

**Hieff NGS[®] Ultima DNA Library Prep Kit for
MGI[®]**

Cat No.13310

使用说明书
Product Manual





Yeasen Biotechnology (Shanghai) Co., Ltd.
Hotline: 400-6111-883
E-mail: order@yeasen.com

目 录






| | |
|---------------|---|
| 产品信息 | 1 |
| 产品描述 | 1 |
| 产品组分 | 1 |
| 运输与保存方法 | 1 |
| 注意事项 | 1 |
| 使用方法 | 3 |

产品信息






| 产品名称 | 产品编号 | 规格 |
|---|-----------|-------|
| Hieff NGS® Ultima DNA Library Prep Kit for MGI® | 13310ES96 | 96 T |
| | 13310ES98 | 192 T |

产品描述

Hieff NGS® Ultima DNA Library Prep Kit for MGI®是针对 MGI®高通量测序平台定向优化而成的新一代建库试剂盒。作为全新的升级版，本产品采用高质量的酶学组成，简化的操作流程，可显著提高低质量样本文库转化率与扩增效率，具有广泛的样本适应性，同时兼容 FFPE、cfDNA、ChIP DNA 等样本，助力获得优异的测序数据。

-  适用 500 pg-1 µg DNA 样本
-  兼容 cfDNA、FFPE 等低质量样本
-  高效的文库转化率与扩增效率
-  多样本验证可获得优异的文库与测序数据
-  严格的批次性能与稳定性质控

产品组分

| 组分编号与名称 | 13310ES96 | 13310ES98 |
|---|-----------|-----------|
| 13310-A  Endprep Mix | 960 µL | 2×960 µL |
| 13310-B  Ligation Enhancer | 4×720 µL | 6×960 µL |
| 13310-C  Fast T4 DNA Ligase | 480 µL | 960 µL |
| 13310-D  2×Ultima HF Amplification Mix | 4×600 µL | 5×960 µL |
| 13310-E  Primer Mix for MGI® | 480 µL | 960 µL |

运输与保存方法

-25~-15°C 保存，有效期 1 年。

注意事项

一、关于操作

- 为了您的安全和健康，请穿实验服并戴一次性手套操作。
- 请于使用前将试剂盒各组分子置于室温解冻。解冻后上下颠倒数次充分混匀，短暂离心后置于冰上待用。
- 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。
- 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。
- 推荐在带热盖的 PCR 仪中进行各步骤反应，使用前应预热 PCR 仪至反应温度附近。
- PCR 产物因操作不当极易产生气溶胶污染，进而影响实验结果准确性。推荐将 PCR 反应体系配制区和 PCR 产物纯化检测区进行强制性的物理隔离；使用专用的移液器等设备；并定时对各实验区域进行清洁（使用 0.5%次氯酸钠或 10%漂白剂进行擦拭清理），以保证实验环境的洁净度。
- 本产品仅用作科研用途！

二、关于 DNA 片段化

- 本试剂盒中兼容机械法及酶切法片段化的 DNA。
- 本试剂盒兼容范围为 500 pg – 1 µg Input DNA。应尽可能使用 $A_{260}/A_{280} = 1.8-2.0$ 的高质量 Input DNA。表 1 中列举了将本试剂盒应用于常见应用中推荐的 Input DNA 量。

表1 常见应用中推荐 Input DNA 量

| 应用 | 样本类型 | 推荐 Input DNA 量 |
|--------------------|-------------|----------------|
| 全基因组测序 | 复杂基因组 | 50 ng-1 μg |
| 靶向捕获测序 | 复杂基因组 | 10 ng-1 μg |
| 全基因组测序, 靶向捕获测序 | FFPE DNA | ≥50 ng |
| 全基因组测序, 靶向捕获测序 | cfDNA/ctDNA | ≥500 pg |
| 全基因组测序 | 微生物基因组 | ≥1 ng |
| 全基因组测序 PCR-free 测序 | 高质量 DNA | ≥100 ng |
| 免疫共沉淀测序 | ChIP-DNA | ≥500 pg |
| 靶向测序 | 扩增子 | ≥500 pg |

