

B2. 65°C 水浴 10 分钟。

B3. 室温下, 13,000 x g 离心 10 分钟。按第 3 步进行操作。

3. 转移 500 μ L 上清液至 2 mL 离心管中, 加入 20 μ L Proteinase K 和 500 μ L Buffer DL 至上清液中。颠倒混匀, 70°C 消化 10 分钟。
4. (可选) 若需要去除 RNA, 可加入 10 μ L RNase A (10 mg/mL) 溶液 (客户自备), 颠倒混匀, 室温放置 15 分钟。
5. 加入 500 μ L 异丙醇和 50 μ L MagBinding Beads 至消化液中, 涡旋混匀 15~20 秒。
6. 振荡孵育 5 min。
7. 把离心管转移到磁力架上再室温静置 2 分钟, 至溶液澄清。用移液枪小心吸弃上清, 不要碰触磁珠。
8. 加入 600 μ L Buffer AW1 (使用前检查是否已加入无水乙醇) 至离心管中, 用移液枪或涡旋仪充分混匀。然后把离心管转移到磁力架上再室温静置 2 分钟, 至溶液澄清。用移液枪小心吸弃上清, 不要碰触磁珠。
9. 加入 600 μ L Buffer AW2 (使用前检查是否已加入无水乙醇) 至离心管中, 用移液枪或涡旋仪充分混匀。然后把离心管转移到磁力架上再室温静置 2 分钟, 至溶液澄清。用移液枪小心吸弃上清, 不要碰触磁珠。
10. 重复第 9 步洗涤一次。
11. 保持样品始终处于磁力架上, 室温下开盖干燥磁珠约 10 - 20 min。
12. 加入 50-100 μ L Buffer AE 至离心管中, 用移液枪或涡旋仪充分混匀。于 55 °C 烘箱中放置 4 分钟, 然后把离心管转移到磁力架上再室温静置 2 分钟, 至溶液澄清。用移液枪小心吸取上清, 并转移到新的离心管中。
13. 把 DNA 保存于 -20°C。

常见问题

1. DNA 产量低

- 样品消化不充分: 推荐使用 2 mL 匀浆管对样品进行匀浆, 以提高粪便分散效果。
- 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。



EasyMag DNA Purification Kit from stool 粪便 DNA 提取试剂盒

(磁珠法)

产品概述

EasyMag DNA Purification Kit from stool 采用可特异性结合核酸的磁珠和独创的抑制因子吸附技术, 可高效地吸附溶液中的腐殖酸等抑制因子, 适用于从 ≤ 0.2 g 的粪便样品中提取高纯度的微生物或宿主细胞 DNA。整个过程无需酚氯仿抽提, 也无需耗时的醇类沉淀。纯化得到的 DNA 可直接用于各种常规操作, 包括 PCR、Southern 杂交、酶切、测序等实验。

产品特点

- ❖ 高纯度 DNA - 独特的吸附剂可彻底去除抑制因子;
- ❖ 快速 - 简化的流程, 可在 30 分钟内完成数个样品的提取工作;
- ❖ 高回收率 - 可回收低至 pg 级的 DNA;
- ❖ 安全 - 无需酚氯仿抽提, 无需醇类沉淀。

适用范围

从动物粪便样品中提取总 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	D124-1 (50 preps)	D124-2 (200 preps)
Buffer ASL	50 mL	200 mL
Buffer DL	25 mL	100 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
MagBinding Beads	2.5 mL	10 mL

* 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 MagBinding Beads 外, 可在室温保存 12 个月。
Proteinase K 和 MagBinding Beads 室温运输, 收到试剂盒后 Proteinase K 请保存于 -20°C, MagBinding Beads 保存于 2-8°C。Buffer ASL 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。

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. 准备 10 mg/mL 的 RNase A。
4. 所有离心均在室温下进行。

实验步骤

方案 1: 从粪便样品中提取宿主细胞 DNA

1. 取约 0.2 g 粪便样品至 2 mL 离心管中。若样品是液体状态, 吸取 0.2 mL 液体样品至 2 mL 离心管中。加入 1 mL Buffer ASL 至样品中, 最高速涡旋 1 分钟打散样品。

2. 室温下, 13,000 x g 离心 10 分钟。
3. 转移 500 μ L 上清液至 2 mL 离心管中, 加入 20 μ L Proteinase K 和 500 μ L Buffer DL 至上清液中。颠倒混匀, 70°C 消化 10 分钟。
4. (可选) 若需要去除 RNA, 可加入 10 μ L RNase A (10 mg/mL) 溶液 (客户自备), 颠倒混匀, 室温放置 15 分钟。
5. 加入 500 μ L 异丙醇和 50 μ L MagBinding Beads 至消化液中, 涡旋混匀 15~20 秒。
6. 振荡孵育 5 min。
7. 把离心管转移到磁力架上再室温静置 2 分钟, 至溶液澄清。用移液枪小心吸弃上清, 不要碰触磁珠。
8. 加入 600 μ L Buffer AW1 (使用前检查是否已加入无水乙醇) 至离心管中, 用移液枪或涡旋仪充分混匀。然后把离心管转移到磁力架上再室温静置 2 分钟, 至溶液澄清。用移液枪小心吸弃上清, 不要碰触磁珠。
9. 加入 600 μ L Buffer AW2 (使用前检查是否已加入无水乙醇) 至离心管中, 用移液枪或涡旋仪充分混匀。然后把离心管转移到磁力架上再室温静置 2 分钟, 至溶液澄清。用移液枪小心吸弃上清, 不要碰触磁珠。
10. 重复第 9 步洗涤一次。
11. 保持样品始终处于磁力架上, 室温下开盖干燥磁珠约 10 - 20 min。
12. 加入 50-100 μ L Buffer AE 至离心管中, 用移液枪或涡旋仪充分混匀。于 55°C 烘箱中放置 4 分钟, 然后把离心管转移到磁力架上再室温静置 2 分钟, 至溶液澄清。用移液枪小心吸取上清, 并转移到新的离心管中。
13. 把 DNA 保存于 -20°C。

方案 2: 从粪便样品提取微生物 DNA

1. 取约 0.2 g 粪便样品至 2 mL 离心管中或合适的匀浆管中, 按高温裂解或珠磨法进行处理。
 - 2A. 高温裂解法 (细菌类):
 - A1. 加入 1 mL Buffer ASL 至样品中, 最高速涡旋 1 分钟打散样品。
 - A2. 70°C 水浴 20 分钟。若需要提取难裂解细菌 DNA 时, 把水浴温度提高至 90°C。
 - A3. 室温下, 13,000 x g 离心 10 分钟。按第 3 步进行操作。
 - 2B. 珠磨法 (需要获取真菌 DNA)
 - B1. 加入 1 mL Buffer ASL 至样品中, 在珠磨仪上进行高速珠磨。