



染色质免疫共沉淀 (CHIP) 试剂盒

目录

1. 产品介绍.....	1
2. 实验准备及注意事项.....	1
3. 操作步骤.....	2
4. 问题及解决方案.....	5
5. 订购信息及相关产品.....	5
6. 附录.....	5

1. 产品介绍

ChIP (Chromatin Immunoprecipitation) 检测试剂盒, 也称染色质免疫共沉淀检测试剂盒, 是 ChIP 相关实验流程中最重要的一环。ChIP 是在活细胞状态下, 通过甲醛固定使蛋白质与 DNA 形成复合物, 并通过超声的方法将其随机切断成一定长度范围内的染色质小片段, 然后再通过抗原抗体特异性结合反应, 富集与目的蛋白结合的 DNA 片段, 解交联后分离、纯化 DNA, 获取的 DNA 经检测分析, 从而获得蛋白质与 DNA 相互作用的信息。

该试剂盒包含 Box A、Box B 和 Box C, 可进行 24 次独立的染色质免疫沉淀 (ChIP) 反应, 提供的缓冲液可供六个 15 cm 平板的培养细胞制备染色质, 每个平板可提供多达 10 个染色质制剂 (随细胞和测定类型的不同而不同), 检测时间大约 2-3 天。经验证, 试剂盒中提供的 rProtein A/G MagPoly Beads, 能更好的免疫沉淀染色质。在蛋白质 -DNA 解交联后, DNA 使用离心柱法进行纯化, 方便快捷, 无需进行苯酚 / 氯仿提取和乙醇沉淀。目的 DNA 序列的富集可通过标准 PCR、定量实时 PCR 或测序等各种方法进行分析。

表1. 染色质免疫共沉淀 (CHIP) 试剂盒产品组分

	产品序号	产品名称	规格(24 T)	保存温度
Box A	1	Glycine Solution(2.5 M)	6 mL	2-8°C
	2	ChIP Sonication Buffer	6 mL	
	3	ChIP Buffer	7 mL	
	4	rProtein A/G MagPoly Beads	1 mL	
	5	High Salt and Lysis Buffer	70 mL×2	
	6	Low Salt Buffer	50 mL	
	7	TE Buffer	25 mL	
Box B	8	DNA BL Buffer	13 mL	RT
	9	DNA Binding Buffer	12 mL	
	10	DNA Wash Buffer(使用前添加28 mL无水乙醇)	30 mL	
	11	DNA Elution Buffer	1 mL	
	12	RNase free ddH ₂ O	1 mL	
	13	Purification Columns (离心柱)	30个	
Box C	14	Collection Tubes (收集管)	30个	-20°C
	15	Protease inhibitors(100×)	300 μL	
	16	Proteinase K(10 mg/mL)	100 μL	
	17	RNase (10 mg/mL)	100 μL	

2. 实验准备及注意事项

2.1 试剂的准备



1 × PBS
37% 甲醛(分子级别)
1.5% 琼脂糖凝胶
ChIP 级目的抗体
与目的抗体同种属 IgG 对照抗体
用于 PCR 或 qPCR 检测试剂盒

2.2 设备及耗材的准备

磁力架
超声波细胞破碎仪
涡旋振荡器
微量离心机
水浴锅
计时器
可变容量移液器(10 μL-1000 μL)+ 相关吸头
1.5 mL 无 RNase 微量离心管
15 mL 无 RNase 离心管
PCR 仪
PCR 管

2.3 注意事项

- 1) 试剂盒采用冰袋运输, 收货后, Box A 置于 2-8°C 保存, Box B 室温保存、Box C -20°C 保存, 避免阳光直射。
- 2) Protease inhibitors 为一种细胞毒性化学物质, 建议在通风橱或经认证的生物实验台中使用, 且注意避光保存。