【注】：上表为使用高质量 DNA 时推荐的 Input DNA 量，当 Input DNA 质量较差或需要进行片段分选时，应当上调使用量。

3. Input DNA 特指投入末端修复/dA 尾添加步骤中的 DNA。

4. Input DNA 制备过程中带入的高浓度金属离子螯合剂或其他盐，可能会影响末端修复/dA 尾添加步骤反应效率，建议 DNA 片段化后进行磁珠纯化或分选。当使用机械法进行 DNA 片段化且产物不进行纯化或长度分选而直接建库时，请将 DNA 稀释在 TE Buffer 中进行片段化，请勿在灭菌超纯水中进行。当使用酶切法进行片段化且产物不进行纯化或长度分选而直接建库时，请确认 Stop Buffer 中不包含过量的金属离子螯合剂。如条件不满足，可先将片段化产物纯化或长度分选后溶于 TE buffer 或灭菌超纯水中 (≤50 μL)，再进行文库构建。

三、关于接头连接 (Adapter Ligation)

1. 目前华大智造有 2 种序号的接头：1-128 和 501-596。关于其使用要求，请详见华大智造“关于 Adapter 使用”有关说明或咨询本公司。此外，华大智造申明：2 种接头由于设计工艺不同，禁止混用，否则测序数据无法拆分！

2. Adapter 的质量和浓度直接影响连接效率及文库产量。请按照表 2 和实际 DNA 投入量确实确定接头用量，需要稀释接头时，请用 TE buffer 对接头进行稀释。

表2 500pg-1 μg Input DNA 推荐的 Adapter 使用量

| Input DNA | 10μM Adapter 稀释倍数 | 稀释后投入量 (μL) |
|-----------|-------------------|-------------|
| 31ng-1 μg | 不稀释 | 5 |
| 11-30 ng | 5 | 5 |
| 3-10 ng | 10 | 5 |
| 0.5-2 ng | 20 | 5 |

四、关于磁珠纯化与分选 (Bead-based Clean Up and Size Selection)

1. DNA 片段长度分选步骤可选择在末端修复/dA 尾添加之前，或接头连接后，或文库扩增后进行。

2. 当 Input DNA 质量≥50 ng，您可选择在接头连接后分选；如 Input DNA 质量<50 ng，建议您在文库扩增后进行分选。

3. Ligation Enhancer 中包含高浓度的 PEG，会对双轮磁珠分选产生显著影响。因此，如在接头连接后进行长度分选，必须先进行纯化步骤，再进行双轮分选步骤；如在末端修复/dA 尾添加之前或文库扩增后进行长度分选，可直接进行双轮磁珠分选步骤。

4. 磁珠使用前应先平衡至室温，否则会导致得率下降、分选效果不佳。

5. 磁珠每次使用前都应充分振荡混匀或使用移液器上下吹打充分混匀。

6. 转移上清时，请勿吸取磁珠，即使微量残留都将影响后续文库质量。

7. 磁珠漂洗使用的 80%乙醇应现用现配，否则将影响回收效率。

8. 进行长度分选时，初始样品体积应尽量≥100 μL，不足时请用超纯水补齐。以防因样品体积太小导致移液误差增大。

9. 产物洗脱前应将磁珠置于室温干燥。干燥不充分容易造成无水乙醇残留影响后续反应；过分干燥又会导致磁珠开裂进而降低纯化得率。通常情况下，室温干燥 3-5 min 足以让磁珠充分干燥。

10. DNA 纯化或长度分选产物如需保存，可使用 TE Buffer 洗脱，产物可于 4°C 可保存 1-2 周，-20°C 可保存 1 个月。

五、关于文库扩增 (Library Amplification)

1. 是否需要文库扩增取决于 Input DNA 量、应用需要等因素。当 Input DNA < 200 ng 时，推荐进行文库扩增；当 Input DNA ≥ 200 ng 或者不需要进行文库扩增时，可不进行文库扩增。
2. 文库扩增步骤需要严格控制扩增循环数。循环数不足，将导致文库产量低；循环数过多，又将导致文库偏好性增加、重复度增加、嵌合产物增加、扩增突变积累等多种不良后果。表 3 列举了本试剂盒，获得 100 ng 或 1000 ng 文库的所需循环数。

表 3 500 pg-1 μg Input DNA 获得 100 ng 或 1000 ng 产物扩增循环数推荐表

| Input DNA (Into End Preparation) | Number of cycles required to generate | |
|------------------------------------|---------------------------------------|---------|
| | 100 ng | 1000 ng |
| 1 μg | 0 | 3 - 4 |
| 500 ng | 0 | 4 - 5 |
| 250 ng | 1 - 4 | 5 - 7 |
| 100 ng | 2 - 5 | 6 - 8 |
| 50 ng | 4 - 7 | 8 - 10 |
| 10 ng | 6 - 8 | 9 - 12 |
| 5 ng | 7 - 10 | 11 - 14 |
| 1 ng | 9 - 11 | 12 - 15 |
| 500 pg | 11 - 13 | 14 - 16 |

