

Streptavidin Magnetic Beads

链霉亲和素磁珠

产品编号	产品名称	规格
BL1258A	链霉亲和素磁珠, 300 nm	1mL
BL1258B	链霉亲和素磁珠, 300 nm	10mL
BL1258C	链霉亲和素磁珠, 300 nm	100mL
BL1259A	链霉亲和素磁珠, 1 μ m	1mL
BL1259B	链霉亲和素磁珠, 1 μ m	10mL
BL1259C	链霉亲和素磁珠, 1 μ m	100mL
BL1260A	链霉亲和素磁珠, 2 μ m	1mL
BL1260B	链霉亲和素磁珠, 2 μ m	10mL
BL1260C	链霉亲和素磁珠, 2 μ m	100mL
BL1261A	链霉亲和素磁珠, 2.8 μ m	1mL
BL1261B	链霉亲和素磁珠, 2.8 μ m	10mL
BL1261C	链霉亲和素磁珠, 2.8 μ m	100mL
BL1262A	链霉亲和素磁珠, 5 μ m	1mL
BL1262B	链霉亲和素磁珠, 5 μ m	10mL
BL1262C	链霉亲和素磁珠, 5 μ m	100mL

产品简介:

本产品采用蛋白偶联技术将 SA 共价连接于固相载体表面, 可高效结合生物素化抗体、核酸、蛋白等配体分子, 可应用于免疫检测、分离蛋白、细胞分选、分离核酸、制备核酸探针以及 DNA-蛋白质相互作用等研究。本产品采用超顺磁性微球, 粒径均一、形貌规整, 有利于便捷高效地捕获目标分子, 实现磁性分离。本产品可配套自动化设备进行高通量操作。

应用范围:

- 免疫检测、分离蛋白、细胞分选等: 特异性地结合生物素化抗体或抗原, 作为免疫检测、ELISA 等固相反应载体, 或用于分选细胞等。
- 分离核酸、制备核酸探针等: 特异性地结合生物素化的核酸探针, 广泛应用于 DNA、RNA 杂交实验。
- DNA-蛋白质相互作用研究: 特异性地结合生物素化的靶点 DNA/RNA 片段, 可用于蛋白质与核酸相互作用研究。

产品信息:

产品信息	BL1258	BL1259	BL1260	BL1261	BL1262
粒径	300 nm	1 μ m	2 μ m	2.8 μ m	5 μ m
游离生物素 (pmol/mg 磁珠)	N/A	1100	1000	N/A	800
生物素化 IgG (μ g/mg 磁珠)	15	20	20	15	15
生物素化单链寡核苷酸(24nt) (pmol/mg 磁珠)	450	500	400	450	400
磁珠浓度	10 mg/mL				
磁珠表面	亲水基团				
保存溶液	1×PBS, 含 0.1% (w/v) BSA, 0.1% (v/v) proclin-300				

Note: For in vitro research use only, not for diagnostic or therapeutic use, This product is not a medical device.

注意: 在体外研究使用, 不用于诊断或治疗用途, 本产品不是医疗装置。



使用方法（本方法适用于链霉亲和素磁珠系列所有产品）：

一、使用前准备：

1、**缓冲液**（以下为常用的缓冲液成分，可根据需要调整缓冲液的盐浓度及 pH）：

- (1) Buffer I（适用于结合生物素化核酸）：10 mM Tris-HCl (pH 7.5)，1 mM EDTA，1 M NaCl，0.01%~0.1% Tween-20
- (2) Buffer II（适用于结合生物素化抗体/蛋白）：PBS，pH 7.4，含 0.05% Tween-20，可根据需要添加 0.01%~0.1% BSA

(3) 化学发光 Washing buffer：操作者根据需求配制洗液，使用时平衡至室温

2、**其他**：磁性分离器、漩涡振荡器、旋转混合仪、移液器及吸头、离心管等。

二、结合生物素化核酸操作方法：

1、将磁珠瓶置于漩涡振荡器上 20 s，振荡重悬磁珠。用移液器移取 100 μ L 磁珠到新的离心管中。将离心管置于磁性分离器上，静置 1 min（此操作后续简称为磁性分离），用移液器吸去上清液，从磁性分离器上取下离心管。

注：操作者可根据生物素化分子的多少，参考产品信息表中磁珠的载量，计算需要取用的磁珠量。建议生物素化分子的加入量为磁珠载量的 1~2 倍，以使磁珠饱和。

2、加入 1 mL Buffer I 到离心管中，盖上离心管盖，充分振荡重悬磁珠。磁性分离，移去上清液。

注：当步骤 1 取用磁珠体积大于 1 mL 时，加入与磁珠体积相同的 Buffer I。

3、重复“步骤 2”一次。

4、加入 500 μ L 的用 Buffer I 稀释的生物素化核酸（使磁珠浓度为 2 mg/mL），充分振荡重悬磁珠。将离心管置于旋转混合仪上，室温旋转混合 30 min。

