

组织/细胞 RNA/DNA 分提试剂盒

产品信息:

产品名称

产品编号

规格

组织/细胞 RNA/DNA 分提试剂盒

HRQ0282

50 T

产品描述:

本试剂盒设计用于快速从同一个动物细胞或者组织样品中同时提取分离基因组 DNA 和总 RNA。独特的裂解液迅速裂解细胞和灭活细胞 RNA/DNA 酶，然后裂解混合物 DNA/RNA 同时通过一个基因组 DNA 吸附柱，基因组 DNA 被吸附而 RNA 穿透滤过。DNA 吸附柱上基因组 DNA 经过一系列漂洗-离心后洗脱得到纯净基因组 DNA。滤过的 RNA 用乙醇调节结合条件后，RNA 在高离序盐状态下选择性吸附于 RNA 吸附柱上，再通过一系列快速的漂洗-离心洗脱得到纯净的 RNA。无苯酚、氯仿 DNA/RNA 快速提取技术基础上配合独家的分离技术同时得到的 RNA/基因组 DNA 纯度高，互不干扰。得到的 RNA 不需要 DNase 消化，可直接用于反转录 PCR、荧光定量 PCR 等实验。基因组 DNA 也可以直接用于下游的 Southern、酶切、PCR 等各种试验。

产品特点:

- 1.完全不使用有毒的苯酚，氯仿等试剂，也不需要乙醇沉淀等步骤。
- 2.快速，简捷，单个样品 RNA/基因组 DNA 分离提取操作一般可在 40 分钟内完成。
- 3.试剂盒的独家吸附柱和配方确保有效清除基因组 DNA 残留，一般情况下得到的 RNA 不需要

DNase 消化，可直接用于反转录 PCR、荧光定量 PCR 等实验。

4.多次柱漂洗确保 RNA/基因组 DNA 高纯度，可直接用于下游各种实验。2

产品组分：

试剂盒组分

保存

50T

平衡液

室温

10mL

Buffer RLT

室温

45mL

Buffer RW1

室温

45mL

第一次使用前请加入 11mL 无水乙醇

Buffer RPE

室温

11mL

第一次使用前请加入 44mL 无水乙醇

Buffer AW1

室温

20mL

第一次使用前请加入 13mL 无水乙醇

Buffer AW2

室温

20mL

第一次使用前请加入 45mL 无水乙醇

RNase-free H₂O

室温

10mL

gDNA 吸附柱和收集管

室温

50 套

RNA 吸附柱和收集管

室温

50 套

运输和保存方法:

- 1) 本试剂盒在室温储存 12 个月不影响使用效果。
- 2) 所有的溶液应该是澄清的，如果环境温度低时溶液可能形成沉淀，此时不应该直接使用，可在 37°C 水浴加热几分钟，即可恢复澄清。
- 3) 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 (15°C - 25°C) 进行。

4) 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。

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，如

Eppendorf 5415C 或者类似离心机。

2.样品处理量绝对不要超过基因组吸附柱 DA 和 RNA 吸附柱 RA 处理能力，否则造成 DNA 残留

或者产量降低。不同组织细胞种类 RNA/DNA 相差极大，例如胸腺脾脏 DNA 含量丰富，超过 5mg

就会超过柱子处理能力。COS 细胞 RNA 含量丰富，超过 3×10^6 细胞就会超过柱子吸附能力。

开始摸索实验条件时，如果不清楚样品 DNA/RNA 含量时宁可使用较少的样品处理量，如细胞不超

过 $3-4 \times 10^6$ ，组织不超过 10mg。将来根据样品试验情况增加或者减少处理量。

3.Buffer RLT、 Buffer AW1、 Buffer RW1 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，要用大量清水或者生理盐水冲洗。