【注】：建库过程中进行过长度分选时参照较高循环数扩增。

六、关于文库质检 (Library Quality Analysis)

1. 通常情况下，构建好的文库可通过长度分布检测和浓度检测来进行质量评价。
2. 文库浓度检测可使用：基于双链 DNA 荧光染料的方法，如 Qubit®、PicoGreen®等；基于 qPCR 绝对定量的方法。
3. 文库浓度检测不可使用：基于光谱检测的方法，如 NanoDrop®等。
4. 推荐使用 qPCR 方法进行文库浓度检测：Qubit®、PicoGreen®等基于双链 DNA 荧光染料的浓度测定方法时，无法有效区分单端连接 Adapter 的产物、两端均未连接 Adapter 的产物以及其他不完整双链结构产物；qPCR 绝对定量基于 PCR 扩增原理，仅定量样品中两端 Adapter 完整的文库（即可测序的文库），可排除单端或两端都不连接 Adapter 的不可测序文库的干扰。
5. 文库长度分布检测，可通过 Agilent Bioanalyzer 2100 等基于毛细管电泳或微控流原理的设备进行检测。

使用方法

一、自备材料

1. 纯化磁珠：Cat#12601, Hieff NGS® DNA Selection Beads 或 Cat#A63880, AMPure XP Beads 或其他等效产品。
2. DNA 质检：Agilent Technologies 2100 Bioanalyzer 或其他等效产品。
3. DNA Adapter：详情请咨询华大智造或本公司。
4. 其他材料：无水乙醇、灭菌超纯水、TE Buffer (10 mM Tris-HCl, pH 8.0-8.5+0.1 mM EDTA)、低吸附 EP 管、PCR 管、磁力架、PCR 仪等。

二、操作流程

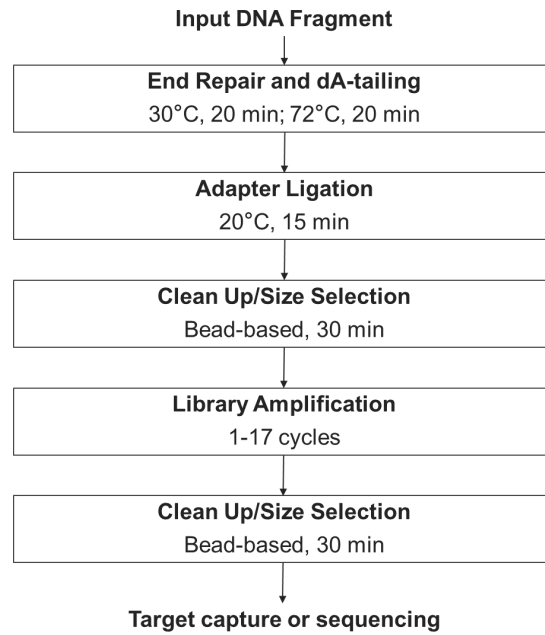


图1 Ultima DNA 建库试剂盒操作流程

三、操作步骤

3.1 末端修复/dA 尾添加 (End Preparation/dA-Taling)

该步骤将 Input DNA 末端补平，并进行 5'端磷酸化和 3'端加 dA 尾。

1. 将表 4 中各试剂解冻后，颠倒混匀，置于冰上备用。
2. 于无菌 PCR 管中配制表 4 所示反应体系。

表 4 末端修复/dA 尾添加 PCR 反应体系

| 名称 | 体积 (μL) |
|--------------------|-------------|
| Fragmented DNA | x |
| Endprep Mix | 10 |
| ddH ₂ O | Up to 60 μL |

3. 使用移液器轻轻吹打或振荡混匀，并短暂离心将反应液离心至管底。
4. 将上述 PCR 管置于 PCR 仪，设置表 5 所示反应程序，进行末端修复/dA 尾添加反应。

表 5 末端修复/dA 尾添加 PCR 反应程序

| 温度 | 时间 |
|----------|--------|
| 热盖 105°C | On |
| 30°C | 20 min |
| 72°C | 20 min |
| 4°C | Hold |

3.2 接头连接 (Adapter Ligation)

该步骤将 3.1 步骤的产物末端，连接特定的 MGI®接头。

1. 根据 Input DNA 量按表 2 稀释 Adapter 至合适浓度。
2. 将表 6 中各试剂解冻后颠倒混匀，置于冰上备用。
3. 于 3.1 步骤 PCR 管中配制表 6 所示反应体系。

