EXPRESSION OF P53 PROTEIN AND CYTOBIOLOGICAL CHARACTERIZATION OF MALIGANANT TROPHOBLASTIC CELLS IN VITRO

ZHENG Wei SHI Yi-fu XIE Xing et al. (Women's Hospital, Zhejiang University Medical School, Hangzhou 310006)

ABSTRACT

Primary cell culture was made from 23 malignant trophoblastic tumors and 19 normal early pregnant villi. Immunohistochemical staining, RT-PCR, RIA and ELISA for P53 protein, β -hCGmRNA, β -hCG, hPL and IL-6 were employed. In the cell culture of malignant trophoblastic tumors, the cytotrophoblastic cells with abnormal proliferation and low differentiation were main type of cells in vitro. The P53 protein expression in 20 primary cultured malignant trophoblastic cells were significantly higher than that in normal early pregnant villi (P < 0.01). The amounts of β -hCG and IL-6 were significantly higher than that in normal early pregnant villi (P < 0.05). Expression of p53 protein and secretion of IL-6 may be involved in the abnormal proliferation and low differentiation of malignant trophoblastic cells.

Key words: Trophoblast tumor In vitro P53 protein

Epstein-Barr 病毒感染对 CNE-2Z 不同细胞组分中 PKC 和 TPK 活性的影响*

李岩松 陈小毅" 孙 宁" 沈淑静"

(广东医学院附属医院病理科 湛江 524001 *广东医学院病理教研室 湛江 524023)

鼻咽癌在中国大陆南方各省、台湾和香港等地发病率较高。许多研究证实 Epstein-Barr Virus (EBV)与鼻咽癌的发生密切相关。但EBV 是通过什么机制来影响细胞生长,目前仍不清楚。我们以低分化鼻咽癌细胞株 CNE-2Z为模型,探讨 EBV 感染后不同细胞组分中PKC(蛋白激酶 C)和 TPK(酪氨酸蛋白激酶)活性变化与细胞生长的关系,从细胞生物学变化的角度研究鼻咽癌的发生发展。

材料和方法

1. 试剂及来源

CNE-2Z 和 B95-8(EBV 转化的绒猴淋巴细胞系)细胞株由广东医学院病理教研室提供。RPMI-1640 培养基(Gibco 公司),小牛血清(杭州四季青生物材料工程公司),MTT、TPA 及谷氨酰胺(Sigma 公司),聚Glu. Tyr(4:1),leupeptin、磷脂酰氨酸(PS)和二酯酰

甘油类似物(Diolein)为 Sigma 产品。PIPES[piperazine-N, N-bis(2-ethanesulfonicacid)]、MOPS[3-(N-Morpholino)propane-Sulfonic acid]和 TritonX-100为Farco产品。DTT为Serva产品。其他试剂购自东风试剂厂或市售产品。EBV DNA-W 片段特异引物(北京医科大学病理教研室合成),小鼠抗 EB 病毒早期抗原和SP 免疫组织化学试剂盒购自迈新公司。

2. EBV 的制备

按 Nemerow 等^[1]报道的方法,用 RPMI-1640 培养液将 B95-8 细胞浓度调至 10^6 个/ml,置 33 ℃下不换液培养 12 天,细胞悬液以 $1500\times G$,20 ℃离心 15 分钟,经 0.8μ Millpore 膜过滤的上清液超速离心($15000\times G$,4℃离心 120min)浓缩 100 倍,置-80 ℃保存备用。以 CBL 转化实验检测 EBV 的存在。

3. EBV 感染 CNE-2Z 细胞实验

参照 Hedrick 等[2]相关的方法。实验分三组。EBV

本文 1999 年 1 月 1 日收到,6 月 28 日接受。

*卫生部科学研究基金课题(批准号:94-2-293)。

处理组(E组),将 CNE-2Z 细胞调整为 2×10⁵ 个/ml,分别于培养的第 2、4 天加入含 EBV 上清液 2ml,37℃ 培养 1 小时后弃液,再加新鲜培养液常规培养 5 天(传代 2 次);EBV+TPA组(ET组),于培养的第 2、4 天加入含 EBV 上清液 2ml,在第 2 次 EBV 感染的当天加入 TPA(终浓度为 10⁻⁶/mol/L),培养 1 天,弃液换新鲜培养液继续培养 4 天传代两次;对照组(C组),不加任何处理,最后收集细胞备用。

