

Human S100B ELISA 试剂盒

产品编号# CHE0244 (48/96 孔)

适用于人血清、血浆或细胞培养上清液等样本

仅供研究，不用于临床诊断。



客服热线: 400-7060-959 * 技术支持邮箱: tech@4abio.com
公司官网: www.4abio.net

目录

简介	- 3 -
检测原理	- 3 -
试剂盒组分	- 4 -
储存条件	- 5 -
其他实验材料（不提供，但可协助购买）：	- 5 -
注意事项	- 5 -
样本收集处理及保存方法	- 6 -
试剂准备	- 6 -
操作步骤	- 8 -
操作流程图	- 8 -
操作要点提示	- 9 -
结果判断	- 9 -
结果重复性	- 10 -
灵敏度	- 10 -
特异性	- 10 -
参考文献	- 10 -

 该产品由北京四正柏生物科技有限公司研制。

 请根据试剂盒中所附说明书指引进行实验。

简介

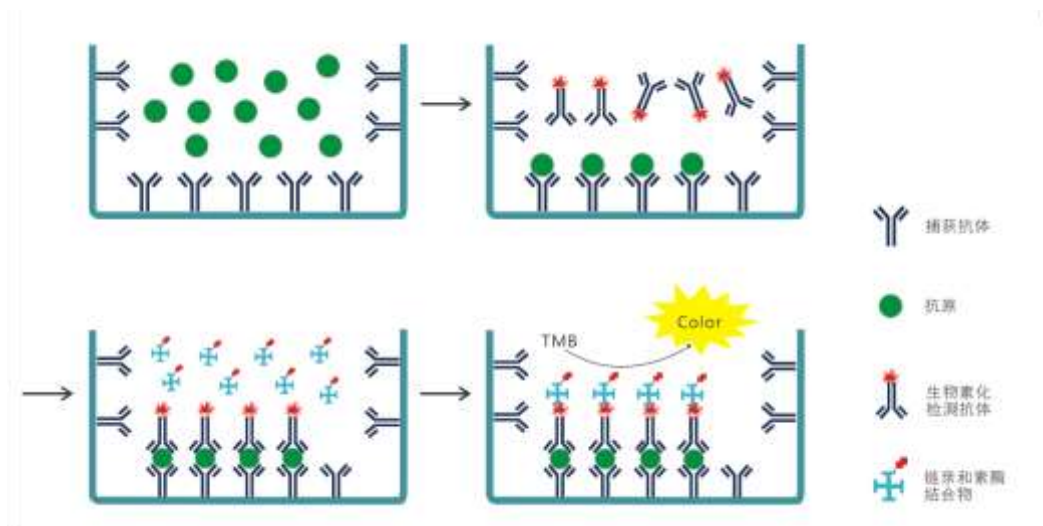
S100 钙结合蛋白 B (S100B) 是属于 S-100 蛋白家族的一种蛋白。S100 蛋白定位于很多细胞的细胞质和细胞核中，并参与许多细胞过程如细胞周期进程和分化的调节。S100 基因包括位于染色体 1q21 上的簇中至少 13 个成员；但该基因位于 21q22.3。

S100B 蛋白基因里有 3 个外显子。mRNA 大小为 1095bp，编码 91 个氨基酸。S100B 也属于一种酸性的钙离子结合蛋白，它含有 2 个 EF 手性钙结合区域，除了钙结合部位外，还含有辅助的 Zn^{2+} 结合位点，该位点与组氨酸残基结合，可改变 S100B 的结构，从而缩短钙结合位点之间的距离。S100B 是轴突生长因子，它主要分布于中枢神经系统 and 外周神经系统的神经胶质细胞和的雪旺氏细胞内，以及某些神经元细胞以及黑色素细胞、脂肪细胞中。S100B 由脑内活化的神经系统胶质细胞分泌，是星形胶质细胞激活的标志之一，也是 S100 蛋白家族中最具有活性的成分。S100B 蛋白作为钙传感器蛋白，具有广泛的生物学活性，它通过钙离子信号转导、影响激素分泌和抑制微管蛋白的组装及抑制蛋白激酶 C 介导的磷酸化等途径，在细胞增殖、分化、肌肉收缩、基因表达、分泌及细胞凋亡中发挥重要作用，它能作为细胞内正常成分参与细胞内外钙离子水平的调节。它能调节蛋白激酶 c 和钙调蛋白的磷酸化及 RNA 的合成，进而调节细胞的能量代谢；还能增强 ATP 活性，构成与维持细胞膜，参与微管、微丝的解聚。在生理浓度下 S100B 对神经有营养作用，刺激神经轴突生长；在高浓度时有神经毒性效应，参与神经退化机制。在动物实验模型的研究中发现，它在学习和记忆过程中也起到重要作用。神经胶质细胞过度表达时，S100B 会加速神经系统炎症的恶化，并导致神经系统功能紊乱。

