

xLiBPreP™转座酶 DNA 快速建库试剂盒
(50 ng/5 ng/1ng)

操作说明书

(Cat#TC001/TC002/TC003, Version1.0)

欣基（杭州）生物科技有限公司
WisGen BioSciences Co., Ltd

For Research Use Only.

Not For Use in Diagnostic Procedures.

仅供科研使用

目录

- 产品概述 1
- 实验原理与流程概要 2
- 产品组成 4
- 保存与运输条件 4
- 适用范围 4
- 注意事项 5
- 实验前准备 8
- 实验流程 8
 - 1. DNA 片段化 8
 - 2. 纯化片段化产物 9
 - 3. 文库 PCR 富集 10
 - 4. 文库纯化或分选 11
 - 5. 文库质检 13

产品概述

xLiBPreP™转座酶 DNA 快速建库试剂盒(50 ng/5 ng/1ng)是针对 Illumina 高通量测序平台定向开发的转座酶法建库试剂盒。和传统文库构建方法相比，xLiBPreP™转座酶 DNA 快速建库试剂盒(50 ng/5 ng/1ng)采用新型 Tn5 转座酶和优化的缓冲体系，能够将繁琐的 DNA 片段化、末端修复和接头连接反应等步骤变为一步简单的酶促反应，在降低起始模板投入量的同时，显著缩短文库构建时间并获得优异的测序质量。该试剂盒共有三种规格，分别适用于起始模板 DNA 为 50 ng、5 ng 和 1 ng 的反应，使用者可根据实验类型自由选择。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。

实验原理与流程概要

1. 基本原理

在 Tn5 Transposome 中包含转座酶和两种等摩尔的接头 Adapter 1 和 Adapter 2。转座发生时，该转座子将 Adapter 1 和 Adapter 2 接头序列插入靶基因中，形成一端带有 Adapter 1，一端带有 Adapter 2 的 DNA，之后利用 DNA 聚合酶将转座形成的切口补齐。使用 YWG™ illumina 转座酶接头套装引物扩增后，即可获得用于高通量测序的文库。

