

版本号: DP151216

DNA/RNA Isolation Kit

DNA/RNA共提取试剂盒

(离心柱型)

目录号: DP422

产品内容

产品组成	DP422 (50 preps)
裂解液RLplus (Buffer RLplus)	30 ml
去蛋白液RW1 (Buffer RW1)	40 ml
漂洗液RW (Buffer RW)	12 ml
RNase-Free ddH ₂ O	15 ml
缓冲液GD (Buffer GD)	13 ml
漂洗液PW (Buffer PW)	15 ml
洗脱缓冲液TB(Buffer TB)	15 ml
RNase-Free吸附柱CR3 (含2 ml收集管) (RNase-Free Spin Column CR3 in a 2 ml Collection Tube)	50 套
DNA吸附柱 CB3 (Spin Columns CB3)	50个
RNase-Free离心管 (1.5 ml) (RNase-Free Centrifuge Tubes 1.5 ml)	100个
RNase-Free离心管 (2 ml) (RNase-Free Centrifuge Tubes 2 ml)	50个
RNase-Free收集管 (2 ml) (RNase-Free Collection Tubes 2 ml)	50个

选配试剂

DNaseI (目录号: RT411)

储存条件

加入 β -巯基乙醇的裂解液RLplus 4°C可放置一个月; 其他试剂室温 (15-25°C) 保存一年。

产品简介

本试剂盒可从培养的动物细胞或者组织中快速同步提取DNA和总RNA, 可同时处理大量不同样品。40-50 min内即可完成反应, 提取的DNA和总RNA纯度较高, 可用于PCR和RT-PCR等多种分子生物学下游实验。

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在裂解液RLplus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 h, 塑料器皿可在0.5 M NaOH中浸泡10 min, 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), 放置过夜, 高压灭菌。)

使用前注意事项

1. 操作前在RLplus中加入 β -巯基乙醇至终浓度为1%, 如1 ml RLplus中加入10 μ l β -巯基乙醇。此裂解液最好现用现配。配好的RLplus 4°C可放置一个月, 裂解液RLplus在储存时可能会形成沉淀, 如果有沉淀出现, 请加热至56°C溶解并平衡至室温后使用。
2. 第一次使用前应在漂洗液RW、PW和缓冲液GD中加入无水乙醇, 加入量请参见瓶上标签。
3. 以下操作如非指明, 均在室温下进行。
4. 对于某些敏感的RNA应用实验可能需要完全去除DNA, 可以参照DNase I 消化流程在柱上进行。

一. 从培养细胞中同时提取DNA和总RNA

1. 收集细胞:

悬浮细胞的收集（收集细胞数量请不要超过 1×10^7 ）：估计细胞数量， $300 \times g$ 离心5 min，将细胞收集到离心管中，仔细吸除所有培养基上清。

单层贴壁细胞的收集（收集细胞数量请不要超过 1×10^7 ）：可直接在培养容器中裂解（容器直径不超过10cm），或者使用胰蛋白酶处理后离心收集细胞沉淀。（在摇瓶中培养的单层贴壁细胞通常采用胰蛋白酶处理的方法。）

1) 直接裂解法：确定细胞数量，彻底吸除细胞培养基上清，立即进行第2步裂解步骤。

2) 胰蛋白酶处理法：确定细胞数量，吸除培养基，用PBS洗涤细胞，吸除PBS，向细胞中加入含有0.10-0.25%胰蛋白酶的PBS处理细胞，当细胞脱离容器壁时，加入含有血清的培养基失活胰蛋白酶，将细胞溶液转移至RNase-Free的离心管中， $300 \times g$ 离心5 min，收集细胞沉淀，仔细吸除所有上清。

注意：收集细胞时一定要将细胞培养液去除干净，否则会导致裂解不完全，影响RNA与吸附柱的结合，造成RNA的产量降低。

2. 裂解处理

对于离心得到的细胞沉淀：轻弹离心管底部，使细胞沉淀松散，加入适量裂解液RLplus（见下表，使用前请先检查是否已加入 β -巯基乙醇），涡旋震荡30 sec。

沉淀细胞数量	裂解液RLplus (μ l)
$<5 \times 10^6$	350
$5 \times 10^6 - 1 \times 10^7$	600

对于直接裂解的细胞：RLplus（见下表，使用前请先检查是否已加入 β -巯基乙醇），将细胞裂解液转移至离心管中，涡旋震荡30 sec。

容器直径 (cm)	裂解液RLplus (μ l)
<6	350
6-10	600

-
3. 将所有溶液转移至DNA吸附柱CB3 (吸附柱CB3放在2 ml RNase-Free离心管中), 12,000 rpm (~13,400×g) 离心30-60 sec, 收集滤液。将吸附柱CB3放在收集管中室温或4°C放置至后续提取DNA。