S100B 由星形胶质细胞分泌或可从受损的细胞溢出并进入细胞外空间或血流。在脑损伤的急性期期间，S100B 的血清水平增加。S100B 已经成为血脑屏障 (BBB) 通透性和 CNS 损伤的外周生物标志物。升高的 S100B 水平准确地反映神经病理学状况的存在，包括创伤性头部损伤或神经变性疾病。正常 S100B 水平可靠地排除主要 CNS 病理。S100B 血清水平在癫痫发作之前升高，表明 BBB 渗漏可能是癫痫发作的早期事件。血清 S100B 蛋白浓度与肿瘤的体积正相关，同时也反映了黑色素瘤患者的治疗及恢复情况。故 S100B 蛋白水平检测对于黑色素瘤的分期、发展、转移、治疗监测及预后具有重要参考价值。

检测原理

本实验采用双抗体夹心 ELISA。用抗人 S100B 单克隆抗体预包被酶标板，加入适度稀释的样本和标准品，其中的 S100B 会与其单抗结合，洗去游离成分；加入生物素化的抗人 S100B 抗体，抗人 S100B 抗体与结合在单抗上的人 S100B 结合而形成免疫复合物，洗去游离的成分；加入辣根过氧化物酶标记的亲合素，生物素与亲合素特异性结合，洗去未结合的酶结合物；加入显色剂，若反应孔中有 S100B，辣根过氧化物酶会使无色的显色剂现蓝色；加终止液变黄。在 450nm 下测 OD 值，S100B 浓度与 OD450 值之间呈正比，可通过绘制标准曲线计算出标本中 S100B 浓度。



检测原理示意图

试剂盒组分

试剂盒组分	96 孔	48 孔	配制
1a 标准品	2 支	1 支	按说明书进行稀释
1b 标准品和标本稀释液	4 瓶	2 瓶	即用型
2a 浓缩生物素化抗体	2 支	1 支	按瓶签标识进行稀释
2b 生物素化抗体稀释液	1 瓶	1 瓶	即用型
3a 浓缩酶结合物（避光）	2 支	1 支	按瓶签标识进行稀释
3b 酶结合物稀释液	1 瓶	1 瓶	即用型
4 浓缩洗涤液 20×	1 瓶	1 瓶	按瓶签标识进行稀释
显色剂（避光）	1 瓶	1 瓶	即用型
终止液	1 瓶	1 瓶	即用型
抗体包被板条	8×12	8×6	即用型
封板胶纸	4 张	2 张	即用型
说明书	1 份	1 份	

如果您收到试剂盒后发现上表中有任何组分破损或缺失,请及时联系我司客服 400-7060-959 或 tech@4abio.com。我们将及时为您解决相关问题。

储存条件

未启封的试剂盒		4℃保存，请于保质期内使用。
已启封或重新溶解的试剂	1b 标准品和标本稀释液	可以整盒放入 4℃储存 1 个月。 2a 浓缩生物素化抗体和 3a 浓缩酶结合物需现用现配。
	2a 浓缩生物素化抗体（100×）	
	2b 生物素化抗体稀释液	
	3a 浓缩酶结合物（避光 100×）	
	3b 酶结合物稀释液	
	4 浓缩洗涤液 20×	
	显色剂（避光）	
	终止液	4℃或常温保存
	标准品	重溶后分装，-20℃存放一个月，避免反复冻融。稀释后的标准品使用后应丢弃，不得重复使用。
	抗体包被板条	实验中不用的板条应立即放回包装袋中，密封干燥 4℃保存。

以上储存条件均要求在试剂盒保质期内。

其他实验材料（不提供，但可协助购买）：

1. 酶标仪(450nm)
2. 高精度可调移液器及吸头: 0.5-10, 2-20, 20-200, 200-1000μl; 一次检测样品较多时，最好用多通道移液器。
3. 自动洗板机或洗瓶
4. 37℃温箱
5. 双蒸水或去离子水
6. 坐标纸
7. 量筒

