

编号: H-940-001748-00



# 使用说明书

版本: 2.0

## MGIEasy Fast酶切文库 制备试剂套装C

货号: 940-001831-00 (96 RXN)  
套装版本号: V2.0

---

## 关于说明书

©2024 深圳华大智造生物电子科技有限公司 版权所有

本说明书及其包含的信息为深圳华大智造生物电子科技有限公司（以下简称华大智造）的专有保密信息，未经华大智造的书面许可，任何个人或组织不得全部或部分地对本说明书进行重印、复制、修改、传播或公布给他人。本说明书的读者为终端用户。说明书作为产品的一部分，由华大智造授权终端用户予以使用。严禁未授权的个人使用本说明书。

华大智造对本说明书不做任何种类的保证，包括（但不限于）用于特定目的的商业性和合理性的隐含保证。华大智造已经采取措施，确保本说明书的准确性。但是，华大智造对遗漏不承担责任，并保留任何对本说明书和产品进行改进以提高其可靠性、功能或设计的权利。

本说明书中的所有图片均为示意图，图片内容可能与实物有细微差异，请以购买的产品为准。

Agilent Technologies®、ALPAQUA®、Ambion®、Axygen®、DNBSEQ™、Eppendorf®、Invitrogen®、MGISEQ™、Qubit®，以及文中涉及的其他名称及商标属于各自所有者资产。

---

## 制造商信息

生产企业	深圳华大智造生物电子科技有限公司
生产地址	深圳市盐田区盐田街道沿港社区北山道 146 号北山工业区 11 栋 2 楼
电话	4000-688-114
技术支持	MGI-service@mgi-tech.com
网址	www.mgi-tech.com

## 版本记录

说明书版本	套装版本	日期	修订内容摘要
2.0	V2.0	2024 年 7 月	修订套装货号信息 修订3.7.2 PCR 反应液的配制说明
1.0	V2.0	2024 年 2 月	初版发布



提示 请下载最新版说明书，对照相应版本的试剂盒使用。

搜索货号或产品名，下载说明书: <https://www.mgi-tech.com/download/files>

# 目录

<b>1 产品信息</b>	<b>1</b>
1.1 产品描述	1
1.2 适用范围	1
1.3 推荐测序平台	1
1.4 组分	2
1.5 储存与运输	3
1.6 自备物料清单	3
1.7 注意事项	4
<b>2 样本准备</b>	<b>8</b>
2.1 样本类型	8
2.2 样本纯度及要求	8
2.3 样本起始量	8
<b>3 文库构建标准流程</b>	<b>9</b>
3.1 流程	9
3.2 试剂配制	10
3.3 DNA 酶切打断	11
3.4 打断产物片段筛选	14
3.5 接头连接	15
3.6 连接产物纯化	17
3.7 PCR	18
3.8 PCR产物纯化	19
3.9 PCR产物质检	20
<b>4 DNB 制备流程</b>	<b>22</b>
4.1 常规环化及 DNB 制备（可选）	22
4.2 搭配 DNBSEQ 一步法DNB制备试剂盒V2.0制备 DNB（可选）	27
4.3 搭配 DNBSEQ 一步法DNB制备试剂盒制备 DNB（可选）	28
<b>5 附录</b>	<b>29</b>
5.1 关于双端独立标签引物接头试剂盒使用说明	29

# 1 产品信息

## 1.1 产品描述

MGIEasy Fast酶切文库制备试剂套装 V2.0 是为华大智造 (MGI) 高通量测序平台量身打造的 WGS 文库构建试剂套装。采用高质量快速打断酶，流程简单，可快速将 1 ~ 1000 ng 基因组 DNA (gDNA) 制备成 MGI 高通量测序平台专用文库，文库构建时间短。试剂盒中提供的所有试剂均经过严格的质量控制和功能验证，最大程度上保证了文库制备的稳定性和重复性。

## 1.2 适用范围

本试剂盒套装适用于常见的人（血液、唾液、口腔拭子）、动物（鼠）、植物（拟南芥、水稻）、Meta、真菌、细菌（大肠杆菌）等类型样本基因组 DNA。

## 1.3 推荐测序平台

MGIEasy Fast酶切文库制备试剂套装 V2.0 可搭配 MGIEasy 双 barcode 环化试剂盒（货号：1000020570）进行环化成为单链环状文库再进行 DNB 制备；或搭配 DNBSEQ 一步法DNB制备试剂盒（OS-DB）（货号：1000026466）或 DNBSEQ 一步法DNB制备试剂盒 V2.0（OS-DB）（货号：940-000036-00）进行快速 DNB 制备。根据应用需求，选择合适的 DNB 制备试剂盒、测序平台和测序类型：

表 1 测序平台及测序类型推荐











试剂盒选择	测序平台及测序类型推荐
MGIEasy 双 Barcode环化试剂盒	适配所有MGI基因测序仪
DNBSEQ 一步法DNB制备试剂盒 V2.0（OS-DB）	MGISEQ-2000RS, DNBSEQ-T7RS（PE150 除外），DNBSEQ-E25
DNBSEQ 一步法DNB制备试剂盒（OS-DB）	DNBSEQ-G99, MGISEQ-200RS

 提示 使用 DNBSEQ 一步法制备 DNB 后，请勿再使用测序试剂盒套装中的试剂制备 DNB。

## 1.4 组分

MGIEasy Fast酶切文库制备试剂套装C V2.0 中所包含的试剂盒、货号、组分信息见下表。


表 2 MGIEasy Fast酶切文库制备试剂套装C V2.0(96 RXN) (货号: 940-001831-00)

试剂盒及货号	组分信息	管盖颜色	规格及数量
MGIEasy Fast酶切文库制备模块 V2.0 货号: 940-001195-00	Fast FS Buffer II	 绿色	1440 μL/支 × 1
	Fast FS Enzyme II	 绿色	660 μL/支 × 1
	Fast Ligation Buffer	 红色	1440 μL/支 × 3
	Ad Ligase	 红色	600 μL/支 × 1
	Ligation Enhancer	 棕色	360 μL/支 × 1
	20 × Elute Enhancer	 黑色	25 μL/支 × 1
	PCR Enzyme Mix	 蓝色	1400 μL/支 × 2
MGIEasy 双端独立标签引物接头试剂盒C 货号: 940-001748-00	UDB Adapter	 白色	480 μL/支 × 1
	UDB PCR Primer Mix-193-288	-	10 μL/孔 × 96
MGIEasy DNA 纯化磁珠试剂盒 货号: 940-001174-00	DNA Clean Beads	 白色	15 mL/支 × 1
	TE Buffer	 白色	17 mL/支 × 1

## 1.5 储存与运输

表 3 试剂盒储存与运输条件

试剂盒	货号	储存温度	运输温度
MGIEasy Fast酶切文库制备模块 V2.0	940-001195-00	-25 °C ~ -15 °C	-80 °C ~ -15 °C
MGIEasy 双端独立标签引物接头试剂盒 C	940-001748-00		
MGIEasy DNA 纯化磁珠试剂盒	940-001174-00	2 °C ~ 8 °C	2 °C ~ 8 °C

-  提示
- 有效期见试剂盒标签。
  - 若使用冰袋或干冰进行运输，请在收到货物后检查是否有剩余的冰或干冰。
  - 当运输条件、储存条件及使用方式都正确时，所有组分在有效期内均能保持完整活性。
  - MGIEasy Fast酶切文库制备模块 V2.0 中，20 x Elute Enhancer 和 Ligation Enhancer 首次使用后需室温储存，避免反复冻融。其中 Ligation Enhancer 需注意避光储存。

