

用兔血清培养恶性疟原虫的实验报告

寄生虫学教研室 管惟滨 周元昌 黄文锦

恶性疟原虫体外培养在国内外均已成功，其培养液除含 RPMI1640 培养粉、HEPES 缓冲剂，并用 5% NaHCO₃ 调节 pH 外，必须添加人血清^[1-2]。因人血清来源困难，且价格昂贵，故寻找代用品就显得极为重要。我们自 1979 年 8 月开始，用兔血清代替人血清连续培养恶性疟原虫 400 多天，原虫繁殖旺盛，其感染率可高达 20% 以上，与用人血清同时进行比较无明显差异。兹将实验结果报告如下。

材料和方法

一、虫种来源

恶性疟原虫系北京及上海生物制品研究所合作，于 1977 年采自海南岛昌江县一病人（定名为 FCC₁ 株），1979 年 4 月引入本室。

二、营养液

系用日本进口 RPMI1640 营养粉 10.4g，加德国产 HEPES 缓冲粉 5.4g。先分别溶于双蒸馏水中，再合并成 960ml 营养液，加入每毫升含青、链霉素各 1 万单位的水溶液 5ml，用 EKS₂ 石棉板过滤除菌，分装每瓶 96ml，放于 4℃ 冰箱备用。使用前每瓶加 5% NaHCO₃ 4.2ml，然后再加入人或兔血清 10~15ml。pH 在 7.2 左右。

三、血球与血清

血球是 O 型或 B 型的 ACD 血，由我校第一附属医院血库供给，存 4℃ 冰箱内，可用三周。AB 型人血清由上海市中心血站供给。兔血清采自屠宰场的兔血，在室温下折出血清后离心过滤除菌，经 56℃ 灭活 30 分钟，放在 -20℃ 冰箱内备用。

四、培养方法

参照 Trager 及 Jensen 蜡烛缸法进行^[1]。连续培养容器用 50ml 三角烧瓶，内盛培养物 5ml，其中感染及未感染的红细胞约占 5%。比较人及兔血清时，用塑料平皿（直径 3.5 厘米），每皿内盛 1.5ml 培养物，内含 10% 或 20% 的红细胞，原虫感染率为 1—2%。培养温度均为 35.5~37℃。每天更换培养液一次，每两天采样一次；涂片后用吉氏液染色，检查每 5000 个红细胞中的感染疟原虫的红细胞数，计算红细胞感染率。每组用三只皿，求平均值进行比较。

结 果

一、连续培养

实验于 1979 年 8 月 4 日开始，原虫用 RPMI1640 加人血清培养 115 天后，改用含 15% 兔血清的培养液培养，每次培养一个月，共试验三次，结果相似，现将最后一次结果列表如下（表 1）。

表 1 15% 兔血清的培养液培养
恶性疟原虫的结果*

培养天数	红细胞感染率 (%)*	各期原虫百分率(%)		
		环状体	滋养体	裂殖体
1	4.56	56	13	31
3	22.80	85	5	10
7	21.36	61	2	37
11	17.24	42	5	53
15	21.28	51	1	48
19	23.16	69	0	31
23	12.32	60	9	31
27	6.68	74	7	19
31	15.44	50	6	44

* 自第三天起，每 4 天加正常红细胞作 4 倍稀释

由上表可见，每四日查血结果，细红胞感染率为4.56~23.16%，其环状体、滋养体及裂殖体之平均百分率为61、5.3及33.7。原虫生长良好。虽每4天以未感染红细胞作4倍稀释，在31天内共稀释7次，其感染率仍有4次达20%以上。

二、加入血清与加兔血清的比较

实验分两大组进行，一组实验培养物内

含10%的红细胞；二组为了增加原虫数，使培养物内含有20%的红细胞同时进行比较。其结果分述如下：

(一)共进行三次实验，每次实验分四小组(每组设三只培养皿)，两组用人血清，两组用兔血清。血清用量为每100ml营养液分别加10及15ml。培养后48及96小时的结果列表如下(表2)。

