

操作手册

DNA 甲基化修饰试剂盒

Catalog No. TR159-50 (50 次反应)

Highlights

- 可从 3ml 以内的血清/血浆或其它液体样品中提取到高纯度的游离 RNA。
- 获得的 RNA 产量高、纯度好，可以直接用于高通量测序等分子生物学实验。
- 和同类产品比较，该试剂盒的结合体系最多可回收到 515x microRNA。

产品组成:

试剂盒组成	保存	50 次
蛋白酶 K	-20°C (混匀之后)	3x20 mg
蛋白酶 K 保存液	室温	3 x 1.2 ml
游离 RNA 消化液	室温	50 ml
游离 RNA 结合液	室温	100 ml
RNA 回收液	室温	10 ml
RNA 洗涤液 1	室温	50 ml
RNA 洗涤液 2	室温	12 ml
DNase/RNase-free 水	室温	4 ml
1 号柱	室温	50 个
25ml 漏斗	室温	50 个
3 号柱 Y(黄色)	室温	50 个
收集管 (2ml)	室温	100 个

Note –售出后一年内产品质量是可以保证。试剂已经过大量的常规检测来保证其可操作性。此产品仅供研究并且需要由专业人员来使用。试剂盒中的部分试剂是有刺激性的。请带好手套和防护眼镜。

特性:

- **样品种类:** 最多 3ml 的血清, 血浆, 羊水, 脑脊液 (CSF), 尿液等液体样本。
- **纯度:** 获得的游离 RNA 可以直接用于 qPCR ,高通量测序等各种分子生物学实验。
- **片段大小:** RNA \geq 17nt。
- **产量:** 本试剂盒针对无细胞的游离核酸提取经过优化, 总量根据不同的样品个体差异可能会比较大。一般从 1ml 的血清或血浆中提取到游离 RNA 的量在 1-100 ng。

- **需要的仪器设备:** 水浴锅或者金属浴。微型离心机，负压多联器或立式离心机。
- **操作时间:** 一般 30-45 分钟可以处理 10 个样品。样品消化步骤需要 2 个小时。

试剂制备:

1. 使用前需要添加1040 μ l蛋白酶K保存液到蛋白酶K (20mg)里。蛋白酶K的终浓度约为20mg/ml。混匀之后放在-20 $^{\circ}$ C保存
2. 使用前需要添加48 ml 95-100%的无水乙醇到12ml的**RNA洗涤液2**。

操作步骤:

所有的离心步骤均在 $\geq 12,000 \times g$ 的离心力下离心 30 秒除非特殊说明。

一般常温（20-30 $^{\circ}$ C）进行以下操作步骤。

1. 在 $\geq 12,000 \times g$ 的离心力下离心样品15分钟来去除细胞杂质和沉淀。
2. 按照每200 μ l样品（血浆，血清或其他生物液体样品）添加 200 μ l游离RNA消化液，放入一个15ml的离心管，混匀。如果样品体积 ≥ 1.5 ml，则需要使用50ml的离心管。
3. 按照每200 μ l样品添加10 μ l的蛋白酶K溶液，涡旋混匀10秒，37 $^{\circ}$ C下孵育2小时。
4. 添加1体积的游离RNA结合液到消化的样品中并且涡旋混匀10秒。（例如400 μ l结合液到410 μ l的消化样品中。）
5. 添加1.5倍体积的100%的异丙醇到步骤4中的混合物中，涡旋混匀10秒。
（例如1.2ml的异丙醇到810 μ l的混合物中。）

快速操作表格

样品体积	200 μ l	500 μ l	1 ml	3 ml (最大)
游离 RNA 消化液	200 μ l	500 μ l	1 ml	3 ml
蛋白酶 K	10 μ l	25 μ l	50 μ l	150 μ l
涡旋混匀并且在 37 $^{\circ}$ C 下孵育 2 小时				
游离 RNA 结合液	400 μ l	1 ml	2 ml	6 ml
100%异丙醇	1.2ml	3 ml	6 ml	18 ml
总体积	2 ml	5 ml	10 ml	30 ml