## 1.6 自备物料清单

表 4 MGI 产品订购信息

货号	规格	名称
1000020570	16 RXN	MGIEasy 双 Barcode 环化试剂盒
940-000036-00	4 RXN	DNBSEQ 一步法DNB制备试剂盒 V2.0 ( OS-DB )
1000026466	4 RXN	DNBSEQ 一步法DNB制备试剂盒 ( OS-DB )

-  提示 根据应用需求选择性准备。

表 5 设备清单

名称	推荐品牌
漩涡混匀仪	Kylin Bell (产品编号: VORTEX-5)
小型离心机	佑宁仪器 (型号: Mini-7KS)
移液器	Eppendorf Research (产品编号: 3120000216, 3120000224, 3120000232, 3120000240, 3120000259 以及 3120000267)
PCR仪	Bioer Technology (产品型号: TC-96/G/H (b) C)
96 孔板磁力架	ALPAQUA (货号: A00400)
Qubit3.0 荧光定量仪	Thermo Fisher (货号: Q33216) 或同等功能仪器
Agilent 2100 Bioanalyzer	Agilent Technologies (货号: G2939AA) 或同等功能仪器

表 6 试剂耗材清单

名称	推荐品牌
Nuclease free water (NF water)	Ambion (货号: AM9937)
1x TE buffer, pH 8.0	Ambion (货号: AM9858)
无水乙醇 (分析纯)	西陇化工 (货号: 72188-01)
Qubit ssDNA Assay Kit	Invitrogen (货号: Q10212)
Qubit dsDNA HS Assay Kit	Invitrogen (货号: Q32854)
安捷伦高灵敏度DNA分析试剂盒	Agilent (货号: 5067-4626)
移液器吸头	Axygen (货号: T-300 10 $\mu$ L 短白吸头, T-200-Y 200 $\mu$ L 黄吸头以及 T-1000-B 1000 $\mu$ L 蓝吸头)
0.2 mL PCR 管或 96 孔板	Axygen (货号: PCR-02-C 或 PCR-96M2-HS-C)
Qubit Assay Tubes 或 0.5 mL 透明薄壁管	Invitrogen (货号: Q32856) 或 Axxygen (货号: PCR-05-C)

## 1.7 注意事项

### 1.7.1 关于双端独立标签引物接头试剂盒使用说明

MGIEasy 双端独立标签引物接头试剂盒C (货号: 940-001748-00) 共提供1套板式引物, 可同时支持 96 个样本混合测序。


双端独立标签引物接头试剂盒具体 Barcode 编码及序列信息, 见附录第 29 页“关于双端独立标签引物接头试剂盒使用说明”。



### 1.7.1.1 UDB Adapter 及 UDB PCR Primer Mix 使用注意事项

- UDB Adapter 请勿置于 30 °C 以上的温度，否则易发生解链，影响使用效果。
- UDB Adapter 及 UDB PCR Primer Mix 使用前必须先混匀并离心，将液体聚集于管底或板底。
- 管式 UDB PCR Primer Mix 使用时需轻柔地揭开管盖，防止液体飞溅，避免交叉污染，使用完毕后及时盖上管盖；
- 板式 UDB PCR Primer Mix 用 75% 酒精喷洒表面并用吸水纸擦拭干净铝膜表面。封膜是可穿透的，封膜表面不能接触尖锐物体。第一次使用时建议用移液器吸头刺穿铝膜直接吸取液体。使用后，刺破孔位的剩余试剂需逐一转移到离心管中，做好标记，-20 °C 保存。
- 吸取不同的 UDB PCR Primer Mix 时注意更换枪头，避免交叉污染。

### 1.7.1.2 UDB PCR Primer Mix 混合指南

 **提示** 在 DNBSEQ、MGISEQ 测序仪平台测序时，每 lane 的 Barcode 需尽量保证碱基平衡。本试剂盒 Barcode 位于引物序列上，**第一列前4个Barcode及第一列后4个Barcode分别为一组碱基平衡的Barcode 组合**。下面预设了不同应用场景下，选择 Barcode 的推荐方法。

1. 当样本数据量要求相同时，推荐按照下表选择 Barcode 进行使用。

表 7 UDB PCR Primer Mix 使用规则

pooling文库数	使用方法（举例）
4	使用UDB-193~UDB-196或UDB-197~UDB-200
5	使用 UDB-193~ UDB-196 + 使用第 2-12 列中任意列1个UDB 或使用 UDB-197~ UDB-200 + 使用第 2-12 列中任意列1个 UDB
6	使用 UDB-193~ UDB-196 + 使用第 2-12 列中任意列2个UDB 或使用 UDB-197~ UDB-200 + 使用第 2-12 列中任意列2个 UDB
7	使用 UDB-193~ UDB-196 + 使用第 2-12 列中任意列3个UDB 或使用 UDB-197~ UDB-200 + 使用第 2-12 列中任意列3个 UDB
8	使用 X 列（任意一组）成组的 Barcode，每个样本加 1 个 Barcode
8X+1	使用 X 列成组的 Barcode+其他列任意 1 个 Barcode
8X+2	使用 X 列成组的 Barcode+其他列任意 2 个 Barcode
8X+3	使用 X 列成组的 Barcode+其他列任意 3 个 Barcode
8X+4	使用 X 列成组的 Barcode+其他列任意 4 个 Barcode
8X+5	使用 X 列成组的 Barcode+其他列任意 5 个 Barcode
8X+6	使用 X 列成组的 Barcode+其他列任意 6 个 Barcode
8X+7	使用 X 列成组的 Barcode+其他列任意 7 个 Barcode
备注：X为≥1的整数	

2. 如遇到特殊情况（如 1 个孔位 Barcode 试剂不足），以至于无法满足常规混合至少有 1 组 Barcode 组合的要求，或当样本数据量要求不相同，则需要通过对每测序 cycle 下各碱基含量进行计算来确定混合方案。需遵循在一条 lane 中每个测序位置均保证单个碱基含量**不低于 12.5%，不高于 62.5%**。

表 8 成组的 8 个 Barcode（各碱基含量符合要求）

Sample1	A	G	G	A	C	G	T	A	G	A
Sample2	C	T	G	A	A	C	C	G	A	A
Sample3	G	A	A	C	G	T	G	T	C	G
Sample4	T	C	C	G	T	G	A	C	T	C
Sample5	A	A	T	T	C	A	C	T	G	T
Sample6	C	C	T	G	A	A	G	G	A	T
Sample7	T	T	C	C	T	T	A	C	T	G
Sample8	G	G	A	T	G	C	T	A	C	C
各碱基占比 (%)	25.0	25.0	25.0	25.0	25.0	25.0	25.0	25.0	25.0	25.0

表 9 不成组的 9 个 Barcode（各碱基含量不符合要求）

Sample1	A	G	G	A	C	G	T	A	G	T
Sample2	A	C	G	A	A	G	G	T	C	C
Sample3	G	A	A	C	G	T	G	T	C	G
Sample4	T	C	C	G	T	G	A	C	T	C
Sample5	A	A	T	T	C	A	C	T	G	T
Sample6	G	C	T	G	A	A	G	G	A	T
Sample7	T	G	C	C	T	T	A	C	T	G
Sample8	G	G	A	T	G	A	T	A	C	C
Sample9	G	A	C	G	G	T	C	G	A	G
A碱基占比 (%)	33.3	33.3	22.2	22.2	22.2	33.3	22.2	22.2	22.2	0
T碱基占比 (%)	22.2	0	22.2	22.2	22.2	33.3	22.2	33.3	22.2	33.3
C碱基占比 (%)	0	33.3	33.3	22.2	22.2	0	22.2	22.2	33.3	33.3
G碱基占比 (%)	44.4	33.3	22.2	33.3	33.3	33.3	33.3	22.2	22.2	33.3

