

中国医学科学院病毒学研究所

研究生毕业论文

流行性乙型脑炎灭活疫苗免疫早期抵抗現象、抵抗的
机制(着重于抗素的关系)及体外法测定疫苗效能的研究

研究生：王树声

导师：黄桢祥

1964年11月

緒　　言.....	5
第一章：流行性乙型脑炎灭活疫苗免疫早期抵抗現象及其 机制(着重与干扰素的关系)的研究.....	6-31
一、引　　言.....	6-7
二、材料与方法.....	7-9
三、实验結果.....	9-28
(一) 乙型脑炎灭活疫苗免疫早期抵抗現象.....	9-12
1. 乙型脑炎灭活疫苗免疫早期抵抗現象.....	9-10
2. 乙型脑炎灭活疫苗免疫早期抵抗产生的速度... 3. 乙型脑炎灭活疫苗免疫早期抵抗与 病毒血症的关系.....	10-12
(二) 乙型脑炎灭活疫苗免疫早期抵抗机制的探讨... 1. 乙型脑炎病毒灭活疫苗免疫与干扰素的关系... (1) 免疫鼠組織悬液干扰素測定..... ① 免疫鼠脑組織悬液在鸡胚細胞上測定 干扰素..... ② 免疫鼠脑組織悬液及血浆在原代鼠胚 細胞上測定干扰素..... (2) 乙型脑炎灭活疫苗及热灭活病毒在鸡胚 单层細胞上誘发产生干扰素的研 究.....	12-28
	15-20
	15-19
	19-20
	20-27

① 乙型脑炎病毒經福爾馬林灭活后对其 诱发鷄胚細胞产生干扰素能力的 影响.....	20-21
② 乙型脑炎病毒經 5.6° - 5.8°不同 时间灭活后对其诱发产生干扰素 能力的影响.....	22
③ 乙型脑炎病毒經 3.7°加热灭活后对 其诱发产生干扰素能力的影响.....	22-24
④ 灭活的乙型脑炎病毒并不表現有自家 干扰的現象.....	24-25
⑤ 乙型脑炎灭活病毒对同种活病毒产生 干扰素能力的影响.....	26-27
2. 乙型脑炎灭活疫苗免疫早期抵抗的特异性.....	27
3. 乙型脑炎灭活疫苗免疫早期抵抗与血液中 中和抗体的关系.....	28
四、討 論.....	29-31
五、小 結.....	31

第二章：流行性乙型脑炎灭活疫苗效能体外測定方法

的研究.....	32-62
一、引 言.....	32-34
二、材料与方法.....	35-36
三、實驗結果.....	36-58
(一) 乙型脑炎灭活疫苗效能体外測定方法 的建立.....	36-43

一、乙型脑炎病毒在鸡胚单层细胞上吸	
附时间的测定.....	37
二、乙型脑炎病毒在鸡胚单层细胞上空斑	
数的正常波动范围.....	37
三、乙型脑炎病毒对温度的稳定性.....	37—39
四、抗体与活病毒的结合速度.....	39—40
五、乙型脑炎灭活疫苗与抗体结合的时间.....	40
六、病毒量的选择.....	40—42
七、血清稀释度的选择.....	43
(二) 乙型脑炎鼠脑灭活疫苗效能的体外法测定.....	43—51
1. 体外法测定疫苗效能的模式及计算方法.....	43
2. 鼠脑成份对体外法测定的影响.....	43
3. 不同效价的疫苗 其 效能用体内、体外法 测定的比较.....	43—51
(1) 对不同温度灭活的疫苗的效能测定.....	48
(2) 对不同温度，不同时间加热处理的疫苗 的效能测定.....	48
(3) 对不同病毒浓度的疫苗的效能测定.....	49
(4) 对37℃不同时间灭活的疫苗的效能 测定.....	49—51
(5) 体外法与体内法的关系.....	51
4. 体外测定疫苗效能方法的可重复性.....	51
(三) 乙型脑炎病毒鸡胚细胞灭活疫苗效能 的体外法测定.....	51—58