4. EBV 基因检测

收集各组细胞(总数约 10^6 细胞),用 0.9% NaCl 液洗涤细胞 1 次,加 Lysis buffer 液 1ml 和蛋白酶 $K30\mu$ l,混匀,37C水浴 24h 后加入饱和酚 1ml,5000rpm 离心 5min \times 2,上清加 1ml 氯仿,混匀,5000rpm 离心 5min,取 5μ l上清作 PCR。以 EBV-W 片段特异引物检测。用 B95-8 DNA 作阳性对照, λ DNA 作阴性对照, χ 蒸水(ddH_2O)作空白对照。

5. 免疫组化染色

EBV 早期抗原染色严格按 SP 法操作步骤进行,用 B95-8 细胞涂片为阳性对照,以 PBS 取代第一抗体作阴性对照。EBV 早期抗原以胞浆出现棕黄色颗粒,阳性细胞百分率>5%阳性,≤5%为阴性。

6. 细胞体外增殖实验

参照文献^[3]。培养的 E,ET 和 C 组细胞经胰酶消化、台盼蓝染色计活细胞数后,然后以含 15%小牛血清的 RPMI1640 培养液调细胞浓度至 2.5×10⁴/ml。于 96 孔培养板中,每孔加入 0.2ml 细胞悬液,每组 5 孔,同时设空白对照(加 15%小牛血清生长液),置 5%CO₂培养箱温育。分别于第 1、2、4 和 6 天取出培养板,弃去培养液后,每孔加入 10 µl MTT (5mg MTT 溶于 PBS液 1ml),4 小时后每孔加入 10%SDS 100µl,过夜,使MTT 还原产物完全溶解后,以空白对照孔调零,酶标仪(DG-3022,上海,波长 595nm)检测 OD 值。

7. 胞液及膜性 TPK 酶液的制备

按 Wong 等法(1)改良。将备用细胞先经 0.9% Na-Cl 洗涤一次后,悬浮于缓冲液 A[20mmol/L Tris-HCl (pH7.6),0.25mmol/L 蔗糖,20mmol/L DTT,2mmol/L EDTA,0.5mmol/L PMSF 和 $5\mu g/ml$ Leupoptin],于冰浴中超声粉碎细胞,700g 离心 10min 去核,上清经 100000g 离心 1h,上清液即胞液组分。沉淀溶于含 0.5%TritonX-100缓冲液 A,冰浴粉碎后 0C抽提 1h, 100000g 离心 2h,上清为 TPK 膜性组分。

8. 胞液和膜性 PKC 酶液的制备

参照文献[5]。将备用细胞先经 0.9% NaCl 洗涤一

次,再悬浮于缓冲液 B[20mmol/L Tris-HCl(pH7.5), 10 mmol EGTA, 0.25 mol/L 蔗糖, 0.5 mmol/L PMST],冰浴中超声粉碎细胞,操作同 TPK 酶液制备。但 100000g 离心后的沉淀溶解于含有 0.5%Triton X-100 的缓冲液 B,冰浴中超声粉碎抽提 1h,100000g 离心 1h,上清液为 PKC 膜性组分。

细胞核分离及胞核 PKC、TPK 酶液的制备

按Wray 等法^[6]改良。将备用细胞先经 0.9%NaCl 洗涤一次,再悬浮于缓冲液 C[50mmol/L PIPES,pH 6.5,含 1mmol/L CaCl₂、0.32mmol/L 蔗糖、10mg/L Leuptin],冰浴中超声粉碎细胞,用四层纱布过滤。700g 离心 15min,沉淀为粗制细胞核。加入 0.5ml 核悬液 [50mol/L Tris-HCl (pH7.5),0.3mol/L 蔗糖,4mmol/L MgCl₂、25mmol/L KCl、0.1mmol/L EDTA、1mmol/L DTT、10mg/L Leupeptin],混匀,再加含2mmol/L 蔗糖的核悬液(核纯化液)。30000g 4℃离心35min,再以核悬液洗两次。在5mmol/L MOPS[pH7.0,含 1mmol/L KCl、10mg/L Leupeptin、PKC 酶液另含2mmol/L EDTA 及 EGTA]中含超声匀浆 30s,共 3次,冰浴 1.5h,再 100000g 离心 45min,上清液测 TPK和 PKC 活力。