3. 操作步骤

3.1 样品制备与交联

3.1.1 实验前准备

- 1) 用 PBS 配制 37% 甲醛, 现配现用, 室温放置;
 - 2) 提前解冻 Protease inhibitors(100×) 至室温;
 - 3) 对于悬浮细胞, 每 20 mL 培养液配制 40 mL 1×PBS, 冰浴;
 - 4) 对于贴壁细胞, 每 15 cm 培养皿配制 40 mL 1×PBS, 1980 μL 1×PBS+20 μL Protease inhibitors(100×), 全部冰浴;
- 如若立即进行染色质制备, 还需配制 ChIP Sonication Buffer(含 1×Protease inhibitors), 每 1×10^7 - 1.5×10^7 个细胞需要 1 mL。

3.1.2 操作步骤

3.1.2.1 悬浮细胞样品

- 1) 添加新鲜配制的 37% 甲醛, 使得甲醛终浓度为 1%, 甲醛加入体积大约为 1/40 细胞培养液体积, 短暂混匀后室温静置 10 min 以固定细胞, 细胞密度不高于 5×10^5 /mL, 添加甲醛后培养液颜色发生变化属正常现象;
- 2) 添加 Glycine Solution (2.5 M) 至上述细胞培养液, 使得 Glycine Solution 终浓度为 125 mM, Glycine Solution 加入体积大约为 1/20 细胞培养液体积, 稍混匀, 室温下孵育 5 min 以解除甲醛交联作用, 添加 Glycine Solution 后培养液颜色发生变化属正常现象;
- 3) 1200 rpm, 4°C 离心 3 min 弃上清;
- 4) 用 20 mL 预冷的 1×PBS 重悬细胞两次, 每次 1200 rpm, 4°C 离心 3 min, 弃上清;
- 5) 收集的细胞可 -80°C 冻存三个月或每 1.0×10^7 - 1.5×10^7 个细胞加入 990 μL ChIP Sonication Buffer, 10 μL Protease inhibitors 混匀继续下一步实验。

3.1.2.2 贴壁细胞样品

- 1) 对于 15 cm 培养皿(含 20 mL 培养基)来说, 添加新鲜配制的 37% 甲醛, 使得甲醛终浓度为 1%, 甲醛加入体积大约为 1/40 细胞培养液体积, 短暂混匀后室温静置 10 min 以固定细胞, 添加甲醛后培养液颜色发生变化属正常现象;
- 2) 添加 Glycine Solution (2.5 M) 至上述细胞培养液, 使得 Glycine Solution 终浓度为 125 mM, Glycine Solution 加入体积大约为 1/20 细胞培养液体积, 稍混匀, 室温下孵育 5 min 以解除甲醛交联作用, 添加 Glycine Solution 后培养液颜色发生变化属正常现象;
- 3) 弃培养基, 用 20 mL 预冷的 1×PBS 清洗细胞, 重复清洗一次;
- 4) 每个培养皿加入 2 mL 预冷的含有终浓度 1×Protease inhibitors 的 1×PBS, 将细胞刮入清洗液, 然后将细胞混合液全部转入 15 mL 离心管, 1200 rpm, 4°C 离心 3 min 弃上清;



5) 收集的细胞可 -80°C 冻存三个月或每 1.0×10^7 - 1.5×10^7 个细胞加入 $990 \mu\text{L}$ ChIP Sonication Buffer, $10 \mu\text{L}$ Protease inhibitors 混匀继续下一步实验。

3.2 染色质超声破碎

一次染色质制备规定为 1.0×10^7 - 1.5×10^7 个细胞, 可以同时进行多份染色质免疫沉淀。超声的细胞数和超声产生的片段大小直接影响免疫沉淀结果。

1) 对于一份染色质制备物, 加入如下试剂: 一管冰浴解冻的细胞 + $990 \mu\text{L}$ ChIP Sonication Buffer, $10 \mu\text{L}$ Protease inhibitors 混匀, 平均转入 2 个 1.5 mL 干净的离心管, 冰浴 10 min ;

2) 将样品置于超声破碎仪中进行染色质超声破碎;

注: 1. 超声过程中, 需保持样品一直处于冰浴低温状态, 细胞溶液不超过 10°C 。超声探头不能接触管底或管壁, 若超声过程中产生泡沫, 需立刻停止超声, 调整超声管位置;

