文章编号:1000-7423(2005)-06-0388-04

【论著】

恶性疟原虫感染的红细胞膜表面 蛋白 1 模拟肽的筛选及鉴定

郝文波,李明,徐伟文,王萍、陈白虹

【摘要】 目的 筛选恶性疟原虫感染的红细胞膜表面蛋白 1(PfEMP-1)的噬菌体表位模拟肽。 方法 细胞间粘附分子 ICAM-1 模拟 12 肽(KLYLIAEGSVAA)能模拟 ICAM-1 分子与疟原虫感染红细胞结合的功能,以展示该短肽的噬菌体为靶,采用差减筛选法(subtraction method)对噬菌体环 7 肽库进行 3 轮筛选,通过 ELISA、竞争抑制试验鉴定获得的噬菌体短肽与 ICAM-1 之间的结合特性。对阳性克隆进行 DNA 及氨基酸序列分析并与 PfEMP-1 氨基酸序列进行同源性比较。 结果 ELISA 筛选 22 个克隆有 3 个为阳性克隆,氨基酸序列分析显示 2 个克隆的展示的短肽序列为 C-ITAVPVR-C,另 1 为 C-DIMGGYN-C。同源性分析未发现 2 短肽序列与野生型 MC 株恶性疟原虫 PfEMP-1 的氨基酸序列有同源性。但竞争抑制试验显示 3 个阳性克隆均可与 15.2 单抗间互相竞争抑制与 ICAM-1 分子的结合。 结论 获得 2 种 PfEMP-1 噬菌体构象表位模拟肽,两短肽能与 ICAM-1 分子特异性结合。

【关键词】 恶性疟原虫;红细胞膜表面蛋白 1; 噬菌体随机肽库;表位模拟肽

中图分类号: R382.312 文献标识码: A

Screening and Preliminary Identification of Mimetic Peptides of Plasmodium falciparum-Infected Erythrocyte Membrane Surface Protein 1

HAO Wen-bo, LI Ming, XU Wei-wen, WANG Ping, CHEN Bai-hong

(Tropical Disease Department, the Southern Medical University, Guangzhou 510515, China)

[Abstract] Objective To screen and identify mimetic peptides of Plasmodium falciparum-infected erythrocyte membrane surface protein 1 in order to explore anti-adhesive agent against cerebral malaria. Methods Phage-borne peptide KLYLIAEGSVAA was used as panning targets to select target binders in a disulfide-constrained heptapeptides library. Three rounds of biopanning were carried out and then ELISA and competitive ELISA were used to evaluate the binding character between phage-borne peptides and ICAM-1. The insert DNA sequences of positive clones were determined and their amino acid sequences were deduced. Results After three-round panning, 22 clones were randomly chosen from the third panning and analyzed. Three clones showed positive interaction with ICAM-1, and two of them possessed the amino acid sequence C-ITAVPVR-C, the other one was C-DIMGGYN-C. These peptides specifically inhibited the binding of 15.2 antibody to ICAM-1 detected by competitive ELISA. Conclusion Two kinds of mimetic peptides of PfEMP-1 have been obtained, which can bind with ICAM-1 specifically.

[Key words] Plasmodium falciparum; Erythrocyte membrane surface protein 1; Phage-displayed random peptide library; Mimetic peptide

Supported by the National Natural Science Foundation of China (No.30200238)

恶性疟原虫感染的红细胞膜表面蛋白 1(PfEMP-1) 是由疟原虫 var 基因家族表达的一种大分子变异蛋白, 自虫体分泌后即定位于红细胞膜表面,作为疟原虫粘 附蛋白或配体与血管内皮细胞上的粘附受体(如 CD36、细胞间粘附分子 ICAM-1、TSP等)结合来介导 恶性疟原虫(P.f)感染红细胞(PRBC)与血管内皮细胞

