

# HiPure Total RNA 96 Kit

96 孔 RNA 提取试剂盒

## 产品简介

本产品适合于从≤5×10°个培养细胞、≤20mg动物软组织(肝脏、脾脏、肾脏,脑等)、≤100mg常规的植物/真菌组织样品中提取总RNA。试剂盒基于硅胶柱纯化技术,提取过程中无需使用有毒的酚氯仿抽提,整个提取过程只需15~25分钟。试剂盒结合DNA过滤技术,可高效地过滤去除DNA。得到的RNA可直接用于RT-PCR、Northern Blot、Poly A纯化,核酸保护和体外翻译等实验。

### 产品组份

产品编号	R4116-01	R4116-02	R4116-03
纯化次数	1 x 96 次	4×96次	20×96次
HiPure RNA Plate	1	4	20
gDNA Filter Plate	1	4	20
1.6 ml Collection Plate	1	4	20
0.5ml Elute Plate	1	4	20
封口膜	2	8	40
Buffer RL	50 ml	250 ml	2 x 550 ml
Reagent DX	O.1 ml	1.5 ml	6 ml
Buffer RVV1	100 ml	350 ml	3 x 500 ml
Buffer RVV2*	50 ml	2 x 100 ml	10 x 100 ml
RNase Free Water	15 ml	60 ml	250 ml
说明书	]	]	1

## 保存条件

本产品可在室温(15~25℃)保存 18 个月。因 RNase Free Water 不含抑菌剂,室温放置或操作时可能会引入细菌或真菌污染,推荐分装保存于 2~8℃,以减少污染。

### 准备事项

- 在 Buffer RW2 中,加入 4 倍体积无水乙醇,于室温保存。
- 70%乙醇(DEPC 处理水配制)
- Reagent DX:每 1ml Buffer RL 加入 5μl Reagent DX,能有效消除匀浆过程产生的泡沫。
- 提升裂解液的变性能力:使用前分装适量的 Buffer RL,按每 1ml Buffer RL 加入 20μl β-巯基乙醇、1M DTT 或 1M TCEP,混合液室温可保存 1 周。TCEP,中文名为三(2-羧乙基)膦盐酸盐,是一种高效、无异味、不含硫醇基还原剂,可高效灭活核酸酶和防止多酚氧化,可代替 2-巯基乙醇,提高 RNA 的完整性和得率。

#### 方案. 细胞和动物软组织总 RNA 高通量提取

该方案采用 96 孔 RNA 结合板和 96 孔 gDNA 过滤板,可高通量地从 96 个≤5 x 10°个培养细胞和<20mg 动物软组织,如肝脏、脾脏、肾脏等样,以及≤100mg 常规的植物/真菌组织样品中提取高达 100μg 总 RNA。以下离心均在室温下进行。

#### A. 培养细胞的收集和裂解(1~5 x 10°个细胞)。

1. 加入适量的 Buffer RL 至细胞样品中, 打散细胞。

离心收集的细胞:弹打或涡旋松散细胞沉淀,根据细胞量加入适量的 Buffer RL,涡旋或用移液枪吸打打散细胞。

● ≤5 x 10<sup>6</sup>细胞:加入 500µl Buffer RL;

直接裂解:彻底吸弃培养液,向培养瓶或培养皿中加入适量的 Buffer RL。用移液枪吹打使细胞从壁上脱落,转移至 1.5ml 离心管中。

- 6 cm 直径的培养皿: 加入 500µl Buffer RL;
- 2. 涡旋混匀或最高速度振荡混匀 1 分钟, 然后按第 3 步进行操作。

#### B. 组织样品的裂解

正确的组织用量是获得理想 RNA 产量和纯度的保证。该试剂盒的组织用量可低至 O.1 mg, 而最大的组织用量则取决于样品中 RNA 的含量、蛋白质和杂质的含量。

- 肝脏含有大量蛋白质,组织用量≤10mg;
- 脾脏、胸胰组织含大量 DNA, 裂解液非常粘稠, 组织用量能太多≤10mg;

