

TRIzol 伴侣

产品组分

组分	R1071 (100 次)
溶液 RPI	36 ml
溶液 RW	24 ml
DEPC 处理水	20 ml
RNase-free 纯化柱	100 个
RNase-free 离心管	100 个
说明书	1 份

需要自备的溶液

- 无水乙醇

产品说明

TRIzol是经典的总RNA提取方法，为各家生物公司、实验人员提取RNA最常用的试剂。东盛生物在使用TRIzol提取的传统方法上，加以改进，推出TRIzol伴侣，简化操作步骤，可在更短时间内获得纯度更高的RNA。本产品可搭配各公司TRIzol及其他基于酸酚/异硫氰酸胍提取原理的RNA提取产品,包括TRIzol、TRIzol LS、TRI Reagent等，从动物组织、植物材料、各种微生物、培养细胞等中提取总RNA，所得总RNA纯度高，基本不含蛋白质及基因组DNA，提取的RNA可以直接用于Northern杂交、斑点杂交、mRNA纯化、体外翻译、RNA分解酶的保护分析、RT-PCR、构建cDNA文库等各种分子生物学实验。。

保存条件

室温保存。

注意事项

- 严防操作环境、使用的容器、耗材和试剂的RNase污染。操作过程中勤换手套。
- 使用本产品提取的RNA一般不含有DNA污染。在极少数情况下（与组织pH值等相关），如果有DNA污染而又必须去除，则可以用RNase-free的DNase处理样品。
- 请严格遵照操作步骤操作。
- 不同起始材料试剂用量及预期RNA产率。

操作步骤

第一次使用前应在**溶液 RPI**、**溶液 RW**中加入无水乙醇，加入量请参见瓶上标签。

1. 按 TRIzol 的使用手册进行总RNA提取到经氯仿处理得到上清液。
2. 缓慢加入0.5 倍体积无水乙醇，混匀（此时可能会出现沉淀）。将得到溶液和沉淀一起转入**纯化柱**中，4℃ 12,000 rpm (~13,400 ×g)离心30 s，若一次不能将全部溶液和混合物加入**纯化柱**，请分两次转入**纯化柱**中，4℃ 12,000 rpm (~13,400 ×g)离心30 s，弃掉收集管中的废液。
3. 向**纯化柱**中加入500 μl **溶液 RPI**（使用前请先检查是否已加入乙醇），4℃ 12,000 rpm (~13,400 ×g)离心30 s，弃废液。
4. 向**纯化柱**中加入500 μl **溶液 RW**（使用前请先检查是否已加入乙醇），室温静置2 min，4℃ 12,000 rpm (~13,400 ×g)离心30 s，弃废液。
5. 向**纯化柱** 中加入500 μl **溶液 RW**，室温静置2 分钟，4℃ 12,000 rpm (~13,400 ×g)离心30 s，去除残余液体。
6. 将**纯化柱**入2ml 收集管中，4℃ 12,000 rpm (~13,400 ×g)离心2 min，去除残余液体。
注意：此步骤目的是将**纯化柱**中残余的漂洗液去除，离心后将**纯化柱**在室温放置片刻，或置于超净工作台上通风片刻，以充分晾干。如果有漂洗液残留，可能会影响后续的RT等实验操作。
7. 将**纯化柱**转入一个新的离心管中，加30–100 μl RNase-free ddH₂O，室温放置2 min，4℃ 12,000 rpm (~13,400 ×g)离心2 min。
洗脱缓冲液体积不应少于**30 μl**，体积过小影响回收效率。且RNA应保存在**-70℃**，以防降解。
注意：如果想提高RNA得率，可重复上步操作一次，合并两次得到的溶液。