## 1.7.2 其他注意事项

- 本产品仅用于科研用途，不用于临床诊断，使用前请仔细阅读本说明书。
- 实验前请熟悉和掌握需使用的各种仪器的操作方法和注意事项。
- 文库制备流程推荐根据具体的实验设计、样本特征、测序应用和设备进行调整和优化。本说明书提供的实验流程是通用的，可根据需要调整反应参数，以优化性能、效率。
- 试剂套装各组分使用前提前取出，将涉及酶相关的试剂上下颠倒，轻弹底部混匀，瞬时离心后置于冰上待用。其他试剂室温解冻后涡旋充分混匀，瞬时离心后置于冰上待用。
- 配制各步骤反应液时，反应液推荐采用涡旋混匀以保证组分充分混匀。
- 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。如果 PCR 仪无法设置热盖温度，也可保持在 105 °C。
- 为避免样本交叉污染，推荐使用带滤芯的吸头。吸取不同样本时，请更换吸头。
- 为避免因转管操作造成建库产量的损失，磁珠纯化步骤不推荐转管操作。
- 所有样本及试剂应避免直接接触皮肤和眼睛，切勿吞咽，一旦发生这种情况立即用大量清水冲洗并及时到医院就诊。
- 所有样本和各种废弃物均应按相关法规规定处理。
- 若有其他疑问，请联系 MGI 技术支持：[MGI-service@mgi-tech.com](mailto:MGI-service@mgi-tech.com)。

# 2 样本准备

## 2.1 样本类型

本试剂盒套装适用于常见的人（血液、唾液、口腔拭子）、动物（鼠）、植物（拟南芥、水稻）、Meta、真菌、细菌（大肠杆菌）等类型样本基因组 DNA。不同类型样本在建库之前需进行酶切打断条件测试，以达到最佳打断效果。

## 2.2 样本纯度及要求

推荐使用完整度较好（无明显降解）且纯度良好 ( $1.8 \leq OD_{260}/OD_{280} \leq 2.0$ ,  $OD_{260}/OD_{230} \geq 1.7$ ) 高质量的基因组 DNA 进行打断。

由于溶解 gDNA 的 Buffer 会影响试剂盒中 Fast FS Enzyme II 的打断效果，推荐使用 TE Buffer (pH8.0) 溶解 gDNA。

- 若溶解 Buffer 为 AE Buffer (pH 8.5)，10 mM Tris (pH 6.8 ~ 8.0)，0.1 × TE (pH 8.0) 或其他 Buffer，建议进行酶切打断条件测试，通过调整 第 13 页“表 17 酶切打断反应条件（体系：60 μL）” 30 °C 的反应时间进行测试。
- 若样本含杂质及抑制剂较多，建议将样本 DNA 用 1.8 x 体积的磁珠纯化后用 TE buffer (pH 8.0) 溶解后，通过调整中第 13 页“表 17 酶切打断反应条件（体系：60 μL）” 30 °C 的反应时间进行测试。

 提示 若样本纯度在推荐指标之外，存在文库产量偏低或者建库失败风险，影响测序结果。

## 2.3 样本起始量

本试剂盒套装可对 1 ~ 1000 ng gDNA 进行文库制备。若 gDNA 量足够，优先推荐使用高起始量 gDNA 进行文库构建，以达到最优效果。其中样本浓度测定推荐使用 Qubit 或 BMG 。

# 3 文库构建标准流程



本试剂套装标准建库流程如下：

取 1 ~ 1000 ng gDNA 进行打断修复，片段筛选（单、双选），接头连接，PCR 扩增，纯化等步骤，纯化后的PCR 产物可搭配 MGIEasy 双 barcode 环化试剂盒（货号：1000020570）进行环化成为单链环状文库再进行 DNB 制备；或搭配 DNBSEQ 一步法DNB制备试剂盒（OS-DB）（货号：1000026466）或 DNBSEQ 一步法DNB制备试剂盒 V2.0（OS-DB）（货号：940-000036-00）进行快速 DNB 制备。

根据本建库流程所制备的 PCR 产物，片段范围为 300 ~ 2000 bp，磁珠单选主峰范围为 500 ~ 750 bp，磁珠双选主峰范围为 450 ~ 550 bp，测序后插入片段约为 300 bp ~ 400 bp。

## 3.1 流程

序号	流程	总时长	手工操作时长
3.1	基因组 DNA 酶切打断	31 min	2 min
3.2	打断产物片段筛选（单、双选）	7 ~ 13 min	1 ~ 2 min
3.3	接头连接	12 min	2 min
3.4	连接产物纯化 	18 min	5 min
3.5	PCR 扩增	30 min	2 min
3.6	PCR产物纯化 	18 min	5 min
3.7	PCR产物定量 	4 min	2 min

-  提示
- 总时长：指样本起始量  $\geq 200$  ng时，单个反应的理论时长，单次建库样本数增多，时间将延长。
  - 手工操作时长：指该流程累计手工操作的参考总时长。操作人员的熟练程度不同，手工操作实际时间会有一定波动。
  - ：停止点。

由 PCR 产物文库到 DNB 可通过三种方法进行：

1. 使用MGIEasy双barcode环化试剂盒（货号：1000020570）进行环化，成为单链环状文库（ssDNA）后，使用测序试剂盒中自带试剂制备为 DNB。详细操作见第 26 页“常规 DNB 制备”。

2. 使用 DNBSEQ 一步法DNB制备试剂盒 V2.0 (OS-DB) (货号: 940-000036-00), 可直接将文库 (dsDNA) 制备为 DNB, 详细操作见第 27 页“搭配 DNBSEQ 一步法DNB制备试剂盒V2.0制备 DNB (可选)”。
3. 使用 DNBSEQ 一步法DNB制备试剂盒 (OS-DB) (货号: 1000026466), 可直接将文库 (dsDNA) 制备为 DNB, 详细操作见第 28 页“搭配 DNBSEQ 一步法DNB制备试剂盒制备 DNB (可选)”。


## 3.2 试剂配制

### 3.2.1 准备

表 10 试剂准备

试剂名称	要求
Nuclease-Free Water	自备物料
TE Buffer	涡旋混匀, 室温暂存
20 x Elute Enhancer	首次使用后室温储存
DNA Clean Beads	涡旋混匀, 离心, 室温暂存

### 3.2.2 操作

 提示 以下配方试剂均满足 8 个样本建库需求, 若有多个样本, 可按需求等比例放大配制。所配试剂 EN-TE 和 En-Beads 在 4 °C 存储 60 天内可用。

1. 配制 1 x Elute Enhancer, 室温存储条件下 7 天内可用。

表 11 1 x Elute Enhancer 的配制

组分	体积
20 x Elute Enhancer	1 $\mu$ L
Nuclease-Free Water	19 $\mu$ L
Total	20 $\mu$ L

