

质粒小量提取试剂盒

产品货号: 26383

产品规格: 50T/100T

产品简介:

本试剂盒采用碱裂解法裂解细胞,根据离心吸附柱在高盐状态下特异性地结合溶液中的 DNA 的原理特异性 提取质粒 DNA。离心吸附柱中采用的硅基质材料能高效、专一地吸附 DNA,可最大限度去除杂质蛋白及细胞中 其他有机化合物。使用本试剂盒提取的质粒 DNA 可适用于各种常规操作,包括酶切、PCR、测序、连接和转化等试验。

使用前请先在漂洗液中加入无水乙醇,加入体积请参照瓶体上的标签(每瓶需单独加入 60mL 无水乙醇)。 溶液 I 在使用前先加入 RNase A(将试剂盒中提供的 RNase A 全部加入),混匀,置于 2-8℃保存。如非指明, 所有离心步骤均为使用台式离心机在室温下离心。

试剂组成:

产品名称	50T	100T	保持条件
RNase A	100μL	100μL×2	-20℃
溶液I	15mL	30mL	室温
溶液II	15mL	30mL	室温
溶液III	20mL	40mL	室温
漂洗液	20mL	$20\text{mL}\times2$	室温
洗脱液	15mL	30mL	室温
吸附柱	50 个	50 个	室温
收集管	50 个	50 个	室温

操作步骤(仅供参考):

- 1. 取 1-5mL 细菌培养物,12000rpm 离心 1min,尽量吸除上清(菌液较多时可以通过多次离心将菌体沉淀收集到一个离心管中)。
- 2. 向留有菌体沉淀的离心管中加入 250μL 溶液I(请先检查是否已加入 RNase A),使用移液器或旋涡振荡器彻底悬浮细菌细胞沉淀。注意:如果菌块未彻底混匀,会影响裂解导致质粒提取量和纯度偏低。
- 3. 向离心管中加入 250μL 溶液II, 温和地上下翻转 6-8 次使菌体充分裂解。注意:混匀一定要温和,以免污染细菌基因组 DNA,此时菌液应变得清亮粘稠,作用时间不要超过 5min,以免质粒受到破坏。
- 4. 向离心管中加入 350μL 溶液III, 立即温和地上下翻转 6-8 次, 充分混匀, 此时会出现白色絮状沉淀。12000rpm 离心 10min, 用移液器小心地将上清转移到另一个干净的离心管中, 尽量不要吸出沉淀。注意:溶液III加入后应立即混合,避免产生局部沉淀。如果上清中还有微小白色沉淀,可再次离心后取上清。
- 5. 取上一步上清,加入 0.35 倍体积无水乙醇,充分混匀。(体积过多可分两次混合,然后上柱)
- 6. 将上一步所得上清液/混合液加入吸附柱中(吸附柱加入收集管中),室温放置 2min,12000rpm 离心 1min,倒 掉收集管中的废液,将吸附柱重新放回收集管中(如果为了提高得率,可将收集管中的液体加入吸附柱再次 吸附一次)。
- 7. 向吸附柱中加入 750μL 漂洗液(使用前请先检查是否已加入无水乙醇), 12000rpm 离心 1min, 弃废液, 将吸附柱放入收集管中。
- 向吸附柱中加入 700μL 漂洗液, 12000rpm 离心 1min, 弃废液, 将吸附柱放入收集管中。





- 9. 12000rpm 离心 2min,将吸附柱敞口置于室温或 50℃温箱放置数分钟,目的是将吸附柱中残余的漂洗液去除, 否则漂洗液中的乙醇会影响后续的实验,如酶切、PCR等。
- 10. 将吸附柱放入一个干净的离心管中,向吸附膜中央悬空滴加 50-200μL 经 65℃水浴预热的洗脱液,室温放置 2min, 12000rpm 离心 1min。
- 11. 为了增加质粒的回收效率,可将得到的洗脱液重新加入吸附柱中,室温放置 2min,12000rpm 离心 1min。

注意事项:

- 1. 使用前请先检查溶液Ⅲ和溶液Ⅲ是否出现混浊,如有混浊现象,可在 37℃水浴中加热几分钟,待溶液恢复澄清后再使用。溶液Ⅲ、溶液Ⅲ、漂洗液使用后应立即拧紧盖子。
- 2. 洗脱缓冲液体积不应少于 50μL,体积过小影响回收效率,洗脱液的 pH 值对洗脱效率也有影响,若需要用水做洗脱液应保证其 pH 值在 8.0 左右(可用 NaOH 将水的 pH 值调至此范围),pH 值低于 7.0 会降低洗脱效率,DNA 产物应保存在-20℃,以防 DNA 降解。
- 3. 如果所提质粒为低拷贝质粒或大于 10kb 的大质粒,应加大菌体使用量,使用 5-10mL 过夜培养物,同时按照比例增加溶液I、溶液II和溶液III的用量,吸附和洗脱时可以适当的延长时间,以增加提取效率。
- 4. DNA 浓度及纯度检测:得到的质粒 DNA 纯度与样品保存时间、操作过程中的剪切力等因素有关。得到的 DNA 可用琼脂糖疑胶电泳和紫外分光光度计检测浓度与纯度。DNA 应在 OD260 处有显著吸收峰,OD260 值为 1 相当于大约 50ug/mL 双链 DNA、40ug/mL 单链 DNA。OD260/OD280 比值应为 1.7-1.9,如果洗脱时不使用洗脱缓冲液,而使用去离子水,比值会偏低,因为 pH 值和离子存在会影响吸光值,但并不表示纯度低。

保存: 常温保存, 复检期一年。(注: RNase A 以附件形式发货, 收到未使用前请-20℃保存)。