



Glass Gel 中型预制胶(Tris-Gly)

产品简介:

本产品为 GLASS gel 中型预制聚丙烯酰胺凝胶 (Tris-Gly)，常用于 PAGE 和 Western Blot 检测。配合超快电泳缓冲液使用，可在半个小时内完成样品处理、电泳、拍照的全部过程，获得理想的电泳结果。

产品特点:

安全: 无需配制溶液和灌胶操作，避免接触有毒、刺激性试剂。

方便: 用刀片在胶夹一侧轻轻划一下即可打开，即开即用，简化操作步骤，缩短实验时间。

快捷: 电泳时间短，配合超快电泳缓冲液使用，在 220 V 电压下，电泳 20 min 即可完成。

清晰: 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。

性能稳定: 采用全自动、大规模的灌胶生产技术，品质稳定，确保了结果的可重复性。

应用广泛: 凝胶中不含 SDS，可广泛用于变性和非变性电泳。

兼容性广: 兼容市场上主流的 Mid 电泳槽，如 Bio-Rad, Invitrogen。

实用性强: 中型凝胶尺寸大，更多上样孔数，便于分析蛋白样品。

种类多样: 提供多种浓度的均一胶和梯度胶 (6%, 8%, 10%, 12%, 15%, 4-15%, 4-20%)，也可以提供特殊浓度的定制服务。

注: 使用荧光上样缓冲液处理过的样品，无需剥胶，无需经过染色脱色处理，即可直接在紫外灯或者 LED 灯下观察到蛋白条带。

基本信息:

胶板尺寸:	150×103×5.3 mm	凝胶厚度:	1.5 mm
凝胶尺寸:	133×87×1.5 mm	孔数:	26 孔
Acr-Bis:	29: 1	最大上样量:	30 μL
浓缩胶:	4%, 1.5 cm	包装:	5 片/盒

运输条件: 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。

保存条件: 2-8℃保存，有效期 12 个月。请勿置于 0℃以下或过于贴近冰箱内壁造成冻存，以免凝胶冻凝，产生气泡和裂纹，无法使用。

产品规格 (预制胶选择指导):

产品编号	浓度	孔数	最大上样量	电泳液	转膜液	分离范围	建议电压
C53049	6%	26 孔	30μL	Tris-Gly	Tris-Gly	60-200kDa	180V
C53050	8%	26 孔	30μL	Tris-Gly	Tris-Gly	40-200kDa	180V
C53051	10%	26 孔	30μL	Tris-Gly	Tris-Gly	20-160kDa	180V
C53052	12%	26 孔	30μL	Tris-Gly	Tris-Gly	15-85kDa	180V
C53053	15%	26 孔	30μL	Tris-Gly	Tris-Gly	10-50kDa	180V
C53054	4-15%	26 孔	30μL	Tris-Gly	Tris-Gly	20-200kDa	180V
C53055	4-20%	26 孔	30μL	Tris-Gly	Tris-Gly	5-200kDa	180V

使用说明：

非变性胶（Native-PAGE）

- 1.非变性胶的蛋白迁移率受到蛋白分子量、蛋白空间结构等多种因素影响，建议实验前进行预实验。
- 2.将 GLASS gel 中型预制胶 Tris-Gly 固定在电泳槽中。
- 3.准备 1000mL 1× Tris-Gly 非变性电泳缓冲液，内槽加满电泳液，外槽的电泳液最低需加到 1/3 液面处，最高不可漫过胶板，再平稳地将梳子拔出。
- 4.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。
- 5.上样时将非变性蛋白样品与 5×非变性 Loading buffer 进行 4：1 混匀。将移液枪头竖直插入至上样孔底部，注意枪头不要戳破凝胶以免影响带型，不要过度插入梳孔使胶板变形造成漏液。
- 6.电泳条件：180 V, 70 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。
- 7.电泳结束，取出凝胶，拆胶。
- 8.酸性蛋白（等电点 $pI < 7$ ）正常上样电泳即可。反之，碱性蛋白（等电点 $pI > 7$ ）带正电荷，需将电极插反（红插黑，黑插红），这时上样孔成为正极，样品向下电泳。

变性胶（SDS-PAGE）

- 1.请参考分离谱图选择合适浓度的预制胶，以帮助您更好地进行蛋白电泳条带分离。
- 2.将 GLASS gel 中型预制胶 Tris-Gly 固定在电泳槽中。
- 3.准备 1000mL 1× Tris-Gly 变性电泳缓冲液，内槽加满电泳液，外槽的电泳液最低需加到 1/3 液面处，最高不可漫过胶板，再平稳地将梳子拔出。
- 4.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。
- 5.上样时将蛋白样品与 5×变性 Loading buffer 进行 4：1 混匀，加热处理。将移液枪头竖直插入至上样孔底部，注意枪头不要戳破凝胶以免影响带型，不要过度插入梳孔使胶板变形造成漏液。
- 6.电泳条件：180 V, 70 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。
- 7.电泳结束，取出凝胶，拆胶。