9. TPK 活性的测定

按 Kong 等法 17 改良。反应混合物总体积 50μ l,含 终浓度 50mmol/L Tris-HCl(pH7. 5)50 μ mol/L NA-VO $_3$, 7mg/ml pNPP, 0. 84mg/ml 聚 Glu. Tyr (4:1) (对照用 H_2 O 代替):适量酶液(50μ mol/L V- 32 P-ATP (含 1μ Ci)和 TPK 样品 13μ l。于反应 10min 后,立即取全部 50μ l 反应液点在一张新华三号滤纸上,阴干,滤纸片用 10%三氯醋酸(含 1mmol/L ATP)洗洗七次,现用无水乙醇洗涤一次,吹干后于 LS600C Beckman 液闪仪测 cpm。以上条件测得的激酶活性减去不加聚Glu. Tyr(4:1)时所测得的活性即为 TPK 活性。样品均为三复管。

10. PKC 活性的测定

参照文献^[6]。反应混合物总体积 100μl,内含 20mmol/L Tris-HCl (pH7. 5), 10mmol/L MgCl₂, 0. 5 mmol/L CaCl₂, 4μg/ml PS, 0. 8μg/ml diolein, 0. 2mg/ml 组蛋白 IS,50μmol/L V-³²P-ATP(含 1μCi)和 PKC 酶样品液 20μl(约 75μg 酶蛋白)。以上条件测得的激酶活性减去用 2mmol/L EGAT 代替 Ca²⁺、PS 和 diolein 所测得的活性,即为 PKC 活性。于 25℃反应 10min 后,立即吸取 90μl 反应液点于三张新华三号滤纸上。以下操作同 TPK 测定。

结 果

1. EBV 基因检测

用 PCR 法以 EBV DNA-W 片段特异性引物检测上述各组细胞,其中阴性对照组、 ddH_2O 组的基因阴性,而 B95-8、C、E、ET 组 EBV 基因为阳性(见图 1)。

2. 各实验组细胞 EBV 早期抗原产物表达

C、E、ET 组细胞均有 EBV 感染,但 E 和 ET 组 EBV 早期抗原表达明显高于 C 组,与对 照组比较,差异有显著性(P<0.01)。而 ET 组 与 E 组比较差异无显著性(P>0.05)。结果见 表 1。



图 1 EBV 感染 CNE-2Z 细胞的 PCR 结果 A. B9-58; B. λDNA; C. ddH₂O; D. C 组; E. E 组; F. ET 组。

Table 1 EBV early antigen detection of CNE-2Z cell lines infected by EBV and EBV plus TPA

C	Positive cells(%) EBV early antigen	
Groupes		
, Ç .	• 36.5	
E	68.5**	
ET	73.0**	

** compared with control, P < 0.01.

3. EBV 感染对 CNE-2Z 细胞体外增殖能力的影响

我们检测 EBV 和 EBV+TPA 感染 CNE-2Z 后第 1、2、4、6 天的 OD 值,发现从第 2 天开始 EBV 在体外可明显抑制 CNE-2Z 细胞增殖 (P<0.01)。 TPA 与 EBV 共同作用于 CNE-2Z 细胞后的第 1、2、6 天,也明显抑制细胞生长(与 C 相比 P<0.01-0.05)。 TPA 在 EBV 感染 CNE-2Z 后第 1、2 天表现为协同 EBV 的抑制细胞生长作用(ET 与 E 组比较,P<0.01-0.05结果见表 2)。

4. EBV 感染对 CNE-2Z 细胞三种亚细胞组分中 PKC 活性的影响

在对照组中,PKC 活性为膜性>胞核>胞 液。EBV 和 EBV+TPA 再感染 CNE-2Z 细胞 后,胞液 PKC 活性明显升高,膜性 PKC 显著降 低。TPA 拮 抗 EBV 升 高 胞 液 PKC 活 性。但

Table 2 Proliferation changes of CNE-2Z infected by EBV and EBV plus TPA in vitro

Groups Day1	D1	OD value(595nm)		
	Day1 –	Day2	Day4	Day6
С	0.22 ± 0.02	0.53±0.05	1.80±0.18	2.15±0.13
E	0.23 ± 0.02	0.45 ± 0.02 **	1. 26 ± 0.09 **	1.52 ± 0.29 **
ET	##0.12±0.01**	#0.39±0.03**	##1.60±0.10	$#1.96 \pm 0.01$

^{*} compared with control, P < 0.05, #ET compared with E, P < 0.05

Table 3 Effects of EBV and EBV plus TPA on PKC activity in different cellular fractions from CNE-2Z cells

C	roups Cytosol —	Activities (kcpm/min. mg-1protein)		
Groups		Membrane	Nucleus	
С	6.38±0.67	255.73±34.56	71.61±17.34	
E	29. $61 \pm 6.27**$	104.40 ± 37.77 *	42.60 ± 12.43	
ET	#8.24±0.39*	122.34±25.21°	63.66 ± 19.12	

^{**} compared with control, P < 0.01; compared with control, P < 0.05; ##ET compared with, P < 0.01. The experiments for PKC and PTK WERE REPEATED 3 and 4 times, respectively.