2. 配制 En-TE, 4 °C 存储条件下 60 天内可用。

表 12 En-TE 的配制

组分	体积
1 x Elute Enhancer	3 $\mu$ L
TE Buffer	1497 $\mu$ L
Total	1500 $\mu$ L

3. 配制 En-Beads, 4 °C 存储条件下 60 天内可用。

表 13 En-Beads 的配制

组分	体积
1 × Elute Enhancer	10 μL
DNA Clean Beads	990 μL
Total	1000 μL

### 3.3 DNA 酶切打断

 提示 本试剂盒套装通过控制 30 °C 反应时间来控制 DNA 片段分布，操作过程中请尽量保证时间和温度的精确，确保整个加样过程在冰上进行。

#### 3.3.1 准备

 提示 试剂用前混匀，使用后尽快放回冰箱储存。

表 14 试剂准备

试剂名称	要求
TE buffer (pH 8.0)	自备物料，室温暂存
Fast FS Buffer II	室温解冻，涡旋混匀，离心，冰上暂存
Fast FS Enzyme II	冰上暂存
80% 乙醇	自备物料，新鲜配制
EN-TE	步骤 3.2.2 中配制，室温暂存
En-Beads	步骤 3.2.2 中配制，提前 30 min 取出平衡至室温，每次使用前充分涡旋混匀

### 3.3.2 酶切打断


1. gDNA 样本参考下表进行均一化。根据样本浓度，取 1 - 1000 ng gDNA 至新的 0.2 mL PCR 管，用 TE buffer (pH 8.0) 补足至总体积 45  $\mu$ L。

表 15 gDNA 的均一化

组分	单个反应体积
TE buffer (pH 8.0)	45 - X $\mu$ L
1 ~ 1000 ng gDNA	X $\mu$ L
总体积	45 $\mu$ L

 **提示** 因打断酶对 DNA 溶解液的 pH 值敏感，gDNA 溶解与 DNA 均一化应使用相同溶解液，以确保不同类型样本都在相同 pH 值环境下进行打断。

2. 提前设置PCR程序并运行第一步4°C Hold，详见第 13 页“表17酶切打断反应条件（体系：60 $\mu$ L）”。
3. 将 Fast FS Enzyme II 上下颠倒，轻弹底部混匀 10 次以上，轻弹时管底无试剂残留，瞬时离心后置于冰上备用。

 **注意** Fast FS Enzyme II 禁止涡旋，请严格按上述说明进行操作，混匀不充分将影响打断效果，使用后尽快放回冰箱储存。

4. 根据所需反应数，在冰上配制酶切打断反应液，涡旋混匀 3 次，每次 3 s，瞬时离心后置于冰上。

表 16 酶切打断反应液的配制

组分	单个反应体积
Fast FS Buffer II	10 $\mu$ L
Fast FS Enzyme II	5 $\mu$ L
总体积	15 $\mu$ L

5. 吸取 **15  $\mu$ L 酶切打断反应液**至均一化样本中（步骤 1，体积 45  $\mu$ L）。涡旋混匀 3 次，每次 3 s，瞬时离心后置于冰上。
6. 将 PCR 管置于 PCR 仪上，跳过第一步（4 °C Hold），按下表开始反应。



表 17 酶切打断反应条件（体系：60  $\mu$ L）


温度	时间
70 °C 热盖	On
4 °C	Hold
30 °C	参照下表
65 °C	15 min
4 °C	Hold

30 °C 反应时间可参照下表：

表 18 不同起始量 gDNA 打断时间

gDNA 起始量	打断时间	打断产物片选方法
1000 ng	12 min	磁珠双选
500 ng	12 min	磁珠双选
200 ng	12 min	磁珠单选
100 ng	13 min	磁珠单选
50 ng	16 min	磁珠单选
25 ng	16 min	磁珠单选
10 ng	18 min	磁珠单选
5 ng	20 min	磁珠单选
1 ng	22 min	磁珠单选

7. 反应结束后，将 PCR 管瞬时离心并置于冰上，立即进入下步反应。

 注意 请勿在此处停止，继续完成打断产物片段筛选。

## 3.4 打断产物片段筛选

 提示 请根据第 13 页“表 18 不同起始量 gDNA 打断时间”，不同 gDNA 起始量选择合适的片段筛选方法，选择磁珠单选或磁珠双选。

### 3.4.1 方案一：磁珠单选

#### 3.4.1.1 准备

表 19 试剂准备

试剂名称	要求
En-TE	步骤 3.2.2 中配制，室温暂存
En-Beads	步骤 3.2.2 中配制，提前 30 min 取出置于室温，每次使用前充分涡旋混匀

#### 3.4.1.2 磁珠单选

1. 检查 3.3.2 节步骤 7 酶切打断产物体积，若体积不足 60  $\mu\text{L}$ ，用 En-TE 补足。
2. 将 En-Beads 充分涡旋混匀，吸取 48  $\mu\text{L}$  En-Beads 至各样本管中，涡旋混匀。
3. 室温孵育 5 min。
4. 将 PCR 管瞬时离心，置于磁力架上静置 2 ~ 5 min 至液体澄清，小心吸取上清并丢弃。尽量吸干管内液体，有少量残留在管壁时可将离心管瞬时离心，在磁力架上分离后，用小量程移液器将管底液体吸干。
5. 将 PCR 管从磁力架上取下，加入 45  $\mu\text{L}$  En-TE 进行 DNA 洗脱，涡旋混匀后瞬时离心。

 注意 带磁珠进入下一步反应。请勿在此处停止，继续完成接头连接反应。

### 3.4.2 方案二：磁珠双选


#### 3.4.2.1 准备

表 20 试剂准备

试剂名称	要求
En-TE	步骤 3.2.2 中配制，室温暂存
En-Beads	步骤 3.2.2 中配制，提前 30 min 取出置于室温，每次使用前充分涡旋混匀

### 3.4.2.2 磁珠双选

1. 检查 3.3.2 节步骤 7 酶切打断产物体积，若体积不足 60  $\mu\text{L}$ ，用 En-TE 补足。
2. 将 En-Beads 充分涡旋混匀，吸取 36  $\mu\text{L}$  En-Beads 至各样本管中，涡旋混匀。
3. 室温孵育 5 min。
4. 将 PCR 管瞬时离心，置于磁力架上静置 2 ~ 5 min 至液体澄清，吸取上清至新的 0.2 mL PCR 管中。

 提示 此步为取上清至新的 PCR 管，切勿丢弃上清。

磁珠可保留至实验结束，若样本较珍贵，可选择回收第一轮磁珠，80%乙醇漂洗两次，晾干后 TE Buffer 洗脱，保存备份。

5. 加入 12  $\mu\text{L}$  En-Beads 至含有上清液的 PCR 管中，涡旋混匀。
6. 室温孵育 5 min。
7. 将 PCR 管瞬时离心，置于磁力架上静置 2 ~ 5 min 至液体澄清，小心吸取上清并丢弃。尽量吸干管内液体，有少量残留在管壁时可将离心管瞬时离心，在磁力架上分离后，用小量程移液器将管底液体吸干。
8. 将 PCR 管从磁力架上取下，加入 45  $\mu\text{L}$  En-TE 进行 DNA 洗脱，涡旋混匀后瞬时离心。

 注意 带磁珠进入下一步反应。请勿在此处停止，继续完成接头连接反应。


## 3.5 接头连接

 提示 接头为通用接头序列，不包含 Barcode 序列。

### 3.5.1 准备

表 21 试剂准备

试剂名称	要求
MGIEasy 系列接头试剂盒	室温解冻，涡旋混匀，离心，冰上暂存
Fast Ligation Buffer	
Ad Ligase	涡旋混匀，离心，冰上暂存
Ligation Enhancer	涡旋混匀，离心，使用后至于室温，避光存储

