大量 DNA 产物纯化试剂盒

（离心柱型）
目录号：GF205

产品内容

产品组成	GF205-02 / (50 preps)
溶液 PB (Buffer PB)	50 ml
漂洗液 PW (Buffer PW)	15ml（使用前请先加入 60ml 无水乙醇）
洗脱缓冲液 TB (Buffer TB)	15 ml
吸附柱 CB1 (Spin Columns CB1)	50 个
收集管(2 ml) (Collection Tubes 2ml)	50 个

储存条件

该试剂盒置于室温（15-25℃）干燥条件下，可保存18个月，更长时间的保存可置于2-8℃。2-8℃保存条件下，若溶液产生沉淀，使用前应将试剂盒内的溶液在室温放置一段时间，必要时可在37℃水浴中预热10min，以溶解沉淀。

产品简介

本试剂盒采用独特的离心吸附柱纯化酶切、PCR等反应溶液中的DNA片段，同时除去蛋白质、其它有机化合物、无机盐离子及寡核苷酸引物等杂质，回收100bp-20kb DNA片段，回收率可达80%以上。每个离心吸附柱每次可吸附的DNA量为20ug。

使用本试剂盒回收的DNA可适用于各种常规操作，包括酶切、PCR、测序、文库筛选、连接和转化等实验。

产品特点

快速：整个操作过程只需十几分钟，节省时间。
多样：可以回收单链、双链DNA片段以及环状质粒DNA。
高效：独特的离心柱和精心配制的缓冲液，可大量回收到高纯度目的DNA。

注意事项

1. 本试剂盒适用于无选择性的回收溶液中所有 DNA 片段，如需选择性回收特定片段，同时去除其他不同大小片段，请选择胶回收试剂盒。
2. 回收率与初始 DNA 量和洗脱体积有关，初始量越少、洗脱体积越少，回收率越低。
3. 对于 <100bp 和 >10kb 的 DNA 片段可以适当的增加吸附和洗脱的时间。

操作步骤

使用前请先在漂洗液PW中加入无水乙醇，加入体积请参照瓶上的标签；所有离心步骤均为使用台式离心机在室温下离心。

1. 完成 PCR 扩增或其他酶切反应操作后，移取反应混合液（含有预纯化的 DNA）至干净的离心管。
2. 加入 3 倍体积的溶液 PB 至反应混合液中（如 50ul 反应混合液加入 150ul 的结合液），震荡混合均匀。
3. 将吸附柱 CB1 放入收集管中，移取上一步混合液至吸附柱，室温放置 2min，以 12,000rpm(~13,400×g)离心 1min，丢弃收集管中的悬液，将吸附柱 CB1 放回收集管中。

注意：若样本体积超过 700ul，可分次加入并重复此步骤。

4. 向吸附柱 CB1 中加入 700ul 的漂洗液，静置 1min 以平衡管柱膜，于 12,000rpm(~13,400×g)离心 1min，丢弃悬液，将吸附柱 CB1 放回收集管中。
5. 重复操作步骤 4。
6. 将吸附柱 CB1 放回收集管中，12,000rpm(~13,400×g)离心 2min，将吸附柱开盖置于室温放置数分钟，以去除、晾干残余的漂洗液。

   注意：漂洗液中乙醇的残留会影响后续的酶反应（酶切、PCR 等）实验。
7. 将吸附柱 CB1 置于一个干净离心管中，向吸附膜中间位置悬空滴加适量 50-300ul 洗脱缓冲液 TB，室温放置 2min。12,000rpm(~13,400×g)离心 2min 收集 DNA 溶液。

   注意：洗脱体积不应小于 50ul，体积过少影响回收效率。洗脱液的 pH 值对于洗脱效率有较大影响，若后续做测序，需使用 ddH2O 做洗脱液，并保证其 pH 值在 7.0-8.5 范围内，pH 值低于 7.0 会降低洗脱效率；且 DNA 产物应保存在-20℃，以防 DNA 降解。为了提高 DNA 的回收量，可将离心得到的溶液重新加回离心吸附柱中，室温放置 2min，12,000rpm(~13,400×g)离心 2min，将 DNA 溶液收集到离心管。