4.预防 RNase 污染，应注意以下几方面：

1)经常更换新手套。因为皮肤经常带有细菌，可能导致 RNase 污染。

2) 使用无 RNase 的塑料制品和枪头避免交叉污染。

3)RNA 在 Buffer RLT 中时不会被 RNase 降解。但提取后继续处理过程中应使用不含 RNase 的塑

料和玻璃器皿。玻璃器皿可在 150°C 烘烤 4 小时，塑料器皿可在 0.5 M NaOH 中浸泡 10 分钟，

然

后用水彻底清洗，再灭菌，即可去除 RNase。

4) 配制溶液应使用无 RNase 的水。（将水加入到干净的玻璃瓶中，加入 DEPC 至终浓度

0.1% (v/v)，

37°C 放置过夜，高压灭菌。）

5. 关于 DNA 的微量残留：

一般说来任何总 RNA 提取试剂在提取过程中无法完全避免 DNA 的微量残留（DNase 消化也无法

法

做到 100% 无残留），本公司的组织/细胞 RNA/DNA 分提试剂盒，由于采取了本公司独特的缓

冲体

系和基因组 DNA 分离清除技术，大多数 DNA 已经被清除，不需要 DNase 消化，可直接用于

反转

录 PCR 和荧光定量 PCR。个别特殊情况如 DNA 含量过于丰富造成残留或者要进行严格的

mRNA

表达量分析荧光定量 PCR，我们建议在进行模板和引物的选择时：

1) 选用跨内含子的引物，以穿过 mRNA 中的连接区，这样 DNA 就不能作为模板参与扩增反应。

2) 选择基因组 DNA 和 cDNA 上扩增的产物大小不一样的引物对。

3) 将 RNA 提取物用无酶的 DNase I 处理以提高效果。本试剂盒还可以用于 DNase I 处理后的

RNA

清洁(cleanup), 请联系我们索取具体操作说明书。

4)在步骤去 Buffer RW1 漂洗前，直接在 RNA 吸附柱上进行 DNase I 处理。请联系我们索取

具体

操作说明书。

6.RNA 纯度及浓度检测：

完整性： RNA 可用普通琼脂糖凝胶电泳 (电泳条件：胶浓度 1.2%；0.5 ×TBE 电泳缓冲液；

150v，

15 分钟)检测完整性。由于细胞中 70%-80%的 RNA 为 rRNA，电泳后 UV 下应能看到非常明

显的

rRNA 条带。动物 rRNA 大小分别约为 5 kb 和 2kb，分别相当于 28S 和 18S rRNA。动物 RNA

样

品中最大 rRNA 亮度应为次大 rRNA 亮度的 1.5-2.0 倍，否则表示 RNA 样品的降解。出现弥

散片状

或条带消失表明样品严重降解。

纯度： OD260/OD280 比值是衡量蛋白质污染程度的参考指标。高质量的 RNA，OD260/OD280

读数 (10mMTris, pH7.5) 在 1.8-2.1 之间。OD260/OD280 读数受测定所用溶液的 pH 值影

响。

同一个 RNA 样品，假定在 10mM Tris，pH7.5 溶液中测出的 OD260/OD280 读数 1.8-2.1 之

间，

在水溶液中所测读数则可能在 1.5-1.9 之间，但这并不表示 RNA 不纯。

浓度： 取一定量的 RNA 提取物，用 RNase-free 水稀释 n 倍，用 RNase-free 水将分光光度

计调零，

取稀释液进行 OD260, OD280 测定，按照以下公式进行 RNA 浓度的计算：终浓度 (ng/μl)

=

(OD260) × (稀释倍数 n) × 40。

注：本产品仅作科研用途！

使用方法:

提示:

→第一次使用前请先在 Buffer RW1、 Buffer RPE、 Buffer AW1 和 Buffer AW2 中加入指定量

无水

乙醇!

→柱平衡：向吸附柱中加入 100μL 的平衡液，12,000 rpm 离心 1min，弃滤液，柱子备用

1.组织培养细胞

a.收集 10^7 悬浮细胞到一个 1.5ml 离心管，对于贴壁细胞，孔板培养可以直接裂解，细胞瓶培

养应

该先用胰蛋白酶消化后吹打下来收集。

b.13,000rpm 离心 10 秒 (或者 300 ×g 离心 5 分钟)，使细胞沉淀下来。**完全吸弃上清**，

留下细

胞团，注意不完全弃上清会稀释裂解液导致产量纯度降低。

c.轻弹管壁将细胞沉淀**完全松散重悬**，加 350μl (<math>< 5 \times 10^6</math> 细胞) 或 600μl (5×10^6-1×10

7 细胞)

Buffer RLT，吹打混匀后用手剧烈振荡 20 秒充分裂解。

d.匀浆：(处理细胞量极少时 <math>< 1 \times 10^5</math> 一般不需要，涡旋振荡一分钟匀浆)。用带钝针头的一次

性 1

ml(配 0.9mm 针头) 注射器剧烈抽打裂解物 10 次以上或直到得到满意匀浆结果(或者电动匀浆

30

秒), 可以剪切 DNA , 降低粘稠度防堵塞柱子和提高产量。

e.将裂解混合物或匀浆混合物全部加到 DNA 吸附柱上(吸附柱放在收集管内)。

f.立刻接**使用方法**项下 3。

2.动物组织 (例如鼠肝脑)

