

人呼吸道合胞病毒Pre-F0蛋白(site Ø)特异性定量检测试剂盒(ELISA)

【产品名称】

人呼吸道合胞病毒Pre-F0蛋白(site Ø)特异性定量检测试剂盒(ELISA)

【规格】

96 Tests

【货号】

RAS-A201

【预期用途】

本试剂盒用于人呼吸道合胞病毒Pre-F0蛋白(site Ø)特异性定量检测。

【检测原理】

本试剂盒应用ELISA夹心法。微孔板预包被了Anti-RSV-Pre-Fusion glycoprotein F0 (site Ø) Antibody，样本中的HRSV Pre-Fusion glycoprotein F0 (site Ø)与微孔板上固定的Anti-RSV-Pre-Fusion glycoprotein F0 (site Ø) Antibody结合，然后加入HRP-Anti-Pre-Fusion glycoprotein F0 (RSV) Antibody，形成抗体-抗原-标记抗体复合物，最后加入底物显色，随后用终止液终止，板孔中溶液会由蓝色变为黄色，使用酶标仪在450 nm和630 nm处测定样品吸光度值（OD_{450 nm}、OD_{630 nm}），OD_{450 nm}-OD_{630 nm}与样本中的人呼吸道合胞病毒Pre-F0蛋白(site Ø)含量呈正相关。

【产品组份】

表1.产品组份

ID	组份名称	规格 (96 T)	物理状态	存储条件	
				未开启	已开启

RAS201-C01	Pre-coated Anti-RSV-Pre-Fusion glycoprotein F0 (site Ø) Antibody Microplate	1 plate	固体	2-8°C	2-8°C
RAS201-C02	Pre-Fusion glycoprotein F0 (RSV) Standard	15 µg	冻干粉	2-8°C	-70°C
RAS201-C03	HRP-Anti-Pre-Fusion glycoprotein F0 (RSV) Antibody	20 µg	冻干粉	2-8°C, 避光	-70°C, 避光
RAS201-C04	10×Washing Buffer	50 mL	液体	2-8°C	2-8°C
RAS201-C05	2×Dilution Buffer	50 mL	液体	2-8°C	2-8°C
RAS201-C06	Substrate Solution	12 mL	液体	2-8°C, 避光	2-8°C, 避光
RAS201-C07	Stop Solution	7 mL	液体	2-8°C	2-8°C

【储存条件及有效期】

1. 未开封：试剂盒保存于2-8°C，有效期见外包装盒标签。
2. 已开封：试剂盒开封后各组份按照表1存贮条件保存，有效期自开封之日起为30天，未使用完的微孔板条需与干燥剂一起密封保存。

注：1. 不要使用过期试剂。

2. 冻干粉重构后需-70°C储存，建议分装规格不低于5 µg，冻融次数不要超过1次。

【需要但未提供的实验仪器与耗材】

1. 单道、多道微量移液器和移液器吸头：需满足10 µL、300 µL、1000 µL加样需求
2. 恒温培养箱
3. 酶标仪，含450 nm/630 nm波长
4. 离心管：1.5 mL，10 mL
5. 计时器
6. 试剂瓶
7. 超纯水或去离子水

【试剂准备】

使用前将所有试剂恢复至室温 (20°C-25°C)。如果溶液中有晶体形成，需平衡溶液至晶体完全溶解（可将溶液放置于恒温培养箱37°C平衡10-15 min）。

按照表2建议，用超纯水将所提供的冻干品配制成存储溶液，在室温下溶解15至30分钟，轻轻吹吸混匀，避免剧烈摇动或涡旋。重构的存储液应在-70°C保存，建议分装规格不低于5µg，冻融次数不要超过1次。

表2. 配制方法

ID	组份名称	规格 (96 T)	存储液浓度.	重构水体积Vol.
RAS201-C02	Pre-Fusion glycoprotein F0 (RSV) Standard	15 µg	150 µg/mL	100 µL
RAS201-C03	HRP-Anti-Pre-Fusion glycoprotein F0 (RSV) Antibody	20 µg	200 µg/mL	100 µL

【检测流程】

1. 工作液配制

1.1 配制1×Washing Buffer:

取50 mL 10×Washing Buffer，用超纯水/去离子水稀释并定容至500 mL。

1.2 配制1×Dilution Buffer:

