



NGS TPL DNA Library Prep Set for Illumina (1 ng) 转座酶法二代测序快速 DNA 建库试剂盒 (Illumina, 1 ng)

Cat. No. CW2847

产品简介

该试剂盒是针对 Illumina 高通量测序平台定向开发的专用试剂盒，提供了基因组 DNA 文库构建所需要的酶预混体系及反应缓冲液，包含除 PCR 引物外的所有成分。和传统文库构建试剂盒相比，该试剂盒采用新型转座酶法进行文库构建，可以将 DNA 片段化、末端修复及接头连接反应通过一步简单的酶促反应完成，显著降低了模板的使用量，减少了实验操作步骤，缩短了文库构建时间；采用高保真 DNA 聚合酶进行文库富集，无偏好的 PCR 扩增，扩大了序列的覆盖区域，可高效制备用于 Illumina 二代测序平台的 DNA 文库。该试剂盒适用于起始模板 DNA 投入量为 1 ng。试剂盒中所有试剂都经过严格的质量控制和功能验证，最大程度上保证了文库构建的稳定性和重复性。

保存条件

-20±5°C保存，干冰运输。

产品内容

| Component | CW2847S 24 rxns | CW2847M 96 rxns |
|----------------------|--------------------|--------------------|
| TPS V1 | 120 μ L | 480 μ L |
| 5×FA Reaction Buffer | 96 μ L | 384 μ L |
| TS Buffer | 72 μ L | 288 μ L |
| 2×Ultra HiFi PCR Mix | 600 μ L | 2×1.2 mL |

* 本试剂盒适用于基因组 DNA 文库构建, 起始模板 DNA 投入量为 1 ng。本公司还有针对 50 ng (CW2845) 和 5 ng (CW2846) 的基因组 DNA 起始的转座酶法文库构建试剂盒, 为得到质量较高的文库, 不同的 DNA 起始量建议使用不同的试剂盒。

文库质量检测

文库浓度测定

为了得到高质量的测序结果, 需要对 DNA 文库进行精确定量, 首先推荐使用 Real-time PCR 方法对 DNA 文库进行绝对定量。此外, 还可使用荧光染料法, 如 Qubit 法或荧光染料 picogreen 法, 此处请勿使用基于吸光度测量的定量方法。最终可使用以下近似公式换算 DNA 文库的摩尔浓度。

附表: 不同片段选择回收时磁珠建议用量

| 文库平均总长度 | 近似转换公式 |
|---------|----------------------|
| 300 bp | 1 ng/ μ L=5.0 nM |
| 400 bp | 1 ng/ μ L=3.8 nM |
| 500 bp | 1 ng/ μ L=3.0 nM |

产品特点

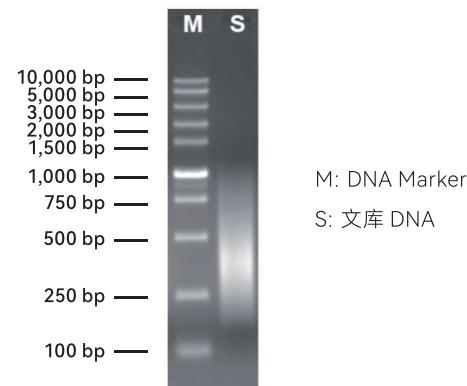
1. DNA 片段化、接头连接一步完成。
2. 超保真扩增, 最大程度上降低了扩增偏好性。

自备仪器试剂盒耗材

1. 磁力架: 建议使用 DynaMag^{TM-2} (Cat.No. 12321D)。
 2. DNA 纯化回收试剂盒: 建议使用康为磁珠法 DNA 纯化回收试剂盒 (Cat.No.CW2508)。
 3. 文库 PCR 引物试剂盒: 建议使用康为转座酶法二代测序多样本引物试剂盒 (Cat.No.CW2958/CW2959/CW2960/CW2961/CW2962/CW2963)。
 4. 无水乙醇, 去离子水 (pH 在 7.0-8.0 之间)。
 5. 反应管: 建议使用低吸附的 PCR 管与 1.5 mL 离心管。
- 枪头: 建议使用高质量过滤枪头防止试剂盒、文库样本污染。