2. 对于不同的细胞破碎仪, 超声设置可能不同, 需根据预实验或经验来确定, 最佳超声条件可产生小于 1000 bp 的染色质大小约 60 - 90% , 超声不足或超声过度都会影响结果。可设置多个超声时间对比。超声过程中保持样品处于低温状态, 推荐采用水浴超声, 效果更好。

3) 待细胞溶液变清亮, 将超声后的细胞溶液 12000 rpm , 4°C 离心 10 min (离心机提前预冷), 取上清, 即为交联的染色质, 可以多管分装, 额外取 $10 \mu\text{L}$ 用于检测染色质超声效果及 DNA 浓度测定, 其余 -80°C 冻存。

3.3 染色质片段化检测及浓度测定

3.3.1 实验前准备

1) 水浴锅设定温度 65°C ;

2) 从 4°C 取出 ChIP Buffer, 并 37°C 水浴至溶液完全变澄清。

3.3.2 操作步骤

1) 取 $10 \mu\text{L}$ 超声后染色质, 加入 $40 \mu\text{L}$ ChIP buffer, $2 \mu\text{L}$ Proteinase K, $2 \mu\text{L}$ RNase 混匀后, 盖上管盖, 封口膜封口离心管, 65°C 水浴 3.5 h 后取出瞬时离心。按照第 3.6 步离心柱法纯化 DNA, 并检测 DNA 浓度, 获得的 DNA 样本可在 -20°C 下保存半年;

2) 取 DNA 样本 $>100 \text{ ng}$, 进行 1.5% 琼脂糖凝胶电泳, 通过 DNA 片段大小确认超声效果, 大约 60 - 90% 的 DNA 片段应小于 1000 bp 。

3.4 染色质免疫沉淀

3.4.1 实验前准备

1) Protease inhibitors($100\times$)、rProtein A/G MagPoly Beads、High Salt and Lysis Buffer、ChIP 级目的抗体 (根据说明书确定, 每个 ChIP 样品大约需 2 - $5 \mu\text{g}$, 可根据预实验摸索最佳抗体量), 与目的抗体同种属 IgG 抗体;

2) 可根据第 3.3 步检测的 DNA 浓度来确定这一步需要加入的染色质体积。冰上融化, 每次免疫沉淀, 组蛋白使用含 5 - $10 \mu\text{g}$ DNA 的超声后染色质, 转录因子使用含 10 - $20 \mu\text{g}$ DNA 的超声后染色质。

3.4.2 操作步骤

1) 根据第 3.3 步检测的 DNA 浓度, 确定每个免疫沉淀反应需要的染色质体积, 在加入 $5 \mu\text{L}$ Protease inhibitors($100\times$)后, 用 High Salt and Lysis Buffer 稀释至 $500 \mu\text{L}$, 然后每个样品管取 $25 \mu\text{L}$ 作为 5% input 对照 (一个样品可以只取一管 input), -20°C 冻存, 不进行免疫沉淀反应, 与其他免疫沉淀后样品同时进行解交联, 进行后续实验;

2) 在每个样品管中再加入一定体积的抗体 (大约 2 - $5 \mu\text{g}$, 根据抗体使用说明书或预实验确认最佳量), 注意要设置阴性和阳性对照, 分别加入阴性对照抗体和阳性对照抗体, 4°C , 振荡孵育大于 5 小时或过夜;

3) 每个样品对应取 $36 \mu\text{L}$ rProtein A/G MagPoly Beads, 提前用 High Salt and Lysis Buffer 清洗平衡三次, 每次 $700 \mu\text{L}$;

4) 将 4°C 孵育后的样品转入平衡后的 rProtein A/G MagPoly Beads 混匀, 4°C 振荡孵育 1 h 。

3.5 洗脱、解交联

3.5.1 实验前准备

1) 4°C 取出 ChIP Buffer, 并 37°C 水浴至溶液完全变澄清;

2) 水浴锅设定温度 65°C ;

3) High Salt and Lysis Buffer、Low Salt Buffer 和 TE Buffer 提前冰浴。

3.5.2 操作步骤

1) 取出 4°C 孵育的磁珠, 放入磁力架上静置 1 min , 待磁珠完全被吸附后, 弃液体;