-  提示
- UDB Adapter 使用前充分涡旋混匀，不可与接头连接反应液直接混合。
  - Fast Ligation Buffer 溶液较粘稠，使用前涡旋混匀 3 次，每次 3 s，瞬时离心。吸取时请慢慢吸慢慢放，确保加液量正确。
  - Ad Ligase 使用前涡旋混匀 2 次，每次 2 s，瞬时离心后置于冰上备用。
  - Ligation Enhancer 首次使用后，置于 10 ~ 30  $^{\circ}\text{C}$  避光储存。

### 3.5.2 接头连接

1. 根据样本的起始量，使用 TE buffer (pH 8.0)对接头进行稀释。


表 22 UDB Adapter使用量

样本起始量	UDB Adapter 稀释倍数	稀释后使用量
50 ng ~ 1000 ng	不稀释	5 $\mu$ L
25 ng	2 x	5 $\mu$ L
10 ng	5 x	5 $\mu$ L
5 ng	10 x	5 $\mu$ L
1 ng	50 x	5 $\mu$ L

2. 吸取 **5  $\mu$ L UDB Adapter** 至磁珠单选或磁珠双选产物样本管中，涡旋混匀 **3 秒**，瞬时离心。
3. 根据所需反应数，在冰上配制接头连接反应液，涡旋混匀 **3 次**，每次 **3 s**，瞬时离心后置于冰上。

表 23 接头连接反应液的配制

组分	单个反应体积
Fast Ligation Buffer	23 $\mu$ L
Ad Ligase	5 $\mu$ L
Ligation Enhancer	2 $\mu$ L
总体积	30 $\mu$ L

 提示 推荐在打断产物片段筛选等待过程中配制接头连接反应液，配制完成置于冰上，须 **30 min** 内使用。

4. 缓慢吸取 **30  $\mu$ L 接头连接反应液**至各样本管中，涡旋混匀 **2 次**，每次 **3 s**，瞬时离心使液体收集至管底后置于冰上。

 提示 接头连接反应液较粘稠，吸取时请慢慢放。

5. 将 PCR 管置于 PCR 仪上，按下表的条件进行反应。

表 24 接头连接反应条件（体系：**80  $\mu$ L**）

温度	时间
30 $^{\circ}$ C 热盖	On
25 $^{\circ}$ C	10 min
4 $^{\circ}$ C	Hold

 提示 若文库产量偏低，可适当延长 **25  $^{\circ}$ C** 反应时间至 **30 min**。

6. 反应结束后，将 PCR 管瞬时离心，置于冰上。

 注意 请勿在此处停止，继续完成连接产物纯化。

## 3.6 连接产物纯化

### 3.6.1 准备

表 25 试剂准备


试剂名称	要求
80% 乙醇	自备物料，新鲜配制
En-TE	步骤 3.2.2 中配制，室温暂存
En-Beads	步骤 3.2.2 中配制，提前 30 min 取出平衡至室温，每次使用前充分涡旋混匀

### 3.6.2 连接产物纯化

1. 吸取 **22  $\mu\text{L}$  En-TE** 至各样本管中（3.5.2 节步骤 6，体积 **80  $\mu\text{L}$** ）。
2. 将 En-Beads 充分涡旋混匀，吸取 **20  $\mu\text{L}$  En-Beads** 至各样本管中，涡旋混匀。
3. 室温孵育 5 min。
4. 将 PCR 管瞬时离心，置于磁力架上静置 2 ~ 5 min 至液体澄清，小心吸取上清并丢弃。
5. 保持 PCR 管固定于磁力架上，加入 **160  $\mu\text{L}$  80% 乙醇** 漂洗磁珠及管壁，静置 **30 s**，小心吸取上清并丢弃。
6. 重复步骤 5 一次。尽量吸干管内液体，有少量残留在管壁时可将 PCR 管瞬时离心，在磁力架上分离后，用小量程移液器将管底液体吸干。
7. 保持 PCR 管固定于磁力架上，打开管盖，室温干燥，直至磁珠表面无反光、无开裂。
8. 将 PCR 管从磁力架上取下，加入 **20  $\mu\text{L}$  En-TE** 进行 DNA 洗脱，涡旋混匀。
9. 室温孵育 5 min。
10. 将 PCR 管瞬时离心，置于磁力架上静置 2 ~ 5 min 至液体澄清，小心吸取 **19  $\mu\text{L}$  上清液** 至新的 0.2 mL PCR 管。

|| 停止点 连接产物纯化后，可置  $-20\text{ }^{\circ}\text{C}$  冰箱储存。

## 3.7 PCR

 提示 Barcode 位于 Primer 序列上，操作前仔细阅读第 4 页“关于双端独立标签引物接头试剂盒使用说明”。

### 3.7.1 准备

试剂用前混匀，使用后请尽快放回冰箱储存。

表 26 试剂准备

试剂名称	要求
PCR Enzyme Mix	室温解冻，涡旋混匀、离心，冰上暂存
UDB PCR Primer Mix	室温解冻，涡旋混匀、离心，室温暂存

### 3.7.2 PCR

1. 吸取 25  $\mu\text{L}$  PCR Enzyme Mix 至各样本管中（3.6.2 节步骤 10）。
2. 参考“关于双端独立标签引物接头试剂盒使用说明”，加入 6  $\mu\text{L}$  相对应的 UDB PCR Primer Mix，涡旋混匀 3 次，每次 3 s，瞬时离心将反应液收集至管底。

表 27 PCR 反应液的配制

组分	单个反应体积
3.6.2 节步骤 10 产物	19 $\mu\text{L}$
PCR Enzyme Mix	25 $\mu\text{L}$
相对应 UDB PCR Primer Mix	6 $\mu\text{L}$
总体积	50 $\mu\text{L}$

3. 将 PCR 管置于 PCR 仪上，按下表的条件进行反应。


表 28 PCR 反应条件（体系：50  $\mu\text{L}$ ）

温度	时间	循环数
105 $^{\circ}\text{C}$ 热盖	on	/
95 $^{\circ}\text{C}$	3 min	1
98 $^{\circ}\text{C}$	20 s	参照下表
60 $^{\circ}\text{C}$	15 s	
72 $^{\circ}\text{C}$	30 s	
72 $^{\circ}\text{C}$	10 min	1
4 $^{\circ}\text{C}$	Hold	/

PCR 循环数可参照下表:

表 29 获得 300 ng, 600 ng 和 1 μg PCR 产物推荐的扩增循环数

gDNA 起始量	对应产量所需循环数		
	300 ng	600 ng	1000 ng
1000 ng	/	3	4 ~ 5
500 ng	3	4 ~ 5	5 ~ 6
200 ng	3	4 ~ 5	5 ~ 6
100 ng	4 ~ 5	5 ~ 6	6 ~ 7
50 ng	5 ~ 6	6 ~ 7	7 ~ 8
25 ng	6 ~ 7	7 ~ 8	8 ~ 9
10 ng	7 ~ 8	8 ~ 9	9 ~ 10
5 ng	8 ~ 10	9 ~ 11	/
1 ng	11 ~ 12	12 ~ 14	/

