



YALEPIC® 无内毒素质粒 DNA 大量提取试剂盒 (PLUS) (100-500ml)

YALEPIC® Endotoxin Free Plasmid DNA Pro Maxi Isolation Kit (PLUS) (100-500ml)

产品货号: YC47018-10 (10T) ; (试) YC47018 (1T)

产品保存及运输条件:

常温运输; 10 ~ 30°C 室温保存。

产品概述

YALEPIC® Endotoxin Free Plasmid DNA Pro Maxi Isolation Kit (PLUS) (100-500ml) 在碱裂解法裂解细胞的基础上,通过新型硅基质膜高效专一的结合质粒 DNA,同时采用去内毒素溶液 YER 和过滤器 FC2,可更便捷高效提取无内毒素质粒,并有效地去除基因组 DNA、RNA、蛋白等杂质。溶液包含指示剂,通过颜色的变化,指示裂解、中和是否完全,从而保证质粒提取的质量,实现操作的可视化。本试剂盒每次可处理 100 ~ 500 ml 菌液,整个提取过程只需 50 min。所得质粒内毒素残留极低、纯度高、质量稳定,特别适用于多种细胞转染,同时也适用于酶切、测序、PCR、体外转录等下游实验。

产品组分

序号	产品组分	YC47018-10	(试) YC47018
①	PA Buffer	150 ml	15 ml
②	PB Buffer (Blue)	150 ml	15 ml
③	ER Buffer	150 ml	15 ml
④	YER Buffer	45 ml	5 ml
⑤	YS Buffer	30 ml	3 ml
⑥	YB Buffer	225 ml	22 ml
⑦	PW Buffer	50 ml	22 ml
⑧	Endotoxin-Free YEB Buffer	30 ml	4 ml
⑨	Filter Columns FC2	10 T	1 T
⑩	Pure Columns DZ with Collection Tubes	10 T	1 T
⑪	Centrifuge Tubes (50 ml)	10 T	1 T
⑫	RNase A (10 mg/ml)	2 x 1 ml	220 µl



适用范围

100 ~ 500 ml 过夜培养的菌液，大规模提取质粒。

自备试剂及仪器

无水乙醇；异丙醇；涡旋振荡仪；高速离心机；恒温水浴锅；Nuclease-free 移液器吸头；50 ml Nuclease-free 离心管。

实验准备及注意事项

1. 使用本试剂盒前做好防护措施，穿戴实验服、手套、口罩等。使用 Nuclease-free 的移液器吸头和消耗品，试剂使用完后立即盖好瓶盖，避免交叉污染的风险。
2. 首次使用前将 **RNase A** 溶液全部加入 **PA Buffer** 中，混匀后 2 ~ 8°C 保存。每次使用前放置室温恢复温度后使用。
3. 首次使用前向 **PW Buffer** 中加入标签指定量的无水乙醇。试用装 (1T) 中 **PW Buffer** 已含无水乙醇，使用后请立即盖好瓶盖防止乙醇挥发。
4. 使用前检查 **PB Buffer**、**ER Buffer** 是否出现结晶或沉淀，如有沉淀，可在 37°C 水浴加热溶解。
(注：请勿直接接触溶液，使用时应戴乳胶手套，使用后请立即盖紧盖子并确保拧紧瓶盖)
5. 质粒提取得率和质量与宿主菌的种类、培养浓度、质粒拷贝数、质粒的稳定性等因素有关。处理低拷贝质粒或 ≥ 10 kb 大质粒时，应加大菌液体积，并按比例扩大 **PA**、**PB**、**ER Buffer** 的用量，将 **Endotoxin-Free YEB Buffer** 预热至 56°C 并适当延长吸附和洗脱时间以提高洗脱效率。
6. **Pure Columns DZ** 置于 2-8°C 可延长保质期。
7. 平衡后的 **Pure Columns DZ** 需立即使用，避免放置时间过长影响使用效果。

实验流程

1. 柱平衡：向已装入收集管的吸附柱 (**Pure Columns DZ with Collection Tubes**) 中加入 2.5 ml **YS Buffer**，8,000 ~ 12,000 x g，离心 2 min，弃去收集管中废液，将吸附柱重新放回管中。
(注：需当天处理使用吸附柱)
2. 取 100~ 500 ml 过夜培养的菌液，加入离心管 (自备) 中，8,000 ~ 12,000 x g 离心 2 ~ 3 min 收集细菌，彻底吸弃上清。(注：推荐菌泥或菌液用量请参考下表，如需提高质粒得率可适当增加菌量，并同时等比增加 **PA**、**PB**、**ER Buffer** 用量；可以分多次在同一个 50 ml 管内加入菌液离心，弃上清收集菌体)

	菌泥	菌液				
	质量	OD ₆₀₀ *V (ml)	OD ₆₀₀ =2	OD ₆₀₀ =3	OD ₆₀₀ =4	OD ₆₀₀ =5
高拷贝质粒	1.7 g	1000	500 ml	330 ml	250 ml	200 ml
低拷贝质粒	1.2 g	750	330 ml	250 ml	190 ml	150 ml