2) 每个离心管中加入 1 mL 冰浴的 High Salt and Lysis Buffer, 上下轻轻颠倒混匀 10 次, 使磁珠完全分散开, 并放回磁力架, 待磁珠完全被吸附后吸弃上清, 重复操作两次;

3) 加入 1 mL 冰浴的 Low Salt Buffer, 上下轻轻颠倒混匀 10 次, 使磁珠完全分散开, 并放回磁力架, 待磁珠完全被吸附后吸弃上清, 重复操作一次;

4) 加入 1 mL 冰浴的 TE Buffer, 上下轻轻颠倒混匀 10 次, 使磁珠完全分散开, 并放回磁力架, 待磁珠完全被吸附后吸弃上清;



- 5) 每个磁珠中加入 150 μ L ChIP buffer, 2 μ L Proteinase K, 2 μ L RNase 混匀后, 盖上管盖, 封口膜封口离心管, 65°C 孵育 4 h。期间混匀离心管数次;
- 6) 取出步骤 3.4.2 中 -20°C 冻存的 25 μ L input, 加入 125 μ L ChIP buffer, 2 μ L Proteinase K, 2 μ L RNase 混匀后, 盖上管盖, 封口膜封口离心管, 65°C 孵育 4 h。期间混匀离心管数次。

3.6 离心柱法纯化 DNA

3.6.1 实验前准备

第一次使用时向 DNA Wash Buffer 中加入 28 mL 无水乙醇;

将离心柱放入收集管, 加入 500 μ L DNA BL Buffer, 12000 rpm 室温离心 1 min, 弃收集管中液体, 平衡后的离心柱当天使用。

3.6.2 操作步骤

- 1) 添加 450 μ L DNA Binding Buffer 到每份样品 (免疫沉淀样品、input 样品) 混匀, 并转移到 DNA 离心柱中, 室温静置 2 min, 12000 rpm, 室温离心 1 min;
- 2) 弃收集管中液体, 离心柱放回收集管, 加入 600 μ L DNA Wash Buffer, 室温放置 3-5 min 后, 12000 rpm 室温离心 1 min;
- 3) 弃收集管中液体, 离心柱放回收集管, 加入 600 μ L DNA Wash Buffer, 12000 rpm 室温离心 1 min;
- 4) 弃收集管中液体, 离心柱放回收集管, 12000 rpm 室温离心 2 min;
- 5) 将离心柱重新放入一干净的 1.5 mL 离心管, 室温静置 2 min 后, 在离心柱中心位置加入 40 μ L DNA Elution Buffer 或 RNase free ddH₂O;
- 6) 室温放置 2 min 后, 12000 rpm 室温离心 2 min, 洗脱 DNA, 1.5 mL 离心管收集的液体即为纯化的 DNA (-20°C 可保存 6 个月)。

3.7 PCR 定量检测 DNA

- 1) 使用带滤芯吸头减少实验污染;
- 2) 建议使用热启动 Taq 酶减少非特异性污染;
- 3) 引物设计具有特异性, 遵循标准引物设计规则, 普通 PCR 建议扩增大小 150-200 bp, qPCR 建议扩增大小 80-160 bp;
- 4) 利用步骤 3.6 提取的免疫沉淀样品 DNA 以及 input DNA, 按照 PCR 检测试剂盒说明书加样, 检测。每个检测孔设置复孔。

普通 PCR 反应 (仅供参考)

PCR 反应体系如下:

试剂	1个PCR反应体积
10 \times PCR buffer	2 μ L
4 mM dNTPs	1 μ L
10 μ M引物	1 μ L
DNA模板	2 μ L
Taq DNA聚合酶	0.5 μ L
RNase free ddH ₂ O	13.5 μ L

PCR 反应程序如下:

预变性	95°C	5 min	
变性	95°C	30 s	
退火	62°C (根据引物T _m 值确定)	30 s	30 cycles
延伸	72°C	30 s	
延伸	72°C	5 min	