基金项目:国家自然科学基金资助项目(No.30200238)作者单位:南方医科大学生物技术学院,广州 510515

的粘附^[13]。尽管 PfEMP-1 是一种变异蛋白,但其与相应配体的结合位点是相对保守的。鉴定这些保守位点,对于研制以 PfEMP-1 为基础的疫苗和抗粘附阻断剂具有重要价值。噬菌体随机肽库技术是鉴定 PfEMP-1 与ICAM-1 结合位点的一种行之有效的方法。本研究利用前期获得的能与 PRBC 结合的噬菌体展示 ICAM-1 模拟肽 KLYLIAEGSVAA(P1)为靶,从噬菌体环 7 肽库中筛选出 PfEMP-1 的模拟肽并进行了初步鉴定。

材料与方法

1 主要试剂

噬菌体环7肽库 Ph.D.-C7C™ 为美国 New England Biolabs 公司产品,由免疫教研室富宁教授惠赠,库容2×10³pfu/ml,随机多样性为1.2×10°。展示 ICAM-1 表位模拟肽的噬菌体 KLYLIAEGSVAA 为本室制备。针对 ICAM-1 结构域1的特异性单抗15.2、ICAM-1 蛋白购自深圳晶美生物工程有限公司。辣根过氧化物酶(HRP)标记的抗野生型丝状噬菌体M13的抗血清及HRP标记的亲和素为美国 Pharmacia公司产品。

2 噬菌体展示 ICAM-1 模拟肽对噬菌体环 7 肽库的 筛选

按照文献[4]方法. 取 1×10¹⁰ 展示噬菌体 P1 及野 生型 M13 噬菌体分别包被于 96 孔 ELISA 板, 取 10¹¹ 环 7 肽库噬菌体加入野生型 M13 噬菌体包被孔, 室 温孵育 1 h。将消减的肽库转移至 P1 包被孔,同时加 入 1×10¹⁰ 野生型 M13 噬菌体, 室温孵育 1.5 h。 吸去 肽库,磷酸缓冲盐溶液(PBS)洗涤, 0.1 mol/L 甘氨 酸-HCI(pH 2.2)洗脱, 1.5 mol/L Tris(pH 8.8)中和。 取1 μl 测定噬菌体滴度, 其余洗脱液投入宿主菌 ER2738 中扩大培养,聚乙二醇(PEG)沉淀法 纯化噬 菌体。按上述步骤共进行3轮筛选。15.2单抗 (McAb) 10 μg/ml 包被 ELISA 板, 5% 脱脂奶封闭, 加入第3轮筛选获得的洗脱液,室温孵育2h后小 心吸出,4℃保存。取适量适当稀释后感染宿主菌 ER2738、铺制平板、随机挑取单个噬斑、接种于1 ml LB 培养基, 37 ℃, 250 r/min 培养 4.5 h, 离心 取上清即为噬菌体原种。

3 ELISA 鉴定阳性噬菌体克隆

ICAM-1 分子、HRP-II 蛋白及 15.2 单抗 1 μ g/ml 同时包被 ELISA 板,5% 脱脂奶封闭,每孔加入 50 μ l 样品稀释液[含 1%牛血清白蛋白(BSA)、1% Tween20 的 Tris-HCI 缓冲液]及 50 μ l 噬菌体原种(同时设噬菌体库为阴性对照、宿主菌 ER2738 培养上清为空白对照),室温振摇 1 h。5% TBST 洗板,加 1:5 000 HRP-抗 M13 抗体,室温振摇 1 h。2,2′-连氧-双(3-乙基苯噻唑林-6-磺酸盐)(ABTS)底物显色 5 min,测定吸光度(A405 值)。以 A405 值高于空白对照和阴性对照 2.1 倍以上者定为阳性克隆。

4 噬菌体单链 DNA 的制备及测序

ELISA 阳性噬菌体单克隆扩增后,取 500 μ l 上清聚乙二醇法沉淀后用 Lodide 缓冲液[10 mmol/L Tris-HCI, 1 mmol/L 乙二胺四乙酸(EDTA), 4 mol/L 碘化钠(Nal)]溶解,再用无水乙醇沉淀,70% 乙醇洗涤,最后沉淀用 30 μ l TE 缓冲液(10 mmol/L Tris-HCI, pH 8.0, 1 mmol/L EDTA)溶解。取 10 μ l 单链 DNA(ss-DNA)测序模板送上海申友生物技术有限责任公司测序。测序引物为 5′- HO CCC TCA TAG TTA GCG TAA CG-3′。