 **提示** PCR 扩增步骤需要严格控制扩增循环数。循环数不足, 会导致文库产出不足; 循环数过多, 会影响后续duplication、变异检出等数据性能表现。上表推荐获得 300 ng, 600 ng 和 1 μg PCR 产物推荐的扩增循环数, 300 ng 和 600 ng 的 PCR 产物产量分别可以满足 1 次和 2 次环化投入量的需求。当基因组 DNA 质量较差、主带较长或按推荐循环数未能达到理想产量时, 需适当提高循环数以获取足量产物。

4. 反应结束后, 将 PCR 管瞬时离心。

## 3.8 PCR产物纯化

### 3.8.1 准备

表 30 试剂准备

试剂名称	要求
80% 乙醇	自备物料, 新鲜配制
En-TE	步骤 3.2.2 中配制, 室温暂存
En-Beads	步骤 3.2.2 中配制, 提前 30 min 取出平衡至室温, 每次使用前充分涡旋混匀

### 3.8.2 PCR产物纯化

1. 将 En-Beads 充分涡旋混匀, 吸取 **38 μL En-Beads** 至各样本管中, 涡旋混匀。
2. 室温孵育 5 min。
3. 将 PCR 管瞬时离心, 再置于磁力架上静置 2 ~ 5 min 至液体澄清, 小心吸取上清并丢弃。

4. 保持 PCR 管固定于磁力架上，加入 **160  $\mu\text{L}$  80% 乙醇**漂洗磁珠及管壁，静置 30 s，小心吸取上清并丢弃。
5. 重复步骤 4 一次。尽量吸干管内液体，有少量残留在管壁时可将 PCR 管瞬时离心，在磁力架上分离后，用小量程移液器将管底液体吸干。
6. 保持 PCR 管固定于磁力架上，打开管盖，室温干燥，直至磁珠表面无反光、无开裂。
7. 将 PCR 管从磁力架上取下，加入 **32  $\mu\text{L}$  En-TE** 进行 DNA 洗脱，涡旋混匀。
8. 室温孵育 5 min。
9. 将 PCR 管瞬时离心，置于磁力架上静置 2 ~ 5 min 至液体澄清，小心吸取 **30  $\mu\text{L}$  上清液**至新的 0.2 mL PCR 管。

**II** 停止点 PCR 产物纯化后，可置  $-20\text{ }^{\circ}\text{C}$  冰箱储存。

### 3.9 PCR产物质检

- 使用双链荧光定量法，按照定量试剂盒的操作说明书对 PCR 纯化后产物进行定量。
- 使用电泳分离法，按照相应说明书对 PCR 纯化后产物进行片段分布检测。

表 31 PCR纯化后产物不同质检方法

质检方法	设备/试剂
双链荧光定量法	Qubit 荧光定量仪或同等功能仪器 Qubit dsDNA HS Assay Kit Quant-iT PicoGreen dsDNA Assay Kit 等
电泳分离法	Bioanalyzer (Agilent Technologies) 或同等功能仪器 安捷伦高灵敏度DNA分析试剂盒等

1. 若后续搭配 MGIEasy 双 barcode 环化试剂盒（货号: 1000020570），要求 PCR 产物产量  $\geq 300\text{ ng}$ ，如需将多个样本混合测序，建议根据附录的混合规则，在定量后进行不同 PCR 产物混合，混合后总量  $\geq 300\text{ ng}$ ，浓度  $\geq 6.25\text{ ng}/\mu\text{L}$ 。
2. 若后续搭配 DNBSEQ 一步法DNB制备试剂盒 V2.0 (OS-DB)（货号: 940-000036-00），每次 DNB 制备所需 PCR 产物为  $45\text{ ng}$ ，如需将多个样本混合测序，建议根据附录的混合规则，在定量后进行不同 PCR 产物混合，混合后总量  $\geq 45\text{ ng}$ ，浓度  $\geq 2.25\text{ ng}/\mu\text{L}$ 。
3. 通过 Agilent 2100 Bioanalyzer 对 PCR 纯化后产物进行片段分布检测。磁珠单选文库的片段范围为  $300\text{ ~ }2000\text{ bp}$ ，且主峰范围为  $500\text{ ~ }750\text{ bp}$ ，磁珠双选文库的片段范围为  $300\text{ ~ }2000\text{ bp}$ ，且主峰范围为  $450\text{ ~ }550\text{ bp}$ 。