若处理的组织没有相关的信息,我们推荐第一次起始用量为 10mg,根据获得的结果再调整组织用量。不管何种情况,组织用量都不应超过 20mg。

- 1. 取组织样品,加入 Buffer RL,用合适工具进行匀浆,室温静置 3~5 分钟。
  - ≤20mg 动物软组织:加入 500µl Buffer RL 进行匀浆;
  - ≤20mg 难裂解组织(肌肉/皮肤): 用 400µl Buffer RL 匀浆肌肉类组织。取 350µl 匀浆液, 加入 150µl RNase Free Water 和 20µl Proteinase K(需另外订购), 颠倒混匀 6-8 次, 55℃温育 10 分钟。
  - <100mg 植物样品:用液氮将植物或真菌研磨成粉末,取 10~100mg 粉末至 1.5~2.0ml 预冷的离心管中,立即加入 550μl Buffer RL,涡旋 15 秒打散样品, 室温静置 3 分钟。
- 2. 14,000 x g 离心 5 分钟,按第 3 步进行操作。
- 3. 把 gDNA Filter Plate 装在 2ml 收集板中,把 500µl 细胞裂解液或组织上清液转移至 gDNA 过滤柱中。4,000~5,000 rpm 离心 5 分钟,丢弃 gDNA 过滤板。
- 4. 加入等倍体积 70% 乙醇至滤液中,贴上封口膜,颠倒混匀 6-8 次,短暂离心收集孔口的液滴。

操作过程中裂解液可能有损失,70%乙醇应按照裂解液的实际体积加入。处理肝脏样品时,用50%乙醇代替70%乙醇有利于提高产量。

- 5. 把 HiPure RNA Plate 在 1.6ml 收集板中。转移全部混合液至 RNA 结合板中。 4,000~5,000 rpm 离心 5 分钟。
- 把 RNA 结合板装在 1.6ml 收集板中。加入 700μl Buffer RW1 至结合板中。
  4,000~5,000 rpm 离心 5 分钟。
- 7. 把 RNA 结合板装在 1.6ml 收集板中。加入 700µl Buffer RW2(已用乙醇稀释)至结合板中, 4,000~5,000 rpm 离心 5 分钟。
  - Buffer RW2 在使用之前,必须用无水乙醇进行稀释。按瓶子标签指示进行稀释。
- 8. 把 RNA 结合板装在 1.6ml 收集板中。加入 700μl Buffer RW2(已用乙醇稀释)至结合板中。4,000~5,000 rpm 离心 5 分钟。
- 9. 把 RNA 结合板装在 2ml 收集板中, 4,000~5,000 rpm 离心 5 分钟以甩干柱子的基质。

- 10. 把 RNA 结合板装在 0.5ml 收集板中, 加入 60µl RNase Free Water 至柱子膜中央。室 温静置 3 分钟。4,000~5,000 rpm 离心 5 分钟。
- 11. **再加入 60µl RNase Free Water 至柱子膜中央。**室温静置 3 分钟。4,000~5,000 rpm 离心 5 分钟。
- 12. 弃去 RNA 结合板,贴上封口膜,把 RNA 保存于-80℃。

HiPure Total RNA 96 Kit 只能结合大于 200nt 的总 RNA。小于 200nt 的 RNA(约占 15-20%),包括 5S RNA,tRNA 以及其它小分子 RNA,在纯化过程中被去掉,可起到富集 mRNA 的作用。使用试剂盒得到的 RNA 产量,因不含小分子 RNA,比起其它方法(如 Trizoll)的获得的 RNA,产量会低 15-20%。

当 RNA 总量高于 10µg 时, OD260/230 一般都在 1.3-2.2; 当 RNA 总量在 5~10µg 时, A260/230 会在 0.7~2.0; 当 RNA 总量低于 3µg, A260/230 会低于 0.6。这是因为 Buffer RTL、RW1 含异硫氰酸胍,以及玻璃滤膜有吸水性或本底吸附。异硫氰酸胍在 230nm 有强烈吸光值,因此 A260/230 主要受该胍盐影响,而不是来源于样品。研发表明,低浓度异硫氰酸胍不影响反转录,定量 RT-PCR,二代测序等相关应用。出现 260/230 在 0.2-1.0 时,可以忽略并直接用于反转录等下游应用。在不堵塞柱子的情况下,适量提高样品用量和裂解液用量,提高核酸浓度(核酸总量>10µg)时,OD260/230 可以明显改善。