



PureBinding[®] Chromatin immunoprecipitation Kit

Cat.No. P0301 (12 rxns)

Cat.No. P0302 (24 rxns)

Sufficient reagent for ChIP assays per kit

按试剂标签提示分开储存

For research use only, not intended for diagnostic testing.



目录

目录	1
背景介绍	1
应用范围	1
实验原理图	1
试剂盒组分	2
自备材料	2
实验操作	3



背景介绍

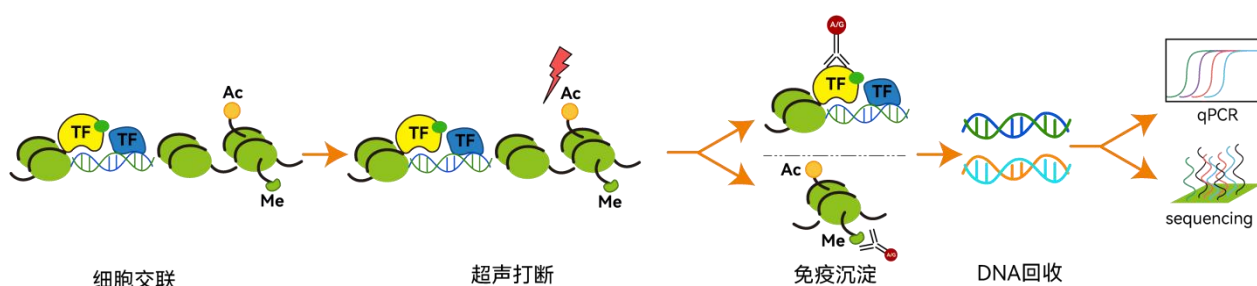
转录是遗传信息从 DNA 到 RNA 传递的关键步骤，也是 RNA 生物合成的最主要形式。转录因子（transcription factor）是一类能与基因 5'端特定序列专一性结合，使目的基因以特定的强度在特定的时间与空间表达的蛋白质分子，是参与转录调控的关键因素之一。

染色质免疫沉淀（Chromatin immunoprecipitation, ChIP）是一种分析 DNA 与蛋白质相互作用的研究方法。它的基本原理是活细胞或新鲜组织经过交联方式锁定核蛋白（转录因子、DNA 损伤修复蛋白、组蛋白或 DNA 修饰酶、读取酶、去修饰酶等）与靶基因互作关系，再利用超声波物理法或生物酶法使染色质片段化，最后用核蛋白的特异性抗体，通过免疫结合的方式富集核蛋白所结合的 DNA 片段。

应用范围

1. 验证已知蛋白-DNA 相互作用；
2. 研究转录因子的靶向基因及结合位点；
3. 研究 DNA/RNA 聚合酶、转录复合物在基因组上的作用位点；
4. 研究组蛋白共价修饰与基因表达的关系。

实验原理图





试剂盒组分

编号	名称	规格 12 rxns	规格 24 rxns	保存条件
【1】	Protein A/G beads	240 μ L	480 μ L	2 ~ 8°C
【2】	DNA extraction buffer	3 mL	6 mL	2 ~ 8°C
【3】	Binding enhancer ChIP	6 mL	12 mL	2 ~ 8°C
【4】	AB binding buffer	6 mL	12 mL	2 ~ 8°C
【5】	Nucleau extraction buffer	9 mL	18 mL	2 ~ 8°C
【6】	IP lysis buffer B	21 mL	42 mL	2 ~ 8°C
【7】	ChIP washing buffer	18 mL	36 mL	2 ~ 8°C
【8】	Nucleic acid BF C	15 mL	30 mL	2 ~ 8°C
【9】	吸附柱	18 个	36 个	2 ~ 8°C
【10】	IgG	12 μ L	24 μ L	-25 ~ -18°C
【11】	Protease inhibitors	180 μ L	360 μ L	-25 ~ -18°C
【12】	Proteinase K	180 μ L	360 μ L	-25 ~ -18°C

注：一次标准的免疫沉淀实验（实验分组：Input、IP 组及 IgG 组），需消耗 2 rxns 试剂量。

*若因实际实验分组设计改变（比如不设置阴性对照 IgG 组，或设有复数的 IP 组时），可能会导致试剂盒组分使用量增加。

自备材料

自备仪器耗材	自备试剂
磁力架	目的蛋白抗体（IP 级）
研钵（组织样本使用）	液氮（组织样本使用）
低温离心机	1×PBS 缓冲液（RNase free）
超声波细胞破碎仪（2~3mm 探头, 600~800W 功率）	甲醛（浓度 37~40%）
垂直混匀器	甘氨酸
RNase free 离心管	RNase-Free ddH ₂ O
RNase free 枪头	/



实验操作

1. 抗体-Protein A/G 准备 (时间 30 min)