1. 疫苗中干扰素对体外法测定的影响.....	51-52
2. 福尔馬林对干扰素活性的影响.....	52
3. 疫苗經超速离心去除干扰素后的体 外法效能測定.....	53-56
4. Polio 病毒猴肾細胞疫苗中干扰素 的缺如.....	57
四、討 論.....	57-61
五、小 結.....	61-62
結 論.....	62-63
參考文献.....	65-81

緒 言

疫苗免疫机体后其免疫效果是肯定的，以往对免疫后特异性抗体的产生及其与免疫的关系研究得较多。至于免疫接种后 1—3 天之内，受免疫动物对同种病原刺激物攻击的早期抵抗現象虽为一些学者所报告，包括細菌菌苗，类毒素，病毒疫苗，但其机制是不清楚的。对于病毒疫苗的此种抵抗是否是由于抗体的作用呢？还是由于病毒之間发生了干扰或产生了干扰素呢？或者尚有其它的因素所造成，皆需要进一步研究。

目前，对于灭活疫苗效能的鑑定方法多数只是采用免疫后短時間內对病毒攻击的抵抗或者在免疫后一定時間檢查抗体的产生。流行性乙型脑炎灭活疫苗的鑑定是采用免疫后短時間內的攻击抵抗試驗，这种方法可能不能充分反映出疫苗的效能来。最近 Kreon 报告用体外法測定 Polio 灭活疫苗的效能。这种方法不但經濟又能迅速的获得結果。因此，認為有必要来探索用体外組織培养的方法測定乙型脑炎灭活疫苗的效能。

本研究分別探討了上述二方面的問題。

第一章：流行性乙型脑炎灭活鼠脑疫苗免疫 早期抵抗現象及其机制（着重与干 扰素的关系）的研究

一、引　　言

流行性乙型脑炎灭活鼠脑疫苗（以下簡称乙型脑炎疫苗）免疫动物后动物对病毒攻击具有肯定的抵抗（1—7），在人体免疫后也有一定的免疫效果（8）。过去对此种免疫的物质基础的探索大多集中于对免疫后一定长的时期里血清中和抗体的研究。而免疫后的早期抵抗現象早在1938年Hodes及Webster（9）首先报告，作者觀察到用圣路易型脑炎活病毒免疫小白鼠后，在1—2天之内，动物对脑内同种活病毒的攻击已有抵抗，而血清中和抗体仅仅在免疫后8—10天才查到。1942年Curner及McLeod（10）觀察到灭活的肺炎球菌注射动物后48小时，动物对同种細菌的攻击具有抵抗，此外，破伤风类毒素（11）（12）及白喉类毒素（13）注射动物后亦有类似的早期抵抗的現象。1954年Krech（14）报告用福尔馬林灭活的Polio 疫苗，腹腔免疫4—6周齡的小白鼠后，于免疫后第三天即对Polio 活病毒靜脈攻击具有抵抗，而血清中和抗体在免疫后5—8天之前不能查到。最近，許兆祥等（7）報告小白鼠經福尔馬林灭活的乙型脑炎疫苗免疫后一天，即对同种活病毒皮下攻击有明显的抵抗，而抗体是在免疫后第7天才查到。虽然作者推測这种現象可能与抗体有关，但实验資料不足。从黃氏（15）的研究結果来分析，大量($10^{8.4} LD_{50}$)及小量活病毒($31 LD_{50}$)皮下感染小白鼠分別于接种后第2天、第5天証明病毒已經在脑內繁

