

质粒小量提取试剂盒

货号: AD1100 规格: 50T/100T 试剂盒内容:

试剂盒组成	AD1100-50T	AD1100-100T
RNase A	300ul	500ul
溶液 I	15ml	30ml
溶液 II	15ml	30ml
溶液III	20ml	40ml
漂洗液	15ml	15ml×2
洗脱液	15ml	30ml
吸附柱	50个	100个
收集管	50个	100个
说明书	1份	1份

产品说明:

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。溶液I在使用前先加入RNaseA(将试剂盒中提供的RNaseA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。

操作步骤:

- 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250ul溶液 I (请先检查是否已加入RNaseA),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250ul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5 min,以免质粒受到破坏。
- 4、向离心管中加入350ul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10 min,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、将上一步所得上清液加入吸附柱中(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。
- 6、向吸附柱中加入700ul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。

- 7、向吸附柱中加入500ul漂洗液,12000rpm离心1min,弃废液,将吸附柱放入收集管中。
- 8、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。
- 9、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50-200ul经65℃水浴预热的洗脱液,室温放置2min,12000rpm离心1min。
- 10、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 II 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 II、溶液III和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50ul,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。

相关产品:

AD1010 6 × DNA Loading Buffer

AT1060 50×TAE 缓冲液

AT1050 5×TBE 缓冲液

AM1070 D2000 plus DNA Ladder

AM1400 1kb DNA Ladder

AG8142 GoldView II型核酸染色剂(5000×)