

Western 10×BN 转膜缓冲液（粉末）

产品编号	产品名称	包装规格
NBS-BN0003	Western 10×BN 转膜缓冲液（粉末）	1L

产品简介：

Western 10×BN 转膜缓冲液 (Western 10× Blue Native Transfer Buffer) 适用于 BN 蛋白电泳后凝胶上非变性蛋白的转膜。本转膜液配制便捷，稀释后无需调节 pH 值，pH 约为 7.5-7.7。该缓冲液最终可配成 10L 即用型 1×缓冲液（根据需求补加甲醇）。

保存条件：

室温保存，2 年有效；配成 10×转膜缓冲液后 2-8℃贮存，1 年有效；

加入甲醇的即用型转膜缓冲液 2-8℃贮存，1 个月有效。

配制方法：

1×即用型转膜缓冲液			
配制规格	500ml	1000ml	2000ml
10×转膜缓冲液	50ml	100ml	200ml
无水甲醇	甲醇终浓度 0-20%		
超纯水	定容至 500ml	定容至 1000ml	定容至 2000ml
pH 值	无需调节 pH		

产品使用：

1. 电泳后凝胶预处理（可选步骤）：

凝胶浸泡于适量 1×即用型 BN 转膜缓冲液（加终浓度 0.1% SDS）中，摇床慢摇 10 分钟。

注：凝胶浸泡在含 SDS 缓冲液中，能让蛋白带上更多的负电荷，有利于蛋白的转膜。

2. 转膜:

2.1 转膜方法: BN 电泳后的转膜建议用湿转法;

2.2 膜的选择: BN 电泳转膜必须使用 PVDF 膜, 不能用 NC 膜(NC 膜会与考马斯亮蓝 G-250 不可逆结合, 很难清除干净)。根据蛋白大小选择膜的孔径。一般说来, 大于 20kDa 蛋白选择 0.45 μ m 孔径, 低于 20kDa 选择 0.22 μ m 孔径。PVDF 膜使用前要用无水甲醇润湿活化;

2.3 三明治结构: 转膜三明治结构与传统转膜相同, 即根据“黑胶白膜”制作三明治, 即膜置于转膜夹芯正极一侧, 凝胶置于转膜夹芯负极一侧, 这样凝胶上带负电荷的蛋白才能转移到膜上;

蛋白转膜三明治制作:

负极 (电转夹黑色面) —海绵垫—1 层 1mm 厚度滤纸—凝胶—PVDF 膜—1 层 1mm 厚度滤纸—海绵垫—正极 (电转夹白色面)。



2.4 转膜条件: 由于在非变性条件下, 不同蛋白的空间结构, 聚合状态, 电荷数量都有不同, 以下转膜条件仅供参考, 客户针对自己的目的蛋白, 最好经过 1-2 次预实验后, 确定最佳的转膜条件;

蛋白大小	稳流	建议时间	降温措施
低于 70kDa	150mA	1h	不需要
70-300kDa	200mA	1.5-2h	需要
高 300kDa	200mA	2.5-3.5h	需要

3. 洗膜:

PVDF 膜用无水甲醇清洗 10 分钟, 彻底去除蓝色 G-250;

4. 进行后续 WB 操作:

封闭 — 一抗 — 二抗 — 检测。

注意事项:

1. 为了您的安全和健康, 请穿实验服并戴一次性手套操作。

本产品仅用于生命科学研究, 不得用于医学诊断及其他用途!

相关产品:

产品编号	产品名称	包装规格
<u>NBS-BN0001</u>	<u>BN-PAGE 蛋白上样缓冲液 (2×)</u>	5*1ml
<u>NBS-BN0002</u>	<u>高分子量非变性电泳蛋白 Marker (66-669kDa)</u>	200μl
<u>NBS-BN0003</u>	<u>Western 10×BN 转膜缓冲液 (粉末)</u>	1L
<u>NBS-BN0004-1</u>	<u>Blue Native PAGE 阴极缓冲液 A(5×)</u>	500ml
<u>NBS-BN0004-2</u>	<u>Blue Native PAGE 阴极缓冲液 B(5×)</u>	500ml
<u>NBS-BN0004-3</u>	<u>Blue Native PAGE 阳极缓冲液(5×)</u>	500ml
<u>NBS-BN10413</u>	<u>Blue Native 蓝绿非变性蛋白电泳预制胶, 4-13%浓度 10 孔 (1.5mm)</u>	10 片/盒
<u>NBS-BN15413</u>	<u>Blue Native 蓝绿非变性蛋白电泳预制胶, 4-13%浓度 15 孔 (1.5mm)</u>	10 片/盒
<u>NBS5202</u>	<u>免脱洗考马斯亮蓝快速染胶液</u>	500ml