下图为标准实验流程 PCR 纯化产物的 Agilent 2100 Bioanalyzer 检测结果。



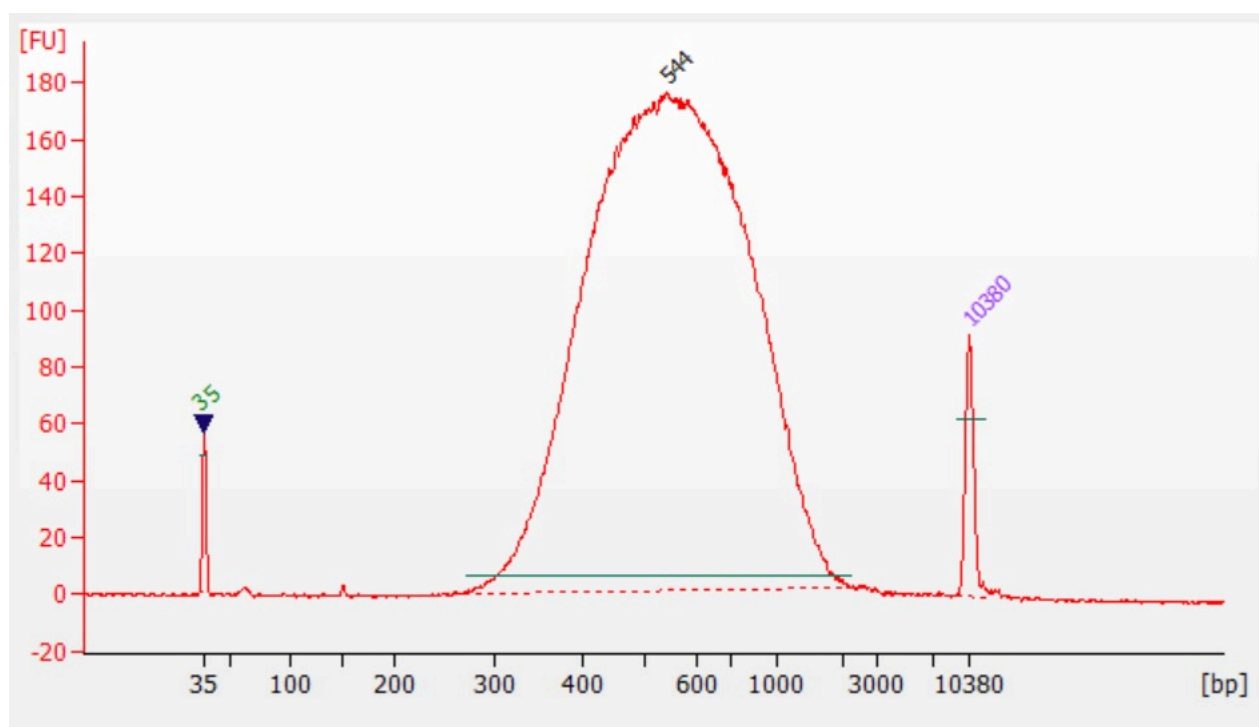


图 1 基因组起始量为 200 ng 的 PCR 纯化后产物 Agilent 2100 Bioanalyzer 检测结果

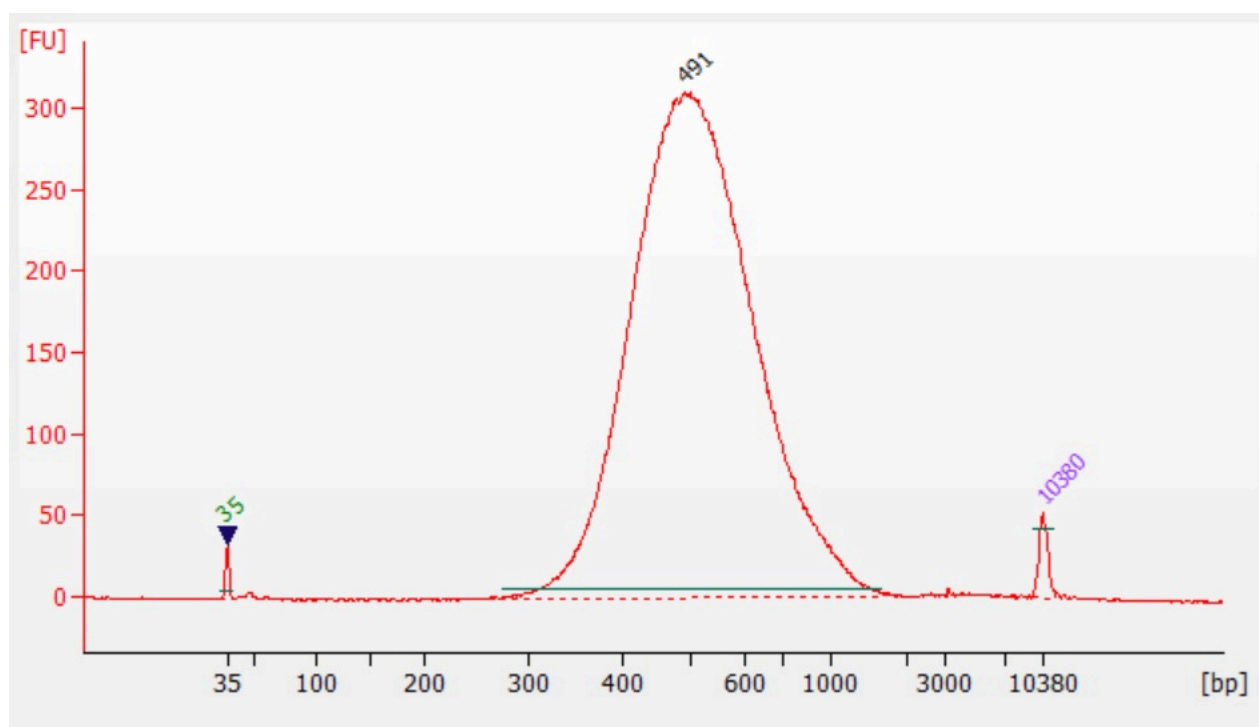



图 2 基因组起始量为 500 ng 的 PCR 纯化后产物 Agilent 2100 Bioanalyzer 检测结果

# 4 DNB 制备流程

## 4.1 常规环化及 DNB 制备（可选）

选择常规环化、DNB 制备方法，需搭配 MGIEasy 双 Barcode 环化试剂盒（货号：1000020570）进行环化文库制备，形成单链环状文库后，使用与测序平台匹配的测序试剂套装进行 DNB 制备。

 注意 使用前请仔细核对试剂盒名称及货号。

### 4.1.1 变性、单链环化

#### 4.1.1.1 准备

试剂用前混匀，使用后尽快放回冰箱储存。

表 32 试剂准备

试剂名称	要求
TE Buffer (pH 8.0)	自备物料，室温暂存
Dual Barcode Splint Buffer	室温解冻，涡旋混匀，离心，冰上暂存
DNA Rapid Ligase	冰上解冻，轻弹底部混匀，离心，冰上暂存

#### 4.1.1.2 变性

1. 根据 PCR 产物浓度，取 300 ng PCR 产物至新的 0.2 mL PCR 管，用 TE Buffer (pH 8.0) 补足至总体积 48  $\mu$ L。

2. 将 PCR 管置于 PCR 仪上，按下表的条件进行反应。

表 33 变性反应条件（体系：48  $\mu\text{L}$ ）

温度	时间
100 °C 热盖	On
95 °C	3 min
4 °C	10 min

3. 反应结束后，将 PCR 管瞬时离心后置于冰上。

#### 4.1.1.3 单链环化

1. 根据所需反应数，在冰上配制单链环化反应液，涡旋混匀 3 次，每次 3 s，瞬时离心后置于冰上。

表 34 单链环化反应液的配制

组分	单个反应体积
Dual Barcode Splint Buffer	11.6 $\mu\text{L}$
DNA Rapid Ligase	0.5 $\mu\text{L}$
总体积	12.1 $\mu\text{L}$

2. 吸取 **12.1  $\mu\text{L}$  单链环化反应液**至各样本管中（4.1.1.2 节步骤 3，48  $\mu\text{L}$ ），涡旋混匀 3 次，每次 3 s，瞬时离心后置于冰上。

3. 将 PCR 管置于 PCR 仪上，按下表的条件进行反应。

表 35 单链环化反应条件（体系：60  $\mu\text{L}$ ）

温度	时间
42 °C 热盖	On
37 °C	10 min
4 °C	Hold

4. 反应结束后，将 PCR 管瞬时离心并置于冰上，进入下步反应。

## 4.1.2 酶切消化

### 4.1.2.1 准备

试剂用前混匀离心，使用后尽快放回冰箱储存。

表 36 试剂准备

试剂名称	要求
Digestion Buffer	室温解冻，涡旋混匀，离心，冰上暂存
Digestion Enzyme	冰上解冻，轻弹底部混匀，离心，冰上暂存
Digestion Stop Buffer	室温解冻，混匀后离心，冰上暂存

### 4.1.2.2 酶切消化

1. 根据所需反应数，在冰上配制酶切消化反应液，涡旋混匀 3 次，每次 3 s，瞬时离心后置于冰上。

表 37 酶切消化反应液的配制

组分	单个反应体积
Digestion Buffer	1.4 $\mu$ L
Digestion Enzyme	2.6 $\mu$ L
总体积	4.0 $\mu$ L

2. 吸取 **4  $\mu$ L 酶切消化反应液**至样本管中（4.1.1.3 节步骤 4，60  $\mu$ L），涡旋混匀 3 次，每次 3 s，瞬时离心后置于冰上。
3. 将 PCR 管置于 PCR 仪上，按下表的条件进行反应。

表 38 酶切消化反应条件（体系：64  $\mu$ L）

温度	时间
42 °C 热盖	On
37 °C	10 min
4 °C	Hold

4. 反应结束后，将 PCR 管瞬时离心，立即加入 **7.5  $\mu$ L Digestion Stop Buffer**，涡旋混匀 3 次，每次 3 s，瞬时离心后置于冰上。

### 4.1.3 消化产物纯化

 **提示** 添加试剂、转移上清时请勿触碰、吸取磁珠。若不慎吸到磁珠，可将磁珠与液体全部打回管内，再次分离后再吸取上清。

#### 4.1.3.1 准备

表 39 试剂准备

试剂名称	要求
80% 乙醇	自备物料，新鲜配制
TE Buffer (pH 8.0)	自备物料，室温暂存
DNA Clean Beads	提前 30 min 取出平衡至室温，每次使用前充分涡旋混匀