^{**} compared with control, P < 0.01, ##ET compared with E, P < 0.01

EBV 和 EBV+TPA 对胞核 PKC 活性没有影响(结果见表 3)。

5. EBV 感染对 CNE-2Z 细胞不同细胞组组分 TPK 活性的影响:未处理 CNE-2Z 细胞中,TPK 活性为胞核>膜性>胞液。EBV 再感

染 CNE-2Z 细胞后,降低胞核 TPK 活性,但对 胞液和膜性 TPK 活性无影响。而 EBV+TPA 再感染 CNE-2Z 后,降低膜性和胞核 TPK 活 性,升高胞液 TPK 活性。TPK 有拮抗 EBV 升 高膜性 TPA 作用(见表 4)。

Table 4 Effects of EBV and EBV plus TPA on TPK activity in different cellular fractions from CNE-2Z cells

C		n)	
Groups -	Cytosol	Membrane	Nucleus
C	51.15±22.33	95.43±11.06	389. 20±38. 71
E	64.89 ± 0.63	102.08 \pm 1.81	202.73±48.20**
ET	66.69±21.48**	→ ##47.03±8.50**	193. 22±15. 33**

^{**}compared with control, P < 0.01, ##Etcompared with E, P < 0.01.

The experiments for PKC and TPK were repeated 3 and 4 times, respectively.

讨 论

近来发现 CNE-2Z 存在 EB 病毒受体^[8]。本研究证实 EBV 在体外可再感染 CNE-2Z 细胞。长期以来对 EBV 的研究都是基于其促增殖和抑制分化而设计的,所得出的大量结果也证明其与细胞增殖和去分化有关。但也有研究发现,EBV 和 TPA 在体外转染两株表达 EB 病毒受体的永生化鳞状上皮细胞系(SVC-CR2、SCC12F-CR2)后,出现细胞内 EBV 复制增加,同时细胞出现分化^[9]。这与我们的实验结果一致。

大量的研究已确定了 PKC 在细胞信号传递网络中的重要地位。EBV 再感染 CNE-2Z 受PKC 调控^[8]。但 EBV 再感染 CNE-2Z 后抑制细胞生长的机制,仍不清楚。研究发现 EBV 和EBV+TPA 再感染 CNE-2Z 后,通过降低膜性PKC 活性,升高胞液 PKC 活性来抑制细胞生长。这些结果提示不同亚细胞组分中PKC 受不同的因素调控,在EBV 感染 CNE-2Z 细胞时的表达变化不同,可能由不同的基因编码。加之PKC 有多种亚型^[10],由不同的基因编码,不同亚型可能对 EBV 有不同的敏感性。当然也可能与感染的 CNE-2Z 细胞中 PKC 发生细胞内转位,即从膜性向胞液转位导致膜性 PKC 降低而胞液 PKC 升高。这些都有待进一步研究。

TPK 是另一种重要的蛋白激酶,已证明TPK 包括 TPK 受体(如许多生长因子受体,主要位于细胞膜)和非受体 TPK(一些癌基因编码产物,位于胞浆和胞核)。本实验观察了 EBV 感染 CNE-2Z 细胞不同亚细胞组分中 TPK 活性变化,发现 EBV 通过降低膜性和胞核 TPK 活性,升高胞液 TPK 活性来抑制细胞增殖。近来有人发现[11],TPK(pp60°**)在有刺激因子作用时,存在转位现象。从本实验结果来看,不排除膜性和胞核 TPK 向胞液转位的可能性。但不能仅凭转位来解释不同亚细胞组分中 TPK 活性的变化,我们推测还可能与 EBV 抑制 CNE-2Z 细胞胞核中非受体 TPK 有关。这些值得今后深入研究。