反应结束后用 1.5-2% 琼脂糖凝胶电泳进行分析。

qPCR 检测及富集效率确认

1. PCR 反应包括如下组: 按一定比例稀释 5% input DNA 4-5 组 (用于生成标准曲线并测定扩增效率), 实验组、阴性对照组、阳性对照组、未加模板组, 进行 qPCR 加样检测。

2. qPCR 反应体系及条件可根据所用 SYBR Green 法检测 DNA 试剂盒确认

Percentage of Input = $5\% \times 2^{(C_{t[input]} - C_{t[IP \text{ 样品}]})}$

ChIP-Seq



根据检测公司的要求,提供符合要求的 DNA 样品进行高通量检测 DNA 序列,如果 DNA 样品浓度和总量不能达到要求,可提高实验初始细胞量,按照说明书中步骤等比例放大试剂。

4. 问题及解决方案

问题	原因分析	推荐解决方案
超声后染色质浓度过低	1. 细胞/细胞核裂解不完全; 2. 染色质制起始细胞数不足。	1. 确保每次免疫沉淀使用 DNA 含量不少于 5 μg 的染色质; 2. 交联前,对单独平板上的细胞进行计数,以确定准确的细胞数量。
阴性对照IgG样品背景高	1. 抗体加入太多,导致过量的抗体进行非特异性结合; 2. 试剂被污染; 3. 蛋白质-抗体复合物清洗不彻底。	1. 减少抗体用量; 2. 确保试剂、吸头、离心管干净无污染; 3. 增加清洗时间。
DNA回收低,使得PCR产物没有或很少	1. ChIP抗体失效或者亲和力低; 2. 抗体使用量不足; 3. 超声的细胞太少; 4. 交联时间太长或不足。	1. 更换经 ChIP 验证过的对应物种抗体; 2. 抗体使用量一般不少于 2 μg,可以做梯度摸索最佳抗体量; 3. 增加起始细胞量; 4. 交联时间通常在 10-30 min,可做梯度摸索最佳时间。

5. 订购信息及相关产品

产品	货号	规格
染色质免疫共沉淀 (ChIP) 试剂盒	BK0045-01	24 T

6. 附录

6.1 优化甲醛固定

细胞或组织样品的组蛋白,与 DNA 结合牢固,所以通常固定 10 min 即可,而转录因子和辅助因子,结合染色质没有组蛋白紧密。所以,在 ChIP 实验中,延长固定时间,能够相对捕获更多的转录因子和辅助因子,通常固定时间 10-30 min,可设置多个固定时间进行比较,选择出最合适的固定时间。

6.2 优化染色质超声条件

染色质免疫沉淀的结果与超声效果紧密相连,超声时间太长,染色质片段太小,可能破坏靶蛋白表位、降低 ChIP 效率。而超声时间太短,又可能导致靶蛋白无法暴露抗原结合位点,使得抗体无法识别抗原决定簇,导致目的 DNA 不能被富集。所以,初次实验时,设置多个超声时间很有必要,每 1 min 设置一个时间点,取出一部分样品进行检测,当约 60%-90%DNA 小于 1000 bp 时即可。



以 293 T 细胞为样品,交联 10 min,超声 20 min 后,取 10 μL 解交联后,利用离心柱法提取 DNA,取 5 μL 进行 1.5% 琼脂糖凝胶电泳。



6.3 rProtein A/G MagPoly Beads 对不同抗体的结合能力

种属	亚型	Protein A/G
Human	IgA	++
	IgD	—
	IgE	—
	IgG1	++++
	IgG2	++++
	IgG3	++++
	IgG4	++++
Avian egg yolk	IgM	++
	IgY	—
Cow		++++
Dog		++++
Goat		++++
Guinea pig	IgG1	++++
	IgG2	++++
Hamster		
Horse	Total IgG	++++
Koala		
Llama		
Monkey(rhesus)		++++
Mouse	IgG1	++
	IgG2a	++++
	IgG2b	+++
	IgG3	+++
	IgM	—
Pig		++++
Rabbit	Total IgG	++++
Rat	IgG1	++
	IgG2a	++++
	IgG2b	++
	IgG3	++
Sheep	Total IgG	++