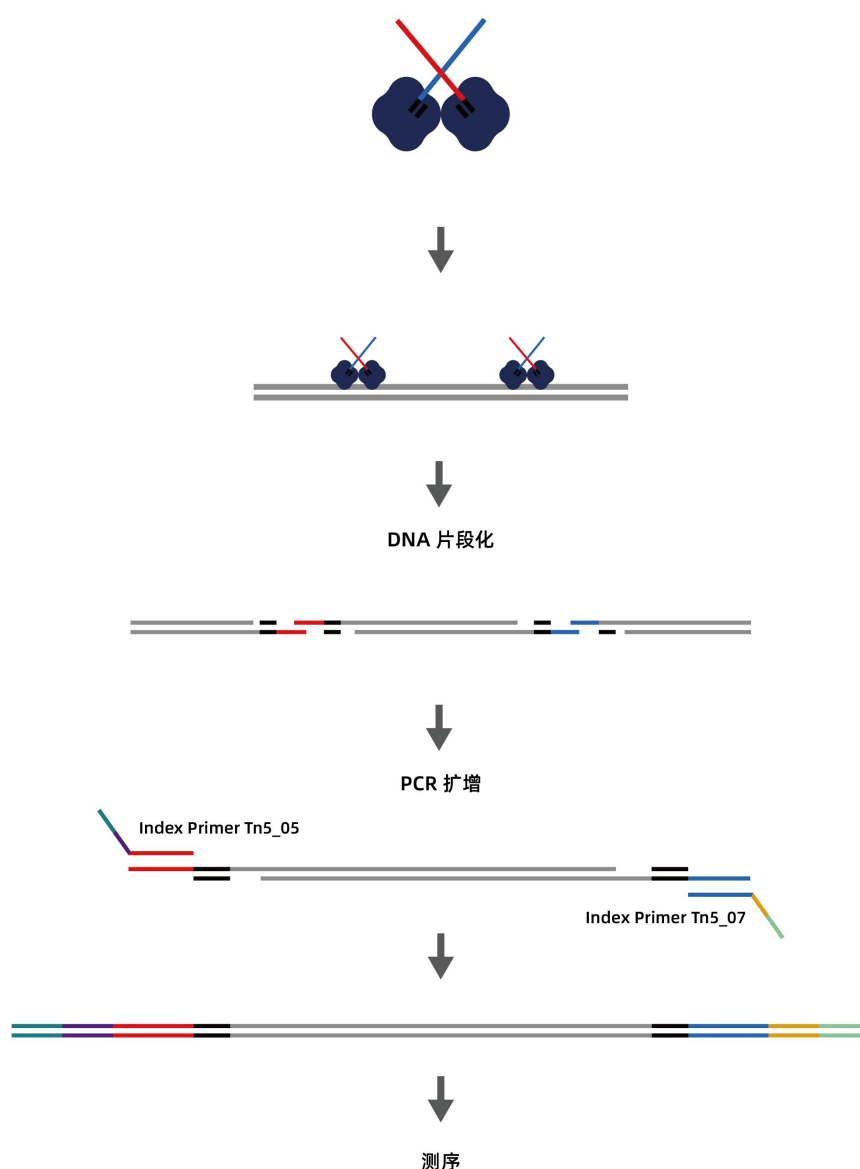


图 1. xLiBPreP™转座酶 DNA 快速建库试剂盒(50 ng/5 ng/1ng)建库原理示意图

2. 文库结构

5'-AATGATACGGCGACCAACGAGATCTACAC[i5 index]TCGTCTGGCAGCGTCAGATGTGTATAAGAGACAG-NNNNNN-CTGTCTCTTATACACATCTCCGAGCCCACGAGAC[i7 index]ATCTCGTATGCCGTCTTCTGCTTG-3'

3. 流程概要



图 2. xLiBPreP™转座酶 DNA 快速建库试剂盒(50 ng/5 ng/1ng)建库流程示意图

产品组成

主货号：TC001/TC002/TC003 规格：8 rxns/24 rxns / 96 rxns

货号	TC001	TC002	TC003
规格	8/24/96 rxns	8/24/96 rxns	8/24/96 rxns
起始 DNA	50 ng	5 ng	1 ng
● Tn5 Transposome V1	16/48/192 μL	-	-
● Tn5 Transposome V2	-	16/48/192 μL	-
● Tn5 Transposome V3	-	-	16/48/192 μL
● 5x Tagment Buffer	32/96/384 μL	32/96/384 μL	32/96/384 μL
● Termination Buffer	40/120/480 μL	40/120/480 μL	40/120/480 μL
● 2X HiFi Master Mix	200/600/2400 μL	200/600/2400 μL	200/600/2400 μL

产品组分表中标注的颜色代表各组分管盖的颜色。

保存与运输条件

-30 ~ -15 °C保存，≤ 0 °C运输

适用范围

本产品适用于纯化的基因组 DNA、cDNA 和 PCR 产物。

注意事项

! 请务必在使用本试剂盒之前阅读此注意事项。

1. 请于使用前将试剂盒酶组分置于冰盒解冻，Buffer 组分置于室温解冻，解冻后上下颠倒充分混匀。
2. 配制各步骤反应液时推荐使用移液器吹打混匀或轻轻振荡，剧烈振荡可能会造成文库产出下降。
3. 推荐在带热盖的 PCR 仪中进行各步骤反应，使用前应预热 PCR 仪至反应温度。
4. 如 DNA 样品为 PCR 产物，应保证其长度>500 bp。因转座酶无法作用于 DNA 末端，因此 PCR 产物最末端 50 bp 测序覆盖度可能会有所降低。我们推荐您在制备 PCR 产物时将待测区域两末端各延长 50-100 bp，以避免末端测序覆盖度降低的情况。
5. 为避免样品交叉污染，推荐使用带滤芯的枪头，吸取不同样品时请更换枪头。
6. 使用前将磁珠平衡至室温，所有磁珠操作都应于室温进行，切勿将磁珠置于-20℃ 冻存。
7. 80%乙醇应现配现用，漂洗磁珠后应尽量吸干残留乙醇。
8. 本产品仅作科研用途！

实验前准备

1. Input DNA

因为 Tn5 Transposome 对 DNA 浓度非常敏感，所以准确的 DNA 浓度测定对实验成功与否至关重要。推荐使用 Qubit 或荧光染料 PicoGreen 对 DNA 样品进行浓度测定。

$A_{260}/A_{280}=1.8-2.0$ 。

2. 自备试剂

生产商#货号	产品/试剂名称	备注
WisGen#MB002	xCapSeq™ SPRI Beads	/
WisGen#YG010	YWG™ Transposase Index Kit for illumina	/
*	Nuclease-Free Water	/