*如处理 3ml 样品，试剂盒组件不够需要额外订购。

6. 将 25ml 漏斗套到 3 号柱 Y(黄色)内，连接紧密后放置在负压多连器上。
7. 倒入上述步骤 6 的混合液，打开真空开关使液体完全通过柱子。确保液体完全通过柱子并且没有残留液体下流后，关闭真空泵并拔掉连接的 25ml 漏斗。
8. 倒入 600 μ l RNA 洗涤液 1 到柱子上，打开真空开关，让液体完全通过 3 号柱 Y(黄色)，关闭真空泵。
9. 将 3 号柱 Y(黄色)套在 2ml 收集管上，然后放置在台式离心机上全速离心 2 分钟以去除液体残留，然后将 3 号柱 Y(黄色)套在一个干净的 1.5ml 离心管内。
10. 添加 200 μ l 的 RNA 回收液到 3 号柱 Y(黄色)中，室温放置 3 分钟，离心，**保存滤出液**。
11. 添加 300 μ l 无水乙醇（95-100%）到滤出液中，混匀
12. 将 1 号柱套在一个新的 2ml 收集管上。添加上述混合物到柱中，离心去除滤出液。
14. 添加 400 μ l 的 RNA 洗涤液 1，离心去除滤出液。
15. 添加 700 μ l 的 RNA 洗涤液 2，离心去除滤出液。
16. 添加 400 μ l 的 RNA 洗涤液 2 到 1 号柱中，离心 2 分钟完全去除柱子上残留的液体，将 1 号柱转移到一个干净的离心管内。
17. 添加 15 μ l 的 DNase/RNase-free 水到柱基质上，放置 2 分钟然后离心来洗脱游离 DNA 或游离 RNA。

附录1：处理保存在DNA/RNA Shield™保护剂中的样品

对于保存在DNA/RNA Shield™保护剂(货号TR120)中的无细胞生物样品。采用下述改进的步骤进行操作。

1. 每1ml的DNA/RNA Shield溶液的样品添加25 μ l的蛋白酶K溶液，涡旋混匀10秒，37℃下孵育2小时。
(例如：500 μ l的无细胞体液，500 μ l的DNA/RNA Shield保护剂，25 μ l蛋白酶K)
2. 添加1体积的游离RNA消化液到上述消化的样品中并且涡旋混匀10秒。
(例如1ml游离RNA结合液到1ml的消化样品中)
3. 添加1体积的游离RNA结合液到到步骤2的混合物中并且涡旋混匀10秒。
(例如2ml游离RNA结合液到2ml的混合物中)
4. 添加1.5倍体积的100%的异丙醇到步骤3中的混合物中，涡旋混匀10秒。
(例如6ml的100%异丙醇到4ml的混合物中)

快速操作表格

样品体积(含保护剂)	200 μ l	500 μ l	1 ml	3 ml (最大)
蛋白酶 K	5 μ l	12.5 μ l	25 μ l	75 μ l
涡旋混匀并且在 37°C 下孵育 2 小时				
游离 RNA 消化液	200 μ l	500 μ l	1 ml	3 ml
游离 RNA 结合液	400 μ l	1 ml	2 ml	6 ml
100%异丙醇	1.2ml	3 ml	6 ml	18 ml
总体积	2 ml	5 ml	10 ml	30 ml

6. 接下来按照主操作步骤的第 6 步进行游离 RNA 提取。

附录 2: 游离核酸血液保存管

本试剂盒兼容我公司游离核酸血液保存管（货号 TS002）或其他公司同类产品如 streck。

1. 在 $\geq 12,000 \times g$ 的离心力下离心样品 15 分钟来去除细胞杂质和沉淀。
2. 按照每 200 μ l 样品（血浆，血清或其他生物液体样品）添加 200 μ l 游离 RNA 消化液，放入一个 15ml 的离心管，混匀。如果样品体积 ≥ 1.5 ml，则需要使用 50ml 的离心管。
3. 接下来按照主操作步骤的第 3 步进行游离 RNA 提取。