殖，而此时血清中，却不能查到有抗体。这說明中和抗体尚不能完滿地來解釋此种抵抗現象。除了中和抗体的免疫因素外，Hosking (16) 及 Nicolau (17) 等人早就提出过病毒之間干扰及組織免疫的概念。近年来由于干扰素的发现 (18) 及研究，干扰素已被广泛地引进病毒病的抵抗机制中来 (18—30)，并證明干扰素无论是在体内或体外都有抗病毒合成的作用。根据多种灭活病毒在細胞培养中产生干扰素的事实，認為有必要来确定干扰素在乙型脑炎灭活疫苗免疫机制中是否起作用。目前，对于乙型脑炎灭活疫苗免疫早期抵抗現象的研究尚不足，特別对此种抵抗的性質和机制都了解不夠，也需要进一步研究。本文报告即为对此种抵抗現象的进一步研究，并重点探索其与干扰素的关系。

二、材料与方法

(一) 病毒株：采用乙型脑炎病毒京卫研 1 株 (31) 小白鼠脑內傳代 36—52 代。

(二) 疫苗：以京卫研 1 株病毒脑內接种三周齡小白鼠，3—4 天后取发病鼠脑用磷酸缓冲液 (PH8·0) 制成 20% 悬液，經 3,500—4,000 轉／分离心 30 分鐘后吸取上清液，加入等量的 0·4% 福尔馬林磷酸缓冲液使最終疫苗濃度为 10%·福尔馬林的最終濃度为 0·2%。灭活前病毒滴度为 $10^{-8\cdot50}$ 左右，置 4°C 灭活 21 天后使用。对照液为正常鼠脑与上述疫苗同样处理的悬液。

(三) 动物：均采用三周齡的小白鼠，此系我所动物房在防蚊条件下自行繁殖飼养。免疫抵抗試驗中同批小白鼠体重相差不超过 2 克。

(四) 免疫方法：采用皮下或腹腔接种，一次或者多次免疫。

具体方法分別于實驗結果中說明。

(五) 血漿分離及中和試驗：小白鼠免疫後不同時間，每組 8 只小白鼠，腋動脈放血，每只約 1 毫升，混合時，加入 0.20 毫升肝素，離心分離血漿，冰凍保存作中和試驗。中和試驗前，血漿不經 $56^{\circ} 30'$ 热處理。中和試驗採用固定血漿，稀釋病毒的方法，即 0.15 毫升血漿加入 0.15 毫升 $2 \times 10^{-4} - 10^{-9}$ 的鼠腦病毒懸液， 37°C 結合 60 分鐘，每管接種 4 只小白鼠；每只腦內注射 0.03 毫升，觀察二周，按 Reed 及 Muεuch 法計算 $\text{I.D.}_{50}(32)$ 。

(六) 干擾素標本制備：免疫鼠及正常鼠鼠腦用水解乳蛋白—Hank's 溶液(以下簡稱 LH 溶液)研磨成 20%懸液，經 3,000—4,000 轉／分離心 30 分鐘後吸取上清液，置於透析袋，經 PH 2.4°C 透析 24 小時後用 NaOH 調回到 PH 7.6 左右，吸入中号試管，經 4,000 轉／分離心 10 分鐘後，上清液吸出分裝小管，4°C 保存。血清干擾素標本系分離血漿後用 LH 稀釋 1:5，用 PH 2 酸透析法處理。

(七) 干擾素的測定：(OEC)

1. 細胞培养：(1) 原代鷄胚細胞：以 0.25% 胰酶消化的 10—12 天齡的萊克亨鷄胎(去頭，足及內臟)成單個細胞，用含有 5% 小牛血清的 LH 溶液懸浮，營養液中加有適量的 NaHCO_3 及抗生素。每毫升液体含細胞 300—400 萬。每 50 毫升體積扁瓶側面 ($7.5 \times 1.9 \text{ cm}^2$) 接種 3 毫升， 37°C 孵育 48 小時成單層後使用。(2) 原代鼠胚單層細胞：二周齡孕鼠，無菌剖腹取胎後去頭，足及內臟，用 0.25% 胰酶消化，培養液同上，每毫升含細胞 100—200 萬，每試管 ($13 \times 100 \text{ cm}^2$) 接種 1 毫升，48 小時成單層後使用。