⬆ * 常规实验室供应商品牌即可

3. 自备材料

实验仪器及耗材

生产商#货号	仪器/耗材名称	描述
*	PCR 基因扩增仪	/
*	微型离心机	/
*	涡旋振荡混匀仪	/
*	移液器	单通道或多通道
Thermo Fisher# Q33216	Qubit® 3.0 Fluorometer	可选择基于荧光染料法的 DNA 定量系统的其它同类产品
Agilent#G2939AA	Agilent 2100 Electrophoresis Bioanalyzer® system	或其它同类产品

生产商#货号	仪器/耗材名称	描述
WisGen#MR-C-16	xMag™ 磁力架 (0.2 mL*16 孔)	或其它同类产品
WisGen#QC001-R	xQuant™ 管 (适配 Qubit® 平台)	可选择适配 Qubit® 荧光计的其它同类产品
WisGen#QC002-R	xQuant™ 检测联管 (适配 Qubit® 平台)	可选择适配 Qubit® Flex 荧光计的其它同类产品
Axygen#PCR-02-C	0.2 mL 透明平盖 PCR 薄壁管	可选择无核酸酶的 其它同类产品
Axygen# PCR-0208-C	0.2 mL 八连排透明 PCR 薄壁管	可选择无核酸酶的 其它同类产品
Axygen# MCT-060-L-C	0.5 mL 低吸附离心管	可选择低吸附的 其它同类产品
*	1.5 mL 无色灭菌离心管	建议选择无核酸酶的 产品
*	1000 μL 吸头	建议选择无核酸酶 带滤芯的产品
*	200 μL 吸头	建议选择无核酸酶 带滤芯的产品
*	0.5 - 10 μL 吸头	建议选择无核酸酶 带滤芯的产品

^ * 常规实验室供应商品品牌即可

实验流程

1. DNA 片段化

1.1 室温解冻 5× Tagment Buffer 和 Termination Buffer，上下颠倒混匀后备用。在灭菌 PCR 管中配制如下反应体系：

组分	体积 (μL)
1 ng/5 ng/50 ng input DNA	x
Tn5 Transposome	2
5× Tagment Buffer	4
ddH ₂ O	14-x
总体积	20

1.2 使用移液器吹打混匀。

1.3 将反应管置于 PCR 中，运行如下程序（热盖: 65 °C）：

温度	时间
55°C	10 min

1.4 反应结束后，立刻向产物中加入 5 μL Termination Buffer，使用移液器吹打混匀。

！ 注意：反应完成后应立即加入 Termination Buffer 终止反应，否则 DNA 样品将过度片段化，导致最终文库片段变小。

1.5 将反应管置于 PCR 中，运行如下程序（热盖: 65 °C）：

温度	时间
55°C	10 min

2. 纯化片段化产物

2.1 向管中加入 $1.0\times$ (25 μL) 的分选磁珠，涡旋振荡或移液器吹打 20 次混匀，室温孵育 5 min。

2.2 将 PCR 管短暂离心并置于磁力架中，待溶液澄清后（约 5 min），小心移除上清。

2.3 保持 PCR 管始终处于磁力架中，加入 200 μL 新鲜配制的 80%乙醇漂洗磁珠，室温孵育 30 sec，小心移除上清。

2.4 重复步骤 2.3，总计漂洗两次。

2.5 短暂离心去除 PCR 管内剩余酒精，开盖干燥磁珠至磁珠呈现磨砂状。

2.6 将 PCR 管从磁力架中取出，加入 21 μL ddH₂O，涡旋振荡或使用移液器轻轻吹打充分混匀，室温静置 5 min。

2.7 将 PCR 管短暂离心并置于磁力架中，待溶液澄清后（约 2 min），小心转移 20 μL 上清至干净的 PCR 管中。

3. PCR 富集

3.1 将 PCR 管置于冰上，配制如下反应体系：

组分	体积 (μL)
上一步产物	20
2× HiFi Master Mix	25
Index Primer*	5
总体积	50

⬆️ * 需使用 Tn5 转座酶法建库专用的 Tn5_05, Tn5_07 index primer，推荐选择 YWG™ illumina 转座酶接头套装 (WisGen#YG010)。

3.2 使用移液器吹打混匀，将反应管置于 PCR 中，运行如下反应程序：

温度 (°C)	时间	循环数
72 °C	3 min	1
95 °C	30 sec	1
95 °C	10 sec	
55 °C	30 sec	n*
72 °C	30 sec	
72 °C	5 min	1
4 °C	hold	1

⬆️ * 起始量为 50 ng 时，推荐 5-8 个循环数；起始量为 5 ng 时，推荐 9-12 个循环数；起始量为 1 ng 时，推荐 11-14 个循环数。

