

# Mouse IFN- $\gamma$ ELISA 试剂盒

产品编号# CME0003(48/96 孔)

适用于小鼠血清、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](mailto:tech@4abio.com)  
公司官网: [www.4abio.net](http://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 .....	- 11 -

 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

1957年 Isaacs 和 Lindenmann 首先发现了病毒干扰现象，即病毒感染的细胞能产生一种因子，作用于其他细胞干扰病毒的复制，因而命名为干扰素(IFN)。1965年 Wheelock 等首先在 PHA 刺激的白细胞培养上清中发现具有 IFN 样抗病毒物质，但在 pH2 条件下即失去抗病毒的活性。1973年 Youngert 和 Salvin 发现来自淋巴细胞培养上清中存在一种 IFN，但抗原性不同于以往发现的 IFN，遂命名为 II 型 IFN，1980 年统一命名为 IFN- $\gamma$ 。1981 年 Goeddle 等将 IFN- $\gamma$  基因克隆成功。

小鼠 IFN- $\gamma$  基因定位于 10 号染色体，在 DNA 水平上 IFN- $\gamma$  基因与 IFN- $\alpha/\beta$  基因无同源性。小鼠和人 IFN- $\gamma$  在 DNA 水平上有 65% 左右同源性，在氨基酸水平的同源性只有 40% 左右。小鼠成熟 IFN- $\gamma$  分子由 133 个氨基酸残基组成，以同源双体形式存在，分子量为 40kDa，其生物学作用有严格的种属特异性。

小鼠 IFN- $\gamma$ R 基因定位于第 10 号染色体。IFN- $\gamma$ R 为跨膜糖蛋白，由两个亚单位组成，胞膜外区、跨膜区和胞浆区分别有 228、21 和 223 个氨基酸残基，从胞膜外区结构特征来看，属于细胞因子受体干扰素受体家族，最近命名为 CDw119。

IFN- $\gamma$  与受体结合后可活化多种 IFN- $\gamma$  调节的基因。目前已知，IFN- $\gamma$  刺激后至少有 20 种蛋白被表达，其中 12 种是 IFN- $\gamma$  刺激后所特有的。这种表达是由于活化特异的 DNA 结合蛋白使其从胞浆移位到胞核，如干扰素刺激的基因因子 2 (interferon-stimulated gene factor 2, ISGF2) 和  $\gamma$ -干扰素激活因子 (gamma-interferon activation factor, GAF 或 STAT91) 结合到 IFN 基因启动子中两个称之为  $\gamma$  干扰素活化点 (gamma-interferon activation site, GAS) 和干扰素刺激的反应元件 (interferon-stimulated response element, ISRE) 的位置上。

IFN- $\gamma$  主要由活化 T 细胞产生，在小鼠，由 Th1 亚群产生。当抗原、PHA 或 ConA 刺激后 T 细胞分泌 IFN- $\gamma$ 。此外，活化的 NK 细胞也可产生 IFN- $\gamma$ 。其生物学作用具有较严格的种属特异性，IFN- $\gamma$  的生物学作用包括：

(1) 诱导单核细胞、巨噬细胞、树突状细胞、皮肤成纤维细胞、血管内皮细胞、星状细胞等 MHC II 类抗原的表达，使其参与抗原提呈和特异性免疫的识别过程。此外，IFN- $\gamma$  可上调内皮细胞 ICAM-1 (CD54) 表达，促进巨噬细胞 Fc $\gamma$ R 表达，协同诱导 TNF 并促进巨噬细胞杀伤病原微生物。

(2) 促进 LPS 体外刺激小鼠 B 细胞分泌 IgG2a，降低 IgG1、IgG2b、IgG3 和 IgE 的产生；抑制由 IL-4 诱导小鼠 B 细胞增殖，IgG1 和 IgE 产生以及 Fc $\epsilon$ R II 表达；促进 SAC 诱导的人 B 细胞的增殖。