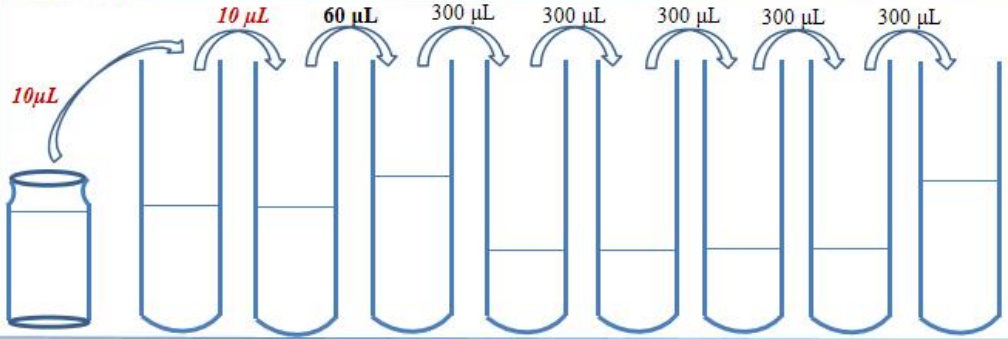
取50 mL 2×Dilution Buffer，用1×Washing Buffer稀释并定容至100 mL。

1.3 配制HRP-Anti-Pre-Fusion glycoprotein F0 (RSV) Antibody工作液:

用1×Dilution Buffer将HRP-Anti-Pre-Fusion glycoprotein F0 (RSV) Antibody存储液稀释至0.2 µg/mL，需避光保存，现用现配。

2. 制备标准曲线

复溶后标准品(RAS201-C02)的浓度为 **150 µg/mL**，取 10 µL 的标准品储存液，加入 490 µL 的稀释液，作为 Std.-0(3000 ng/mL)，然后取 Std.-0 溶液 10 µL，加入 490 µL 的稀释液，作为 Std.-1'(60 ng/mL)，最后取 Std.-1'溶液 60 µL 加入到 540 µL 的稀释液中，作为标准曲线的最高浓度 **Std.-1(6 ng/mL)**。在后续每一个离心管中加入 300 µL 稀释液，使用高浓度标准品做 1:1 系列稀释。每次移液时，确保充分混匀。以稀释液作为标准曲线的零浓度。

Tubes/ Solution Code	Pre-Fusion glycoprotein F0 (RSV) Standard stock solution	Std.-0	Std.-1'	Std.-1	Std.-2	Std.-3	Std.-4	Std.-5	Std.-6
Operating									
Solution Con.	150 µg/mL	3000 ng/mL	60 ng/mL	6 ng/mL	3 ng/mL	1.5 ng/mL	0.75 ng/mL	0.375 ng/mL	0.188 ng/mL
Dilution Buffer Vol.		490 µL	490 µL	540 µL	300 µL	300 µL	300 µL	300 µL	300 µL

3. 加样

将待测样品和系列稀释后的标准品加入反应孔内，每孔加入 100 µL，空白对照孔加入 100 µL 1×Dilution Buffer。

注：待测样品和标准曲线建议设置复孔。

4. 孵育

用封板膜封板，室温孵育 1.0 h。

5. 洗板

小心揭开封板膜。弃去孔中液体，每孔加入 300 µL 1×Washing Buffer，浸泡 30 s，共洗板 3 次。每次洗板后，需在吸水纸上拍干。

6. 加 HRP-Anti-Pre-Fusion glycoprotein F0 (RSV) Antibody

在对应板孔内加入 100 µL 的 HRP-Anti-Pre-Fusion glycoprotein F0 (RSV) Antibody(稀释至 0.2 µg/mL)工作液，该工作液现用现配，依次重复操作步骤 4 孵育及步骤 5 洗板。

7. 显色

将微孔板拍干，每孔加入 100 µL Substrate Solution。用封板膜封板，室温避光孵育 20 min。

8. 终止

每孔加入 50 μ L Stop Solution，轻轻震荡酶标板至混合均匀。

注：孔中液体由蓝色变为黄色。

9. 读数

用酶标仪测定各孔在 450 nm 和 630 nm 波长的吸光值，请在终止后 5 分钟内读数。

注：各孔 OD_{450 nm} 扣除 OD_{630 nm} 读值可降低背景干扰。

【结果分析】

1. 标准曲线 R^2 应大于 0.9900，检测范围为 0.188-6 ng/mL。
2. 如果待测样品 OD 值超过标准曲线最高点，需将待测样品用样品稀释液进行稀释并重新测定。
3. 将标准曲线和待测样品的 OD 值，扣减空白孔的 OD 值后得到校准的吸光度值。以标准品的浓度为横坐标，用校准的吸光度值为纵坐标，绘制标准曲线。利用四参数拟合进行绘制标准曲线并进行样品浓度的计算。若使用直线拟合，需选取合适的作图区间绘制标准曲线，以保证浓度计算的准确性。

