

常见问题

1. DNA 产量低

- 样品 DNA 含量低: 处理无细胞的体液时可用超滤柱浓缩至 250 μ L。
- 加入 Buffer AL 后没有充分涡旋混匀: 重新提取, 并确保加入 Buffer AL 后, 立即以最高速度涡旋 30 秒让样品与 Buffer AL 充分混匀。
- Proteinase K 活性下降: 重新制备 Proteinase K。使用后 Proteinase K 必须立即保存于 -20 $^{\circ}$ C。分装保存 Proteinase K, 避免反复冻融。
- 洗脱效率不够: 洗脱时洗脱液加到膜中央, 室温放置 3 分钟。增加洗脱的体积。
- Buffer AW1, Buffer AW2 没有加入乙醇稀释。



EasySC Viral DNA/RNA Purification Kit 病毒 DNA/RNA 提取试剂盒

(离心柱型)

产品概述

EasySC Viral DNA/RNA Purification Kit 采用快速的硅胶柱纯化方式, 简化了从血清, 血浆, 以及无细胞培养液中的病毒 DNA/RNA 分离步骤。无需酚氯仿抽提和耗时的醇类沉淀。样品经蛋白酶直接消化后, 转移至柱子中, DNA 特异性结合到硅胶膜上, 让污染物流过。EasySC Viral DNA/RNA Purification Kit 适合于从 1-200 μ L 血清, 血浆, 以及无细胞培养液中纯化得到病毒 DNA/RNA。纯化的 DNA 可直接用于 PCR、定量 PCR、酶切和印迹实验等中。

产品特点

- ❖ 高敏度 - 可处理低至 10 拷贝的病毒;
- ❖ 快速 - 可在 30 分钟内完成数个样品的提取工作;
- ❖ 稳定性好 - 最佳的溶液体系确保每一次都获得理想的结果;
- ❖ 通用 - 可处理各种液体样品。

适用范围

从血清和血浆样品中提取病毒 DNA/RNA。

ABP Biosciences Inc

安迪福诺生物科技(武汉)有限公司

地址: 武汉市东湖新技术开发区高新大道666号
光谷生物城生物创新园C2-4栋五楼

电话: 400-066-7718 邮箱: info@abpbio.com

网址: www.abpbio.com www.abpbio.com.cn



试剂盒组分

Kit Component	D127-1 (50 preps)	D127-2 (200 preps)
Buffer AL	15 mL	60 mL
Buffer AW1*	15 mL	60 mL
Buffer AW2*	15 mL	50 mL
Buffer AE	15 mL	30 mL
Proteinase K (20 mg/mL)	1.1 mL	4.4 mL
Carrier RNA (0.2 mg/mL)	250 μ L	1 mL
Mini Column	50	200
2 mL Collection Tube	50	200

* Buffer AW1, Buffer AW2 使用前须按瓶子标签所示, 加入无水乙醇进行稀释。

保存条件

本试剂盒除 Proteinase K 和 Carrier RNA 外, 可在室温保存 12 个月。Proteinase K 和 Carrier RNA 室温运输, 收到试剂盒后请保存于-20 $^{\circ}$ C。Buffer AL 放置时可能会有沉淀出来, 使用时须加热至 55 $^{\circ}$ C 使沉淀消失。

实验准备

在使用之前, 请仔细阅读本说明书, 以便熟悉每一步的操作。

1. 按瓶子标签所示, 加入适量的无水乙醇至 Buffer AW1, Buffer AW2 中, 于室温保存。
2. 准备无核酸和核酸酶污染的 Tip 头、离心管。
3. 所有离心均在室温下进行。
4. 使用前观察溶液是否出现沉淀, 若有沉淀可在 55 $^{\circ}$ C 水浴中加热溶解并冷却至室温后再使用。

实验步骤

1. 在 1.5 mL 离心管中加入 20 μ L Proteinase K。
2. 转移 250 μ L 血清、血浆或无细胞液体样品至装有 Proteinase K 的离心管中, 振荡混匀。
Note: 若样品体积小于 250 μ L, 用 TE Buffer 调整总体积至 250 μ L。若样品体积超过 250 μ L, 按比例扩大 Proteinase K, Buffer AL 和无水乙醇的用量。若样品含有细胞, 5,000 \times g 离心 5 分钟, 转移上清液再进行操作。
3. 加入 5 μ L Carrier RNA 和 250 μ L Buffer AL 至样品中。涡旋混匀 30 秒, 65 $^{\circ}$ C 水浴 30 分钟。
Note: Buffer AL 和 Carrier RNA 可预先混合, 该混合液 2-8 $^{\circ}$ C 可保存两天。
4. 加入 250 μ L 无水乙醇至样品中, 涡旋混匀 30 秒。室温静置 3 分钟, 短暂离心收集管壁的液滴。
5. 把 DNA Mini Column 装在 2 mL 收集管中。转移混合液至柱子中, 8,000 \times g 离心 1 分钟。
6. 倒弃流出液, 把柱子装回收集管中。加入 600 μ L Buffer AW1 (已用乙醇稀释) 至柱子上。颠倒混匀 1 次, 静置 1 分钟。6,000 \times g 离心 1 分钟。
Note: 使用 Buffer AW1 之前, 必须用无水乙醇稀释。按瓶子上的标签指示。
7. 倒弃流出液, 把柱子装回收集管中。加入 600 μ L Buffer AW2 (已用乙醇稀释) 至柱子中, 6,000 \times g 离心 1 分钟。
Note: 使用 Buffer AW2 之前, 必须用无水乙醇稀释。按瓶子上的标签指示。
8. 倒弃流出液, 把柱子装回收集管中。加入 600 μ L Buffer AW2 (已用乙醇稀释) 至柱子中, 6,000 \times g 离心 1 分钟。
9. 倒弃滤液, 把柱子套回收集管中。12,000 \times g 离心 3 分钟。
10. 把柱子套在一新的 1.5 mL 离心管中, 在柱子的膜中央加入 20-50 μ L 预热至 70 $^{\circ}$ C 的 Buffer AE。放置 3 分钟, 10,000 \times g 离心 1 分钟。
Note: 若需要获得最高产量, 可重复此步骤进行第二次洗脱。
11. 弃去柱子, 把 DNA 保存于-20 $^{\circ}$ C。