5 15.2 单抗对阳性噬菌体与 ICAM-1 结合的竞争抑制试验

以 ICAM-1 分子(1 μ g/ml)100 μ l 包被 ELISA 板, 3% BSA 封闭, 加入 50 μ l 噬菌体(10°)与不同浓度(分别为 0.1、0.5、1、2、5 μ g/ml)的 15.2 单抗 50 μ l 混合液, 37 $^{\circ}$ C 孵育 1 h, 再加 HRP-抗 M13 抗血清(1:5 000)37 $^{\circ}$ C孵育 1 h, 3, 3′, 5, 5′四甲基联苯胺(TMB)显色,测定 A₄₀₅,检测与 ICAM-1 分子结合的噬菌体量。抑制率= [(未加单抗 A 值 - 加单抗 A 值)/未加单抗 A 值]× 100%

6 阳性噬菌体对 15.2 单抗与 ICAM-1 结合的竞争抑制试验

以 ICAM-1 分子(1 μ g/ml)100 μ l 包板,3% BSA封闭,分别加入50 μ l 生物素化15.2 单抗(0.1 μ g/ml)及10 倍系列稀释的噬菌体(10 5 、10 6 、10 7 、10 8 、10 9 、10 10 、10 11 、10 12),室温振荡1 h,再加 HRP-亲和素(1:5 000 稀释),TMB 显色,测定 A₄₀₅,观察阳性噬菌体展示肽对 ICAM-1 与 15.2 单抗结合的抑制情况。

结 果

1 肽库的筛选

用噬菌体展示 ICAM-1 模拟肽对环 7 肽库进行 3 轮筛选。投入噬菌体量均为 1.0×10¹¹,回收噬菌体量分别为 3.8×10⁶、1.7×10⁷、3.6×10⁷。3 轮筛选的回收率依次为 3.8×10⁵、1.7×10⁶、3.6×10⁶。在 3 轮筛选获得的中和洗脱液进行扩增前,均与野生型 M13 噬菌体孵育,同时投入噬菌体时也加入 M13 噬菌体,以去除能与野生型 M13 结合的噬菌体。从噬菌体的回收率看,富集效果并不明显。

2 ELISA 筛选阳性噬菌体克隆

第 3 轮筛选获得的中和洗脱液与 15.2 单抗孵育, 去除被洗脱的包被噬菌体。消减后的洗脱液适当稀释 后铺制琼脂板,随机挑选 22 个噬菌体单克隆制备噬

Table 1	A boorbonso	۰ŧ	throo	nocitive.	nhaaa	alamaa/A	امتنامير
rable i	Absorbance	ΟI	unee	positive	priage	CIOTIES (A 405	value)

包被抗原	克隆序号	Code of clone		阴性对照	空白对照	
Coated antigen	3	7	19	Negative control	Blank control	
细胞间粘附分子 1 (ICAM-1)	0.428	0.394	0.252	0.036	0.019	
富组氨酸蛋白 Ⅱ (HRP-Ⅱ) 单抗 15.2 (McAb 15.2)	0.042 0.038	0.036 0.049	0.044 0.041	0.028 0.026	0.000 0.028	

菌体原种。ICAM-1 分子包被进行噬菌体夹心 ELISA 试验,同时以 HRP-Ⅱ 包被作空白对照,以 15.2 单抗包被以排除噬菌体 P1。对 ICAM-1 反应阳性、HRP-Ⅲ及 15.2 单抗反应阴性的克隆定为阳性克隆。本次 22 个克隆中有 3 个克隆阳性,其 A₄₀₅ 值见表 1。

3 噬菌体 ssDNA 的制备及 DNA、氨基酸序列分析

按试剂盒说明书方法,提取 3个 ELISA 筛选阳性 噬菌体克隆的 ssDNA,经琼脂糖凝胶电泳显示获得了单一 DNA 条带。3个克隆的 ssDNA 送"上海申友生物 技术有限责任公司"测序,克隆 3、7 展示相同 DNA 序列,推导其氨基酸序列为 C-ITAVPVR-C,克隆 19 展示的氨基酸序列为 C-DIMGGYN-C。将两展示肽序列与淋巴细胞功能相关抗原 1(LFA-1)及 MC 株 PfEMP-1 进行同源性分析,未见同源性序列。

