

常见问题

1. 柱子堵塞

- 样品裂解不充分: 样品与 Buffer AL 混匀不充分。重新提取, 加入 Buffer AL 后先颠倒混匀 3~5 次, 然后以最高速度涡旋让样品与 Buffer AL 充分混匀。
- 样品含固体颗粒: 在第 3 步加入异丙醇前, 10,000 x g 离心 3 分钟去除未消化的杂质, 转移上清液至新的离心管后再加入异丙醇。
- 样品用量太多: 减少细胞样品量。

2. DNA 纯度不达标

- 样品裂解不充分: 样品与 Buffer AL 混匀不充分。重新提取, 加入 Buffer AL 后先颠倒混匀 3~5 次, 然后以最高速度涡旋让样品与 Buffer AL 充分混匀。

3. DNA 产量低

- Buffer DW1, Buffer DW2 没有加入乙醇稀释。
- 洗脱不充分: 洗脱液需加到膜中央, 增加洗脱体积或次数。



EasySC DNA Purification Kit from animal cells

动物细胞 DNA 提取试剂盒

(离心柱型)

产品概述

EasySC DNA Purification Kit from animal cells 采用快速的硅胶柱纯化方式, 简化了从培养细胞样品中 DNA 分离步骤, 无需苯酚-氯仿抽提。试剂盒采用高浓度异硫氰酸胍法直接裂解样品, 无需蛋白酶 K。EasySC DNA Purification Kit from animal cells 可从培养细胞样品中纯化得到基因组 DNA 或线粒体 DNA, 可直接用于 PCR、定量 PCR、酶切和印迹实验等中。

产品特点

- ❖ 高品质 DNA - 满足各种下游应用, 包括 PCR, 定量 PCR, 酶切, 印迹杂交等;
- ❖ 快速 - 无需有机物提取或乙醇沉淀;
- ❖ 简便 - 样品直接裂解, 可获得样品所有核酸;
- ❖ 通用 - 可处理各种动物细胞样品。

适用范围

从培养细胞样品中提取总 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	D117-1 (50 preps)	D117-2 (200 preps)
Buffer AL	15 mL	60 mL
Buffer DW1*	15 mL	60 mL
Buffer DW2*	15 mL	50 mL
Buffer AE	15 mL	30 mL
Mini Column	50	200
2 mL Collection Tube	50	200

* Buffer DW1, Buffer DW2 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

本试剂盒所有组份可在室温保存 12 个月。Buffer AL 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 DW1, Buffer DW2 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。
- 使用前观察溶液是否出现沉淀, 若有沉淀可在 55°C 水浴中加热溶解并冷却至室温后再使用。

实验步骤

- 计算细胞数量。500 x g 离心 5 分钟收集细胞(细胞数量不超过 5×10^6), 小心倒弃或吸弃培养液。
- 加入 250 μ L PBS Buffer 或 TE Buffer 重悬细胞。高速涡旋 10 秒, 室温静置 5 分钟。
- 加入 250 μ L Buffer AL 至样品中。上下翻转 3-5 次, 并高速涡旋混匀 15-20 秒。65°C 水浴 15-30 分钟。

Note: Buffer AL 非常粘稠, 转移时先在 Buffer AL 溶液中吸打几次润湿枪头以确保转移溶液的准确性。若需去除 RNA, 加入 10 μ L RNase A Solution 至裂解液中。

- 加入 250 μ L 异丙醇至样品中, 高速涡旋 15-20 秒。短暂离心收集管壁的液滴。
- 把 DNA Mini Column 装在 2 mL 收集管中。转移混合液至柱子中, 10,000 x g 离心 1 分钟。
- 倒弃流出液, 把柱子装回收集管中。加入 600 μ L Buffer DW1 (已用乙醇稀释)至柱子上。颠倒混匀 1 次, 静置 1 分钟。10,000 x g 离心 1 分钟。

Note: 使用 Buffer DW1 之前, 必须用无水乙醇稀释。按瓶子上的标签指示。

- 倒弃流出液, 把柱子装回收集管中。加入 600 μ L Buffer DW2 (已用乙醇稀释)至柱子中, 10,000 x g 离心 1 分钟。

Note: 使用 Buffer DW2 之前, 必须用无水乙醇稀释。按瓶子上的标签指示。

- 倒弃流出液, 把柱子装回收集管中。加入 600 μ L Buffer DW2 (已用乙醇稀释)至柱子中, 10,000 x g 离心 1 分钟。
- 倒弃滤液, 把柱子套回收集管中。10,000 x g 离心 2 分钟。
- 把柱子套在一新的 1.5 mL 离心管中, 室温放置 5-10 min, 尽量去除膜上的乙醇。在柱子的膜中央加入 30-100 μ L 预热至 70°C 的 Buffer AE。放置 3 分钟, 10,000 x 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。

- 弃去柱子, 把 DNA 保存于 -20°C。