总RNA提取

4. 向滤液中加入1倍体积70%乙醇 (通常为350 μl或600 μl), 混匀 (此时可能会出现沉淀), 得到的溶液和沉淀一起转入吸附柱CR3中 (吸附柱CR3放入收集管中), 12,000 rpm (~13,400×g) 离心30-60 sec, 倒掉收集管中的废液, 将吸附柱CR3放回收集管中。

注意: 配制70%乙醇时请使用RNase-Free ddH₂O, 如果滤液体积有所损失, 请相应减少70%乙醇用量。将溶液和沉淀转移至吸附柱CR3时, 如果体积大于吸附柱容量, 可以分两次完成。

5. 向吸附柱CR3中加入700 μl 去蛋白液RW1, 12,000 rpm (~13,400×g) 离心30-60 sec, 倒掉收集管中的废液, 将吸附柱CR3放回收集管中。
6. 向吸附柱CR3中加入500 μl 漂洗液RW (使用前请先检查是否已加入乙醇), 室温静置2 min, 12,000 rpm (~13,400×g) 离心30-60 sec, 倒掉收集管中的废液, 将吸附柱CR3放回收集管中。
7. 重复步骤6。
8. 12,000 rpm(~13,400×g)离心2 min, 倒掉废液。将吸附柱CR3置于室温放置数 min, 以彻底晾干吸附材料中残余的漂洗液。

注意: 此步骤目的是将吸附柱中残余的漂洗液去除, 离心后将吸附柱CR3在室温放置片刻, 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。

9. 将吸附柱CR3转入一个新的1.5 ml RNase-Free离心管中, 加入100 μl RNase-Free ddH₂O 室温放置2 min, 12,000 rpm (~13,400×g) 离心2 min, 得到RNA溶液。

注意: 洗脱缓冲液体积不应少于30 μl, 体积过小影响回收效率。RNA溶液请于-70°C保存。

基因组DNA提取

10. 向DNA吸附柱CB3中加入500 μl 缓冲液GD (使用前请先检查是否已加入乙醇), 12,000 rpm ($\sim 13,400 \times g$) 离心30-60 sec, 倒掉收集管中的废液, 将吸附柱CB3放回收集管中。
11. 向吸附柱CB3中加入500 μl 漂洗液PW (使用前请先检查是否已加入乙醇), 室温静置2 min, 12,000 rpm ($\sim 13,400 \times g$)离心30-60 sec, 倒掉收集管中的废液, 将吸附柱CB3放回收集管中。
12. 重复步骤11。
13. 12,000 rpm($\sim 13,400 \times g$)离心2 min, 倒掉废液。将吸附柱CB3置于室温放置数分钟, 以彻底晾干吸附材料中残余的漂洗液。
注意: 此步骤目的是将吸附柱中残余的漂洗液去除, 离心后将吸附柱CB3在室温放置片刻, 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。
14. 将吸附柱CB3转入一个新的1.5ml RNase-Free离心管中, 加入100 μl 洗脱缓冲液TB, 室温放置2 min, 12,000 rpm ($\sim 13,400 \times g$) 离心2 min, 得到DNA溶液。

二、从动物组织中同步提取DNA和总RNA

1. 匀浆处理:

切割小块组织加入适量裂解液RLplus (见下表, 使用前请先检查是否已加入 β -巯基乙醇), 用电动或玻璃匀浆器将组织彻底研磨。涡旋震荡30 sec。

起始组织量	裂解液RLplus (μl)
10-20mg	350
$\geq 20\text{mg}$	600

注意: 组织量一定不要超过30 mg, 否则将导致RNA得率和质量下降。

2. 12,000 rpm($\sim 13,400 \times g$)离心3-5 min, 小心吸取上清至DNA吸附柱CB3 (吸附柱CB3放在2 ml离心管中), 12,000 rpm($\sim 13,400 \times g$) 离心30-60 sec, 收集滤液。将吸附柱CB3放在收集管中室温或4 $^{\circ}\text{C}$ 放置至后续提取DNA。