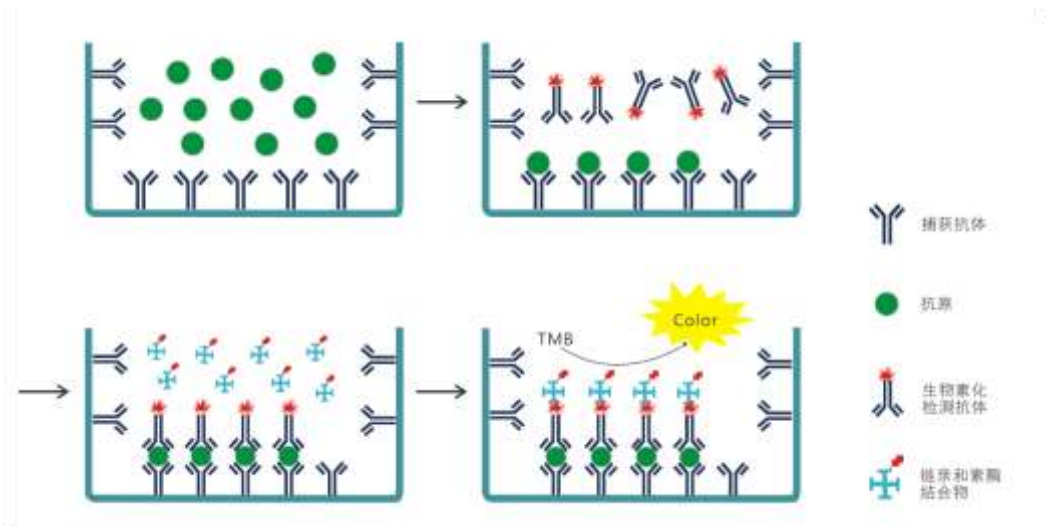
(3) 协同 IL-2 诱导 LAK 活性，促进 T 细胞 IL-2R 表达。

(4) 诱导急性期蛋白合成，诱导髓样细胞分化。

在许多病理情况下，IFN- $\gamma$  作为疾病的标志物的作用已得到证实。病毒感染时，IFN- $\gamma$  产生。IFN- $\gamma$  可作为鉴别结核性与非结核性腹水的诊断工具。IFN- $\gamma$  在结核性腹水中的浓度显著高于非结核性腹水，灵敏度和特异性均达到 100%。IFN- $\gamma$  对多发性硬化症的免疫治疗的设计及检测有重要意义。在移植物排斥反应临床症状出现前，IFN- $\gamma$  的表达量增加；I 型糖尿病的初期，IFN- $\gamma$  的产生显著下降。

## 检测原理

本实验采用双抗体夹心 ELISA。用抗小鼠 IFN- $\gamma$  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 IFN- $\gamma$  会与其单抗结合，洗去游离成分；加入生物素化的抗小鼠 IFN- $\gamma$  抗体，抗小鼠 IFN- $\gamma$  抗体与结合在单抗上的小鼠 IFN- $\gamma$  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 IFN- $\gamma$ ，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，IFN- $\gamma$  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 IFN- $\gamma$  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	1 瓶	1 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](mailto: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, 200-1000 $\mu$ l; 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。