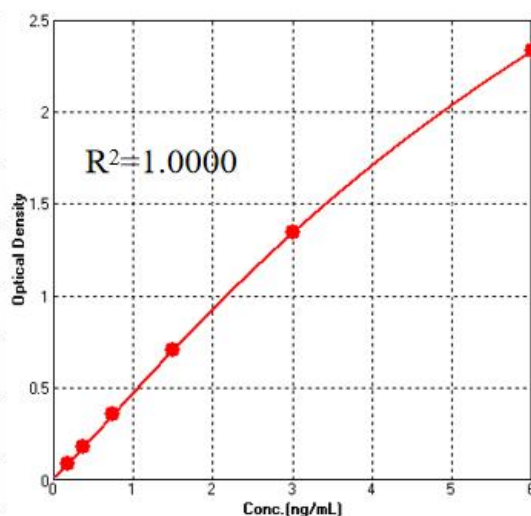
【注意事项】

1. 本产品仅供科研使用，不能用于治疗 and 诊断。
2. 请严格按使用说明进行操作。
3. 不可与其他厂家试剂混用。本试剂盒不同批号的试剂不能混用。
4. 使用前各组份需平衡至室温，保证溶液晶体全部溶解。请在洁净的环境下进行操作使用。
5. 试剂盒请在 2-8°C 保存，请勿使用过有效期的试剂盒。

【典型数据】

以下数据仅供参考，以实验测定的标准曲线结果进行样本浓度计算。

Standard (ng/mL)	O.D.-1	O.D.-2	Average	Corrected
6	2.379	2.333	2.356	2.333
3	1.396	1.345	1.371	1.347
1.5	0.746	0.714	0.730	0.707
0.75	0.394	0.372	0.383	0.360
0.375	0.203	0.200	0.202	0.178
0.188	0.117	0.114	0.116	0.092
0	0.025	0.022	0.023	/



【精密度】

a. 批内精密度

3 个已知浓度的样本批内重复测试 10 次，以评估批内的精密度。

b. 批间精密度

3 个已知浓度的样本批间重复测试 3 次，以评估批间的精密度。

	批内精密度			批间精密度		
样本	1	2	3	1	2	3
n	10	10	10	3	3	3
平均值(ng/mL)	4.936	0.891	0.438	4.800	0.917	0.455
标准差	0.200	0.039	0.024	0.292	0.027	0.020
变异系数(%)	4.0	4.3	5.4	6.1	2.9	4.3

【准确度】

通过对 3 个不同浓度的标准品进行测试，计算回收率。

样品(n=5)	平均回收率%	范围%
高	102.6	96.5-107.6
中	100.1	94.6-106.7
低	105.0	97.3-111.1

【稀释线性】

将高浓度的标准品加入到不同的稀释基质中，进行梯度稀释，评估检测的线性。

		细胞培养基(DMEM)	细胞培养基(1640)
1:2	平均回收率%	100.0	91.8
	范围(%)	92.9-106.4	86.3-97.0
1:4	平均回收率%	96.5	90.6
	范围(%)	90.7-100.3	85.2-93.9
1:8	平均回收率%	101.1	94.3
	范围(%)	98.4-104.8	87.3-103.2
1:16	平均回收率%	108.4	99.7
	范围(%)	102.0-112.8	93.2-107.0

【PLATE LAYOUT】

建议使用此平板布局记录标准品和样品

	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12
A	Std.-1	Std.-1	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...
B	Std.-2	Std.-2	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...
C	Std.-3	Std.-3	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...
D	Std.-4	Std.-4	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...
E	Std.-5	Std.-5	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...
F	Std.-6	Std.-6	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...
G	Blank	Blank	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...
H	Blank	Blank	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...