总RNA提取

3. 向滤液中加入1倍体积70%乙醇（通常为350 μ l或600 μ l），混匀（此时可能会出现沉淀）。

注意：配制70%乙醇时请使用RNase-Free ddH₂O，如果滤液体积有所损失，请相应减少70%乙醇用量。

4. 得到的溶液和沉淀一起转入吸附柱CR3中（吸附柱CR3放入收集管中），12,000 rpm(~13,400 \times g)离心30-60 sec，倒掉收集管中的废液，将吸附柱CR3放回收集管中。

注意：将溶液和沉淀转移至吸附柱CR3时，如果体积大于吸附柱容量，可以分两次完成。

5. 向吸附柱CR3中加入700 μ l 去蛋白液RW1，12,000 rpm(~13,400 \times g)离心30-60 sec，倒掉收集管中的废液，将吸附柱CR3放回收集管中。

6. 向吸附柱CR3中加入500 μ l 漂洗液RW（使用前请先检查是否已加入乙醇），室温静置2 min，12,000 rpm(~13,400 \times g)离心30-60 sec，倒掉收集管中的废液，将吸附柱CR3放回收集管中。

7. 重复步骤6。

8. 12,000 rpm(~13,400 \times g)离心2 min，倒掉废液。将吸附柱CR3置于室温放置数分钟，以彻底晾干吸附材料中残余的漂洗液。

注意：此步骤目的是将吸附柱中残余的漂洗液去除，离心后将吸附柱CR3在室温放置片刻，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。

9. 将吸附柱CR3转入一个新的1.5 ml RNase-Free离心管中，加入30-100 μ l RNase-Free ddH₂O室温放置2 min，12,000 rpm(~13,400 \times g)离心2 min，得到RNA溶液。

注意：洗脱体积不应少于30 μ l，体积过小影响回收效率。RNA溶液请于-70 $^{\circ}$ C保存。

基因组DNA提取

10. 向DNA吸附柱CB3中加入500 μ l 缓冲液GD（使用前请先检查是否已加入乙醇），12,000 rpm(~13,400 \times g)离心30-60 sec，倒掉收集管中的废液，将吸附柱CB3放回收集管中。

-
11. 向吸附柱CB3中加入500 μl 漂洗液PW (使用前请先检查是否已加入乙醇), 室温静置2 min, 12,000 rpm ($\sim 13,400 \times g$) 离心30-60 sec, 倒掉收集管中的废液, 将吸附柱CB3放回收集管中。
 12. 重复步骤11。
 13. 12,000 rpm ($\sim 13,400 \times g$)离心2 min, 倒掉废液。将吸附柱CB3置于室温放置数分钟, 以彻底晾干吸附材料中残余的漂洗液。
注意: 此步骤目的是将吸附柱中残余的漂洗液去除, 离心后将吸附柱CB3在室温放置片刻, 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。
 14. 将吸附柱CB3转入一个新的1.5 ml RNase-Free离心管中, 加入30-100 μl 洗脱缓冲液TB, 室温放置2 min, 12,000 rpm ($\sim 13,400 \times g$) 离心2 min, 得到DNA溶液。

DNase I 消化流程 (可选)

DNase I储存液的配制: 将DNase I干粉(1500 U)溶解在550 μl RNase-Free ddH₂O中, 轻柔混匀, 分装后-20 $^{\circ}\text{C}$ 贮存(可保存9个月)。

注意: 从-20 $^{\circ}\text{C}$ 融化后的DNase I储存液保存于4 $^{\circ}\text{C}$ (可保存6周), 不要再次冻存。

1. 按照RNA提取流程1-4步进行提取。
2. 向吸附柱CR3中加入350 μl 去蛋白液RW1, 12,000 rpm ($\sim 13,400 \times g$) 离心30-60 sec, 弃废液, 将吸附柱放回收集管中。
3. DNase I工作液的配制: 取10 μl DNase I 储存液放入新的1.5 ml RNase-Free离心管中, 加入70 μl RDD溶液, 轻柔混匀。
4. 向吸附柱CR3中央加入80 μl 的DNase I工作液, 室温放置15 min。
5. 向吸附柱CR3中加入350 μl 去蛋白液RW1, 12,000 rpm ($\sim 13,400 \times g$) 离心30-60 sec, 弃废液, 将吸附柱放回收集管中。
6. 按照RNA提取流程6-9步进行提取。

浓缩国际权威精华， 铸就TIANGEN优秀品质！

TIANGEN为您提供国际化标准的生物学产品和服务

- PCR、RT-PCR系列
- 核酸DNA、RNA分离纯化系列
- DNA分子量标准
- 克隆载体、感受态细胞
- 细胞生物学产品
- 蛋白分子量标准
- 蛋白质染色、检测及定量相关产品