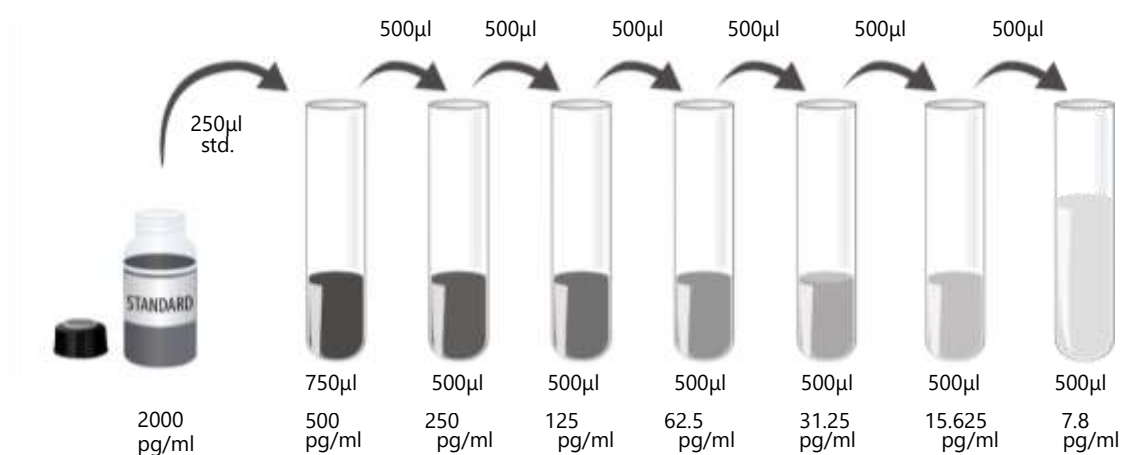
## 样本收集处理及保存方法

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)。  
**注：正常小鼠血清或血浆样本建议做1:2稀释。**

## 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)1.0ml至冻干标准品(1a)中，待彻底溶解后，静置15分钟混匀(浓度为2000pg/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：500、250、125、62.5、31.25、15.625、7.8、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。

**标准品稀释方法：**



4. **生物素化抗体工作液：**根据每孔需要50µl来计算总的用量，多配制50-100µl。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。（稀释方法参照下表）

所用板条数	浓缩生物素化抗体	生物素化抗体稀释液
12	55µL	+ 5445µL
10	45µL	+ 4455µL
8	35µL	+ 3465µL
6	25µL	+ 2475µL
4	17µL	+ 1683µL
2	9µL	+ 891µL
1	4.5µL	+ 445.5µL

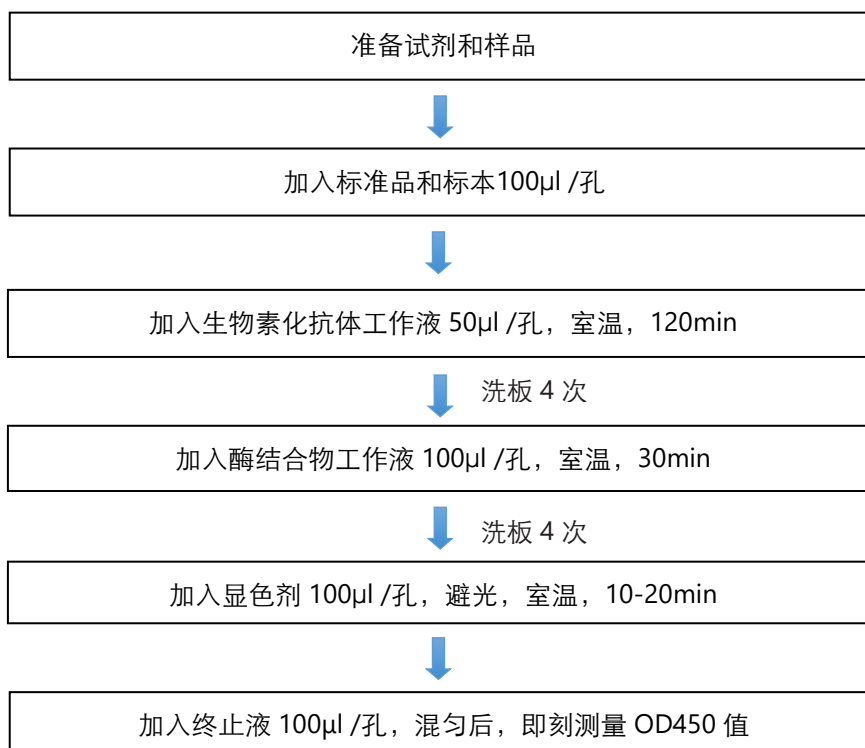
5. **酶结合物工作液：**以酶结合物稀释液(3b) 稀释浓缩酶结合物(3a)(1:100)。最好现用现配。（稀释方法参照下表）