4 15.2 单抗对阳性噬菌体与 ICAM-1 结合的竞争抑制试验

ELISA 阳性克隆扩增后,取 5×10° 噬菌体进行竞争性试验。结果阳性噬菌体克隆 3、7 及 19 与 ICAM-1分子间的结合均可被 15.2 单抗有效阻断,且随 15.2单抗浓度的增加而加强。表明这些噬菌体克隆展示的

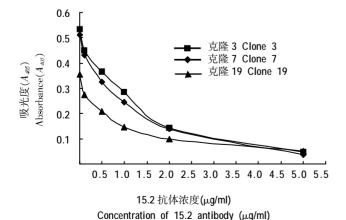


图 1 15.2 单抗对阳性噬菌体与 ICAM-1 结合的竞争抑制作用 Fig.1 Competitive inhibition of positive phage clones binding to ICAM-1 by 15.2

环 7 肽表位能模拟 15.2 单抗的表位构象与 ICAM-1 结合,并能被 15.2 单抗竞争抑制(图 1)。

5 阳性噬菌体对 15.2 单抗与 ICAM-1 结合的竞争抑制试验

阳性噬菌体克隆 3、7 及 19 扩增后,自 10¹² pfu/ml 浓度始,按 1/10 倍系列稀释至浓度 10⁵ pfu/ml,进行竞争性 ELISA 试验。以相同浓度的野生型 M13 噬菌体为阴性对照,观察不同浓度噬菌体展示肽对 15.2 抗体与 ICAM-1 分子结合的抑制作用(图 2)。当 15.2 抗体浓度为 0.1 μg/ml 时,几个克隆的展示肽均能竞争性抑制 15.2 抗体与 ICAM-1 分子结合,且随噬菌体浓度升高抑制作用增加,其中克隆 3 和 7 的抑制程度相似,均高于克隆 19,野生型 M13 则不具有相应的抑制作用。进一步表明获得的阳性噬菌体展示肽能很好地模拟 15.2 单抗的表位构象。

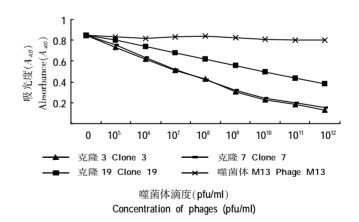


图 2 阳性噬菌体对 15.2 单抗与 ICAM-1 结合的竞争抑制 Fig.2 Competitive inhibition of 15.2 binding to ICAM-1 by positive phages

讨 论

在选择筛选靶抗原时,应首先考虑 ICAM-1 是一个高分子蛋白,能与包括 LFA-1、恶性疟原虫感染的红细胞 (PRBC)、鼻病毒、人类免疫缺陷病毒 (HIV)、

纤维蛋白原(fibrinogen)等多个配体结合[5]。若以ICAM-1整个分子为靶,将获得较多的结合克隆,难以确定特异性模拟 PfEMP-1 的结合肽。作者已经用抗ICAM-1 15.2 抗体筛选获得了 ICAM-1 的模拟肽,由于 15.2 单抗能阻断 PRBC 与 ICAM-1 的结合,表明该短肽模拟了 ICAM-1 与 PRBC 结合的位点[6];若以此模拟肽为靶进行筛选,获得的结合肽可能特异地反映PfEMP-1 上结合位点的信息。而化学合成的 12 肽则因分子量小,不能吸附于固相载体,与 BSA 交联后,没有很好的纯化,也不适合作为肽库筛选的靶分子。从亲和力及活性鉴定结果看,噬菌体展示的短肽较合成的短肽具有更好的亲和力和生物活性。因此,作者以表达在噬菌体表面的短肽为靶进行了筛选。另一个优点是噬菌体本身还可以作为一个大分子支架,有利于固相载体中的吸附。

