

仅供科研使用

产品编号

PM002, PM010, PM025

完整说明书(英文)下载

如果您是第一次使用本产品或对本产品的操作步骤不熟悉, 请您经由扫描QR code下载并详阅完整说明书。



Instruction Manual Download

1. 菌体收集

根据培养菌体的浓度取200-700 ml (高拷贝质粒)或350-1100 ml (低拷贝质粒)过夜培养的菌液, 加入50 ml离心管或250 ml离心瓶中, 以 $\geq 3,000\times g$ 离心15分钟, 尽量吸除上清液(菌液较多时, 可多次离心并将菌体沉淀收集到一个离心管中)。注意: 若菌体沉淀湿重 >2.6 g, 溶液PM1, 溶液PM2及溶液PM3体积需增加1.5倍。

2. 柱平衡

离心过程中, 向吸附柱Plasmid Maxi中(吸附柱放入50 ml收集管中)加入10 ml的溶液PEQ, 利用重力使溶液PEQ滴落, 待溶液PEQ完全从吸附柱滴落后, 倒掉收集管中的废液, 将吸附柱重新放回收集管中, 待步骤6使用。

3. 菌体悬浮

取10 ml溶液PM1(请先检查是否已加入RNase A), 加入另一50 ml离心管中。取100 μ l TrueBlue Lysis 试剂加入同一50 ml离心管中混匀。注意: TrueBlue Lysis试剂的加入对于后续PCR, 酶切和测序都没有影响。使用时按照TrueBlue Lysis试剂: 溶液PM1=1:100进行混合, 彻底颠倒混匀, 若有沉淀产生为正常现象。向留有菌体沉淀的离心管中加入上述溶液PM1, 使用移液器或涡旋振荡器彻底悬浮细菌沉淀。注意: 如果有未彻底混匀的菌块, 会影响裂解, 导致提取量和纯度偏低。

4. 细胞裂解

向离心管中加入10 ml溶液PM2, 温和地上下翻转10次使菌体充分裂解, 于室温下放置2分钟, 所用时间不应超过5分钟。注意: 加入溶液PM2后, 样品悬浮液会变成蓝色。若仍有部分样品悬浮液呈现无色, 继续翻转混合样品直到所有悬浮液呈现蓝色。

5. 中和

向离心管中加入10 ml溶液PM3, 立即温和地上下翻转10次, 充分混匀, 以 $\geq 3,000\times g$ 于室温离心20分钟。注意: 加入溶液PM3后将出现白色絮状沉淀, 样品悬浮液呈现无色。若仍有部分样品悬浮液呈现蓝色, 继续翻转混合样品直到所有悬浮液呈现无色。

6. 吸附

将上一步的样品转移到经柱平衡步骤的吸附柱Plasmid Maxi中, (注意尽量不要倒出沉淀)。利用重力使上清液滴落, 待上清液完全从吸附柱滴落后, 倒掉收集管中的废液, 将吸附柱重新放回收集管中。

7. 漂洗

向吸附柱Plasmid Maxi中加入30 ml的溶液PMC, 利用重力使溶液PMC滴落, 待溶液PMC完全从吸附柱滴落后, 倒掉收集管中的废液。

8. 洗脱

将吸附柱Plasmid Maxi放入干净的50 ml收集管中, 向吸附柱Plasmid Maxi中加入12 ml的溶液PEL, 利用重力使溶液PEL滴落, 待溶液PEL完全从吸附柱滴落至收集管中。

9. DNA沉淀

向收集管中加入9 ml的异丙醇(0.75倍滤液体积), 上下颠倒充分混匀, 以 $\geq 3,000\times g$ 于4°C离心20分钟, 轻轻倒掉上清液。向收集管中加入5 ml 75%乙醇充分漂洗沉淀, 以 $\geq 3,000\times g$ 于4°C离心5分钟, 轻轻倒掉上清液, 将其倒置在吸水纸上。将收集管敞口室温放置10分钟, 使乙醇充分挥发。待DNA沉淀完全干燥后, 加入500 μ l-2 ml洗脱缓冲液TE或ddH₂O, 将收集管放置55-60°C水浴5-10分钟使DNA沉淀充分溶解。注意: 如果使用ddH₂O做洗脱液, 需保证其pH值 ≥ 8.0 , pH值低于8.0会降低洗脱效率。