表 6 Adapter Ligation PCR 体系

| 名称 | 体积 (μL) |
|--------------------------|---------|
| dA-tailed DNA (3.1 步骤产物) | 60 |
| Ligation Enhancer | 30* |
| Fast T4 DNA Ligase | 5 |
| DNA Adapter | 5 |

【注】：*Ligation Enhancer 比较粘稠，请上下颠倒、振荡，充分混匀并瞬时离心使用。

- 使用移液器轻轻吹打或振荡混匀，并短暂离心将反应液收集至管底。
- 将 PCR 管置于 PCR 仪中，设置表 7 所示反应程序，进行接头连接反应：

表 7 Adapter Ligation PCR 反应程序

| 温度 | 时间 |
|----------|--------|
| 热盖 105°C | Off |
| 20°C | 15 min |
| 4°C | Hold |

【注】：当 Input DNA 量较低，实验效果不理想时，可尝试将连接时间延长一倍。

3.3 连接产物磁珠纯化 (Post Ligation Clean Up)

该步骤使用磁珠对 3.2 步骤的产物进行纯化或分选。纯化可除去未连接的 Adapter 或 Adapter Dimer 等无效产物。

3.3.1 纯化操作步骤：

- 准备工作：将 Hieff NGS® DNA Selection Beads 磁珠由冰箱中取出，室温平衡至少 30 min。配制 80%乙醇。
- 涡旋振荡或充分颠倒磁珠以保证充分混匀。
- 吸取 80 μL Hieff NGS® DNA Selection Beads (0.8×, Beads:DNA=0.8:1) 至 Adapter Ligation 产物中，涡旋混匀或移液器吹打 10 次混匀，室温孵育 5 min。
- 将 PCR 管短暂离心并置于磁力架中分离磁珠和液体，待溶液澄清后 (约 5 min)，小心移除上清。
- 保持 PCR 管始终置于磁力架中，加入 200 μL 新鲜配制的 80%乙醇漂洗磁珠，室温孵育 30 sec 后，小心移除上清。
- 重复步骤 5，总计漂洗两次。
- 保持 PCR 管始终置于磁力架中，开盖空气干燥磁珠至刚刚出现龟裂 (不超过 5 min)。
- 将 PCR 管从磁力架中取出，进行洗脱：

1) 如产物无需进行片段分选，直接加入 21 μL ddH₂O，涡旋振荡或使用移液器轻轻吹打至充分混匀，室温静置 5 min。

【注：如纯化产物如需保存，可使用 TE Buffer 洗脱】。将 PCR 管短暂离心并置于磁力架中静置，待溶液澄清后 (约 5 min)，小心移取 20 μL 上清至新 PCR 管中，切勿触碰磁珠。

2) 如产物需进行双轮分选，加入 102 μL ddH₂O，涡旋振荡或使用移液器轻轻吹打至充分混匀，室温静置 5 min。【注：如纯化产物如需保存，可使用 TE Buffer 洗脱】。将 PCR 管短暂离心并置于磁力架中静置，待溶液澄清后 (约 5 min)，小心移取 100 μL 上清至新 PCR 管中，切勿触碰磁珠。

3.3.2 双轮分选操作步骤：

- 准备工作：将 Hieff NGS® DNA Selection Beads 磁珠由冰箱中取出，室温平衡约 30 min。配制 80%乙醇。
- 请涡旋振荡或充分颠倒磁珠以保证混匀。
- 根据 DNA 片段长度要求，参考表 8 向上述 100 μL DNA 上清中加入第一轮分选磁珠，涡旋混匀或移液器吹打 10 次混匀。

表 8 磁珠文库分选推荐比例

| DNA 文库插入片段大小 | 150 - 250 bp | 200-300 bp | 300-400 bp |
|--------------------|--------------|------------|------------|
| DNA 文库大小 | 230 - 330 bp | 280-380bp | 380-480bp |
| 第一轮体积比 (Beads:DNA) | 0.78× | 0.68× | 0.58× |
| 第二轮体积比 (Beads:DNA) | 0.20× | 0.20× | 0.20× |

【注】：表中“×”表示样品 DNA 体积。如文库插入片段长度为 200 bp，样品 DNA 体积为 100 μL，则第一轮分选磁珠使用体积为 0.78×100 μL=78 μL；

第二轮分选磁珠使用体积为 $0.20 \times 100 \mu\text{L} = 20 \mu\text{L}$ ；表中所推荐比例是针对 Adapter Ligated Insert DNA (Post Ligation)，如果用户在接头连接前进行分选，请采用 Hieff NGS® DNA Selection Beads (Cat#12601) 说明书中推荐的比例。