2. 攻击病毒：(1) 在鷄胚单层細胞上傳代的西方馬腦脊髓炎病毒(以下簡称 W E E)。(2) 在三周齡鼠鼠腦內傳代的小白鼠脑心肌炎病毒(以下簡称 E M C)。

3. 干扰素測定方法：(1) 鷄胚細胞——W E E 病毒空斑抑制法：即倍比稀釋的干扰素測定标本3毫升加入鷄胚单层細胞，37°C 2-4小时培养后，棄去上述液体，不洗，加入50-100空斑形成单位的W E E 攻击病毒，37°C吸附90-120分钟后，舖以营养琼脂层，3天后計數空斑，以較对照空斑数減少50%为阳性。(2) 鼠胚細胞——E M C 病毒繁殖抑制法：干扰素測定标本1毫升，加入鼠胚細胞管，經37°C孵育2-4小时后，棄去上述液体，不洗，加入大約100 LD₅₀(鼠腦內0.03毫升滴度)的E M C 攻击病毒，37°C吸附60分钟后吸出未吸附的殘余病毒，用Hanks 溶液洗一次，加入199-LU混合液(20%199溶液和80%LU溶液的比例)1毫升，37°C孵育2-4小时后收获，立即以小鼠脑內法滴定病毒，觀察一周，按照 Reed 及 Muench氏(32)法計算LD₅₀。

(八) 空斑技术：基本上与張汉荆(33)所报告的方法相同。W E E 在鷄胚单层細胞上形成清晰的空斑(图I-1、I-2)。

三、實驗結果

(一) 乙型脑炎灭活疫苗免疫早期抵抗現象。

1. 乙型脑炎灭活疫苗免疫早期抵抗現象：許氏(2)曾報告小白鼠經乙型脑炎灭活疫苗皮下免疫后2-4小时，小白鼠对小量活病毒的皮下攻击具有抵抗。但是由于其实驗数量不足以及缺少福尔馬林處理的正常鼠脑悬液作对照，免疫与攻击的部位未曾註明。因此对

此种抵抗以特异性問題尚未肯定。为了进一步肯定这种早期抵抗現象的存在，本实验将同一批三周龄小白鼠一次皮下接种 0·2 毫升的乙型脑炎灭活疫苗，并以不注射的小白鼠及皮下注射 0·2 毫升福尔馬林处理的正常鼠脑悬液的小白鼠作为对照，于接种后 24 小时，在对側股沟皮下或者脑內行 10 倍不同稀釋的活病毒攻击。早期抵抗現象如表 I - 1 所示，皮下攻击除实验 1 不能肯定外，其余三个实验都說明小白鼠經乙型脑炎灭活疫苗免疫后 24 小时即对活病毒皮下攻击有明显的抵抗，抵抗指数平均为 $2\cdot24 \log_{10}$ ；而对脑內攻击則抵抗在可疑范围，这与对皮下攻击的抵抗相比較有显著的差別。此种抵抗是由疫苗引起的，因用正常鼠脑悬液注射后无此作用，由于攻击病毒与注射疫苗部位不同，因此也不可能 是由于局部組織反应所致。

2. 乙型脑炎灭活疫苗免疫早期抵抗产生的速度：上一实验已証明了疫苗免疫中存在有早期抵抗現象。为了了解此种抵抗能力产生的速度，本实验通过免疫后不同时间皮下活病毒攻击來說明此一問

