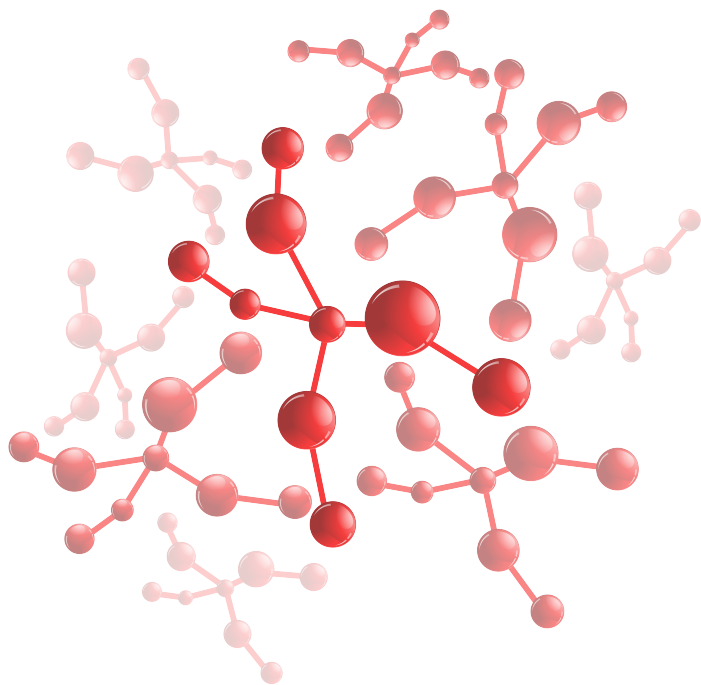


CISTRO

DNA Selection Beads

DNA 片段选择 / 纯化磁珠



V1.0

本产品仅供科研用途

产品信息

名称	MB0101-5	MB0101-60	MB0101-450
DNA Selection Beads	5 mL	60 mL	450 mL

注意：请不要将磁珠冷冻保存。请将磁珠保存在 4°C，并在使用前放至室温再使用。

PCR 产物和酶切产物纯化

我们的磁珠为 PCR 产物和酶切产物提供了一个简单快速的解决方案。在 1.8 倍体积磁珠比例下，反应产物中 >100 bp 的 DNA 被完美保留，而引物残留、接头、酶和缓冲液中其他组分被有效去除。整个过程无需酚仿抽提，无需醇类沉淀，30 分钟就获得高纯度的 DNA。

应用举例：50 μ L 的 PCR 反应或酶切反应

1. 提前 10 分钟，将磁珠从冰箱取出，放置至室温。使用前将磁珠涡旋混匀。（使用前将磁珠放置至室温将减少 DNA 损失，提高回收得率）
2. 加入 90 μ L 磁珠，用枪头轻轻吹打 5-10 次，至反应液和磁珠完全混匀。
3. 室温静置 5 分钟。
4. 将 Eppendorf 管或者 96 孔板转移至磁力架，静置 3 分钟，如果反应液比较粘稠，可以将时间延长至 5-10 分钟。延长不会影响 DNA 的得率和质量。
5. 移去上清液 137 μ L。（保留 3 μ L，以防止磁珠也被移除，影响 DNA 得率）

6. 保持 Eppendorf 管或者 96 孔板在磁力架上，加入 100 μL 新鲜配制的 80% 乙醇，放置 30 秒，移除上清 97 μL 。
7. 重复步骤 6。
8. 将 Eppendorf 管或者 96 孔板短暂离心，放在磁力架上，将残余液体完全吸除。
9. 室温放置 3-5 分钟，等待磁珠表面残留乙醇完全挥发。*(磁珠表面出现细的裂纹，注意：无需将磁珠过分干燥，不要使用高温干燥或者真空泵抽干方法)*
10. 加入 25 μL 洗脱缓冲液，用枪头轻轻混匀，静置 5 分钟。
11. 将 Eppendorf 管或者 96 孔板转移至磁力架，静置 3 分钟。
12. 转移 22 μL 上清液至新的 Eppendorf 管或者 96 孔板，继续下游实验或者 -20°C 长期保存。

高通量测序文库片段选择和纯化

我们的磁珠为高通量测序文库提供了一个简单快速的解决方案。选择合适的磁珠比例，能够纯化得到合适的高纯度 DNA 片段。

应用举例：50 μL 的文库需要回收 ≥ 300 bp 的 DNA 片段

1. 提前 10 分钟，将磁珠从冰箱取出，放置至室温。使用前将磁珠涡旋混匀。*(使用前将磁珠放置至室温将减少 DNA 损失，提高回收得率)*
2. 加入 40 μL 磁珠 *(0.8 倍磁珠比例)*，用枪头轻轻吹打 5-10 次，至反应液和磁珠完全混匀。
3. 室温静置 5 分钟。
4. 将 Eppendorf 管或者 96 孔板转移至磁力架，静置 3 分钟，如果反应液比较粘稠，可以将时间延长至 5-10 分钟。延长将不会影响 DNA 的得率和质量。

5. 移去上清液 87 μL 。（保留 3 μL ，以防止磁珠也被移除，影响 DNA 得率）
6. 将 Eppendorf 管或者 96 孔板放在磁力架上，加入 100 μL 新鲜配制的 80% 乙醇，放置 30 秒，移除上清 97 μL 。
7. 重复步骤 6。
8. 将 Eppendorf 管或者 96 孔板短暂离心，放在磁力架上，将残余液体完全吸除。
9. 室温放置 3-5 分钟，等待磁珠表面残留乙醇完全挥发。（磁珠表面出现细的裂纹。注意：无需将磁珠过分干燥，不要使用高温干燥或者真空泵抽干方法）
10. 加入 25 μL 洗脱缓冲液，用枪头轻轻混匀，静置 5 分钟。
11. 将 Eppendorf 管或者 96 孔板转移至磁力架，静置 3 分钟。
12. 转移 22 μL 上清液至新的 Eppendorf 管或者 96 孔板，继续下游实验或者 -20°C 长期保存。

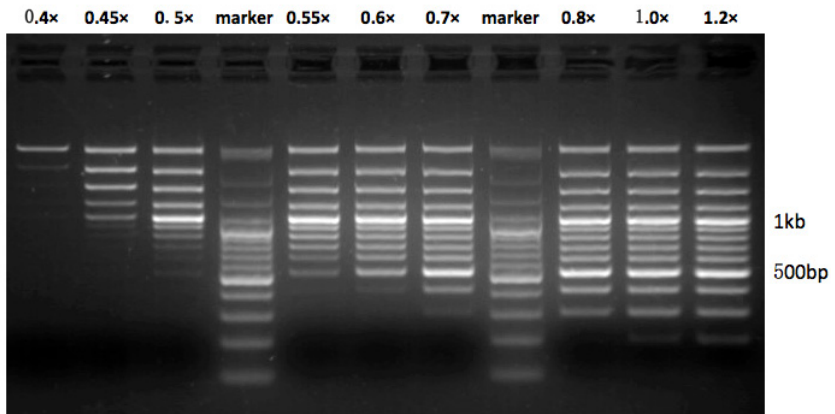


图 1 片段选择和纯化条件参考示意图