注意事项

1. 试剂盒保存在2-8℃，除复溶后的标准品，其它成分不可冷冻。
2. 浓缩生物素化抗体(2a)、浓缩酶结合物(3a)装量极少，运输中颠簸和可能的倒置会使液体沾到管壁或瓶盖。使用前请离心处理以使附着于管壁或瓶盖的液体沉积到管底。
3. 为避免交叉污染请使用一次性吸头。
4. 终止液和显色剂具腐蚀性，避免皮肤及粘膜直接接触，一旦接触到这些液体，请尽快用大量水冲洗。
5. 使用干净的塑料容器配制洗涤液，使用前充分混匀试剂盒里的各种成份及样品。
6. 洗涤酶标板时应充分拍干，不要将吸水纸直接放入酶标反应孔中吸水。
7. 不要用其它来源的试剂混合或替代该产品的组分，不同批号的试剂盒组份不能混用，请在有效日期内使用本产品。

8. 在试验中标准品和样本检测时建议作双复孔或三复孔，加入试剂的顺序应一致，以保证所有反应孔孵育的时间一样。
9. 充分混匀对反应结果尤为重要，最好使用微量振荡器(使用最低频率进行振荡)。
10. 避免操作过程中酶标板干燥，干燥会使酶标板上生物成分迅速失活，影响实验结果。
11. 适当的稀释样品，使样品值落在标准曲线范围内，根据待测因子含量高、中、低的不同，建议采用1:100, 1:10, 1:2稀释样品。如果样品OD值高于最高标准，适当增加稀释度并重复检测。
12. 标准品稀释液、操作人、移液方式、洗涤方法、孵育时间及温度、试剂盒批次的不同均可能会导致结果的差异。
13. 此法可有效的消除可溶性受体、结合蛋白以及生物样品中的其他因素的干扰。

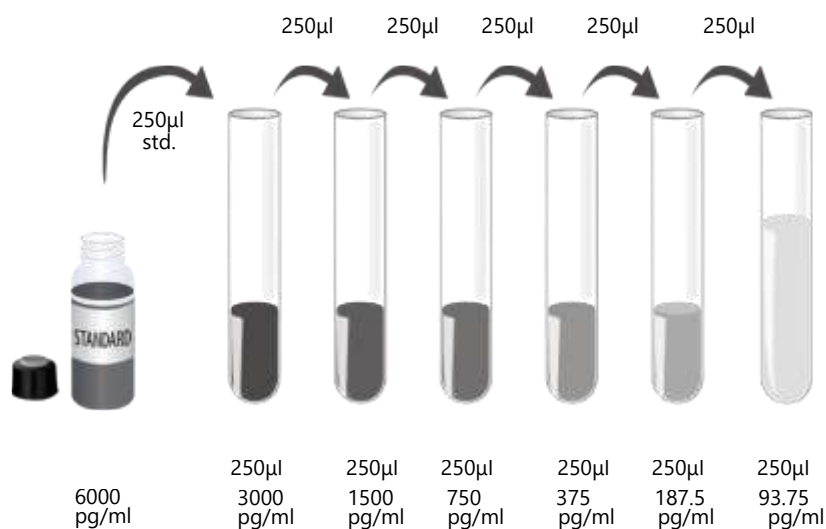
样本收集处理及保存方法

1. **血清**：使用不含热原和内毒素的试管，收集血液后，室温凝血30min，1000×g离心10min，小心分离血清。
2. **血浆**：用EDTA、柠檬酸盐、肝素作为抗凝剂收集血浆，收集后30min内以1000×g离心15min去除颗粒。
3. **细胞上清液**：1000×g离心10min去除颗粒和聚合物。
4. **保存**：若样品不立即检测，请将其按一次用量分装，-20℃—70℃保存，避免反复冻融。尽量避免使用溶血或高血脂样本。如果血清中含有大量颗粒，检测前先离心或过滤去除；室温下解冻，请勿于37℃或更高的温度加热解冻。
5. **稀释**：可根据实际情况，将标本做适当倍数稀释(建议做预实验，以确定稀释倍数)。

试剂准备

1. 提前30min从冰箱中取出试剂盒，平衡至室温。
2. **洗涤缓冲液**：从冰箱中取出的浓缩洗涤液可能有结晶，这属于正常现象，加热并轻轻摇晃使结晶完全溶解后再配制。将浓缩洗涤液用双蒸水稀释(1:20)。未用完的放回4℃。
3. **标准品**：加入标准品/标本稀释液(1b)0.5ml 至冻干标准品(1a)中，待彻底溶解后，静置 15 分钟混匀(浓度为6000pg/ml)，然后根据需要进行稀释，见下图(建议标准曲线使用以下浓度：6000、3000、1500、750、375、187.5、93.75、0 pg/ml)。稀释的标准品不得重复使用，未用完的标准品应按照一次用量分装后，将其放在-20~-70℃贮存，一次性使用，避免反复冻融。