文库片段分布

制备好的 DNA 文库可用琼脂糖凝胶电泳或 Agilent 2100 Bioanalyzer 检测 DNA 文库中的片段长度分布范围。



7. 重复步骤 6 一次。
8. 保持离心管固定于磁力架上, 室温静置干燥至磁珠表面微裂, 加入 20 μ L ddH₂O 回溶。
注意: 不要使磁珠过度干燥, 以免影响洗脱效率。
9. 将离心管从磁力架上取下, 涡旋振荡使磁珠完全重悬, 室温静置 5 分钟。短暂离心, 将离心管放于磁力架上直至溶液澄清, 将上清溶液转移至一个新的离心管中。

附表: 不同片段选择回收时磁珠建议用量

| DNA 文库大小 | 插入片段 | 230 bp | 330 bp | 430 bp |
|----------|-----------------------|------------|------------|------------|
| 磁珠用量 | (插入片段+adaptor+primer) | 350 bp | 450 bp | 550 bp |
| | 第一次选择 | 65 μ L | 55 μ L | 45 μ L |
| | 第二次选择 | 50 μ L | 30 μ L | 30 μ L |

文库 DNA 片段纯化

建议使用康为世纪磁珠法 DNA 纯化回收试剂盒 (CMPure, CW2508)。

1. CMPure 使用前应震荡混匀后置于室温平衡 30 min。
2. PCR 产物中加入 50 μ L 平衡至室温的磁珠, 涡旋震荡 5 秒钟后, 室温静置 5 分钟。
3. 短暂离心, 将离心管置于磁力架上, 使磁珠和上清溶液分离, 直至溶液澄清 (约需 3-5 分钟), 小心吸取上清并弃除, 期间避免接触已结合目标 DNA 的磁珠。
注意: 不要弃除磁珠。
4. 继续保持离心管固定于磁力架上, 向离心管中加入 200 μ L 新鲜配置的 80%乙醇, 室温放置 30 秒, 小心弃除上清。
注意: 加乙醇时, 液体不可直接吹打到磁珠上。
5. 重复步骤 4。
6. 保持离心管固定于磁力架上, 室温静置干燥至磁珠表面微裂, 加入 25 μ L ddH₂O 回溶。
注意: 不要使磁珠过度干燥, 以免影响洗脱效率。
7. 将离心管从磁力架上取下, 涡旋振荡使磁珠完全重悬, 室温静置 5 分钟。短暂离心, 将离心管放于磁力架上直至溶液澄清, 将上清溶液转移至一个新的离心管中。

实验前准备及重要注意事项

1. 避免试剂的反复冻融。
2. PCR 产物因操作不当极易产生污染, 导致实验结果不准确, 建议将 PCR 反应体系配制区与 PCR 产物纯化区隔离, 并使用专门的移液器, 定时对各实验区域进行清洁。
3. 磁珠纯化: 磁珠使用前应平衡至室温, 磁珠的所有操作都应在室温下进行, 80%乙醇应现配现用, 磁珠漂洗后干燥至表面无液体反光且呈磨砂状, 磁珠干燥不足会有乙醇残留影响后续实验, 磁珠过度干燥影响 DNA 回收效率。
4. 该试剂盒适合基因组 DNA 文库构建, 如 DNA 样品为 PCR 产物, 应保证其长度>500 bp, 由于转座酶无法作用于 DNA 末端, 推荐在制备 PCR 产物时将 PCR 产物两端各延长 50-100 bp, 以避免出现末端测序覆盖度低的情况。

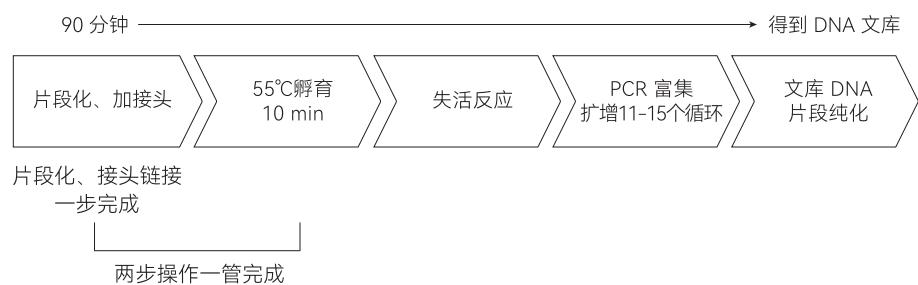
样品准备

DNA 纯度要求: A260/A280 = 1.8-2.0。

样本 DNA: 溶解于超纯水中。

DNA 定量: DNA 投入量过多、过少都会对文库质量有影响, 建议先使用 Nano 检测基因组 DNA 纯度再用 Qubit 对基因组进行浓度检测 (请勿使用任何基于吸光度测量为基础的测定方法进行模板定量)。