⚠️ **注意：转座反应产物并非完整的双链 DNA，72°C 孵育 3 min 用于进行链置换反应，生成成熟的 PCR 模板，请勿删除该步骤！**

3.3 PCR 反应结束后进行纯化或分选。

4. 文库纯化或分选

4.1 如对文库长度分布无特殊要求，可直接使用 1.0×磁珠纯化扩增产物，

具体步骤如下：

4.1.1 将平衡至室温的分选磁珠，振荡或上下颠倒混匀。

4.1.2 向 PCR 产物中加入 1.0× (50 μ L) 的分选磁珠，涡旋振荡或移液器吹打 20 次混匀，室温孵育 5 min。

4.1.3 将 PCR 管短暂离心并置于磁力架中，待溶液澄清后（约 5 min），小心移除上清。

4.1.4 保持 PCR 管始终处于磁力架中，加入 200 μ L 新鲜配制的 80%乙醇漂洗磁珠，室温孵育 30 sec，小心移除上清。

4.1.5 重复步骤 4.1.4，总计漂洗两次。

4.1.6 短暂离心去除 PCR 管内剩余酒精，开盖干燥磁珠至磁珠呈现磨砂状。

4.1.7 将 PCR 管从磁力架中取出，加入 15 μ L ddH₂O，涡旋振荡或使用移液器轻轻吹打充分混匀，室温静置 5 min。

4.1.8 将 PCR 管短暂离心并置于磁力架中，待溶液澄清后（约 2 min），小心转移 15 μ L 上清至干净的 PCR 管中，于-20 °C保存。

4.2 如需进行片段分选，进行以下步骤：

4.2.1 根据所需扩增产物长度选择合适的磁珠用量，具体的使用量参见下表：

文库平均总长度	280~380 bp	340~440 bp	450~550 bp
第一轮磁珠用量	0.7 × (35 μL)	0.6 × (30 μL)	0.5 × (25 μL)
第二轮磁珠用量	0.2 × (10 μL)	0.2 × (10 μL)	0.2 × (10 μL)

4.2.2 将平衡至室温的分选磁珠，振荡或上下颠倒混匀。

4.2.3 根据上表吸取第一轮磁珠用量至 50 μL PCR 产物中，涡旋振荡或使用移液器吹打 20 次充分混匀，室温孵育 5 min。

4.2.4 将 PCR 管短暂离心并置于磁力架中，待溶液澄清后（约 5 min），小心转移上清到干净的离心管中。

4.2.5 吸取第二轮磁珠用量至上清液中，涡旋振荡或使用移液器吹打 20 次充分混匀，室温孵育 5 min。

4.2.6 将 PCR 管短暂离心并置于磁力架中，待溶液澄清后（约 5 min），小心移除上清。

4.2.7 保持 PCR 管始终处于磁力架中，加入 200 μL 新鲜配制的 80%乙醇漂洗磁珠，室温孵育 30 sec，小心移除上清。

4.2.8 重复步骤 4.2.7，总计漂洗两次。

4.2.9 短暂离心去除 PCR 管内剩余酒精，开盖干燥磁珠至磁珠呈现磨砂状。

4.2.10 将 PCR 管从磁力架中取出，加入 15 μL ddH₂O，涡旋振荡或使用移液器轻轻吹打充分混匀，室温静置 5 min。

4.2.11 将 PCR 管短暂离心并置于磁力架中，待溶液澄清后（约 2 min），小心转移 15 μL 上清至干净的 PCR 管中，于-20 °C保存。

5. 文库质量检测

5.1 文库浓度测定

为了得到高质量的测序结果，必须对文库浓度进行精确测定。xLiBPreP™转座酶 DNA 快速建库试剂盒(50 ng/5 ng/1ng)文库产出参照表如下：

TC001 (50 ng input) 扩增数	5	6	7	8
TC002 (5 ng input) 扩增数	9	10	11	12
TC003 (1 ng input) 扩增数	11	12	13	14
文库产出 (不进行分选产量, ng)	250	400	750	1200
文库产出 (进行分选产量, ng)	100	150	300	500

⬆ 表中所述 ng 数为文库总质量。文库质量浓度可由该数值除以文库终体积计算而得。

5.2 文库长度分布检测

将制备好的文库在 Agilent 2100 Bioanalyzer 或者 Qsep 上进行长度分布检测。

欣基（杭州）生物科技有限公司

WisGen BioSciences Co., Ltd

Add : 浙江省杭州市钱塘区福城路 400 号 6 幢 8 层

Service : order@wisgen.cn Web : www.wisgen.cn