表2 加入和兔血清培养恶性疟原虫的比较

实验次数	培养时间 (小时)	红 细 胞 感 染 率**			
		10ml*		15ml*	
		人血清	兔血清	人血清	兔血清
1	48	1.67 (1.28—2.36)	2.11 (1.96—2.40)	2.37 (1.80—3.12)	2.35 (2.04—2.60)
	96	2.11 (1.74—2.56)	2.76 (2.46—3.02)	3.25 (2.94—3.74)	2.90 (2.58—3.22)
2	48	2.81 (2.78—2.86)	3.21 (3.14—3.28)	3.53 (3.34—3.68)	3.51 (3.38—3.64)
	96	3.58 (3.40—3.72)	3.68 (3.62—3.74)	3.95 (3.84—4.04)	4.07 (3.98—4.14)

* 每100ml营养液加血清量

** 表中数字为3份标本的平均数，括号内数字系3皿中最低和最高感染率

上述结果表明，培养4天原虫发育良好，培养96小时其感染率均高于48小时。加入15ml血清组繁殖率略高于10ml组。加入或兔血清的原虫繁殖结果相似，无明显差异。

(二)为进一步比较加入血清和兔血清培养的结果，用2%感染率的红细胞，提高红胞压积为20%，并设10%压积为对照，以观察在加大了疟原虫数的条件下，比较加两种血清培养的效果，其结果见表3。

由表3可见，用两种血清内含不同比例的红细胞，其原虫繁殖率无明显差异，说明在加大了原虫数的条件下，两种血清对原虫繁殖率的影响无明显区别。

讨 论

到目前为止，疟原虫体外培养仍不可缺少血清。以往有人用动物血清代替人血清进行培养均不理想，陈正仁等用小牛血清代替人

表3 加入血清和兔血清培养恶性疟原虫的比较

培养 时数	红 细 胞 感 染 率*			
	10%红细胞压积		20%红细胞压积	
	人血清	兔血清	人血清	兔血清
48	3.11 (3.00—3.24)	2.87 (2.48—3.08)	3.28 (3.20—3.36)	3.28 (3.16—3.48)
96	6.67 (6.52—6.80)	6.87 (6.80—7.08)	6.69 (6.40—7.00)	6.01 (5.60—6.44)

* 表中数字为3份标本的平均数，括号内数字为3份标本的最低和最高感染率。

血清培养，其原虫感染率可达8—10%^[3]，Batcher用马血清代人血清，感染率为10%^[4]。Rieckmann主张用兔血清代替人血清，并经Trager进一步证实，但我们实验时未见报告。我们在此启发下用兔血清代替人血清，每100ml营养液加灭活兔血清15ml，

(下转35页)

(本文经龚建章教授审阅，特此致谢！)

结 论

一、不论用 5% 山梨醇或 5% 甘露醇处理体外培养的恶性疟原虫，均可将大部分感染有环状体以后各发育期原虫的红细胞溶解，使得到发育较为同步的原虫。简化的处理方法也能得到较满意的效果。如处理前原虫发育较为整齐，处理后培养 48 小时，环状体比例可在 90% 以上。

二、据我们观察，影响处理后原虫同步发育的因素为：1) 处理前原虫的发育是否较整齐；2) 处理时间的长短；3) 虫株的不同。

参 考 文 献

1. Trager W, et al: Human malaria parasites in continuous culture Science 193: 673, 1976.
2. Jensen JB, et al: Plasmodium falciparum in culture: use of outdated erythrocytes and description of the candle jar method J Parasit 63: 883, 1977.
3. Trager W, et al: Cultivation of malarial parasites Nature 273: 621, 1978.
4. Rieckmann KH, et al: Drug sensitivity of Plasmodium falciparum An in vitro Microtechnique, Lancet 1 (8054): 22, 1978.
5. Lambros C, et al: Synchronization of Plasmodium falciparum erythrocytic stages in culture J Parasit 65: 418, 1979.

(上接30页)

原虫生长得到满意的结果，其繁殖率无异于人血清，且免血易得价廉。目前尚存在一些问题需进一步研究：(1) 免血清中有效成分是什么，需作分离。(2) 长久使用免血清可否使原虫产生形态、生理、生化、免疫性能等变异。

参 考 文 献

1. Trager W, et al: Human malaria parasites in

- continuous culture Science 193: 673-675, 1976.
2. 管惟滨等：恶性疟原虫红内期体外连续培养的观察。中华医学杂志 60 (10): 625, 1980.
3. Chen, et al: Studied on the cultivation of erythrocytic stage plasmodium in-vitro, Chinese Medical Journal 93 (1): 31-35, 1980.
4. Butcher GA: Factor affecting the in vitro culture of Plasmodium falciparum and Plasmodium knowlesi. Bulletin of World Health Organization 57: 17-26, 1979.