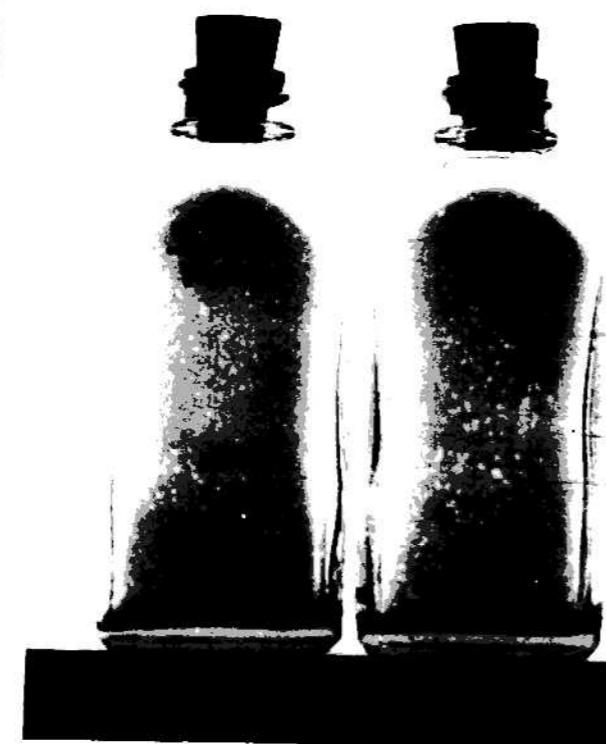


图 I - 1 : WEE 病毒在鸡胚单
层細胞上所形成的空斑

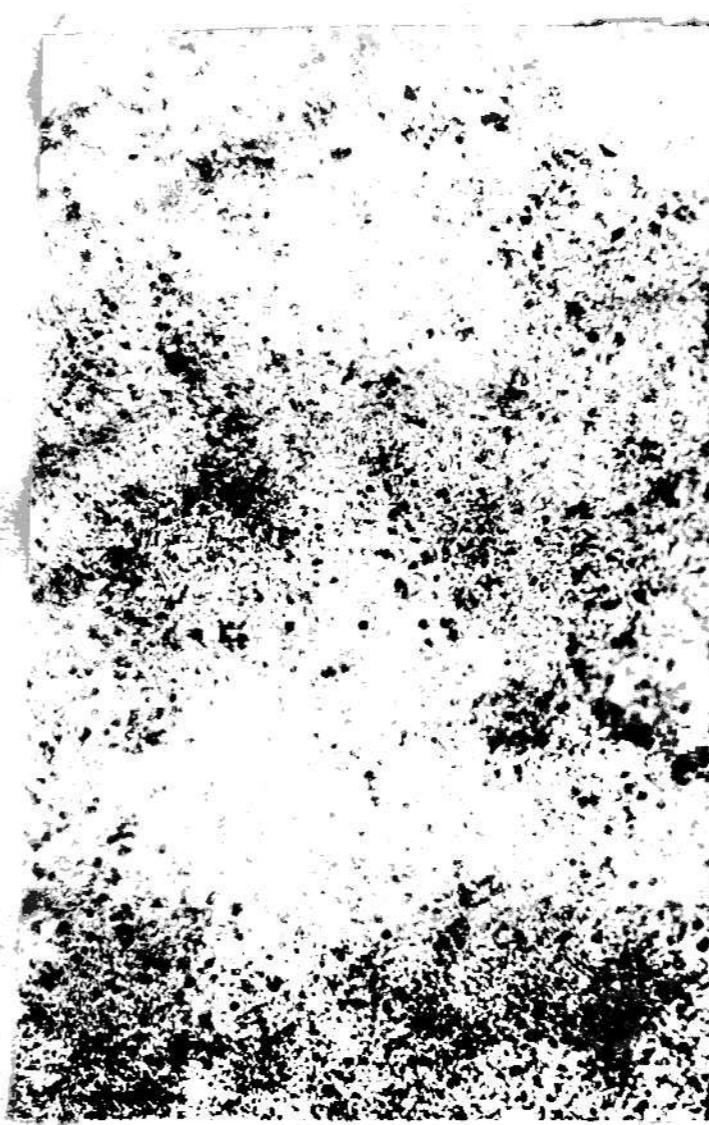


图 I - 2 : WEE 病毒空斑
放大相

表 I - 1 小白鼠皮下一次乙型脑炎死活疫苗注射后
24 小时对活病毒皮下及脑内攻击的抵抗

實驗 次數	小白鼠 重量	組 別	活 病 毒 皮 下 攻 击				活 病 毒 脑 內 攻 击			
			攻擊病毒稀釋度 $10^g 10$				LD ₅₀ 抵抗指數			
			-3	-4	-5	-6	-7	-8	LD ₅₀	指數
1	9-11	免 疫 組	3/5	5/5	3/5	5/5	2/5		6·30	0·53
		未 免 疫 組	5/5	5/5	2/5	0/5	6·83			
2	8-10	免 疫 組	3/5	3/5	3/5	2/5	1/5		5·0	2·38
		未 免 疫 組	5/5	4/5	4/5	1/5	7·38			
3	7-8	免 疫 組	3/10	3/10	0/10	1/10			4·4	2·23
		未 免 疫 組	8/10	5/10	4/10	0/10	6·23			
4	7-7·9	免 疫 組	4/5	3/5	2/5	0/5			5·32	2·23
		正常鼠腦組	5/5	5/5	3/5	4/5			$\geq 7·12$	$\leq 0·42$
		未 免 疫 組	5/5	4/5	4/5	2/5	7·54			8·00
5		免 疫 組							7·83	0·67
		正常鼠腦組							8·50	

題。結果如表 I - 2 所示。从表中可以看到其中有二次試驗表明免疫后 5 - 15 分鐘即对皮下活病毒攻击具有抵抗，而免疫后 8 小时对皮下活病毒攻击的抵抗更加肯定。