注：Blank为空白对照Dilution Buffer孔。

【实验过程中可能遇到的问题及解决方案】

问题	可能的原因	解决办法
1. 结果 OD 值非常低	(1) 孵育的时间或温度不够； (2) 显色反应时间太短； (3) 所用配制缓冲液的蒸馏水有问题； (4) 不正确的试剂储存方式或/和加入抗体/酶的工作液浓度太低； (5) 酶标仪滤光片不正确；	a. 校正孵育箱温度； b. 校正定时钟准确定时； c. 使用新鲜合格的蒸馏水； d. 按照说明书保存试剂盒和准确配制工作液； e. 校正酶标仪； f. 保证各试剂在推荐储存温度下储存；

	(6) 不正确的试剂储存方式; (7) 试剂盒没有充分平衡; (8) 移液器吸液量不足, 吸嘴内壁挂水太多或内壁不清洁; (9) 包袋中有湿气; (10) 试剂在使用前未混匀; (11) 洗涤步骤过于剧烈; (12) 实验开始后, 微孔变干燥;	g. 试剂室温平衡至少 15 分钟, 确保所有试剂已平衡至室温 (20-25°C); h. 校正移液器, 吸嘴要配套, 装吸嘴时要紧密, 吸嘴内壁要清洁, 最好一次性使用; i. 首次开袋标上日期, 封好未使用的孔条, 放入干燥剂; j. 使用前混匀试剂; k. 降低洗涤系统的压力; l. 实验过程勿中断, 应连续完成所有的实验步骤;
2. 标准曲线和测定的重复性差	这是典型的由测定操作引起的问题, 包括但不限于: (1) 加样本及试剂量不准; 孔间不一致; 加错样本; 温育时间、洗板、显色时间不一致; (2) 加样本及试剂时, 加在孔壁上部非包被区; (3) 加样过快, 孔间发生污染; (4) 试剂/样本没有混匀; (5) 样本中有杂质或沉淀物; 血清样本未完全凝固即加入, 反应孔内出现纤维蛋白凝固或残留血细胞, 易出现假阳性反应等; (6) 微孔中有气泡; (7) 倍比稀释标准品时未混匀;	a. 重复测定样本, 操作条件、人员等应尽可能与上次保持一致, 以排除这些因素造成的不一致的可能性; b. 尽可能使用同一移液器并装紧吸嘴; c. 加液时小心操作; d. 样本稀释前应充分混匀, 确保充分混匀试剂; e. 使用前离心; f. 用针尖挑破气泡; g. 稀释标准品的每一步均需混匀; h. 标准品在快要使用时稀释; i. 每次须使用新的封板胶封住反应; j. 快速、等量的将标准品分配到各个微孔中; k. 不混用不同批号试剂盒中组分;

	(8) 过早稀释 (9) 使用用过的封板胶纸 (10) 加入的体积不正确 (11) 不同批号试剂盒中组分混用;	
3.空白背景高	(1) 洗板不干净; (2) 试剂过期; (3) 洗涤不充分; (4) 阴性对照孔被阳性对照或样品污染; (5) 蒸馏水受酶等污染; (6) 试剂混用; (7) 试剂配制浓度有误, 如酶的浓度过高; (8) 孵育温度过高或反应时间过长; (9) 显色时间过长; (10) 底物在使用前曝光; (11) 读板前停留时间过长;	a. 浓缩洗液准确配制: 10xWashing Buffer 如有结晶则应让结晶于室温全部溶解后再量取稀释; b. 使用保质期内试剂; c. 充分洗涤, 彻底拍干; d. 加样或加酶拍板的滤纸应弃去不用, 不要反复使用, 否则易造成污染; 吸嘴尽可能一次性使用; e. 使用新鲜蒸馏水; f. 不同批号试剂勿混用; g. 请按说明书所示稀释倍数配制; h. 检查孵育箱的温度是否正确、稳定; i. 显色反应时间适当缩短; j. 应保存在暗处, 避光; k. 加终止液后 10 分钟内读数;
4.边缘效应	(1) 蒸发; (2) 温度不均匀;	a. 各步之间, 须使用封版胶密封反应板; b. 校准孵育箱, 勿叠放反应板;

5.标准曲线良好，但样本无检测信号	(1)样本中无检测物或检测物含量极低； (2)样本中其他物质影响/掩盖检测； (3)样本中检测物浓度过高， Hook 效应导致假低值。	a. 设置内参，重新实验； b. 作适当稀释，降低其他物质的干扰，或作系列稀释，检测回收率； c. 适当倍数稀释样本，检测物浓度尽量在试剂盒检测范围内。
--------------------------	--	---