

常见问题

1. 柱子堵塞

- 样品用量太多: 减少样品用量, 石蜡组织切片不要超过 8~10 片。
- 样品消化不充分: 把组织块尽量切成小碎片或切片, 延长 56°C 温浴时间至 3~6 小时。
- 脱蜡不充分: 重复用二甲苯脱蜡, 以彻底去除石蜡。
- 消化液存在不溶解的物质: 若样品消化后仍存在明显的颗粒, 于 12,000 x g 离心 3 分钟去除未消化的物质。

2. DNA 产量低

- 样品消化不充分: 把组织块尽量切成小碎片或切片, 延长 56°C 温浴时间至 3~6 小时。
- 脱蜡不充分: 重复用二甲苯脱蜡, 以彻底去除石蜡。
- 去交联不充分: 延长 90°C 温浴时间至 90~120 分钟。
- Buffer AW1 和 Buffer AW2 中乙醇没有加入或加入量不够: 按瓶子标签所示, 加入正确的乙醇。
- 洗脱不充分: 洗脱液需加到膜中央, 增加洗脱体积或次数。

3. DNA 纯度不达标

- 样品用量太多: 减少样品用量。

4. RNA 污染

- 加入 RNase 处理: 90°C 去交联后, 加入 2~5 μL RNase A 至消化液中, 混匀后室温放置 15 分钟。



EasySC FFPE DNA Purification Kit 石蜡包埋组织 DNA 提取试剂盒 (离心柱型)

产品概述

EasySC FFPE DNA Purification Kit 采用硅胶柱纯化技术, 适合于从石蜡包埋组织或石蜡组织切片中提取总DNA。试剂盒基于硅胶柱纯化技术, 提取过程中无需使用有毒的酚氯仿抽提, 也无需进行耗时的醇类沉淀, 整个提取过程只需 20 分钟(除消化时间)。纯化得到的DNA可直接用于各种常规操作, 包括PCR, 定量PCR, 印迹杂交等运用。

产品特点

- ❖ 快速 - 无需过夜孵育消化, 可在 2 小时内完成数个样品的提取工作;
- ❖ 高效 - 高效去除甲醛对 DNA 的修饰, 提高 PCR 的灵敏度;
- ❖ 高产量 - 最佳的流程, 确保最高的回收效率;
- ❖ 安全 - 无需酚氯仿抽提, 无需醇类沉淀。

适用范围

从石蜡包埋组织/切片中提取总 DNA。

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	D125-1 (50 preps)	D125-2 (200 preps)
Buffer ATL	15 mL	60 mL
Buffer DL	15 mL	60 mL
Buffer AW1*	15 mL	60 mL
Buffer AW2*	15 mL	50 mL
Buffer AE	15 mL	50 mL
Proteinase K (20 mg/mL)	1.1 mL	4.4 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 外, 可在室温保存 12 个月。Proteinase K 室温运输, 收到试剂盒后请保存于-20°C。Buffer ATL 和 Buffer DL 放置时可能会有沉淀出来, 使用时须加热至 55°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。

- 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。
- 准备无核酸和核酸酶污染的 Tip 头、离心管。
- 准备 10 mg/mL 的 RNase A。
- 所有离心均在室温下进行。

实验步骤

- 用干净刀片去除多余石蜡, 把样品(<20 mg)剪切成尽量小的碎片或切片, 并转移至 1.5 mL 离心管中。
Note: 把石蜡样品切成 10~20 μm 薄片, 有利于消化。若受条件限制无法切成薄片, 也可以用剪刀或刀片把样品剪切成尽量小的碎片。

- 加入 1 mL 二甲苯至样品中, 高速涡旋 10~30 秒。
- 14,000 x g 离心 2 分钟, 小心吸弃上清液, 不要吸到沉淀。
- 加入 1 mL 无水乙醇, 涡旋 10~30 秒, 14,000 x g 离心 2 分钟。
- 彻底吸弃上清液, 不要吸到沉淀。
- 打开管盖, 室温或 37°C 干燥 15 分钟以彻底去除乙醇。
- 加入 230 μL Buffer ATL 和 20 μL Proteinase K, 涡旋混匀。56°C 温浴 1~3 小时或直到样品完全消化, 其间需颠倒混匀数次。样品也可以消化过夜, 过夜消化对提取结果无负面影响。
- 90°C 水浴 60 分钟。90°C 处理可以去除 DNA 与蛋白质的交联, 明显提高 DNA 的产量。
- (可选) 若消化液仍存在明显不消化的杂质, 10,000 x g 离心 3 分钟去除杂质。转移上清液至新的离心管。
- 加入 250 μL Buffer DL 和 250 μL 无水乙醇至样品中, 涡旋混匀 15 秒。
Note: 处理多个样品时, Buffer DL 和无水乙醇可按 1:1 比例预先混合。
- 把 DNA Mini Column 装在 2 mL 收集管中。转移混合液至柱子中, 12,000 x g 离心 1 分钟。
- 倒弃滤液, 把柱子装回收集管中。加入 600 μL Buffer AW1 至柱子中。12,000 x g 离心 1 分钟。
- 倒弃滤液, 把柱子装回收集管中。加入 600 μL Buffer AW2 至柱子中。12,000 x g 离心 1 分钟。
- 倒弃滤液, 把柱子装回收集管中。加入 600 μL Buffer AW2 至柱子中。12,000 x g 离心 1 分钟。
- 倒弃滤液, 把柱子套回收集管中。12,000 x g 离心 3 分钟。
- 将柱子装在新的 1.5 mL 离心管中。加入 30~100 μL 预热至 70°C 的 Buffer AE 至柱子的膜中央。放置 3 分钟, 12,000 x g 离心 1 分钟。
- (可选) 再加入 30~100 μL 预热至 70°C 的 Buffer AE 至柱子的膜中央。放置 3 分钟, 12,000 x g 离心 1 分钟。
- 弃去柱子, 把 DNA 保存于-20°C。