a.电动匀浆 : 新鲜组织用解剖刀迅速切成小碎块,加入 350 μ l(<20mg 组织)或者 600 μ l(20-30mg

组

织)的 Buffer RLT 后电动彻底匀浆 20-40 秒。

b.液氮研磨 +匀浆: 在液氮中研磨组织成细粉后 , 取适量组织细粉(20mg/30mg)转入装有 350

μ

l/600 μ l 组织 Buffer RLT 的 1.5ml 离心管中, 用手剧烈振荡 20 秒 , 充分裂解。用带钝针头的一

次性

1 ml(配 0.9mm 针头) 注射器剧烈抽打裂解物 10 次或直到得到满意匀浆结果(或者电动匀浆 30

秒),

可以剪切 DNA,降低粘稠度防堵塞柱子和提高产量。

c.将匀浆后裂解物 13 , 000rpm 离心 3 分钟,沉淀可能存在的裂解困难的碎片或者不溶物, 将裂解

物

上清全部加到 DNA 吸附柱上(吸附柱放在收集管内)。

d.立刻接**使用方法**项下 3。

3.立刻 14,000 rpm 离心 60 秒 , 保留滤过液 (RNA 在滤过液中) 。 DNA 吸附柱子(膜上吸

附有基

基因组 DNA) 短时间可存放 4°C 备用。

确保离心后液体全部滤过去，膜上没有残留，如有必要，可以加大离心力和离心时间。

以上步骤已经将 DNA 吸附在柱子上，RNA 过滤到滤过液中，下面步骤只需要对 RNA 和 DNA 进

行分别纯化。

以下步骤为提取 RNA 步骤：

4.用微量移液器较精确估计滤过液体积（通常为 350 μ l/600 μ l，滤过时候损失体积应该减去），加入

等体积的 70%乙醇（**请先检查是否已加入无水乙醇!**），此时可能出现沉淀，但是不影响提取过程，立即吹打混匀，不要离心。

5.立刻将混合物（每次小于 700 μ l，如果比较多可以分两次加入）加入一个 RNA 吸附柱 RA 中，（吸附柱放入收集管中）13,000 rpm 离心 30 秒，弃掉废液。

装滤过液体和乙醇混合物的 DNA 吸附柱的收集管，需要保留，将 DNA 吸附柱放回收集管保在 4°C，备用于步骤 11 开始的基因组 DNA 提取。

6.加 700 μ l 去 Buffer RW1，室温放置 1 分钟，12,000rpm 离心 30 秒，弃掉废液。

7.加入 500 μ l 的 Buffer RPE（**请先检查是否已加入无水乙醇!**），12,000 rpm 离心 30 秒，掉废

液。加入 500 μ l 的 Buffer RPE，重复一遍。

8.将 RNA 吸附柱放回空收集管中，13,000 rpm 离心 2 分钟，尽量除去 Buffer RPE，以 Buffer RPE 中残留乙醇抑制下游反应。

9.取出 RNA 吸附柱，放入一个无酶离心管中，根据预期 RNA 产量在**吸附膜的中间部位**加 30-50 无酶水（事先在 70-90°C 水浴中加热可提高产量），室温放置 1 分钟，12,000 rpm 离心 1 钟。

10.如果预期 RNA 产量>30µg,加 30-50µl 无酶水重复步骤 9, 合并两次洗脱液,或者使用第一洗脱液加回到吸附柱重复步骤一遍(如果需要 RNA 浓度高)。

洗脱两遍的 RNA 洗脱液浓度高,分两次洗脱合并洗脱液的 RNA 产量比前者高 15-30%,但是浓要低,用户根据需要选择。

以下步骤为提取 DNA 步骤:

11.在步骤 3 的 DNA 吸附柱上加入 500µL 的 Buffer AW1 ,12,000rpm 离心 30 秒 ,弃废液。

12.加入 700µL 的 Buffer AW2 (**请先检查是否已加入无水乙醇!**) , 12,000rpm 离心 30 秒 弃掉 废液。

13.加入 500µL 的 Buffer AW2 , 12,000rpm 离心 30 秒 , 弃掉废液。

14.将 DNA 吸附柱放回空收集管中 , 13,000rpm 离心 2 分钟 , 尽量除去漂洗液 , 以免漂洗液中残

留乙醇抑制下游反应。

15.取出 DNA 吸附柱 ,放入一个干净的离心管中 , **在吸附膜的中间部位**加 100µl 洗脱缓冲液 EB (洗脱缓冲液事先在 65-70°C水浴中预热效果更好) , 室温放置 3-5 分钟 , 12,000rpm 离心 1 分

钟。将得到的溶液重新加入离心吸附柱中 , 室温放置 2 分钟 , 12,000rpm 离心 1 分钟。

洗脱体积越大 , 洗脱效率越高 , 如果需要 DNA 浓度较高 , 可以适当减少洗脱体积 , 但是最小体积

不应少于 50µl , 体积过小降低 DNA 洗脱效率 , 减少 DNA 产量。

16.DNA 可以存放在 2-8°C , 如果要长时间存放 , 可以放置在 - 20°C。