在实验中, 多种因素可引起筛选的非特异性, 作 者分别采取了措施予以克服。噬菌体表面有9种蛋 白,本研究目的短肽只有12个氨基酸,所以筛选获 得的噬菌体结合肽有可能是与噬菌体本身的蛋白结合 的。针对这种可能性,作者采用差减筛选法,即先用 M13 噬菌体对环 7 肽库进行吸附,除去与野生型 M13 噬菌体结合的克隆。再用吸附后的文库加野生型噬菌 体对噬菌体 P1 进行筛选,得到只与 12 肽结合、不与 噬菌体自身蛋白结合的克隆。鉴定阳性克隆时,以纯 化 ICAM-1 分子为靶, 而不用 P1 噬菌体, 进一步排 除了与噬菌体结合的克隆。另外, 在酸洗脱过程中, 作为包被噬菌体的 P1 可能被洗脱下来而增加鉴定阳 性克隆的难度。因此,在最后一轮洗脱后,先用15.2 抗体从洗脱液中将 P1 噬菌体吸附出来,再用剩下的洗 脱液铺板,挑取单克隆进行鉴定。ELISA鉴定,分别 用 3 种蛋白(ICAM-1、无关蛋白 HRP- II、15.2 单抗) 包被,对噬菌体克隆进行筛选,选取只与ICAM-1 结合的阳性噬菌体克隆。由于筛选时用环7肽库,而 包被噬菌体 P1 为 12 肽,通过阳性噬菌体克隆 DNA 序列分析, 很容易鉴定其是否为目的克隆。

本实验存在一定的非特异现象,进行鉴定的22 个噬菌体克隆, 只有 3 个能与 ICAM-1 结合, 阳性 率远低于纯化 ICAM-1 对噬菌体 12 肽库筛选的结 果。有10个克隆能与15.2 抗体反应,说明有一部 分包被噬菌体已被洗脱、未在铺板前被 15.2 抗体吸 附。作者认为,通过优化噬菌体包被条件,如延长包 被时间、采用吸附性能好的 ELISA 板等, 有可能使 噬菌体牢固的吸附于固相载体上,最大程度的减少 "被洗脱"。DNA 及氨基酸序列分析显示、噬菌体 3 个阳性克隆含有两个序列,两个序列间未见明显的 共同序列。但 3 个克隆均能与 ICAM-1 分子特异性 结合,并能与15.2单抗及ICAM-1模拟肽P1互相 竞争抑制彼此的反应。可能这两个序列与其两侧的 半胱氨酸形成一定的空间结构后,都能部分模拟 15.2 单抗与 ICAM-1 分子结合位点的构象。下一步 研究需筛选鉴定更多的阳性克隆, 分析阳性克隆间 的共同序列,鉴定 PfEMP-1 与 ICAM-1 的结合位点, 为讲一步研制预防和治疗脑型疟的肽类药物和疫苗 提供参考。

参考文献

- [1] Su XZ, Heatwole V, Wertheimer SP, et al. The large diverse gene family var encodes proteins involved in cytoadherence and antigenic variation of Plasmodium falciparum-infected erythrocytes[J]. Cell, 1995,82;89-100.
- [2] Baruch DI, Gormley JA, Ma C, et al. Plasmodium falciparum erythrocyte membrane protein 1 is a parasitized erythrocyte receptor for adherence to CD36, thrombospondin, and intercellular adhesion molecule 1[J]. Proc Natl Acad Sci USA, 1996, 93:3497-3502.
- [3] Smith JD, Chitnis CE, Craig AG, et al. Swithes in expression of Plasmodium falciparum var genes correlate with changes in antigenic and cytoadherent phenotypes of infected erythrocytes [J]. Cell, 1995,82:101-110.
- [4] Castillo J, Goodson B, Winter J. T7 displayed peptides as targets for selecting peptide specific scFvs from M13 scFv display libraries[J]. J Immunol Methods, 2001,257:117-122.
- [5] Craig AG, Berendt AR. The role of ICAM-1 as a receptor for rhinovirus and malaria[J]. Chem Immunol, 1991,50:116-134.
- [6] 郝文波,徐伟文,李明,等.细胞间粘附因子-1与恶性疟原虫感染红细胞结合位点的鉴定[J].中国寄生虫学与寄生虫病杂志,2002,20;129-132.

(收稿日期:2004-11-29 编辑:富秀兰)

欢迎订阅《中国寄生虫学与寄生虫病杂志》 欢迎寄生虫病科研、防治、教育工作者投稿!