



Toll-free:400-611-2007

Order:010-62617225 62979301

Email:zomanbio@126.com

Http://www.zomanbio.com



版本: 2025/08/19

GREENspin

超快动物组织/细胞RNA提取试剂盒

GREENspin Fast Animal Tissue/Cell Total RNA Kit

Catalog # ZP441

试剂盒组成	ZP441-1 50T	ZP441-2 100T
裂解液TCR	40ml	80ml
50×DTT	800μl×2	800μl×4
去蛋白液CR	40ml	80ml
漂洗液RW	15ml×2	15ml×4
RNase-free ddH ₂ O	10ml	20ml
gDNA过滤柱	50T	100T
RNA吸附柱	50T	100T
2ml收集管	100T	200T
说明书	1份	1份

储存条件:

室温保存一年以上。试剂盒附带的50×DTT 4°C运输和-20°C保存；其它组分室温运输和保存。

实验室使用，仅用于科研

北京庄盟国际生物基因科技有限公司
Beijing Zoman Biotechnology Co.,Ltd.



适用范围

动物组织、培养细胞。

自备材料

无水乙醇、1.5ml RNase-free离心管、RNase-free枪头等。

产品介绍

本产品用于从动物组织、细胞提取总RNA。独特的裂解液TCR迅速裂解样本并灭活RNA酶，裂解产物通过gDNA过滤柱有效地去除杂质和gDNA，滤液中的RNA经过乙醇调节上柱条件，高效地结合到RNA吸附柱，经过漂洗和洗脱，得到的总RNA纯度高，gDNA残留少，无蛋白和其他杂质污染，可用于RT-PCR、Real-Time PCR、芯片分析等多种下游实验。

产品特点：

- 绿色无毒：避免了使用酚/氯仿等有毒有害试剂。
- 操作便捷：提取步骤少，整个操作流程仅需10min。

注意事项：

1. 试剂盒首次使用前，请按照瓶上标签在漂洗液RW中加入无水乙醇，并标注。
2. 使用前请检查溶液中是否有晶体析出，如有，请放置于42°C水浴，直至晶体完全溶解。
3. 常规实验操作，动物组织样品应在10mg-30mg，培养细胞数量应在 5×10^5 - 5×10^6 ，肝脏、肾脏等核酸含量丰富的组织，肌肉、心脏等富含肌纤维的组织，样品量不超过10mg，否则可能导致gDNA残留、堵柱或者纯度下降。
4. 组织样本，建议采用液氮研磨；若采取匀浆处理，应注意匀浆充分，否则会降低RNA产量，匀浆过程中为防止RNA的降解，应避免升温。
5. 建议使用新鲜样本，若不能及时提取，应将样本冻存在-80°C或者液氮中，并避免反复冻融；或者将样本在裂解液TCR中匀浆，置于-80°C保存。
6. 按照RNA提取实验要求，保持RNase-free的环境，所有试剂耗材均需RNase-free。
7. 所有操作，均在常温下进行。

操作流程:

首次使用试剂盒:

1. 请按照瓶上标签在漂洗液RW中加入无水乙醇，并标注。
2. 每1ml裂解液TCR中加入20μl的50×DTT。此时裂解液TCR可以在室温下放置2个月，4°C可以放置1年；为确保更好的提取效果，也可在6个月后，补加同等体积的50×DTT。

裂解样本

动物组织

- a. 组织匀浆:取10-30mg组织，加入500μl裂解液TCR(肝组织加入350μl裂解液TCR)，用一次性研磨棒或者电动匀浆器进行匀浆，直至无明显的组织团块。

注:建议冰上匀浆，避免升温导致RNA降解。

- b. 液氮研磨:取10-30mg组织，加入液氮预冷好的研钵中研磨，研磨过程中要保持一定的液氮。将研磨好的粉末加入到500μl裂解液TCR(肝组织加入350μl裂解液TCR)，涡旋振荡直至粉末完全消失。

