留，纯化获得的RNA通常无需使用DNase I处理即可用于下游实验操作。不同样本核酸含量相差大，如果下游实验对痕量DNA十分敏感，可以使用DNase I进一步清除DNA污染（详情可以联系艾德莱技术咨询）。或者提取过程中进行DNase柱上消化（货号：RN34 DNase I 柱上消化试剂盒）。

## ❖ 操作步骤：（实验前请先阅读注意事项）

- ⇒ 第一次使用前请先按漂洗液 RW 瓶标签指示加入指定量无水乙醇!充分混匀，加入后请及时在方框打钩标记已加入乙醇，以免多次加入!

### 一、样本处理

- A. 贴壁细胞：**无需消化，吸除细胞培养基上清后可直接在培养皿中立即加入 500  $\mu$ l 裂解液 RLT Plus 消化裂解（可用移液器反复吹打帮助裂解）；不方便直接裂解的培养容器，可以用细胞刮子刮下细胞，或者胰酶消化后离心

收集细胞，加入 500  $\mu$ l 裂解液 RLT Plus ( $<8 \times 10^6$  个细胞)，涡旋震荡或移液器吹打直至无明显细胞团即可。

**B. 悬浮细胞：**直接离心收集细胞，13,000 rpm 离心 10 sec，使细胞沉淀下来，吸除上清后加入 500  $\mu$ l Buffer RLT Plus ( $<8 \times 10^6$  个细胞)，涡旋震荡或移液器吹打直至无明显细胞团即可。

**C. 脂肪组织：**取新鲜组织约 10–20 mg ( $< 30$  mg) 加入 500  $\mu$ l 裂解液 RLT Plus，用玻璃匀浆器或电动匀浆器将组织研磨均匀。若用液氮研磨，在液氮中研磨组织成粉末后，取适量组织细粉 10–20 mg ( $< 30$  mg) 转移至预装有 500  $\mu$ l Buffer RLT Plus 的 1.5 ml 离心管，涡旋震荡或移液器吹打直至无明显细胞团即可。

## 二、RNA 提取

1. 将处理好的匀浆液加到 DNA 清除/RNA 吸附通用柱上(柱子放在 2 ml 收集管内)，13,000 rpm 离心 1min，丢掉通用柱，**保留收集管中的滤液 (RNA 在滤液中)**。

2. 向滤液中加入 0.5 倍滤液体积的无水乙醇 (约 250  $\mu$ l)，移液器吹打混匀。

▲若加乙醇后出现浑浊或有絮状物产生，属正常现象，立即吹打混匀，不要离心。

3. 立即将上述混合液加入至一个新的 DNA 清除/RNA 吸附通用柱内 (已放入收集管中)，静置 1 min，13,000 rpm 离心 30 sec，**弃滤液**，将通用柱放回收集管。

▲吸附柱容积为 750  $\mu$ l，若混合液超过该体积请分多次进行上柱。

4. 向通用柱中加入 700  $\mu$ l 去蛋白液 RW1，室温放置 30 sec，13,000 rpm 离心 30 sec，**弃滤液**。

5. 向通用柱中加入 500  $\mu$ l 漂洗液 RW (使用前请检查是否已加入无水乙醇)，13,000 rpm 离心 30 sec，**弃滤液**。

6. 重复步骤 5 一遍。

7. 将通用柱放回空收集管中，13,000 rpm 空甩离心 2 min。尽量除去漂洗液，以免漂洗液中残留乙醇抑制下游反应。

8. 将通用柱转移至新的 1.5 ml 离心管中，向通用柱膜中央悬空滴加 30–50  $\mu$ l 的 RNase-free ddH<sub>2</sub>O，静置 1 min，13,000 rpm 离心 1 min。

▲洗脱体积建议不少于 30  $\mu$ l，体积过小会影响核酸回收效率。

▲以下步骤都可以帮助提高 RNA 产物浓度：

RNase-free ddH<sub>2</sub>O 于 90°C 预热；

将第一次洗脱液重新加入通用柱进行二次洗脱。

9. 提取的 RNA 可直接用于下游实验或 -85°C ~ -65°C 保存。