

UE PCR 清洁试剂盒

本试剂盒适合从 PCR、酶促反应、测序反应的反应液中提取多至 8 μg DNA (大于 75 bp), 回收率为 70-90%。纯化的 DNA 不含引物、酶蛋白及单核苷酸。

一、试剂盒组成、贮存、稳定性

Cat.No.	UE-PCR-10	UE-PCR-50	UE-PCR-250	UE-PCR-500
Kit size	10 preps	50 preps	250 preps	500 preps
PCR column	10	50	250	500
1.5 ml Microfuge tube	10	50	250	---
2 ml Microfuge tube	10	50	250	500
Buffer PCR-A	4 ml	20 ml	100 ml	200 ml
Buffer W2 concentrate	5 ml	24 ml	2×72 ml	2×120 ml
Eluent	1 ml	5 ml	25 ml	50 ml
Protocol manual	1	1	1	1

Buffer PCR-A: DNA 结合溶液。室温密闭贮存。

Buffer W2 concentrate: 去盐液。使用前, 按试剂瓶上的指定体积加入无水乙醇(可用 100%乙醇或 95%无水乙醇), 混合均匀, 室温密闭贮存。

Eluent: 洗脱液, 室温密闭贮存。

二、注意事项

1. Buffer PCR-A 含刺激性化合物, 操作时要戴乳胶手套和眼镜, 避免沾染皮肤、眼睛和衣服, 谨防吸入口鼻。若沾染皮肤、眼睛时, 要立即用大量清水或生理盐水冲洗, 必要时寻求医疗咨询。
2. DNA 分子呈酸性, 建议在 2.5 mM Tris-HCl, pH7.0-8.5 洗脱液中保存。

三、实验准备

1. 准备无核酸和核酸酶污染的 Tip 头、离心管。
2. 第一次使用前, Buffer W2 concentrate 按试剂瓶上指定的体积加入无水乙醇。
3. 使用前, 检查 Buffer PCR-A 是否出现沉淀, 若出现沉淀, 应于 65 °C 温浴加热至沉淀完全溶解并冷却至室温后再使用。
4. 将 Eluent 或去离子水加热至 65°C, 有利于提高洗脱效率。

四、操作步骤

用户可以选择负压法或离心法。

A. 负压法

- 1A. 正确连接负压装置, 将制备管插到负压装置的插口上; 在 PCR、酶切、酶标或测序反应液中, 加入 3 个体积的 Buffer PCR-A (若 Buffer PCR-A 不足 100 μl, 加至 100 μl); 混合均匀后转移到制备管中, 开启并调节负压至-25-30 英寸汞柱, 缓慢吸走管中溶液。
- 2A. 加 700 μl Buffer W2, 吸尽管中溶液。以同样的方法再用 700 μl Buffer W2 洗涤一次。
*确认在 Buffer W2 concentrate 中已按试剂瓶上的指定体积加入无水乙醇。
*两次使用 Buffer W2 冲洗能确保盐份被完全清除, 消除对酶切反应的影响。
- 3A. 将制备管置于 2 ml 离心管(试剂盒内提供)中, 12,000×g 离心 1 min。
- 4A. 将制备管置于洁净的 1.5 ml 离心管中, 在制备管膜中央加 25-30 μl Eluent 或去离子水, 室温静置 1 min。12,000×g 离心 1 min 洗脱 DNA。
*将 Eluent 或去离子水加热至 65°C 将提高洗脱效率。

B. 离心法

- 1B. 在 PCR、酶切、酶标、或测序反应液中, 加 3 个体积的 Buffer PCR-A (若 Buffer PCR-A 不足 100 μl, 加至 100 μl); 混合后, 转移到制备管中, 将制备管置于 2 ml 离心管(试剂盒内提供)中, 12,000×g 离心 1 min, 弃滤液。
- 2B. 将制备管置回 2 ml 离心管, 加 700 μl Buffer W2, 12,000×g 离心 1 min, 弃滤液。
*确认在 Buffer W2 concentrate 中已按试剂瓶上的指定体积加入无水乙醇。
- 3B. (可选步骤) 将制备管置于离心管中, 将制备管置回 2 ml 离心管, 加 400 μl Buffer W2, 12,000×g 离心 1 min。
*建议提醒顾客: 从离心机中取出 2 ml 离心管时。注意: 不要让管底的 Buffer W2 接触到制备管。
- 4B. 将制备管置于洁净的 1.5 ml 离心管中, 在制备管膜中央加 25-30 μl Eluent 或去离子水, 室温静置 1 min。12,000×g 离心 1 min 洗脱 DNA。
*将 Eluent 或去离子水加热至 65°C 将提高洗脱效率。

五、流程图