#### 4.1.3.2 消化产物纯化

1. 混匀 DNA Clean Beads，吸取 **130  $\mu$ L DNA Clean Beads** 至各样本管中（4.1.2.2 节步骤 4，体积 71.5  $\mu$ L），涡旋混匀。
2. 室温孵育 5 min。
3. 将 PCR 管瞬时离心，置于磁力架上静置 2 ~ 5 min 至液体澄清，小心吸取上清并丢弃。
4. 保持 PCR 管固定于磁力架上，加入 **160  $\mu$ L 80% 乙醇** 漂洗磁珠及管壁，静置 30 s，小心吸取上清并丢弃。
5. 重复步骤 4 一次。尽量吸干管内液体，有少量残留在管壁时可将离心管瞬时离心，在磁力架上分离后，用小量程移液器将管底液体吸干。
6. 保持 PCR 管固定于磁力架上，打开管盖，室温干燥，直至磁珠表面无反光、无开裂。

 **提示** 磁珠过度干燥（开裂）将导致产量降低。

7. 将 PCR 管从磁力架上取下，加入 **25  $\mu$ L TE Buffer (pH 8.0)** 进行 DNA 洗脱，涡旋混匀。
8. 室温孵育 5 min。
9. 将 PCR 管瞬时离心，置于磁力架上静置 2 ~ 5 min 至液体澄清，小心吸取 **24  $\mu$ L 上清液** 至新的 1.5 mL 离心管或 0.2 mL PCR 管。

 **停止点** 酶切消化产物纯化后，产物可置 -20  $^{\circ}$ C 冰箱储存。

#### 4.1.4 消化产物质检

使用 Qubit ssDNA Assay Kit 荧光定量试剂盒，按照定量试剂盒的操作说明对消化纯化后的单链环状文库进行定量，要求单链环状文库产量 / PCR 产物投入量（300 ng） $\geq 7\%$ 。

#### 4.1.5 常规 DNB 制备

具体的单链环状文库投入量，参照所使用的测序试剂盒套装说明书进行 DNB 制备。

## 4.2 搭配 DNBSEQ 一步法DNB制备试剂盒V2.0制备 DNB（可选）

由 MGIEasy Fast酶切文库制备试剂套装所构建好的文库，搭配 DNBSEQ 一步法DNB制备试剂盒 V2.0（OS-DB）（货号：940-000036-00），进行快速 DNB 制备。

### 4.2.1 准备

试剂用前充分混匀，使用后尽快放回冰箱储存。

表 40 试剂准备

试剂名称	要求
DNB 制备缓冲液 (OS-V2.0-DB)	室温解冻，涡旋混匀，离心，冰上暂存
分子级水	
DNB 聚合酶混合液 I (OS-V2.0)	冰上解冻，轻弹底部混匀，离心，冰上暂存
DNB 聚合酶混合液 II (OS)	
DNB 终止缓冲液	室温解冻，涡旋混匀，离心，冰上暂存
Qubit ssDNA Assay Kit	自备物料

### 4.2.2 一步法 DNB 制备

1. 根据 PCR 产物浓度，取 45 ng PCR 产物至新的 0.2 mL PCR 管。按下表配制 DNB 反应体系 1，涡旋混匀 3 次，每次 3 s，瞬时离心后置于冰上。

表 41 DNB 反应体系 1

组分	单个反应体积
PCR 产物 (45 ng)	V $\mu$ L
分子级水	20-V $\mu$ L
DNB 制备缓冲液	20 $\mu$ L
总体积	40 $\mu$ L

2. 将 PCR 管置于 PCR 仪上，按下表的条件进行反应。

表 42 DNB 反应条件 1 (体系: 40  $\mu\text{L}$ )

温度	时间
105 $^{\circ}\text{C}$ 热盖	On
95 $^{\circ}\text{C}$	3 min
57 $^{\circ}\text{C}$	3 min
4 $^{\circ}\text{C}$	Hold

3. 根据所需反应数，在冰上配制 DNB 反应体系 2，涡旋混匀 3 次，每次 3 s，瞬时离心后置于冰上。

表 43 DNB 反应体系 2 的配制

组分	单个反应体积
DNB 聚合酶混合液 I (OS-V2.0)	40 $\mu\text{L}$
DNB 聚合酶混合液 II (OS)	4 $\mu\text{L}$
总体积	44 $\mu\text{L}$

4. 吸取 44  $\mu\text{L}$  DNB 反应体系 2 至样本管中（步骤 2，体积 40  $\mu\text{L}$ ），涡旋混匀 3 次，每次 3 s，瞬时离心后置于冰上。

5. 将 PCR 管置于 PCR 仪上，按下表的条件进行反应。

表 44 DNB 反应条件 2 (体系: 84  $\mu\text{L}$ )

温度	时间
35 $^{\circ}\text{C}$ 热盖	On
30 $^{\circ}\text{C}$	25 min
4 $^{\circ}\text{C}$	Hold

6. 立即加入 20  $\mu\text{L}$  DNB 终止缓冲液，用阔口吸头缓慢地吹打混匀 5 ~ 8 次，切勿震荡及剧烈吹打，可置于 4  $^{\circ}\text{C}$  保存备用（48 小时内使用）。

7. DNB 制备完成后，取 2  $\mu\text{L}$  用 Qubit ssDNA Assay Kit 进行浓度检测，浓度  $\geq 4 \text{ ng}/\mu\text{L}$  为合格。

### 4.3 搭配 DNBSEQ 一步法 DNB 制备试剂盒制备 DNB (可选)

根据 PCR 产物浓度，取 30 ng PCR 产物，参照说明书《H-T-003 4.0 DNBSEQ DNB 制备试剂盒使用说明书》进行操作

 注意 当搭配 DNBSEQ-G99 测序时，DNB 反应条件 2 中“30  $^{\circ}\text{C}$ ”的反应时间为 20 min。



# 5 附录

## 5.1 关于双端独立标签引物接头试剂盒使用说明

板式：Set C，每板 96 个 UDB PCR Primer Mix，每板各 12 列。具体的排版如下：

 提示 第一列前4个Barcode及第一列后4个Barcode分别为一组碱基平衡的 Barcode 组合，其余每列 8 个为一组碱基平衡的 Barcode 组合。

表 45 MGIEasy 双端独立标签引物接头试剂盒 C barcode 组合孔位

	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12
A	UDB193	UDB201	UDB209	UDB217	UDB225	UDB233	UDB241	UDB249	UDB257	UDB265	UDB273	UDB281
B	UDB194	UDB202	UDB210	UDB218	UDB226	UDB234	UDB242	UDB250	UDB258	UDB266	UDB274	UDB282
C	UDB195	UDB203	UDB211	UDB219	UDB227	UDB235	UDB243	UDB251	UDB259	UDB267	UDB275	UDB283
D	UDB196	UDB204	UDB212	UDB220	UDB228	UDB236	UDB244	UDB252	UDB260	UDB268	UDB276	UDB284
E	UDB197	UDB205	UDB213	UDB221	UDB229	UDB237	UDB245	UDB253	UDB261	UDB269	UDB277	UDB285
F	UDB198	UDB206	UDB214	UDB222	UDB230	UDB238	UDB246	UDB254	UDB262	UDB270	UDB278	UDB286
G	UDB199	UDB207	UDB215	UDB223	UDB231	UDB239	UDB247	UDB255	UDB263	UDB271	UDB279	UDB287
H	UDB200	UDB208	UDB216	UDB224	UDB232	UDB240	UDB248	UDB256	UDB264	UDB272	UDB280	UDB288

 提示 如需了解具体barcode序列信息，请联系 MGI 技术支持：MGI-service@mgi-tech.com。