4. 室温孵育 5 min。
5. 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。
6. 参考表 8 向上清中加入第二轮分选磁珠。
7. 涡旋混匀或移液器吹打 10 次混匀，室温静置 5 min。
8. 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。
9. 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。
10. 重复步骤 9。
11. 保持 PCR 管始终处于磁力架中，开盖干燥磁珠至刚刚出现龟裂（约 5 min）。
12. 将 PCR 管从磁力架中取出，加入适量 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。
13. 将 PCR 管短暂离心并置于磁力架中分离磁珠和液体。待溶液澄清后（约 5 min），小心转移 20 μL 上清至干净的管中。

3.4 文库扩增 (Library Amplification)

该步骤将对纯化或长度分选后的接头连接产物进行 PCR 扩增富集。

1. 将表 9 中试剂解冻后颠倒混匀，置于冰上备用。
2. 于无菌 PCR 管中配制表 9 所示反应体系。

表 9 PCR 扩增反应体系

| 名称 | 体积 (μL) |
|--------------------------------|----------------------|
| 2×Ultima HF Amplification Mix | 25 |
| Primer Mix for MGI® | 5 |
| Adapter Ligated DNA (3.3 步骤产物) | 20 |

3. 使用移液器轻轻吹打或振荡混匀，并短暂离心将反应液收集至管底。
4. 将 PCR 管置于 PCR 仪中，设置表 10 所示反应程序，进行 PCR 扩增。

表 10 PCR 扩增反应程序

| 温度 | 时间 | 循环数 |
|------|--------|------------|
| 98°C | 1 min | 1 |
| 98°C | 10 sec | |
| 60°C | 30 sec | 参照注意事项中表 3 |
| 72°C | 30 sec | |
| 72°C | 5 min | 1 |
| 4°C | Hold | - |

3.5 扩增产物磁珠纯化或分选 (Post Amplification Clean Up/Size Selection)

同 3.3.1 步骤中纯化操作步骤。使用 Hieff NGS® DNA Selection Beads (0.9×, Beads:DNA=0.9:1) 纯化文库扩增产物。如需分选，操作方法同 3.3.2 双轮分选步骤（纯化步骤可省略）。

3.6 文库质量控制

通常情况下，构建好的文库可通过浓度检测和长度分布检测来进行质量评价，具体请参见注意事项六。

3.7 文库环化

使用 Hieff NGS® Fast-Pace DNA Cyclization Kit for MGI® (Cat#13341) 或其他等效产品进行文库单链环化反应。

3.8 参考实例

使用 Hieff NGS® Ultima DNA Library Prep Kit for MGI® 对 50 ng E.coli 超声样本建库, 结果使用 Agilent Bioanalyzer 2100 进行检测。

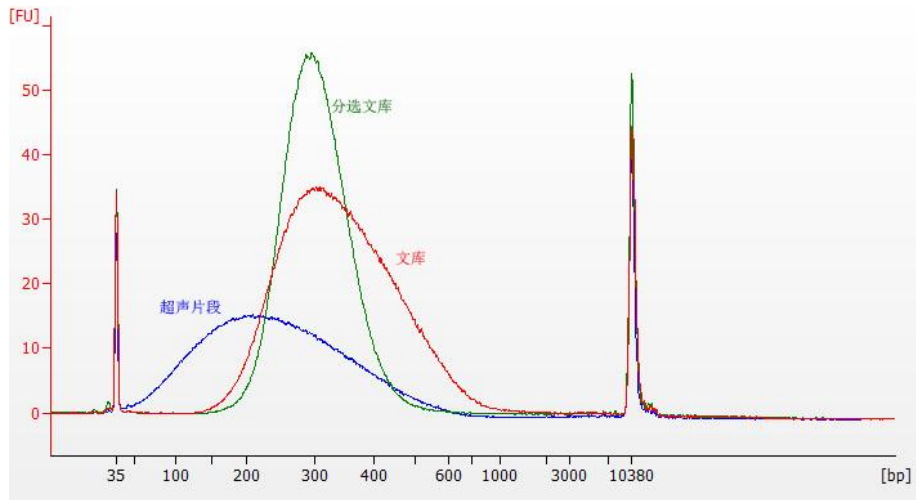


图2 Ultima DNA 建库试剂盒样本及 PCR 纯化产物 (分选前后) Agilent 2100 检测结果

备忘录:

Good science

Good products

翌圣生物科技（上海）股份有限公司

服务电话:400-6111-883

咨询邮箱:marketing@yeasen.com

网 址:www.yeasen.com

地 址:上海市浦东新区国际医学园区天雄路166号1号楼402室

