

ChainFree[®] HA 标签 Co-IP 试剂盒 (动物)ChainFree[®] HA-Tag Co-IP Kit

产品信息

| 货号 | 产品名称 | 规格 |
|------------|---|------|
| FI8806-12T | ChainFree [®] HA-Tag Co-IP Kit | 12 次 |
| FI8806-24T | ChainFree [®] HA-Tag Co-IP Kit | 24 次 |

产品描述

本试剂盒采用 ChainFree[®] Anti-HA 磁珠来完成 HA 标签 (YPYDVPDYA) 融合蛋白的免疫共沉淀实验。

ChainFree[®] Anti-HA 磁珠偶联的是经过严格筛选、优化并重组表达的无轻、重链的 HA 抗体, 所以 IP 洗脱液中不会有抗体轻、重链污染。

实验前先将 HA 标签与目标蛋白在细胞或组织中融合表达。裂解样本后, 将 ChainFree[®] Anti-HA 磁珠加入样本中, 磁珠上偶联的 HA 抗体与 HA 标签融合蛋白及其结合蛋白形成复合体, 去除未结合的蛋白后, 可以采用多种方法洗脱蛋白质。

试剂盒组分

| 编号 | 名称 | 12T 规格 | 24T 规格 | 储存条件 |
|----|-----------------------------------|-------------|-------------|-----------------------|
| ① | ChainFree [®] Anti-HA 磁珠 | 370 μ L | 740 μ L | 4 $^{\circ}$ C, 1 年 |
| ② | 裂解缓冲液 | 7 mL | 14 mL | 4 $^{\circ}$ C, 1 年 |
| ③ | 漂洗液 | 25 mL | 50 mL | 4 $^{\circ}$ C, 1 年 |
| ④ | 洗脱缓冲液 | 650 μ L | 1.3 mL | -20 $^{\circ}$ C, 1 年 |
| ⑤ | 蛋白酶抑制剂 | 190 μ L | 380 μ L | -20 $^{\circ}$ C, 1 年 |
| ⑥ | 10 mL 离心管 | 1 个 | 1 个 | — |

***注意:** 该试剂盒包含足够完成 12 或 24 个反应的试剂, 每个反应使用 20 μ L 磁珠。由于每次 IP 实验至少需要设置一个实验组和一个阴性对照组, 因此一次实验至少需要使用 2 个反应的试剂量。

额外所需材料

1. 自备试剂: HA 抗体 (用于 Western-Blot 检测, 辉骏产品货号 FI01106)、PBS。
2. 所需仪器: 磁力架 (辉骏产品货号 FI7101)、混匀仪、低温离心机、超声波破碎仪。

使用说明

I 注意事项

1. 请勿干燥或剧烈涡旋磁珠，禁止长时间置于磁场，这些操作可能会引起磁珠聚团，降低结合活性。
2. 为保证磁珠均匀分布，请在使用前通过反复颠倒、轻微涡旋彻底混匀磁珠。
3. 具体样品量和孵育时间依赖于每个特定体系，可能需要优化才能得到最大产量。
4. 为了您的安全和健康，请穿实验服并戴一次性手套操作。

II 操作步骤

1. 总蛋白提取

1.1 动物细胞

- (1) 实验组和对照组分别取 $1 \times 10^7 \sim 2 \times 10^7$ 个细胞，用预冷的 PBS 清洗细胞 2~3 次，每次 4°C 500 g 离心 5 min 收集细胞沉淀，彻底去除培养基成分；
- (2) 将样本管置于冰上，每组加入 300~500 μL 预冷的②裂解缓冲液、3~5 μL ⑤蛋白酶抑制剂（按 1% 添加），吹打混匀；
- (3) 为了更充分裂解，最好冰上超声至溶液基本澄清；若无超声条件，可置于冰上裂解 30 min，期间每 10 min 涡旋混匀一次，每次 5 s；
- (4) 4°C 12000 g 离心 15 min，收集上清至新的离心管中；
- (5) 取 30 μL 作为 input，剩余用于 Co-IP 实验，置于冰上备用或 -80°C 保存。

1.2 动物组织

- (1) 采用预冷的 PBS 清洗新鲜组织 2~3 次，彻底去除血液等成分；如果样本为冷冻组织，在取样时也需要进行清洗操作；
- (2) 实验组和对照组分别取 0.1~0.2 g 干净的组织，用液氮在研钵中充分研磨，再转移粉末至预冷的新离心管中；
- (3) 将样本管置于冰上，每组加入 300~500 μL 预冷的②裂解缓冲液、3~5 μL ⑤蛋白酶抑制剂（按 1% 添加），吹打混匀；
- (4) 冰上超声破碎至溶液基本澄清；
- (5) 4°C 12000 g 离心 15 min，收集上清至新的离心管中；
- (6) 取 30 μL 作为 input，剩余用于 Co-IP 实验，置于冰上备用或 -80°C 保存。

*注意:

- i. 当样本不能完全裂解时（溶液很浑浊），可以增加裂解缓冲液或改善超声条件继续裂解。超声条件因样本类型和超声设备而异，应提前摸索好合适的条件。根据经验，样本蛋白浓度通常不低于 5 $\mu\text{g}/\mu\text{L}$ ，总量约 2~3 mg。
- ii. 如果样本中目标蛋白丰度较低，或结合物间的结合较弱，可以增加初始样本量，同时等比例增加裂解缓冲液和酶抑制剂的用量，但总孵育体积最大不超过离心管体积的 2/3，体积过大可以更换大规格离心管。

2. 漂洗液准备

为了防止实验过程中的蛋白降解，需要向漂洗液中添加蛋白酶抑制剂。取出⑥10 mL 离心管，加入实验组和对照组总共所需的 3.8 mL ③漂洗液、19 μ L ⑤蛋白酶抑制剂（按照 0.5%添加），混合均匀，冰上保存，现配现用。如果有多组样本，请按照实际使用量配置。

3. 免疫共沉淀

- (1) 将①ChainFree[®] Anti-HA 磁珠上下颠倒混匀，每组取 30 μ L 磁珠到新的离心管中；
- (2) 每组加入 200 μ L 漂洗液（步骤 2 准备），颠倒混匀 30 次，放磁力架上静置 1 min 并弃上清；
- (3) 重复上步操作一次；
- (4) 向磁珠中加入相应组别的样本裂解液（步骤 1 制备），放混匀仪上室温孵育 1~2 h 或 4 $^{\circ}$ C 过夜；
- (5) 放磁力架上静置 1 min 并弃上清；
- (6) 每组加入 500 μ L 漂洗液（步骤 2 准备），颠倒混匀 30 次，放磁力架上静置 1 min 并弃上清；
- (7) 重复上步操作两次，共漂洗三次，保留磁珠。

4. 蛋白洗脱

本说明书提供以下两种蛋白洗脱方案，操作者可以根据后期检测的需要选择合适的洗脱方法。

- (1) 非变性洗脱法：向磁珠中加入 50 μ L ④洗脱缓冲液，涡旋震荡 20 s，放混匀仪上室温洗脱 10~15 min；涡旋震荡 20 s，1000 g 离心 20 s，放磁力架上静置 1 min，收集上清至新的离心管中，-80 $^{\circ}$ C 保存。该洗脱产物保持原有的生物活性，适用于后期各种检测，例如质谱、SDS-PAGE 或 Western-blot 等。
- (2) SDS-PAGE 上样缓冲液洗脱法（变性洗脱法）：向磁珠中加入 50 μ L 1 \times SDS-PAGE 上样缓冲液，95 $^{\circ}$ C 加热 5 min；磁力架上静置 1 min，收集上清至新的离心管中。该洗脱产物适用于 SDS-PAGE 或 Western Blot 检测；如果需要进行质谱检测，则切胶条后送检。

* 注意：

- i. 本试剂盒提供的洗脱缓冲液可以兼容质谱，辉骏生物也可以提供蛋白的质谱检测服务。
- ii. 如果选择非变性洗脱法，可以暂时保留洗脱后的磁珠，当非变性洗脱效率较低时，则采用 SDS-PAGE 上样缓冲液洗脱法继续洗脱蛋白。
- iii. Co-IP 捕获的蛋白量通常较少，因此 SDS-PAGE 建议用硝酸银染色，染色步骤参考如下：
（为了便于称量，每步配置的溶液体积较大，实际操作时取适量溶液浸泡胶即可）
 - (1) 固定：30 min（乙醇：乙酸：水=4：1：5 体积比）；
 - (2) 敏化：30 min（乙酸钠 10.2 g，硫代硫酸钠 0.471 g，乙醇 45 mL，加水至 150 mL）；
 - (3) 水洗：4 次，每次 10 min；
 - (4) 银染：30 min（硝酸银 0.375 g，加水至 150 mL）；
 - (5) 水洗：2 次，每次 40 s；
 - (6) 显色：显影至条带清楚（碳酸钠 3.75 g，60 μ L 甲醛，加水至 150 mL）；
 - (7) 终止：5 min（Na₂EDTA 2.19 g，加水至 150 mL）。

问题解决

| 问题 | 可能原因 | 解决方案 |
|---------------------|---------------|---------------------|
| 获得的诱饵蛋白量低 | 蛋白质降解 | 裂解液中应加入足量的蛋白酶抑制剂 |
| | 样品中的目标蛋白量不够 | 提高样本用量 |
| 获得的复合产物少 | 样本量不够 | 提高样本用量 |
| | 孵育时间不够 | 延长孵育时间（如 4℃ 孵育过夜） |
| | 洗脱条件过于温和 | 延长洗脱液孵育时间至 15 min |
| SDS-PAGE 检测有很多非特异条带 | 非特异性的蛋白结合在磁珠上 | 增加漂洗时间和次数 |
| | 孵育时间太长 | 缩短孵育时间（如室温孵育 1~2 h） |

使用案例

实验目标：检测样本中的诱饵蛋白与猎物蛋白之间是否有相互作用。

- (1) 实验组：表达 HA-诱饵蛋白和猎物蛋白的样本采用 ChainFree[®] Anti-HA 磁珠进行 Co-IP；
- (2) 对照组：表达 HA 空载体和猎物蛋白的样本采用 ChainFree[®] Anti-HA 磁珠进行 Co-IP。