摘 要

研究 EBV 体外再感染 CNE-2Z 细胞后,不同组分中 PKC(蛋白激酶 C)和 TPK(酪氨酸蛋白激酶)活性的影响,并探讨 PKC 和 TPK 活性与细胞增殖的关系。实验分三组即对照组、EBV 组和 EBV+TPA 组,用免疫细胞化学(以小鼠抗 EB 病毒早期抗原)检测 EBV 在体外能否再感染 CNE-2Z 细胞,用特异底物法和特异激活剂法分别测定其 PKC 和 TPK 活性,MTT 法检测 CNE-2Z 细胞体外增殖能力。结果显示未处理 CNE-2Z 细胞中 PKC 活性为膜性>胞

核>胞液,TPK 为胞核>膜性>胞液。EBV 和EBV+TPA 再感染 CNE-2Z 细胞后,抑制细胞增殖,同时胞液 PKC 和TPK 活性升高,膜性和胞核 TPK 和膜性 PKC 活性降低。本研究结果提示,EBV 可能通过影响不同细胞组分中PKC 和TPK 活性来调节 CNE-2Z 鼻咽癌细胞的增殖。

关键词: 鼻咽癌细胞株 Epstein-Barr 病毒蛋白激酶 增殖

参考文 献

[1] Nemrow, GR. et al., 1981, J. Immunol.,

127:272.

- [2] Hedric, JA. et al., 1992, Eur J Immunol., 22:1123.
- [3] 黄谨,1992,白求恩医科大学学报。18(4): 395.
- [4] Wong, WT. et al., 1983, Proc Netl Acad Sci USA, 80:2529.
- [5] Krug, E. et al., 1987, Cancer Res, 47: 22436.
- [6] Wray, W. et al., 1970, ExP Cell Res, 59: 469.
- [7] Kong, SK. et al., 1987, Bio Chem, 262; 2597.
- [8] 吴锋,赵明伦,1995,中华肿瘤杂志,17(增刊):22.
- [9] Li QX, et al., 1992, Nature, 356: 347.
- [10] 陈南岳,1991,生物化学与生物物理学进展, 10(4):269.
- [11] Murply, CT. et al., 1995, Biochemical Society Transactions, 23:194.

THE EFFECT OF EPSTEIN-BARR VIRUS INFECTION ON THE ACTIVITIES OF PROTEIN KINASE C AND TYROSINE PROTEIN KINASE IN DIFFERENT SUBCELLULAR FRACTIONS OF CNE-2Z CELL LINE IN VITRO

LI Yan Song * CHEN Xiao Yi ** SUN Ning ** SHEN Shu Jing **
(* Department of Pathology, Affiliated Hospital of Guangdong Medical College, Zhanjiang, 524001.

** Department of Pathology, Guangdong Medical College, Zhanjiang, 524023)

ABSTRACT

In order to explore the effect of EBV infection on the activities of protein kinase C(PKC) and tyrosine protein kinases (TPK) in different subcellular fractions of CNE-2Z cell line in vitro. Polymerase chain reaction (PCR), immunocytochemical staining, MTT assay and kinase assay were employed in our experiment. The results showed that in vitro EBV can reinfect CNE-2Z cell line (positive rates of early antigen from group E and ET were markedly higher than of early antigen from group C.). After reinfection by EBV and EBV combined with TPA, OD value of MTT of group E and group ET were distinctly lower than that of control group (P<0.01). It was found that in group C the activity of PKC was membranous>nuclear>cytosolic; the activity of TPK was nuclear>membranous>cytosolic. After treatment with EBV and EBV combined with TPA, the membranous and nuclear TPK and membranous PKC were obviously decreased. The cytosolic PKC and TPK were significantly elevated. Our study suggested that the proliferation CNE-2Z cells infected by EBV and EBV combined with TPA is related to the changes of PKC and TPK activities in three different subcellular fractions in vitro.

Key words : Epstein-Barr virus

Nasopharyngeal carcinoma

Protein kinase

Proliferation

微血管内皮细胞的分离、纯化、鉴定及基因转移的研究

苏 宁 严 航 李懿萍

(南京铁道医学院病理教研室 南京 210009)

血管内皮细胞位于血液和组织之间,除了 构成完整的血管内膜、维持血管内、外液体平衡 外,随着生物学研究的进展,尚发现它能分泌多 种生物活性物质,在凝血、炎症、修复等病理过

本文 1999 年 3 月 5 日收到,11 月 2 日接受。