- 1) 取 2 份 20 μ L 【1】 Protein A/G beads 置于离心管中 (分别标示为 IP 及 IgG), 磁力架收集磁珠并去除上清后, 加入 400 μ L 【4】 AB binding buffer 及 100 μ L 【3】 Binding enhancer ChIP;
- 2) IP 组加入 2 μ g 目的蛋白抗体, IgG 组加入 2 μ L 【10】 IgG 抗体, 轻弹混匀后室温摇动孵育 30 min;
- 3) IP 和 IgG 分别在磁力架收集磁珠并去除上清;
- 4) IP 和 IgG 分别加入 50 μ L 【4】 AB binding buffer 轻弹混匀后, 磁力架上收集磁珠并去除 30 μ L 上清。

注意事项:

- a) 吸取 【1】 Protein A/G beads 前需要充分颠倒混匀;
- b) 磁力架自备;
- c) 抗体要求为 IP 级别;
- d) 室温孵育期间, 间隔 5 min 轻弹混匀样品。

2. 细胞交联 (时间 0.5 h)

- 1) **新鲜细胞**: 收集 1×10^7 细胞, $1 \times$ PBS 洗涤两次, 最后一次吸干残余 PBS; **组织**: 称取 0.1~0.2g 组织, 使用液氮充分研磨成单细胞状态, 转移细胞粉末到离心管中;
- 2) 细胞沉淀依次加入 1.5 mL $1 \times$ PBS 和 40 μ L 甲醛, 充分重悬细胞后, 室温交联 5 min;
- 3) 称取并加入 0.05 g 甘氨酸, 充分颠倒混匀并室温中和 1 min 后, 1000 rpm 室温离心 5 min 去除上清;
- 4) 加入 1.5 mL 【5】 Nuclear extraction buffer 及 15 μ L 【11】 Protease inhibitors 悬浮细胞并室温裂解 10 min 后, 5000 rpm 室温离心 5 min 去除上清。

注意事项:

- a) 甲醛浓度为 37~40%;
- b) 每次洗涤需要充分去除干净残余 PBS;
- c) 经交联处理的细胞可以放置于 -80°C 暂存。



3. 细胞裂解 (时间 1 h)

- 1) 细胞核沉淀中加入 3.4 mL 【6】 IP lysis buffer B 及 15 μ L 【11】 Protease inhibitors, 充分吹打混匀;
- 2) 使用 2 ~ 3 mm 探头, 600 ~ 800 W 功率, 在冰浴条件 5 s ON、5 s OFF 超声破碎细胞 30 ~ 50 min 至澄清;
- 3) 转移 100 μ L 超声样本至新离心管中 (标示为 Input) ;

注意事项:

- a) 当超声破碎产生泡沫时, 可调整为 3 s ON、3 s OFF;
- b) Input 样品无需离心及免疫富集, 直接跳转至 DNA 回收步骤; 免疫富集期间可暂存于 -25 ~ -18°C;
- c) 【3】 Binding enhancer ChIP 试剂每次使用前需 37°C 加热溶解。

4. 免疫富集 (时间 1.5h)

- 1) 剩余超声样本 4 °C 12000 rpm 离心 10min 后, 上清平均分配至 IP 及 IgG 管中;
- (2)继续加入 400 μ L 【3】 Binding enhancer ChIP, 在垂直混匀器上继续室温摇动孵育 1h 后, 在磁力架上收集磁珠并去除上清;
- 2) IP 和 IgG 管分别加入 500 μ L 【7】ChIP washing buffer 在垂直混匀器上室温摇动洗涤 5 min, 在磁力架收集磁珠并去除上清, 重复本步骤 2 次 (共洗涤 3 次) 。

注意事项:

- a) 每次洗涤充分去除洗液;
- b) 室温是指 20 ~ 37°C, 如超出此范围建议在恒温摇床中孵育;
- c) 磁力架收集磁珠时间约 30s。

5. DNA 回收 (时间 2.5h)

- 1) IP 及 IgG 磁珠中分别加入 200 μ L 【2】 DNA extraction buffer, 37°C洗脱 5 min 后磁力架上转移上清至新离心管中; Input 只加入 100 μ L 【3】 DNA extraction buffer;
- 2) IP、IgG 及 Input 继续加入 10 μ L 【12】 Proteinase K, 吹打混匀后 55°C孵育 2 h;
- 3) 继续加入 400 μ L 【8】 Nucleic acid BF C 颠倒混匀后转移至 【9】 吸附柱中, 12000 rpm 室温离心 1 min 弃穿透液;
- 4) 吸附柱中加入 400 μ L 【8】 Nucleic acid BF C, 12000 rpm 室温离心 1 min 弃穿透液;
- 5) 吸附柱中不加入任何试剂, 12000 rpm 室温离心 1 min 后, 弃穿透液;
- 6) 将吸附柱置于新离心管中, 加入 30 μ L ddH₂O, 12000 rpm 室温离心 1 min, 穿透液为各



组别产物。

注意事项:

a) DNA 样品-25 ~ -18℃保存待用，可用于 qPCR 或 NGS。



扫码可下载 ChIP-qPCR 计算模板



扫一扫，了解更多

广州吉赛生物科技股份有限公司

Guangzhou Genesee Biotech Co.,Ltd.

Tel: 400-8989-400

E-mail: geneseed@geneseed.com.cn