

APPLYGEN 预制胶 Tris-Glycine 使用说明书

产品简介：APPLYGEN 预制胶 Tris-Glycine 是一款安全、快捷、高性能的预制聚丙烯酰胺凝胶，常用于 PAGE 和 Western blot 检测。特点如下：

- 采用自动化的灌胶生产技术，产品质量好、稳定性高、重复性佳。
- 采用玻璃胶板，有效减少蛋白非特异性吸附，使蛋白条带更为敏锐，清晰。
- 胶夹打开极为轻松，只需用刀片在胶夹一侧轻轻划一下即可打开。
- 兼容市场上主流的 mini 电泳槽，如 Bio-Rad, Invitrogen, 天能和君意东方等

基本信息：

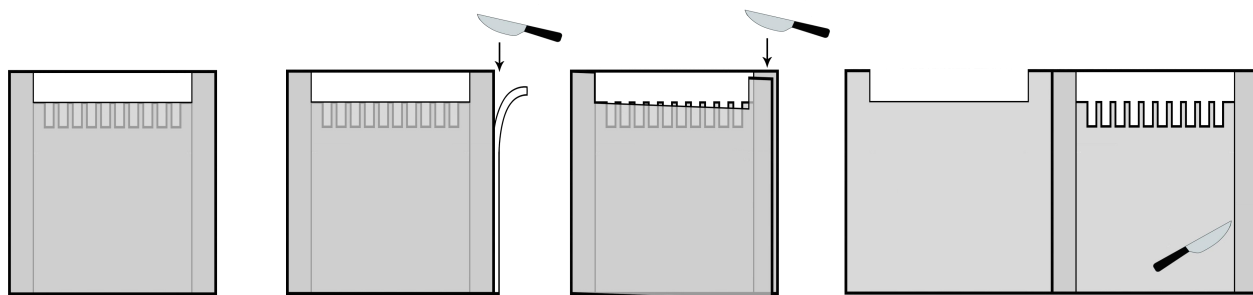
胶板尺寸：宽×高×厚度为 98×84×4.1mm；	凝胶厚度：1.5mm；
凝胶尺寸为：宽×高×厚度为 81×74×1.5mm；	孔数：10 孔，15 孔；
丙烯酰胺与甲叉双丙烯酰胺的比例：29：1；	最大上样量：60μL，30μL；
浓缩胶：4%，1.5cm；	包装：10 片/盒。

使用说明：

1. 将 GLASS Gel Tris-Gly gel 预制胶从包装袋中取出。
2. 将预制胶固定在电泳槽中。
3. 准备电泳缓冲液 推荐使用普利莱 B1005 10X 电泳缓冲液 取 50ml 母液 加 450mL ddH₂O，得到 500mL 1X 电泳缓冲液。
4. 内槽加满电泳液，外槽的电泳液最低须加到 1/3 液面处，最高不可漫过胶板，再缓慢地将梳子拔出。
5. 上样前请使用移液器吸取电泳缓冲液轻轻吹打加样孔，去除加样孔内残余的胶液。
6. 上样：将蛋白样品与 5X 变性 loading buffer (B1012) 进行 4：1 混合均匀，加热处理。注意枪头不要戳破凝胶，不要过度插入梳孔使胶板变形造成漏液。
7. 电泳条件：180V, 60 min，当溴酚蓝指示带电泳至胶板底部，或实验预定位置时，即可结束电泳。
8. 电泳结束，取出凝胶。用刀在侧边胶处，沿着两片玻璃的缝隙切开封胶材料，即可打开玻璃板，取胶时，需在凝胶和玻璃条之间，沿着玻璃条划一刀，防止取胶时，发生粘连使胶破碎。（使用美工刀时请注意安全）

拆胶：

1. 先沿侧边胶处简单划一刀（或先将玻璃板侧边多余封胶材料去除）；
2. 用刀在侧边胶处，沿着玻璃板和玻璃条的缝隙切开封胶材料（箭头处），轻轻打开玻璃板；
3. 取胶时，需在凝胶和两侧玻璃条之间沿着玻璃条划一刀，防止取胶时发生粘连使凝胶破碎。



产品运输和保存：

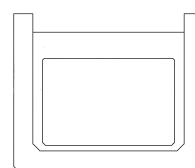
1. 常温运输，常温保存时应放置于阴凉处，避免温度剧烈变化和阳光直射。
2. 4-8°C保存，可以存放 12 个月。
3. 请勿置于 0°C 以下，凝胶在 0°C 以下会冻凝，产生气泡和裂纹，凝胶报废。

