



# Prestained Protein Ladder (10-180 kDa, Four Colors)

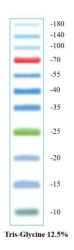
产品货号	产品名称	产品规格
S81008	Prestained Protein Ladder (10-180 kDa, Four Colors)	25 μL
		2×250 μL
		10×250 μL
储运条件	-20℃ 保存,避免反复冻融;冰袋运输。	

# 产品参数

**缓冲液成分:** 62.5 mM Tris-HCl (pH7.5, 25°C), 1 mM EDTA, 2%(w/v) SDS, 10 mM DTT, 1 mM NaN<sub>3</sub>, 33%(v/v) glycerol。 条带组成: 10 KDa, 15 KDa, 20 KDa, 25 KDa, 35 K Da, 40 KDa, 55 KDa, 70 KDa, 100 KDa, 140 KDa, 180 KDa。

# 产品介绍

Prestained Protein Ladder (10-180 kDa, Four Colors)是一款专为蛋白电泳实验设计的分子量标准品。它由四种不同颜色标记的蛋白质组成,共 11 个条带,其中 10 kDa 条带为墨绿色, 25 kDa 条带为绿色, 70 kDa 条带为红色, 其余条带为蓝色(在 12.5% 凝胶中的电泳结果如下图),覆盖 10-180 kDa 分子量范围,分布均匀,每种蛋白均经过高度纯化并进行预染,可在 SDS - PAGE 凝胶电泳中形成清晰条带,精准指示目标蛋白分子量,同时实时监测电泳进程,为实验结果提供直观参照。



### 应用范围

SDS - PAGE 凝胶电泳 蛋白质印迹 (Western Blot)



#### 产品特点

- 1. **多色标记:** 4 种鲜明颜色区分,条带锐利,便于观察,无需染色步骤,节省时间;
- 2. **宽分子量范围:** 分子量精准,分布合理均匀,适用性广;
- 3. 高稳定性: 颜色牢固, 存放稳定, 实验结果重复性好;
- 4. 兼容性好: 兼容常见电泳缓冲液、凝胶配方及转膜条件。

# 注意事项

- 1. 请勿对产品进行加热煮沸。
- 2. 使用前请充分混合: 轻轻旋转容器以均匀分布蛋白质, 防止用力振荡造成不均匀。
- 3. 防止多次冻融: 建议根据使用需求分装,并标注清楚,存放于 -20℃ 条件下,以便长期使用。
- 4. 预染蛋白质标准品仅提供分子量的大致估计,不同批次的差异大约为 5%。
- 5. 在低浓度凝胶中,低分子量条带可能会与凝胶前沿混合,导致无法清晰分离。
- 6. 注意: 预染蛋白质在 SDS-PAGE 凝胶中的迁移率可能因不同缓冲液而异。若出现偏差,请使用未预染的蛋白质标准进行校正。
- 7. 本产品不包含带有 His 标签的蛋白质。
- 8. 预混产品已包含 SDS, 因此不适用于未变性的聚丙烯酰胺凝胶电泳。
- 9. 本产品仅限于科研用途并且不得存放于普通住宅内。
- 10. 为了您的安全和健康,请遵循您所在常规实验室安全规定。

### 操作步骤(仅供参考)

- 1. 取 -20℃ 保存的 Ladder, 室温融化(切勿加热)。4℃ 保存的 Ladder 可直接进行混匀。
- 2. 轻轻涡旋混匀,确保蛋白均匀分散,避免剧烈震荡。
- 3. 按照上样孔规格取用相应体积 Ladder 点样。0.75-1.0 mm 凝胶,上样 5  $\mu$ l/孔;1.5 mm 凝胶,上样 10  $\mu$ l/孔。(条件允许时,建议初次实验进行预实验确定合适的上样量。)
- 4. 使用结束后, 立即密封, 放置 -20°C 或 4°C 保存。

## **FAQ**

- 1. 问:条带分离程度不好,该如何解决?
  - 答:条带分离问题可以由以下几个方向分析问题并尝试调整。
    - (1) 凝胶问题:浓度不当,大分子蛋白适用低浓度胶,小分子适用高浓度胶,否则条带难分离;制备时若不均匀、有气泡或未充分聚合,会干扰蛋白迁移路径;
    - (2) 电泳条件问题: 电压过高,蛋白迁移过快尚未来得及分离;时间过短,蛋白未迁移到合适位置,都无法实现良好分离;





