

**Protein A/G 免疫共沉淀试剂盒（植物）****Co-Immunoprecipitation (Co-IP) Kit For Plant, Protein A/G Magnetic Beads****产品信息**

货号	产品名称	规格
FI8812-20T	Co-Immunoprecipitation (Co-IP) Kit For Plant, Protein A/G Magnetic Beads	20 次
FI8812-40T	Co-Immunoprecipitation (Co-IP) Kit For Plant, Protein A/G Magnetic Beads	40 次

**产品描述**

免疫共沉淀（Co-IP）是研究体内条件下蛋白与蛋白相互作用的技术。样本裂解后，加入诱饵蛋白的 IP 级别抗体；抗体与诱饵蛋白结合形成免疫复合物，再加入 protein A/G 磁珠捕获“抗体-诱饵蛋白-结合蛋白”复合体。去除未结合的物质后，洗脱诱饵蛋白及其结合蛋白，蛋白产物可以用于 western-blot 检测或质谱分析。本试剂盒采用 Protein A/G 来结合抗体，因此最终洗脱液中也会含有抗体的重链（50 kDa）和轻链（25 kDa）。

**试剂盒组分**

编号	名称	20T 规格	40T 规格	储存条件
①	Protein A/G 磁珠	850 $\mu$ L	1.7 mL	4°C，1 年
②	裂解缓冲液	11 mL	22 mL	4°C，1 年
③	漂洗液	40 mL	80 mL	4°C，1 年
④	洗脱缓冲液	1.1 mL	2.2 mL	4°C，1 年
⑤	蛋白酶抑制剂	300 $\mu$ L	600 $\mu$ L	-20°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 20 或 40 个反应的试剂，每个反应使用 40  $\mu$ 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 IP 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：诱饵蛋白的 IP 级别抗体、Normal IgG、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、冷冻或剧烈涡旋磁珠，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. 实验的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) 实验组和对照组分别取 0.2~0.3 g 植物组织，用无菌双蒸水清洗干净，置于研钵中，用液氮充分研磨，转移粉末至新的离心管中；
- (2) 样本置于冰上，每组加入 500  $\mu$ L 预冷的②裂解缓冲液、5  $\mu$ L ⑤蛋白酶抑制剂（按 1%添加），吹打混匀；
- (3) 冰上超声破碎至溶液基本澄清；
- (4) 4 $^{\circ}$ C 12000 g 离心 15 min，收集上清至新的离心管中；
- (5) 取 30  $\mu$ L 作为 input，剩余用于 Co-IP 实验，置于冰上备用或 -80 $^{\circ}$ C 保存。

#### \* 注意：

- i. 如果实验组和对照组所用样本一样，可以先一起裂解，取完 input 后再平分为两管。
- ii. 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  $\mu$ g/ $\mu$ L，总量约 2~3 mg。
- iii. 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  $\mu$ L ⑤蛋白酶抑制剂（按 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) 向样本裂解液（步骤 1 制备）中加入相应组别的蛋白抗体（按照抗体说明书添加）或 Normal IgG，放混匀仪上室温孵育 1~2 h 或 4  $^{\circ}$ C 过夜；
- (2) 将①Protein A/G 磁珠上下颠倒混匀，每组取 40  $\mu$ L 磁珠到新的离心管中；
- (3) 每组加入 200  $\mu$ 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；
- (4) 重复上步操作一次；

- (5) 向磁珠中加入步骤（1）的样本&抗体混合物，放混匀仪上室温孵育 1 h 或 4 °C 孵育 2 h；
- (6) 放磁力架上静置 1 min 并弃上清；
- (7) 每组加入 500  $\mu$ 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；
- (8) 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) 酸性洗脱（非变性洗脱）：向磁珠中加入 50  $\mu$ 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 °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  $\mu$ L 1 $\times$ SDS-PAGE 上样缓冲液，95 °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  $\mu$ L 甲醛，加水至 150 mL）；
  - (7) 终止：5 min（Na<sub>2</sub>EDTA 2.19 g，加水至 150 mL）。

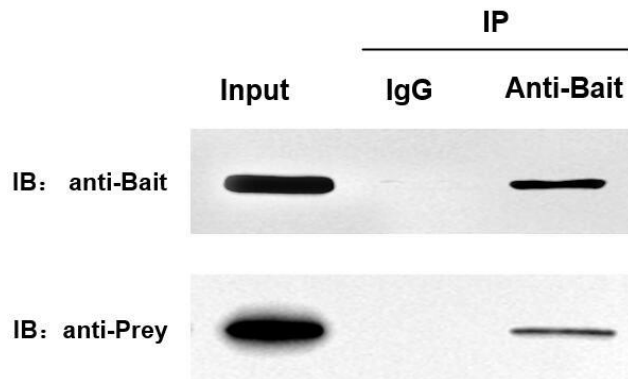
## 问题解决

问题	可能原因	解决方案
获得的诱饵蛋白量低	抗体无法结合抗原	更换抗体，可以选择另一种识别不同抗原表位的抗体
	样品中的诱饵蛋白量不够	提高样本用量或改善样本裂解条件
洗脱下的抗体条带掩盖了目标抗原	抗原的分子量大约是 50kDa 或 25kD	Western blot 选择 IP 专用二抗
		Western blot 选择与 IP 实验不同种属的抗体
获得的复合物少	样本量不够	提高样本用量或改善样本裂解条件
	蛋白质降解	裂解液中应加入足量的蛋白酶抑制剂
	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
		洗脱液孵育后再煮 5-10 min
直接采用 SDS- PAGE 上样缓冲液洗脱		
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
		在裂解缓冲液和洗脱缓冲液中加入 50-350 mM NaCl

## 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) Input: 样本裂解液；
- (2) IgG: normal IgG 的 IP 产物（对照组）；
- (3) Anti-Bait: 诱饵蛋白抗体的 IP 产物（实验组）。



诱饵蛋白和猎物蛋白的 western-blot 检测图