

通用型DNA纯化回收试剂盒

产品货号：26392

产品规格：100T

产品简介：

本试剂盒采用独特的Bind DNA Mini Column，既能从TAE或TBE琼脂糖凝胶中回收DNA片段，又能用于直接纯化PCR产物，满足多种实验需要。Buffer GL中含有pH指示剂，可根据颜色来判断溶胶或PCR产物回收是否达到最佳状态。使用本产品可回收100bp-10kb大小的DNA片段，回收率可达85%。每个Bind DNA Mini Column每次可吸附的DNA量为20μg。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。

产品组成：

产品名称	规格	保存条件
Buffer BL	50mL	室温
Buffer GL (Yellow)	60mL	室温
Buffer PW	2×15mL（使用前加入60mL无水乙醇）	室温
Elution Buffer	15mL	室温
Bind DNA Mini Columns (with Collection Tube)	100个	室温

实验步骤：

一、从琼脂糖凝胶中回收DNA片段

1. 柱平衡：向 Bind DNA Mini Column 中加入 500μL 溶液 Buffer BL，10,000g 离心 1min，弃掉 Collection Tube 中的废液，将 Bind DNA Mini Column 重新放回 Collection Tube 中(请使用当天处理过的柱子)；
2. 用干净刀片将单一目的 DNA 条带从琼脂糖凝胶中切下（尽量切除多余部分）放入干净的离心管中，称取重量；
3. 向胶块中加入等倍体积溶液 Buffer GL（如凝胶重为 0.1g，其体积可视为 100μL，则加入 100μL 溶液 Buffer GL），60℃水浴至胶块完全溶解（其间不断温和地上下翻转离心管，以确保胶块充分溶解，若胶块的体积过大，可事先将胶块切成碎块）（注意：若是对于回收产量要求高，可在加入 Buffer GL 完全溶胶后再加入 1/2 胶块体积的异丙醇以提高回收率；胶块完全溶解后最好将溶液温度降至室温再上柱，因为 Bind DNA Mini Column 在室温时结合 DNA 的能力较强。凝胶完全融解后应呈现淡黄色，即可进行后续操作。如果胶完全融解后溶液的颜色为紫色或红色，请使用 10μL 3M 乙酸钠（pH 5.0）将溶液的颜色调为淡黄色后再进行后续操作）；
4. 将上一步所得溶液全部转入 Bind DNA Mini Column 中，10,000g 离心 1min，弃去 Collection Tube 中废液，将 Bind DNA Mini Column 放入 Collection Tube 中（注意：Bind DNA Mini Column 容积为 800μL，若样品体积大于 800μL 可分批加入）；
5. 向 Bind DNA Mini Column 中加入 700μL 溶液 Buffer PW(使用前请先检查是否已加入无水乙醇)，10,000g 离心 1min，弃掉 Collection Tube 中废液，将 Bind DNA Mini Column 放入 Collection Tube 中（注意：如果回收的 DNA 是用于盐敏感的实验，例如平末端连接实验或直接测序，建议 Buffer PW 加入后静置 2-5min 再离心）；
6. 重复操作步骤 5；
7. 10,000g 离心 2min，尽量除去残留液体。将 Bind DNA Mini Column 放入一新的 1.5mL Nuclease-free 离



扫一扫 加微信

郑州乐业生物科技有限公司

Zhengzhou Leye-Bio Biotechnology Co., Ltd

地址：郑州市高新区红松路36号龙鼎企业中心一期1号楼5楼25号

免费电话：400-611-0007 13671551480 13643719799

Q Q: 807961520 731791866

邮箱：zzlybio@126.com

心管中，室温放置 5min，彻底晾干（注意：漂洗液中乙醇的残留会影响后续酶切、PCR 等实验）；

8. 向吸附膜中间位置悬空滴加 30~50 μ L Elution Buffer 或 Nuclease-free Water (Elution Buffer 或 Nuclease-free Water 60-65 $^{\circ}$ C 预热效果更好)，室温放置 2min，10,000g 离心 2min，收集 DNA 溶液（注意：洗脱液的体积不应少于 30 μ L，体积过少会影响回收的效率。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 Nuclease-free Water 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 $^{\circ}$ C，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 Bind DNA Mini Column 中，室温放置 2min，10,000g 离心 2min，将 DNA 溶液收集到离心管中）。

二、从 PCR 反应液或酶切反应液中回收 DNA 片段

1. 柱平衡：向 Bind DNA Mini Column 中加入 500 μ L 溶液 Buffer BL，10,000g 离心 1min，弃掉 Collection Tube 中的废液，将 Bind DNA Mini Column 重新放回 Collection Tube 中(请使用当天处理过的柱子)；
2. 向 PCR 反应液或酶切反应液中加入 3 倍体积的溶液 Buffer GL（加入 Buffer GL 不少于 150 μ L），充分混匀（无需去除石蜡油或矿物油）（注意：若是对于回收产量要求高，可在加入 Buffer GL 后再加入 3/4 PCR 反应液或酶切反应液的体积的异丙醇以提高回收率；混合后溶液应呈现淡黄色，即可进行后续操作。如果混合后溶液的颜色为紫色或红色，请使用 10 μ L 3M 乙酸钠 (pH5.0) 将溶液的颜色调为淡黄色后再进行后续操作）；
3. 将上一步所得溶液全部转入 Bind DNA Mini Column 中，10,000g 离心 1min，弃去 Collection Tube 中废液，将 Bind DNA Mini Column 放入 Collection Tube 中（注意：Bind DNA Mini Column 容积为 800 μ L，若样品体积大于 800 μ L 可分批加入）；
4. 向 Bind DNA Mini Column 中加入 700 μ L 溶液 Buffer PW（使用前请先检查是否已加入无水乙醇），10,000g 离心 1min，弃去 Collection Tube 中废液，将 Bind DNA Mini Column 放入 Collection Tube 中（注意：如回收 DNA 是用于盐敏感实验，例如平末端连接实验或直接测序，建议 Buffer PW 加入后静置 2-5min 再离心）；
5. 重复操作步骤 4；
6. 10,000g 离心 2min，尽量除去残留液体，将 Bind DNA Mini Column 放入一新的 1.5mL Nuclease-free 离心管中，室温放置 5min，彻底晾干（注意：漂洗液中乙醇的残留会影响后续酶切、PCR 等实验）；
7. 向吸附膜中间位置悬空滴加 30~50 μ L Elution Buffer 或 Nuclease-free Water（Elution Buffer 或 Nuclease-free Water 60-65 $^{\circ}$ C 预热效果更好），室温放置 2min，然后 10,000g 离心 2min，收集 DNA 溶液（注意：洗脱液的体积不应少于 30 μ L，体积过少会影响回收的效率。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 Nuclease-free Water 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 $^{\circ}$ C，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 Bind DNA Mini Column 中，室温放置 2min，10,000g 离心 2min，将 DNA 溶液收集到离心管中）。

注意事项：

1. 使用前请先检查 Buffer PW 是否加入指定量的无水乙醇。
2. 各溶液使用后请及时将盖子拧紧。

保存条件：

室温，有效期12个月



扫一扫 加微信

郑州乐业生物科技有限公司

Zhengzhou Leye-Bio Biotechnology Co., Ltd

地址：郑州市高新区红松路36号龙鼎企业中心一期1号楼5楼25号

免费电话：400-611-0007 13671551480 13643719799

Q Q: 807961520 731791866

邮箱：zzlybio@126.com