- (3) 样品问题:上样量太大,条带拥挤拖尾;处理不当,蛋白未充分变性或聚集,影响迁移,导致条带分不开:
- (4)缓冲液问题: pH 异常改变蛋白带电和迁移率;离子强度异常干扰蛋白迁移,使条带难以分离。
- 2. 问:在跑胶时,蛋白条带清晰,颜色明亮,转膜后条带变淡,且越清洗条带越淡什么原因?
  - 答: (1) 转膜效率低:转膜过程中,蛋白没有充分从凝胶转移到膜上,可能是转膜时间不足、电流/电压不合适,或是转膜缓冲液问题,导致大量蛋白留在凝胶,膜上蛋白量少,条带变淡。可以根据蛋白分子量大小调整转膜时间、电流或电压,选择合适的转膜缓冲液,有条件可进行预实验确定最佳转膜参数;
    - (2) 膜的结合能力差:选用的膜与蛋白结合不牢固,转膜后部分蛋白容易脱落,在后续抗体剥离清洗时加 剧蛋白丢失,条带逐渐变淡。可以根据蛋白特性挑选结合能力强的膜,如 PVDF 膜适合大多数蛋白, NC 膜对小分子蛋白结合较好,确保膜在使用前正确预处理;
    - (3) 抗体剥离液过度作用:剥离液成分过强,不仅去除抗体,还破坏了蛋白与膜的结合,清洗次数越多,蛋白损失越大,条带越淡。考虑降低剥离液强度,或缩短剥离时间和清洗次数,使用温和的剥离缓冲液配方,也可在剥离后用封闭液孵育,增强蛋白与膜的结合;
    - (4)操作不够规范:转膜"三明治"结构不紧密,导致转膜操作效果未达预期。建议实验前仔细检查实验 器材,或更换新夹子,各操作步骤规范操作。
- 3. 问: ECL 显影中有时会将个别蛋白 Ladder 条带显影出来是什么原因?
  - 答: (1) 抗体交叉反应: 使用的一抗或二抗可能与蛋白 Ladder 中的某些成分发生非特异性结合,导致 Ladder 条带被显影。这种情况需要进行抗体优化,更换特异性更高的抗体,或对现有的抗体进行适当稀释, 降低非特异性结合的可能性;
    - (2) Ladder 污染:蛋白 Ladder 在制备、储存或使用过程中受到了与检测蛋白相关的物质污染,从而在显影时出现条带。需要注意检查蛋白 Ladder 的来源和质量,使用新的、未受污染的 Ladder。同时,在操作过程中注意避免 Ladder 被污染;
    - (3) 曝光时间过长: ECL 显影时曝光时间设置过长,使得原本微弱的非特异性信号也被显现出来,包括蛋白 Ladder 条带。通过预实验确定合适的曝光时间,避免过度曝光。可以采用不同曝光时间梯度进行尝试,找到能清晰显示目标条带且无 Ladder 条带显影的最佳时间;
    - (4) 显影液问题:显影液可能过期、变质或配制不当,导致其敏感性异常,使非目标信号也能被检测到。 使用新鲜配制的、质量可靠的显影液。严格按照说明书的要求进行配制和保存,确保显影液的性能正常。
- 4. 问: 电泳结果中没有目标蛋白条带有哪些原因?
  - 答: (1)蛋白降解: 样品处理过程中,蛋白可能被内源性蛋白酶水解,比如未在裂解液中添加蛋白酶抑制剂, 或者样品在冰上放置时间过长、反复冻融等,都会导致目的蛋白降解,使条带消失;





- (2) 上样失误:上样时可能由于操作不当,如加样枪不准确、样品挂壁等,导致实际进入凝胶的样品量极少甚至没有,从而看不到目的蛋白条带;
- (3) 凝胶问题: 凝胶配制过程中,如果凝胶聚合不完全,目的蛋白在电泳过程中可能无法形成稳定的迁移 路径,导致条带无法正常显现;
- (4) 电泳参数异常: 电压过高或电泳时间过长,可能使目的蛋白跑出凝胶,离开检测范围,最终在结果中看不到条带;
- (5) 可能是体系中过多的 HRP; 封闭不够; 封闭液不合适; 洗膜不够; 过度曝光; 抗原或抗体浓度过高。可进一步稀释 HRP 结合物; 优化封闭条件。

### 5. 问:蛋白条带模糊有哪些原因?

- 答: (1)蛋白降解: 样品中的蛋白酶未被有效抑制,或储存条件不当,使蛋白发生降解,产生大小不一的片段,导致条带模糊;
  - (2) 样品浓度不均:上样前样品未充分混匀,局部浓度过高或过低,电泳时蛋白迁移不一致,条带出现模糊;
  - (3) 凝胶聚合不均匀: 凝胶制备时试剂混合不充分、温度或 pH 不合适,导致凝胶孔径大小不一,蛋白迁 移路径不规则,条带模糊;
  - (4) 凝胶有气泡: 凝胶中存在气泡, 会阻碍蛋白正常迁移, 使条带形状不规则、边缘模糊;
  - (5) 电压不稳定: 电泳过程中电压波动, 蛋白迁移速度时快时慢, 无法形成清晰条带;
  - (6) 电泳温度过高:较高的温度会使凝胶中的分子运动加剧,影响蛋白的迁移,还可能导致凝胶变形,使 条带模糊。