3. 乙型脑炎灭活疫苗免疫早期抵抗与病毒血症的关系：上述實驗指出小白鼠經疫苗免疫后 24 小时对皮下活病毒攻击具有較大的抵抗，而对脑內活病毒的攻击的抵抗則很弱。为了进一步确定此种抵抗发生的环节进行了本實驗。小白鼠疫苗免疫后 24 小时，用 182、234 或 316.2 LD₅₀ (小白鼠脑內滴定) 活病毒皮下攻击，于攻击后 2、3、4、5 天采血，每組取出 5 只小白鼠，采血时試管内加入 0.15 毫升肝素抗凝，用 10% 脱脂奶—LH 溶液 10 倍稀釋后用小鼠脑內法滴定病毒。結果見图 I - 2。从图 I - 2 中可以看到，免疫組的病毒滴度普遍地較对照組低，持續時間也較对照組短一天。图 I - 2 中 A、B，免疫組与对照組之間的病毒量差數較 C 中的更明显，此可能是与攻击病毒剂量大小有关，即此种抵抗在对小量病毒攻击时表現更加明显。

(二) 乙型脑炎灭活疫苗免疫早期抵抗机制的探索。

1. 乙型脑炎灭活疫苗免疫与干扰素的关系：由于乙型脑炎灭活疫苗免疫小白鼠后，小白鼠对活病毒皮下攻击的抵抗产生十分迅速，于免疫后 8 小时即呈現明显而肯定的抵抗，而此时血清中中和抗体却远不能查到。因此，有必要从其他因素来探討这种抵抗的机制，干扰素在病毒感染早期抵抗中的作用为 Isaacs (21) 首先报告，小白鼠經流感病毒鼻內感染后 1 - 2 天肺組織內就能查到干扰素，觀察到在干扰素达到高峰后肺組織內病毒亦行下降，而抗体只是在当病毒滴度已經下降的第 6 天后才出現。因而推測干扰素与病毒感染恢复有关。以后有不少学者 (18 - 30) 报告过干扰素与病毒的感染过

表 I - 2 乙型脑炎灭活疫苗早期
抵抗产生的速度

实验 次数	组 别	免疫与攻击间隔	LD ₅₀ (log ₁₀)	抵 抗 指 数 (log ₁₀)
1	免疫组	5—15分钟	5·43	2·40
	免疫组	8小时	5·00	2·83
	正常鼠脑 注射组	8小时	7·83	—
	未处理组	—	7·50	0·33
	免疫组	5—15分钟	6·54	0·78
2	免疫组	8小时	≤4·75	≥2·57
	正常鼠脑 注射组	8小时	7·32	—
	未处理组	—	6·68	0·64
	免疫组	5—15分钟	5·84	1·54
	免疫组	8小时	6·25	1·13
3	正常鼠脑 注射组	8小时	7·38	—