5、磁性分离，将上清液转移至新的离心管。

6、按“步骤 2”的方法洗涤磁珠三次。

7、根据后续实验的要求，加入合适的低盐缓冲液，重悬磁珠。至此结合生物素化核酸步骤完成。磁珠可用于后续操作。

8、操作者可以通过测定反应前后核酸的浓度，计算结合到磁珠上的核酸量（（反应前浓度-反应后浓度） \times 反应溶液体积）。

三、结合生物素化抗体/蛋白操作方法：

1、将磁珠瓶置于漩涡振荡器上 20 s，振荡重悬磁珠。用移液器移取 100 μ L 磁珠到新的离心管中。磁性分离，用移液器吸去上清液，从磁性分离器上取下离心管。

注：操作者可根据生物素化分子的多少，参考产品信息表中磁珠的载量，计算需要取用的磁珠量。建议生物素化分子的加入量为磁珠载量的 1~2 倍，使磁珠饱和。

2、加入 1 mL Buffer II 到离心管中，盖上离心管盖，充分振荡重悬磁珠。磁性分离，移去上清液。

注：当步骤 1 取用磁珠体积大于 1 mL 时，加入与磁珠体积相同的 Buffer II。

3、重复“步骤 2”两次，共洗涤三次。

4、加入 1 mL 用 Buffer II 稀释的生物素化抗体/蛋白（使磁珠浓度为 1 mg/mL），充分振荡重悬磁珠。将离心管置于旋转混合仪上，室温旋转混合 60 min。

5、磁性分离，将上清液转移至新的离心管。

6、按“步骤 2”的方法洗涤磁珠五次。

7、根据后续实验的要求，加入 Buffer II 或其他合适的缓冲液，重悬磁珠。至此结合生物素化抗体/蛋白步骤完成。磁珠可用于后续操作。



四、磁微粒化学发光免疫诊断操作方法：

1、调整磁珠至合适浓度（建议 0.8mg/ml），将磁珠置于漩涡振荡器上 20 s，振荡重悬磁珠。用移液器移取 50 μ L 磁珠至 96 孔板中，磁性分离，用移液器吸去上清液，从磁性分离器上取下 96 孔板。

2、每孔加入 100 μ L 生物素化捕获抗体，充分重悬磁珠，37°C 恒温箱中孵育 15min 后，磁性分离，用移液器吸去上清液，从磁性分离器上取下 96 孔板。

3、每孔加入 200 μ L 的 Washing buffer，充分重悬磁珠，磁性分离，用移液器吸去上清液，从磁性分离器上取下 96 孔板，该步骤再重复 2 次，共洗涤 3 次。

4、每孔加入 50 μ L 待测物标准品或待测样本，充分重悬磁珠，37°C 恒温箱中孵育 15min 后，磁性分离，用移液器吸去上清液，从磁性分离器上取下 96 孔板。

5、每孔加入 200 μ L 的 Washing buffer，充分重悬磁珠，磁性分离，用移液器吸去上清液，从磁性分离器上取下 96 孔板，该步骤再重复 2 次，共洗涤 3 次。

6、每孔加入 100 μ L 酶标记抗体，充分重悬磁珠，37 °C 恒温箱中孵育 15min 后，磁性分离，用移液器吸去上清液，从磁性分离器上取下 96 孔板。

7、每孔加入 200 μ L 的 Washing buffer，充分重悬磁珠，磁性分离，用移液器吸去上清液，从磁性分离器上取下 96 孔板，重复 2 次，共洗涤 3 次。

8、每孔加入 150 μ L 的底物液，充分重悬磁珠，避光孵育 5min。

9、将 96 孔板放入化学发光仪读数，并进行相应数据处理。

五、生物素与 SA 磁珠分离操作方法：

如需生物素与 SA 磁珠分离，可采用以下两种方法：

方法一：0.1% SDS，煮沸 5min；

方法二：pH=8.2，含 95% 甲酰胺的 10mM EDTA 中，65°C 5min 或 90°C 2min。

注意事项：

- 1、应避免对磁珠进行冷冻等操作。
- 2、为减少磁珠损失，每次磁性分离的时间应不少于 1 min。
- 3、从磁珠保存管中移取磁珠前应充分重悬均匀。操作过程中应避免产生气泡。
- 4、在免疫沉淀或纯化时，建议设计阳性和阴性对照组。
- 5、建议使用质量好的移液器吸头和反应管，避免因粘附磁珠及溶液而造成损失。
- 6、生物素化分子的大小会影响磁珠的载量。操作者需根据实验确定磁珠对特定生物素化分子的载量。
- 7、生物素化分子的加入量应为磁珠载量的 1~2 倍，以使磁珠饱和。
- 8、本产品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。
- 9、为了您的安全和健康，请穿实验服并戴一次性手套操作。

保存条件：

4°C 保存，保质期 2 年。