DNA 建库流程示意图



操作步骤

DNA 片段化、接头连接反应

- 向 200 μL PCR 管中加入以下试剂:

| 组分 | 体积 |
|----------------------|----------|
| 1 ng DNA | X μL |
| TPS V1 | 5 μL |
| 5×FA Reaction Buffer | 4 μL |
| ddH ₂ O | To 20 μL |

- 用移液器轻轻吹打混匀, 短暂离心, 使所有组分收集到管底。

- 将上述 PCR 管置于 PCR 仪中, 热盖打开, 反应程序如下:

| 温度 | 时间 |
|-------|--------|
| 105°C | 热盖 |
| 55°C | 10 min |
| 10°C | Hold |

失活反应

DNA 在进行片段化反应完成后, 酶仍处于较高的活性状态, 应立即将其从 PCR 仪上取下, 加入反应终止 Buffer 进行终止反应, 以防止 DNA 过度片段化导致的文库片段变小。

- 向盛有片段化产物的 PCR 管中加入 3 μL TS Buffer。
- 用移液器轻轻吹打混匀, 短暂离心, 使所有组分收集到管底。
- 置于室温孵育 5 min, 如室内温度过低, 可置于 PCR 仪上进行反应, 25°C, 关闭热盖。

PCR 扩增

- 向 200 μL PCR 管中加入以下试剂:

| 组分 | 体积 |
|----------------------|-------|
| 片段化产物 | 23 μL |
| Primer N5 | 1 μL |
| Primer N7 | 1 μL |
| 2×Ultra HiFi PCR Mix | 25 μL |

- 用移液器轻轻吹打混匀, 短暂离心, 使所有组分收集到管底。

- 将上述 PCR 管置于 PCR 仪中, 热盖打开, 反应程序如下:

| 步骤 | 温度 | 时间 |
|-----|------|-------|
| 延伸 | 72°C | 3 min |
| 预变性 | 98°C | 30 s |
| 变性 | 98°C | 15 s |
| 退火 | 60°C | 30 s |
| 延伸 | 72°C | 3 min |
| 终延伸 | 72°C | 5 min |
| 保存 | 4°C | Hold |

11-15个循环

文库 DNA 片段选择性回收

建议使用康为世纪磁珠法 DNA 纯化回收试剂盒 (CMPure, CW2508) 进行 DNA 片段选择性回收。需要不同大小 DNA 片段时, 磁珠使用量不同, 具体磁珠使用量参照附表 (若使用其他品牌磁珠, 需自行摸索最佳磁珠用量)。

注意: 扩增产物也可使用胶回收试剂盒进行片段长度分选和纯化。如对文库长度分布范围无特殊要求, 扩增产物也可不进行 DNA 片段选择性回收, 参考说明书中文库 DNA 片段纯化步骤进行纯化。

- CMPure 使用前应震荡混匀后置于室温平衡 30 min。
- PCR 产物转移至 1.5 mL 离心管中, 补水至 100 μL, 加入若干体积平衡至室温的磁珠, 涡旋震荡 5 秒钟后, 室温静置 5 分钟。
- 短暂离心, 将离心管置于磁力架上, 使磁珠和上清分离, 直至溶液澄清, 小心吸取上清转移至一新的 1.5 mL 离心管中。

注意: 不要弃除上清。

- 在上清中加入若干体积的磁珠, 涡旋震荡 5 秒钟后, 室温静置 5 分钟。
- 短暂离心, 将离心管置于磁力架上, 使磁珠和上清分离, 直至溶液澄清, 小心吸取上清并弃除, 期间避免接触已结合目标 DNA 的磁珠。

注意: 不要弃除磁珠。

- 继续保持离心管固定于磁力架上, 向离心管中加入 200 μL 新鲜配置的 80%乙醇, 室温放置 30 秒, 小心弃除上清。

注意: 加乙醇时, 液体不可直接吹打到磁珠上。