4. 标准品稀释方法：



5. **生物素化抗体工作液：**根据每孔需要100µl来计算总的用量，多配制100-200µl。以生物素化抗体稀释液(2b)稀释浓缩生物素化抗体(2a)(1:100)。最好现用现配。（稀释方法见下表）

所用板条数	浓缩生物素化抗体		生物素化抗体稀释液
12	110µL	+	10890µL
10	90µL	+	8910µL
8	70µL	+	6930µL
6	50µL	+	4950µL
4	33µL	+	3267µL
2	17µL	+	1683µL
1	9µL	+	891µL

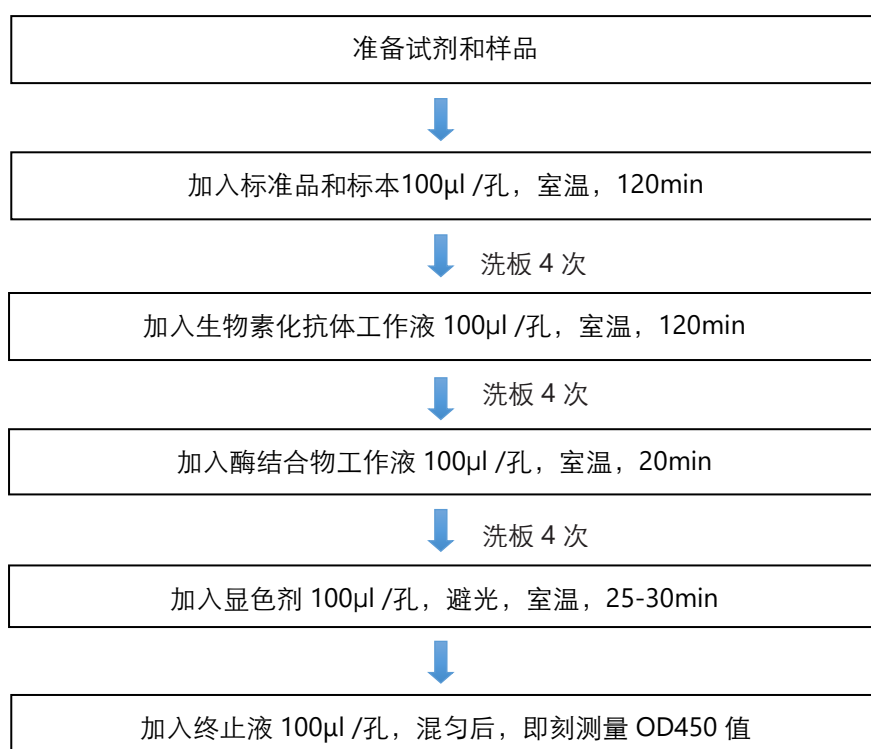
6. **酶结合物工作液：**以酶结合物稀释液(3b) 稀释浓缩酶结合物(3a)(1:100)。最好现用现配。（稀释方法见下表）

所用板条数	浓缩酶结合物		酶结合物稀释液
12	110µL	+	10890µL
10	90µL	+	8910µL
8	70µL	+	6930µL
6	50µL	+	4950µL
4	33µL	+	3267µL
2	17µL	+	1683µL
1	9µL	+	891µL

操作步骤

1. 按照上述准备工作配制好各种溶液。
2. 根据待测样品数量和标准品的数量决定所需的板条数，并增加1孔作为空白对照孔。分别将标本和不同浓度标准品(100 μ l /孔)加入相应孔中（零孔只加标准品/样本稀释液），用封板胶纸封住反应孔，室温下孵育120分钟（空白对照孔除外）。充分混匀对反应结果尤为重要，要使用微量振荡器(最低频率700rpm)
3. 洗板4次：(1)自动洗板机：要求注入的洗涤液为350 μ l，注入与吸出间隔15-30秒。(2)手工洗板：甩尽孔内液体，每孔加洗涤液350 μ l，静置30秒后甩尽液体，在厚迭吸水纸上拍干。
4. 加入生物素化抗体工作液(100 μ l /孔)。用封板胶纸封住反应孔，室温下孵育120分钟（空白对照孔除外）。使用微量振荡器(最低频率700rpm)
5. 洗板4次。
6. 加入酶结合物工作液(100 μ l /孔)。用封板胶纸封住反应孔，室温下孵育20分钟（空白对照孔除外）。使用微量振荡器(最低频率700rpm)
7. 洗板4次。
8. 加入显色剂100 μ l /孔，避光，室温下孵育25-30分钟。
9. 加入终止液100 μ l /孔，混匀后即刻测量OD450值(5分钟内)。

