

Glass Gel 中型预制胶(Tris-Gly) , 26孔, 4-12%

4-12% Glass Gel (Tris-Gly), 26 wells

产品编号: C53056

保存条件: 2-8℃保存, 有效期12个月。请勿置于0℃以下, 否则会冻凝, 产生气泡和裂纹导致报废。

产品介绍: Bioss的GLASS gel 中型预制胶 (Tris-Gly) 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。

产品特点:

采用自动化的灌胶生产技术, 确保了产品质量的高稳定性和重复性。

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。

电泳时间短, 使用超快电泳缓冲液, 在220V电压下, 电泳20min 即可完成。

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。

凝胶中不含SDS, 可用于变性和非变性电泳。

兼容市场上主流的Mid电泳槽, 如Bio-Rad, Invitrogen。

中型凝胶尺寸, 更多上样孔数, 便于分析蛋白样品。

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。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。

基本信息:

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

保存条件: 2-8℃保存, 有效期12个月。请勿置于0℃以下, 否则会冻凝, 产生气泡和裂纹导致报废。

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。

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从包装袋中取出。
3. 将预制胶固定在电泳槽中。
4. 准备非变性电泳缓冲液：取 1000mL 1× Tris-Gly非变性电泳缓冲液。
5. 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。
6. 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。
7. 上样：将非变性蛋白样品与 5× 非变性 Loading buffer 进行 4: 1 混合均匀。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。
8. 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。
9. 电泳结束，取出凝胶。用刀在侧边硅胶处，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）
10. 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，以帮助您进行更好的蛋白电泳条带分离。
2. 将GLASS gel 中型预制胶 Tris-Gly从包装袋中取出。
3. 将预制胶固定在电泳槽中。
4. 准备电泳缓冲液：取 1000mL 1× Tris-Gly变性电泳缓冲液。
5. 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。
6. 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。
7. 上样：将蛋白样品与 5× 变性Loading buffer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。
8. 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。
9. 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，取凝胶时，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）

拆胶建议：

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。

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。

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100-120V,适当延长电泳时间。

3. 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。

4. 如要重复使用电泳缓冲液,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。为了保证最佳电泳效果,不建议重复使用电泳缓冲液。

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。