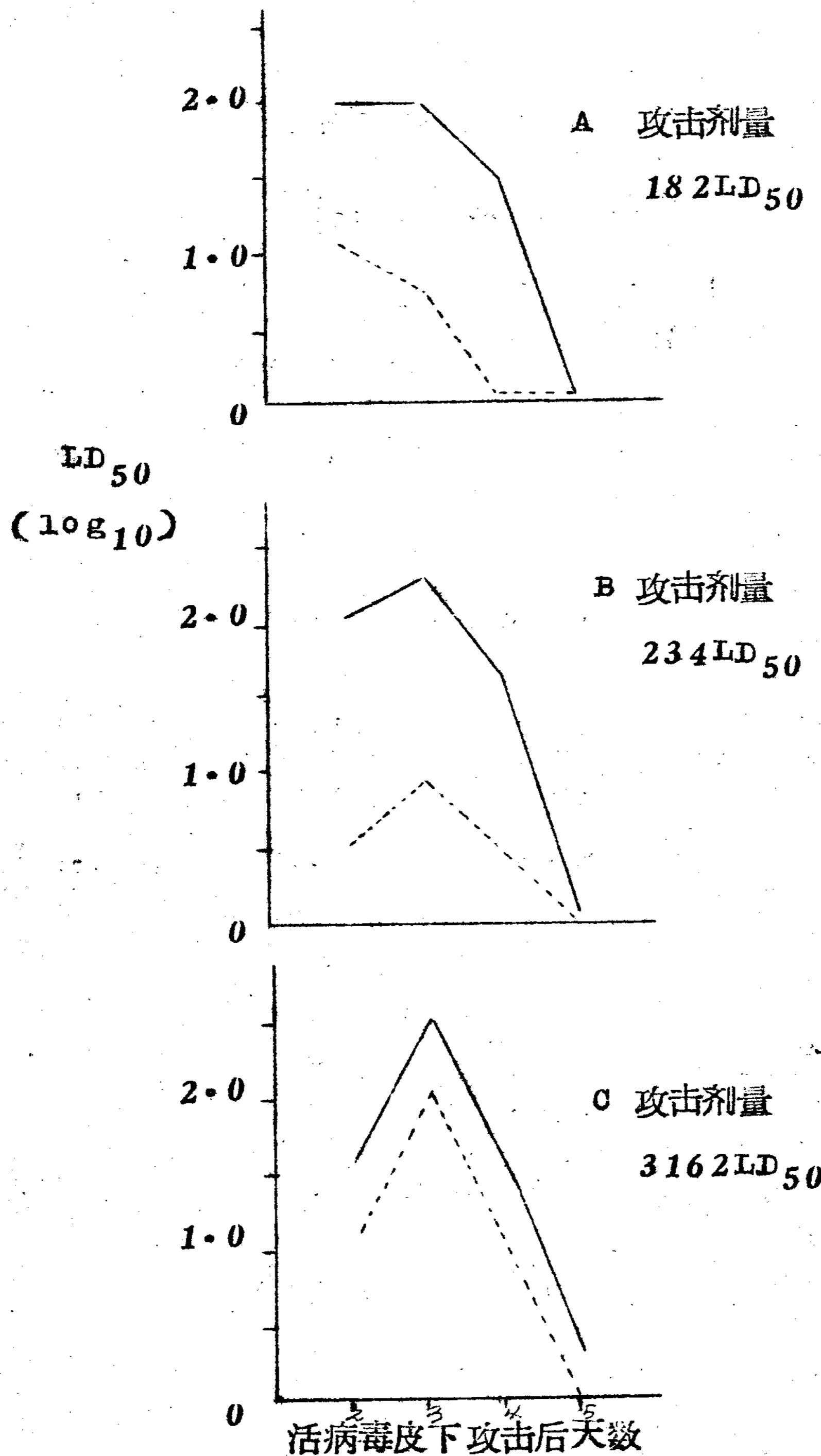


图 I - 2 免疫鼠与对照鼠皮下不同剂量活病毒攻击后的病毒血症比較

—— 对照鼠
····· 免疫鼠

程有密切的关系。进一步的研究(34)說明絕大多數病毒能在很多種類的細胞上產生干擾素，其中包括經過熱或紫光滅活的流感(18)及牛痘病毒等(35—41)以及福爾馬林滅活的 Polio I、II、III型病毒(42)也能產生干擾素，尤其是虫媒病毒中能產生干擾素者亦有所報告(43)。因此，考慮是否乙型腦炎滅活疫苗免疫的此種早期抵抗現象可能與干擾素有關，但這方面需要加以肯定或否定。為了達到上述目的，本實驗從二方面進行：(i)、乙型腦炎滅活疫苗免疫小白鼠後，於不同時間內測定其組織內有無干擾素。(ii)、乙型腦炎滅活疫苗及熱滅活病毒接種鷄胚細胞，視其有無干擾素的產生。在為了確定乙型腦炎滅活疫苗免疫小鼠後能否產生干擾素的工作中，干擾素的測定不僅在鼠胚細胞系統也在鷄胚細胞系統進行。在鼠胚細胞系統測定干擾素是基於干擾素對細胞組織存在有相對的特異性，從細胞系統來看是較為敏感的，但由於以原代鼠胚細胞系統進行干擾素的測定在文獻上報告的不夠多，對所用來做為攻擊的病毒對干擾素的敏感性的了解不夠，而在鷄胚細胞系統則已有大量的研究。本室的初步工作說明 WEE、Sindbis 病毒對干擾素的敏感性較牛痘病毒高 100 倍左右(用固定干擾素的 CPE 法)(44)。干擾素雖然有組織特異性，但這並不是絕對的。Andrews(45)報告了鷄胚、猴腎、兔腎細胞干擾素在兔皮及猴皮上有相互交叉，Takano 等(46)報告鷄胚及鼠肺干擾素在小白鼠實驗中皆具有抗病毒作用。至於採用鷄胚細胞來檢查乙型腦炎滅活疫苗能否在體外細胞培養上產生干擾素是由於本室的經驗(47)證明乙型腦炎病毒在此細胞系統上能產生大量的干擾素，是一個很敏感的系統。

