

NGzol plus 总 RNA 快速提取试剂盒

货号: NG325S 50次
NG325M 100次

试剂盒组成	50 次	100 次
裂解液 RL (4°C避光)	50 ml	100ml
RNA Extraction buffer	10 ml	20ml
去蛋白液 RE	25 ml	50ml
漂洗液 RW	10 ml	25ml
	第一次使用前按说明加指定量乙醇	
RNase-free H ₂ O	10 ml	20ml
RNase-free 吸附柱 RA	50 个	100 个
收集管 (2ml)	50 个	100 个

储存事项:

- 1.运输和储存均在室温下 (15°C - 25°C) 进行。裂解液 RL 可以常温运输，收到后 **4°C避光可长期保存，常温保存 3 个月也不影响使用质量。**
- 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:

改进的异硫氰酸胍/酚一步法 (NGzol 法) 裂解细胞和灭活 RNA 酶，加入 RNA Extraction buffer 后,溶液分为无色水相和粉红色有机相，RNA 存在水相中，吸取水相中的 RNA 过柱，利用硅胶膜离心柱特异吸附水相中的 RNA，再通过一系列快速的漂洗 - 离心的步骤，去蛋白液和漂洗液将细胞代谢物、蛋白等杂质去除，最后低盐的 RNase free water 将纯净 RNA 从硅基质膜上洗脱。

产品特点:

- 1.裂解能力强:裂解充分、速度快，单个样品 30 分钟内可完成。
- 2.操作可视化:溶液呈粉红色,便于分离水相。
- 3.提取纯度高: DNA 和蛋白质的污染最低。
- 4.多次漂洗去蛋白过程，提取 RNA 纯度更高。

注意事项

1. **第一次使用前请先在漂洗液RW瓶中加入指定量乙醇，加入后请及时打钩标记已加入乙醇，以免多次加入!**
2. 本试剂盒抑制RNA酶效果极佳，所有离心步骤如未加说明，均可在常温进行。
3. 裂解液RL和去蛋白液RE中含有刺激性有害化合物，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. 考虑到环保问题，本试剂盒不含有实验室常用试剂氯仿，使用前需要自备氯仿。
5. 常规的琼脂糖凝胶电泳和变性胶电泳均可以用来分析RNA的质量。好的RNA产物在电泳后应该可以看到明显的二条优势核糖体RNA带，分别为~5Kb (28S)，~2Kb (18S)，条带亮度比值约为2: 1。有时候也可以看到~0.1kb和0.3Kb(5S, tRNA)带。但有时候根据不同的物种如某些植物组织可以看到4, 5条带也属于正常现象，如果RNA未成熟的前体或者不均一核RNA、小核RNA提取出来也可能看到介于7Kb和15Kb之间的不连续的高分子量条带。
6. 检测OD₂₆₀/OD₂₈₀吸光度比值时，如需稀释RNA样品应该用TE (PH 8)，如果用水稀释后检测，由于一般水离子强度和PH值低，会使OD₂₈₀升高，从而使比值降低。
7. 加入裂解液RL匀浆后，加氯仿前，样品可在 -60°C-70°C 保存一个月以上。

操作步骤：（实验前请先阅读注意事项）

⇒ **提示：第一次使用前请先在漂洗液 RW 瓶中加入指定量无水乙醇!**

1. 匀浆处理

1. 组织

将组织在液氮中磨碎，每50~100 mg组织加1 ml 的裂解液RL后匀浆。组织样品容积不能超过RL容积的10%。

2. 单层生长的细胞

直接往直径3.5 cm的培养板中加入1 ml 的RL溶解细胞，并用移液枪轻轻吹打混匀。依据培养板的面积而不是依据细胞的数量来决定所需的RL量（每10 cm²加1 ml）。一般情况下，普通大小的细胞培养瓶，加入1 ml的RL，迅速轻摇使RL充分和瓶底所有细胞接触裂解细胞并灭活RNA酶，轻轻用移液枪反复吹打混匀。当RL量不足时可导致抽提的RNA中污染有DNA。

3. 悬浮生长的细胞

通过离心来沉淀细胞，小心弃上清。每5~10×10⁶的动物细胞，植物细胞加1ml的RL。在RL试剂中用移液枪反复吹打裂解细胞。在加入RL前应避免洗涤细胞，否则会增加mRNA降解的可能性。

2. 将匀浆样品剧烈震荡混匀，在15 -30°C条件下孵育5分钟以使核蛋白体完全分解。

3. **可选步骤：**4°C 12,000 rpm 离心10 min，小心取上清转入一个新的RNase free的离心管中。当样品富含蛋白质、脂肪、多糖或是细胞外物质例如肌肉、脂肪组织或植物的块茎部分时可能需要一额外的分离步骤。匀浆化后在2~8°C 12,000 rpm离心10 min，移除匀浆中不溶解的物质，余下的沉淀中包含有细胞外膜、多糖、以及高分子量DNA，而上层的超浮游物含有RNA。

4. 每1ml RL加0.2ml RNA Extraction buffer，盖紧样品管盖，剧烈振荡15 sec并将其在室温下孵育3 min。

5. 于4°C 12,000 rpm 离心10 min，样品会分成三层：下层有机相，中间层和上层无色的水相，RNA存在于水相中。水相层的容量大约为所加RL体积的50%，把水相小心转移到新管中（不要触碰中间层），记录水相体积。

6. 加入水相体积一半也就是0.5倍体积的无水乙醇，混匀（此时可能会出现沉淀）。得到的溶液和可能沉淀一起转入吸附柱RA中（吸附柱套在收集管内，若一次不能将全部溶液和混合物加入吸附柱RA中，请分两次转入吸附柱RA中。），12,000 rpm 离心45 sec，弃废液，将吸附柱重新套回收集管。

7. 加 500 µl 去蛋白液 RE，12,000 rpm 离心 45 sec，弃废液。

8. 加入500 µl漂洗液RW（**请先检查是否已加入无水乙醇!**），12,000 rpm 离心45 sec，弃废液。

9. 重复步骤8一次。

10. 将吸附柱RA放回空收集管中，13,000 rpm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。

11. 取出吸附柱RA，放入新RNase free离心管中，根据预期RNA产量**在吸附膜的中间部位**加50-80 µl RNase free water，室温放置2 min，12,000 rpm 离心1 min。如果需要较多RNA，可将得到的溶液重新加入离心吸附柱中，离心1 min，或者另外再加30 µl RNase free water，离心1 min，合并两次洗脱液。

洗脱体积越大，洗脱效率越高，如果需要 RNA 浓度较高，可以适当减少洗脱体积，但是最小体积最好不少于 30 µl，体积小降低 RNA 洗脱效率，减少 RNA 产量。