# Tissue&Cell RNA Kit (gDNA-Filter)



组织/细胞 RNA 提取试剂盒 (gDNA 清除柱)

目录号: 7050

## 保存条件

15-30 常温保存。

### 产品组分

<u> </u>	
组分	规格
Buffer RL	30ml
70%乙醇	(使用前按瓶上标签加入无水乙醇) 9 ml
Buffer RW1	25 ml
Buffer RW2 (concentrate)	(使用前按瓶上标签加入无水乙醇) 13ml
RNase-free H2O	10ml
gDNA-Filter Columns with Collection Tubes	50
Spin Columns RA with Collection Tubes	50

## 产品介绍

独特的裂解液迅速裂解细胞并灭活细胞 RNA 酶,使用 gDNA-Filter Columns 去除基因组 DNA, 乙醇调节结合条件后, RNA 吸附于硅基质膜上, 再通过两步漂洗, 将细胞代谢物、蛋白等杂质去除, 最后低盐的 RNase free H2O 将纯净 RNA 从硅基质膜上洗脱。提取的 RNA 纯度极高,质量稳定可靠,可直接用于 RT-PCR、芯片分析、分子克降等多种下游实验。

#### 注意事项

- 1. 提取的样品避免反复冻融, 否则影响 RNA 提取得率和质量。
- 2. 低温时如果 Buffer RL 产生沉淀,请水浴加热使其溶解后使用。
- 3. 基因组清除柱 gDNA-Filter Columns 可以去除绝大部分 DNA 污染, 纯化获得的 RNA 通常无需使用 DNase 处理即可用于下游操作。
- 4. 第一次使用 70%乙醇和 Buffer RW2 前应按照试剂瓶标签的说明加入无水乙醇。 操作步骤(以下所有离心步骤均在室温下进行)

#### 1. 样本处理

#### 动物组织

① 电动匀浆: 将新鲜组织迅速剪成小碎块,加入 350  $\mu$ l (< 20 mg 组织) 或者 600  $\mu$ l (20 mg-30 mg 组织) 的 Buffer RL,用电动匀浆器迅速彻底匀浆 30 s。

- ② 液氮研磨: 液氮中研磨组织成细粉, 取 20 mg/30 mg 细粉立即转移至装有 350  $\mu$ l/600  $\mu$ l Buffer RL 的 1.5 ml 离心管中,反复吸打匀浆(不要有组织团块),涡旋震荡 20 s。
- ③ 12,000 rpm ( $\sim$ 13,400 $\times$ g) 离心 2 min, 沉淀不能裂解的组织碎片, 吸取上清进行步骤 2。 **培养细胞**
- ① 收集 < 107 悬浮细胞, 12,000 rpm 离心 30 s (或者 300 g 离心 5 min),使细胞沉淀下来,吸弃上清,留下细胞团,充分振荡将细胞沉淀完全松散重悬。

注意: a) 对于单层贴壁细胞, 孔板培养细胞可以直接在培养容器中裂解, 细胞瓶培养的贴壁细胞通常先用胰蛋白酶消化后离心收集。b) 收集细胞时一定要将细胞培养液去除干净, 否则会稀释裂解液导致产量纯度降低。

②加入适量裂解液 Buffer RL (见下表), 涡旋振荡 20 s 至细胞团溶解消失, 充分裂解。

注意: RNA 在 Buffer RL 中不会被 RNase 降解,如果细胞在加入 Buffer RL 裂解后不立即提取,可存放于-80℃一个月以上(注意正确操作是细胞充分裂解之后再冻存)。

细胞数量	培养器皿直径 (cm)	Buffer RL 加入量 (µl)
<5×106	< 6	350
5×106-1×107	6-10	600

- 2. 将上清液或裂解混合物转移到已装入收集管的 gDNA 清除柱 (gDNA-Filter Columns) 中, 12,000 rpm 离心 2 min, 弃掉 gDNA-Filter Columns, 保留滤液 (RNA 在滤液中)。
- 3. 加入与滤液等体积的 70%乙醇(通常为 350 µl 或 600 µl,使用前检查是否加入无水乙醇),反复吸打充分混匀(此时可能会出现沉淀),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中,请分两次转入。12,000 rpm 离心 1 min,弃废液。
- 4. 向吸附柱 RA 中加入 500 μl Buffer RW1, 12,000 rpm 离心 30 s, 弃废液。
- 5. 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!), 12,000 rpm 离心 30 s, 弃废液。
- 6. 重复步骤 5。
- 7. 将吸附柱放回空收集管内, 12,000 rpm 离心 2 min, 弃收集管。

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)。

8. 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  $\mu$ l

RNase-Free H2O, 室温放置 2 min, 12,000 rpm 离心 1 min, 得到 RNA 溶液, -70℃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。