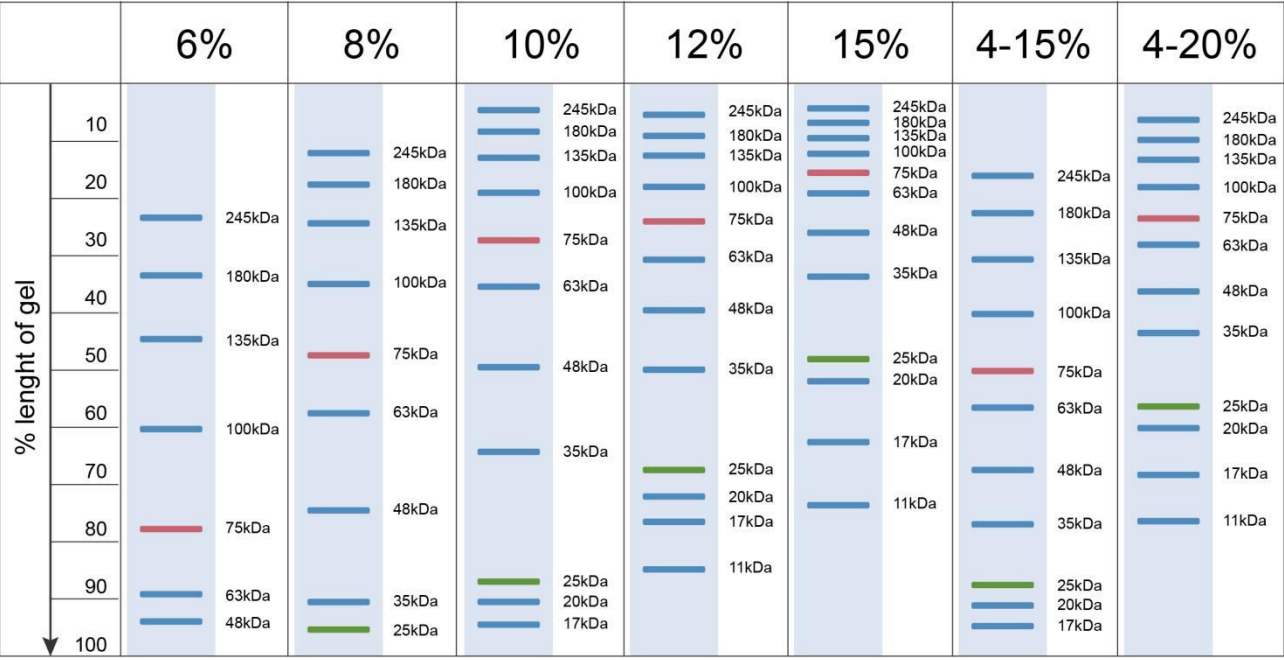
拆胶建议：

- 1.先沿侧边胶处简单划一刀（或先将玻璃板侧边多余密封胶材料去除）；
- 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，防止发生粘连使凝胶破碎。

GLASS gel 中型预制胶兼容的电泳槽：

- a.Life SureLock Tandem 中型胶电泳槽；
 - b.Life XCell4 SureLock 中型胶电泳槽；
 - c.Bio-Rad Criterion 电泳槽；
- 或其它胶板宽度在 15 厘米的电泳槽。

预制胶分离图谱（变性）：



注意事项：

- 1.Bioss 的 Tris-Gly 预制胶使用的是中性的 Tris-Gly 缓冲系统。
- 2.如果需要蛋白条带更加清晰、平直，可降低电压至 100-120 V，适当延长电泳时间。
- 3.电压为 180 V 电泳时，1 块胶的电流在 75 mA 左右，2 块胶的电流在 150 mA 左右，随时间增加电流逐步降低。
- 4.经过电泳之后，缓冲液中的离子强度、缓冲能力都发生了变化，不能确保电泳效果。为了保证最佳电泳效果，不建议重复使用电泳缓冲液。如要重复使用，建议每次更换内槽电泳缓冲液，外槽根据电泳实际情况更换。
- 5.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等因素都会影响转膜效率。大蛋白尽量选择低浓度的胶。

蛋白分子量	100kDa 以上	10-100kDa	10kDa 以下
建议甲醇浓度	5%	10%	20%-30%

- 6.如需分离<10 kDa 的蛋白，建议使用 Tricine 体系预制胶。
- 7.如需分离>300 kDa 的蛋白，建议使用 Tris-Acetate 体系预制胶。
- 8.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。
- 9.为了您的安全和健康，请穿实验服并戴一次性手套操作。