操作流程



操作要点提示

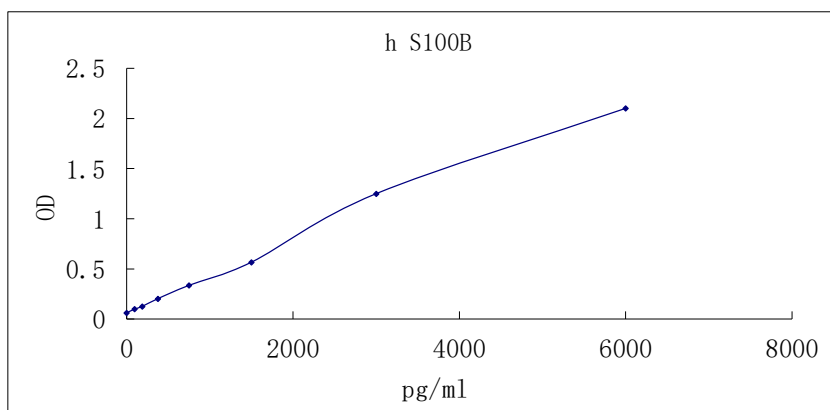
1. 配制各种试剂时要充分混匀，但要避免产生大量泡沫，以免加样时加入大量的气泡，产生加样误差。
2. 为避免交叉污染，在加入不同浓度的标准品、不同样品、不同试剂时谨记及时更换吸头。
3. 为了确保准确的结果，在每次孵育前均需使用新封板胶纸封住反应孔。
4. 显色剂在添加之前，应保持无色，请勿使用已变为蓝色的显色溶液。最佳显色时间对标准曲线很重要，肉眼可见前 3-4 孔有梯度蓝色，后 3-4 孔差别不明显，零孔无蓝色出现即可终止。
5. 每次检测均要做标准曲线，根据样品待测因子的含量，适当稀释或浓缩样本，最好做预实验。

结果判断

1. 每个标准品和标本的OD值应减去空白孔的OD值，如果做复孔，求其平均值。
2. 使用计算机软件以吸光度OD值为纵坐标(Y)，相应的标准品浓度为横坐标(X)，生成相应的标准曲线，样品待检物含量可根据其OD值由标准曲线换算出相应的浓度。
3. 若标本 OD 值高于标准曲线上限，应适当稀释后重测，计算浓度时应乘以稀释倍数算标本含量。
4. 参考数据：

标准品浓度(pg/ml)	OD值1	OD值2	平均值	矫正值
0	0.062	0.053	0.058	—
93.75	0.098	0.089	0.094	0.036
187.5	0.126	0.114	0.120	0.062
375	0.203	0.191	0.197	0.139
750	0.336	0.322	0.329	0.271
1500	0.567	0.555	0.561	0.503
3000	1.250	1.238	1.244	1.186
6000	2.101	1.991	2.046	1.988

数据仅供参考，不同用户最佳显色时间会有所不同



本图仅供参考，应以同次试验标准品所绘标准曲线为准

结果重复性

板间，板内变异系数均<10%。

灵敏度

最低检测人 S100B 剂量小于 46pg/ml。 最低检出量测定方法：20 个零标准的平均 OD 值增加两个标准差，再计算相应的浓度。

特异性

此试剂盒可检测天然和重组的人 S100B，以 50ng/ml 平行做特异性试验，均不与下列细胞因子及蛋白反应。

重组人细胞因子
NDR1
p53
RAGE/Fc Chimera
S100A6
S100A4

参考文献

1. Moore, B.W. (1965) Biochem Biophys Res Commun 19(6): 739-744.
2. Marchi, N. et al. (2007) Epilepsia. 48 (4): 732-42.
3. Michetti, F. et al. (2012) J. Neurochem. 120 (5): 644-59.
4. Cocchia, D. Michetti, F. and Donato, R. (1981) Nature. 294 (5836): 85-7.
5. Skarnes, W.C. et al. (2011) Nature. 474 (7351): 337-42.
6. Dolgin, E. (2011) Nature. 474 (7351): 262-3.
7. Collins, F.S. Rossant, J. and Wurst, W. (2007) Cell. 128 (1): 9-13.
8. Gentil, B.J. et al. (2001) J. Biol. Chem. 276 (26): 23253-61.
9. Mbele, G.O. et al. (2002) J. Biol. Chem. 277 (51): 49998-50007.
10. Yu, W.H. and Fraser, P.E. (2001) J. Neurosci. 21 (7): 2240-6.
11. Baudier, J. and Cole, R.D. (1988) J. Biol. Chem. 263 (12): 5876-83.
12. Lin, J. et al. (2004) J. Biol. Chem. 279 (32): 34071-7.