APPLYGEN 预制胶 Tris-Glycine 兼容的电泳槽:

- a. Bio-Rad Mini-PROTEAN (II/3 /Tetra System)
- b. Hoefer Mighty Small (SE 250/ SE 260/ SE 280)
- c. Life Technology Novex Mini-Cell (需与特制挡板配合使用，免费提供)
- d. 北京六一 DY CZ-25E、DY CZ-24K、DY CZ-24KS、DY CZ-24KF
- e. 君意东方 JY-SCZ2+
- f. 天能 VE180
- g. 或其它胶板宽度在 10 厘米的电泳槽

在 Life Technology Novex 电泳槽中的应用：

需特制挡板，请在订购本产品时告知，普利莱会免费赠送该特制挡板（2mm）。



将挡板置于凝胶的外侧

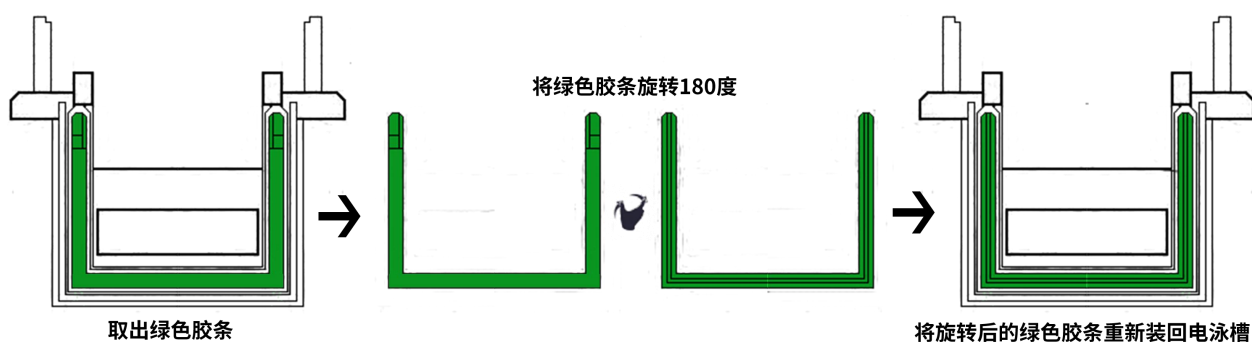
在 Bio-Rad 电泳槽中的应用：

Bio-Rad Mini-PROTEAN 系列电泳槽的 U 型密封条顶部有突起结构，而 APPLYGEN 预制胶 Tris-Glycine 系列预制胶的短玻板是凹形结构，因此该部位是平的，电泳前需将具有突起结构的密封条取出后反过来安装，是平滑面朝外，从而防止漏液（如下图所示）。另有厚度约为 0.5mm 的塑料垫片，请根据您电泳槽的实际宽度进行相应的增加。

a. 将 Bio-Rad 电泳槽中的 U 型密封条（如图绿色部分）拉出，注意这时的密封条两端是有突起的，突起的这面为正面，无突起的为反面。

b.将密封条旋转 180 度(正面朝里,反面朝外),重新装回电泳槽中,注意把密封圈周边压实,防止发生漏液。

c.放置好预制胶进行正常的电泳操作即可。



注意事项：

1. 电压为 180V 电泳时, 1 块胶的电流在 75mA 左右, 2 块胶的电流在 150mA 左右, 随时间增加电流逐步降低。湿转时 120V 恒压转膜 60-90min。
2. 为达到更好的转膜效果, 可以根据预制胶上残留的预染 marker 及膜上的预染 marker 确定转膜效率, 并对转膜条件进行适当调整。目的蛋白的分子量, 凝胶浓度及转膜液中的甲醇浓度都会影响转膜效率。大蛋白尽量选择低浓度的胶。
3. 电泳结束后可以使用 Tris-Gly 转膜液进行转膜。将凝胶浸泡在转膜液中 10-15min, 使凝胶中的缓冲液得到充分平衡, 再进行转膜。
4. 上样时枪头不要过度插入梳孔, 以免戳破凝胶造成漏液。
5. 仅限于专业人员的科学研究用, 不得用于临床诊断或治疗, 不得用于食品或药品, 不得存放于普通住宅内。
6. 为了您的安全和健康, 请穿实验服并戴一次性手套操作。