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 $\mu$ l /孔)加入相应孔中，加入生物素化抗体工作液(50 $\mu$ l /孔)。用封板胶纸封住反应孔（零孔只加标准品/样本稀释液），室温孵育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 $\mu$ 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 $\mu$ l，静置30秒后甩尽液体，在厚迭吸水纸上拍干。
4. 加入酶结合物工作液(100 $\mu$ l /孔)。用封板胶纸封住反应孔，室温孵育30分钟（空白对照孔除外）。使用微量振荡器(使用最低频率700rpm)。
5. 洗板4次。
6. 加入显色剂100 $\mu$ l /孔，避光，室温孵育10-20分钟。
7. 加入终止液100 $\mu$ l /孔，混匀后即刻测量OD450值(5分钟内)。

## 操作流程





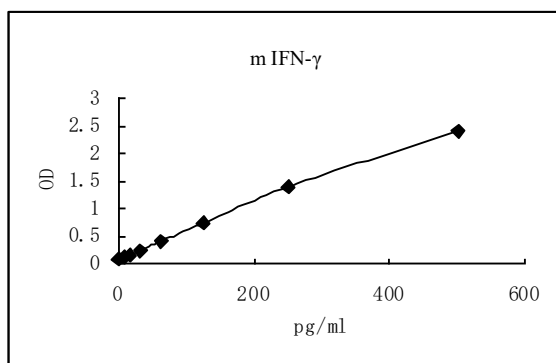
## 操作要点提示

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IFN- $\gamma$ 标准品浓度为横坐标(X)，生成相应的标准曲线，样品的IFN- $\gamma$ 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	0.082	0.081	0.081	——
7.8	0.122	0.119	0.121	0.119
15.625	0.158	0.156	0.157	0.157
31.25	0.247	0.245	0.246	0.238
62.5	0.414	0.410	0.412	0.409
125	0.745	0.743	0.744	0.755
250	1.405	1.399	1.402	1.395
500	2.411	2.405	2.408	2.409



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

最低检测小鼠 IFN- $\gamma$ 剂量小于 4pg/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小鼠IFN- $\gamma$ ，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	重组小鼠细胞因子
IFN- $\gamma$	G-CSF
	GM-CSF
	C10
	TNF- $\alpha$
	IL-1 $\alpha$
	IL-1 $\beta$
	IL-2
	IL-3
	IL-5
	IL-6
	IL-7
	IL-9
	LIF
	M-CSF
	SCF
	VEGF
	MIP-2

## 参考文献

1. Wheelock, E.F. (1965) *Science* 149:310.
2. Farrar, M.A. and R.D. Schreiber (1993) *Annu. Rev. Immunol.* 11:571.
3. Gray, P.W. (1994) in *Guidebook to Cytokines and their Receptors*, N.A. Nicola ed., Oxford University Press, New York, p. 118.
4. Gray, P.W. and D.V. Goeddel (1983) *Proc. Natl. Acad. Sci. USA* 80:5842.
5. Ealick, S.E. et al. (1991) *Science* 252:698.
6. Rashidbaigi, A. et al. (1986) *Proc. Natl. Acad. Sci. USA* 83:384.
7. Pfizenmaier, K. et al. (1988) *J. Immunol.* 141:856.
8. Schreiber, R.D. and M. Aguet (1994) in *Guidebook to Cytokines and their Receptors*, N.A. Nicola ed., Oxford University Press, New York, p. 120.
9. Aguet, M. et al. (1988) *Cell* 55:273.
10. Weil, J. et al. (1983) *Nature* 301:437.
11. Harris, C.A. et al. (1992) *J. Biol. Chem.* 267:6865.
12. Williams, B.R.G. (1991) *Eur. J. Biochem.* 200:1.
13. Shuai, K. et al. (1993) *Science* 261:1744.
14. Sadowski, H.B. et al. (1993) *Science* 261:1739.
15. Decker, T. et al. (1991) *EMBO J.* 10:927.
16. Mirkovitch, J. et al. (1992) *Mol. Cell. Biol.* 12:1.
17. Ijzermans, J.M. and R.L. Marquet (1989) *Immunobiol.* 179:456.
18. Mogensen, S.C. and J.L. Virelizier (1987) *Interferon* 8:55.
19. Grossberg, S.E. et al. (1989) *Experientia* 45:508.