▲裂解后的样本转入RNA提取步骤，或者置于-80°C保存，后续再转入RNA提取。

培养细胞

- a. 贴壁细胞:吸弃培养基后，直接加入适量的裂解液TCR(能够完全覆盖细胞，每5cm²面积加入500μl裂解液TCR)，枪头吸打直至细胞完全消化；或者用胰酶消化后离心收集细胞，吸弃上清，加入裂解液TCR，枪头吸打直至细胞完全消化。

举例:6孔板底面积为9.6cm²，每孔加750μl裂解液TCR；12孔板底面积为4.5cm²，每孔加入500μl裂解液TCR。

- b. 悬浮细胞:离心收集细胞，吸弃上清，加入裂解液TCR，枪头吸打直至细胞完全消化。

注:每<5×10⁶个细胞中加入500μl裂解液TCR。

▲裂解后的样本转入RNA提取步骤，或者置于-80°C保存，后续再转入RNA提取。

RNA提取

1. 将裂解后的样本加入到gDNA过滤柱中(gDNA柱放入收集管中)，12,000 rpm离心1min，弃掉gDNA过滤柱，**保留滤液**。
2. 计量滤液体积，向滤液中加入0.5倍体积的无水乙醇(肝组织样本，加入1倍滤液体积的50%乙醇)，充分混匀。

注:一般情况下，滤液体积即为样本裂解使用的裂解液TCR体积；若存在堵柱等没有完全过滤的情况下，需准确计量滤液体积。



3. 混合液(每次小于750μl, 分多次加入)加入到RNA吸附柱中(RNA柱放入收集管中), 12,000 rpm离心1min, 弃滤液。
 4. 向吸附柱加入700μl 去蛋白液CR, 12,000 rpm离心30 sec, 弃滤液。
 5. 向吸附柱加入700μl 漂洗液RW, 12,000 rpm离心30 sec, 弃滤液。
 6. 向吸附柱加入500μl 漂洗液RW, 12,000 rpm离心30 sec, 弃滤液。
 7. 将吸附柱放回收集管中, 12,000 rpm空离心2min。
 8. 取出吸附柱, 放入一个新的RNase-free 1.5ml离心管中, 在柱膜的中间部位悬空滴加50-200μl的RNase-free ddH₂O, 室温静置1min, 12,000 rpm离心1min。
- 注:如果RNA得率不理想, 可尝试以下的方式提高RNA的回收效率:
- a) RNase-free ddH₂O 65°C预热;
 - b) 延长静置时间至2-5min;
 - c) 进行二次洗脱。
9. 弃吸附柱, 洗脱的Total RNA, 可直接用于下游实验或者-80°C保存。

Q&A

问题	可能原因	解决方案
RNA降解	样本保存不当	选择新鲜或未反复冻融的样本
	样本选择不当	海洋动物组织如比目鱼、蛤蜊等提取效果不佳
	电泳环境污染	确保电泳槽、琼脂糖凝胶和缓冲液等进行RNase-free处理
	洗脱液污染	更换新的RNase-free ddH ₂ O
gDNA污染	样本投入量过多	样本投入量不超过说明书要求的量, 富含DNA的组织如肝脏等需减少样本量
	研磨仪处理样本	实验发现, 研磨仪处理液氮冷冻后的样本, 可能会导致DNA的残留
	下游实验要求严格	采用DNase I柱上消化(ZP430)
吸附柱堵塞	样本投入量过多	减少样本投入量, 适当增加裂解液TCR量
	样本富含肌纤维	适当增加裂解液TCR量, 采用液氮研磨, 并增加研磨精细度
	研磨/匀浆不充分	充分研磨/匀浆, 或者先12,000 rpm离心5min, 取上清上柱
RNA产量低	研钵投入量过少	增加样本投入量, 或者增加洗脱效率
	研磨/匀浆不充分	充分研磨/匀浆, 延长裂解时间
	洗脱不当	RNase-free ddH ₂ O应加至吸附柱膜上; 增加洗脱效率
RNA纯度低	盐离子残留	沿吸附柱管壁四周加入加入漂洗液RW, 或者增加1次漂洗步骤
	乙醇未挥发完全	提取步骤8, 将吸附柱放入到离心管后, 开盖放置2min, 充分挥发掉乙醇