(1) 免疫鼠組織懸液干擾素測定

① 免疫鼠腦組織懸液在鷄胚細胞系統上測定干擾素：

三周齡小白鼠皮下接种 0·3 毫升乙型脑炎福尔馬林灭活 疫苗或經
 56°30 分鐘加热灭活的病毒，于接种后 1、3、4、5、7、15、
 30 天取脑，每組 10 只小白鼠，測定脑組織內干扰素，結果見表 I-
 3，从表中可以看到小白鼠經以上两种灭活病毒皮下接种后 1—30
 天之内，脑內均未能查到有干扰素。此种結果是小白鼠对疫苗接种不
 能产生干扰素呢？还是由于疫苗量小，不足以引起可查及的干扰素呢？

表 I - 3 小白鼠从福尔馬林灭活疫苗及热灭活
 病毒皮下接种后，脑組織在鷄胚細胞
 上的干扰素測定

接种材料	接种后天数 WEI# 空斑数	接种后天数					
		1	3	4	5	7	15
0·2% 福尔馬林灭活 疫苗		174	153	132	137	95 ⁺	48
56°30 分鐘加热灭 活的鼠脑病毒		134	166	150	175	153	61
正常鼠脑悬液				172			56

+ 部分細胞死亡。

为此繼續进行了多次及再度免疫后鼠脑組織干扰素的測定。抗体反应
 的特点是多次注射較一次注射强，并有再度免疫的現象，即疫苗基础
 免疫后間隔一定時間再次注射疫苗后抗体产量急剧上升，且維持時間
 长，且 O(48) 曾报告灭活的 Sindbis 病毒本身不能产生干扰素，