3. 向离心管中加入 14 ml **PA Buffer** (确认已加入 RNase A) , 用移液器或涡旋振荡器充分混匀, 使细菌沉淀悬浮。 (注: 如果菌块未彻底混匀, 将会影响裂解效果, 使提取量和纯度偏低)
 4. 向离心管中加入 14 ml **蓝色 PB Buffer**, 温和地上下颠倒混匀 8~10 次, 使菌体充分裂解, 形成蓝色透亮粘稠溶液, 指示完全裂解, 室温放置 3min, 不超过 5 min。 (注: 不要剧烈振荡, 避免打断基因组 DNA, 造成污染。若溶液并未变得蓝色清亮, 可能是菌量过大, 裂解不彻底, 需减少菌体量)
 5. 向离心管中加入 14 ml **ER Buffer**, 立即温和上下颠倒混匀 10 ~ 12 次, 此时溶液由蓝色变成透明, 并出现白色絮状沉淀, 室温放置 5 min。13,000 rpm 离心 10 min。将上清全部倒入除内毒素过滤器中 (**Filter Columns FC2**) , 避免倒入大块沉淀, 缓慢推动推柄过滤, 滤液收集在干净的 50mL 离心管 (自备) 中。 (注: ER Buffer 加入后应立即混匀, 避免产生局部沉淀; 将溶液转移至过滤器中时应避免倒入大量沉淀而阻塞过滤器)
 6. 向滤液中加入 0.1 倍体积的 **YER Buffer**, 上下颠倒混匀, 再继续加 0.3 倍溶液体积的异丙醇, 上下颠倒混匀。 (注: YER Buffer 较粘稠, 吸取时注意务必足量, 否则会影响去除内毒素的效果; 加入异丙醇过多容易导致 RNA 污染)
 7. 将步骤 6 中的混合溶液转移到步骤 1 中平衡好的吸附柱 (已装入收集管) 中。12,000 x g 离心 2 min, 弃去收集管中的废液, 将吸附柱重新放回收集管中。 (注: 吸附柱最大容积为 15 ml, 第 6 步中所得溶液可分多次过柱。鉴于不同离心机转子的倾斜角度不同, 建议加入吸附柱的溶液体积不超过 10 ml, 以防发生漏液现象)
 8. 向吸附柱中加入 10 ml **YB Buffer**, 8,000 ~ 12,000 x g 离心 2 min, 弃去收集管中的废液, 将吸附柱重新放回收集管中。
 9. 对于低拷贝质粒, 可选择重复步骤 8。
 10. 向吸附柱中加入 10 ml **PW Buffer** (使用前检查是否加入无水乙醇) , 8,000 ~ 12,000 x g 离心 2 min, 弃去收集管中的废液, 将吸附柱重新放回收集管中。
 11. 重复步骤 10。
 12. 将吸附柱重新放回收集管中, 8,000 ~ 12,000 x g 离心 5 min, 弃去废液, 将吸附柱置于室温数分钟, 以彻底晾干吸附柱中残余的漂洗液。
 13. 将吸附柱置于一个新的离心管中, 向吸附膜的中间部位加入 1.5 ~ 3 ml **Endotoxin-Free YEB Buffer**, 室温放置 5 min, 8,000 ~ 12,000 x g 离心 5 min, 弃吸附柱。将质粒溶液收集到离心管中, - 20°C 保存。 (下游若需做测序或其他对离子敏感的实验, 需使用 ddH₂O 洗脱, 7.0 < PH < 8.5)
- 注:
- 1) 洗脱体积建议不少于 1 ml, 体积过小会降低洗脱效率。
 - 2) 若使用 ddH₂O 洗脱, 应确保 ddH₂O 的 pH 在 7.0 ~ 8.5 范围内。
 - 3) 为增加质粒的回收效率, 可将得到的溶液重新加入到吸附柱中, 室温放置 2 ~ 5 min, 8,000 ~ 12,000 x g 离心 5 min, 将质粒溶液收集到离心管中。
 - 4) 质粒拷贝数较低或 > 10 kb 时, 可将 Endotoxin-Free YEB Buffer 于 56°C 水浴加热后使用, 提高效率。



为了得到高浓度的质粒，可选择浓缩 DNA 操作

1. 每 1 ml 洗脱液加入 1.42 ml 异丙醇以及 0.42 ml 5M NaCl (自备), 混匀, 室温放置 5 min, 8,000 rpm 离心 10 min, 小心弃上清。
2. 加入 0.5 ml 的 70%乙醇洗涤沉淀,室温 8,000 rpm 离心 5 min, 小心弃乙醇。重复本步骤一次。
3. 空气中干燥沉淀约 5-10 min, 根据需要用适当体积的 YEB 缓冲液或 ddH₂O 溶解沉淀。