

蛋白预制胶(12 孔)4-12%



产品详情

产品货号	产品名称	储存条件
S12412	蛋白预制胶(12 孔)4-12%	常温

产品介绍:

1. 本产品为聚丙烯酰胺电泳凝胶，用于蛋白质分离，单片胶为 10 孔、12 孔或 15 孔，10 孔胶每孔最大上样量为 70 μ L，推荐上样量 35 μ L 以下；12 孔胶每孔最大上样量为 50 μ L，推荐上样量 25 μ L 以下；15 孔胶每孔最大上样量为 30 μ L，推荐上样量 15 μ L 以下。
2. 采用全自动凝胶灌注技术，产品的重复性好，质量稳定。独特的凝胶缓冲配方使蛋白电泳条带更为清晰锐利，更加均匀，分辨率更高。
3. 配套缓冲液为中性缓冲液，可以提高凝胶稳定性和避免蛋白在电泳过程中的再修饰。

凝胶选择:

4-12% MOPS	4-20% MOPS	8% MOPS	10% MOPS	12% MOPS
270 Kd	270 Kd	270 Kd	185 Kd	185 Kd
185 Kd	185 Kd	185 Kd	140 Kd	140 Kd
140 Kd	140 Kd	140 Kd	115 Kd	115 Kd
115 Kd	115 Kd	115 Kd	80 Kd	80 Kd
80 Kd	80 Kd	80 Kd	65 Kd	65 Kd
65 Kd	65 Kd	65 Kd	50 Kd	50 Kd
50 Kd	50 Kd	50 Kd	40 Kd	40 Kd
40 Kd	40 Kd	40 Kd	30 Kd	30 Kd
30 Kd	30 Kd	30 Kd	25 Kd	25 Kd
25 Kd	25 Kd	25 Kd	15 Kd	15 Kd
15 Kd	15 Kd	15 Kd	10 Kd	10 Kd

注意事项: 使用本产品时, 请务必使用专用电泳缓冲液, 推荐直接使用萨默斯 Summus 配套专用电泳液: MOPS-SDS Running Buffer。MOPS-SDS Running Buffer 反复使用次数建议不超过 3 次。

预制胶使用简介:

1. 缓冲液准备: 取出一包 MOPS-SDS Running Buffer 溶解于 1L 去离子水中。
2. 将预制胶从包装袋中取出, 并撕去胶板底部的粉色胶条。(如图 1 所示)
3. 按左右中的顺序, 分别将梳子的左侧, 右侧和中间部分, 少许向上提起, 使梳齿与凝胶轻微分离。(如图 2 所示)
4. 最后按箭头方向将梳子从胶板中平稳地平行推出。(如图 3 所示)



图 1



图 2

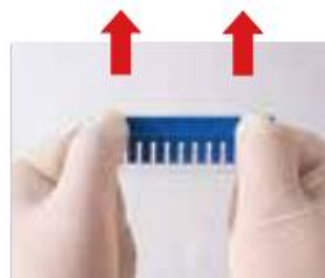


图 3

5. 推出梳子时, 尽量避免孔道内有残留液体。

6. Bio-Rad、WIX 等品牌硅胶密封条凸起的电泳槽(见图 4)的使用注意事项:将电泳槽内框架的绿色硅胶密封条取出, 然后将其平坦的一面朝外并重新插回内框架的凹槽中。(如图 4 所示)



图 4

7. 装胶。(按照图 5、图 6 所示的方法将胶板安装到凝胶电泳装置中)



图 5



图 6

8. 向电泳槽的内槽中倒入足够的 MOPS-SDS Running Buffer 使其覆盖上样孔 5-7mm, 在外槽中加入相同的电泳缓冲液以确保适当的冷却。为了获得最好的效果, 外槽的缓冲液需要比内槽的位置稍低, 不可漫过胶板。使用注射器或其他工具吸取适量 1× 的电泳缓冲液, 将上样孔轻轻冲洗干净, 去除气泡和残留的储存缓冲液。将蛋白质样品上样、电泳。**推荐电压为 160V, 最高不超过 180V。**

注意: Tris-Glycine 电泳缓冲液与此产品的缓冲系统不兼容, 请不要使用。



图 7

9. 从胶板中取出凝胶。(如图 7 所示)

- 电泳结束后, 从电泳槽中将胶板取出。
- 将合适的撬具小心插入胶板之间的空隙中。
- 按照图中所示方法慢慢撬动胶板上、中、下三个位置, 直至胶板两侧完全分开。
- 胶板打开之后, 凝胶可能粘在任意一侧, 将有凝胶的胶板有胶一侧浸入水中, 贴着水面, 胶板倾斜轻轻提起, 凝胶掉入水中后, 将凝胶从水中取出进行后续实验。

注意事项:

- 本产品仅供科研使用。请勿用于医药、临床诊断或治疗, 食品及化妆品等用途。请勿存放于普通住宅区。
- 为了您的安全和健康, 请穿好实验服并佩戴一次性手套和口罩操作。
- 实验结果可由多种因素影响, 相关处理只限于产品本身, 不涉及其他赔偿。

免责声明: 本公司将不为任何不正常使用此产品时所发生的意外负责。

北京伊事达科技有限公司

电话: 13564444959

官网: www.followme-shop.com

地址: 北京市海淀区东北旺西路 58 号尚科办公社区 C 区一楼



公众号



客服