

论著·临床研究 doi:10.3969/j.issn.1671-8348.2016.22.017

死亡相关蛋白激酶在急性白血病细胞中的表达及临床意义

应裴裴,杨明珍[△]

(安徽医科大学第一附属医院血液科,合肥 230032)

[摘要] 目的 探讨死亡相关蛋白激酶(DAPK)表达与急性白血病(AL)患者临床特征之间的关系。方法 应用半定量逆转录-聚合酶链反应(RT-PCR)法检测 DAPK mRNA 在 54 例 AL 患者(AL 组)及 18 例骨髓移植供者和健康体检者(对照组)骨髓细胞或外周血中的相对表达量。结果 AL 组 DAPK mRNA 表达量(0.1048 ± 0.0941)明显低于对照组(0.3567 ± 0.1061),差异有统计学意义($P < 0.01$)。急性淋巴细胞白血病(ALL)患者 DAPK mRNA 表达(0.0577 ± 0.0995)低于急性髓系白血病(AML)患者(0.11980 ± 0.08842),差异有统计学意义($P = 0.0037$)。DAPK mRNA 表达改变与患者 WBC 计数、纤维蛋白原呈正相关($P < 0.05$);与患者的性别、年龄、AML 亚型、初诊 AL 第一次诱导缓解治疗疗效等结果均无相关性($P > 0.05$)。结论 DAPK mRNA 表达在白血病细胞中显著降低。

[关键词] 骨髓细胞;急性白血病;死亡相关蛋白激酶;逆转录-聚合酶链反应

[中图分类号] R733.71

[文献标识码] A

[文章编号] 1671-8348(2016)22-3072-03

The expression and clinical significance of death-associated protein kinase in acute leukemia

Ying Peipei, Yang Mingzhen[△]

(Department of Hematology, First Affiliated Hospital of Anhui Medical University, Hefei, Anhui 230032, China)

[Abstract] Objective To detect expression of death-associated protein kinase (DAPK) in acute leukemia cells, explore the relationship between DAPK expression and clinical characteristics of patients with acute leukemia (AL). Methods The relative expression of DAPK mRNA in leukemic cells and normal bone marrow cells or peripheral blood was detected by semi quantitative RT-PCR method. Results The expression of DAPK mRNA in bone marrow or peripheral blood samples of 18 normal control group was 0.3567 ± 0.1061 , The expression of DAPK mRNA in bone marrow or peripheral blood samples of 54 patients with acute leukemia was 0.1048 ± 0.0941 , the experimental group was significantly lower than the control group, the difference was statistically significant ($P < 0.01$). In the experimental group, the relative expression of 13 ALL patients was 0.0577 ± 0.0995 , and the relative expression of in 41 patients with AML was 0.11980 ± 0.08842 , AML group was lower than that of ALL group ($P = 0.0037$). DAPK mRNA expression was positively correlated with the white blood cell count and fibrinogen content of the patients ($P < 0.05$); and had no correlation with sex, age, fusion gene, platelet count, LDH value, acute myeloid leukemia subtype, and first remission induction therapy in newly diagnosed acute leukemia patients ($P > 0.05$). Conclusion DAPK mRNA expression was significantly decreased in leukemia cells.

[Key words] bone marrow cells; acute leukemia; death-associated protein kinase; reverse transcriptase PCR

近年研究表明,急性白血病(AL)发生是遗传和表观遗传改变及环境因素相互作用的结果,特别是启动子区甲基化,导致肿瘤抑制基因及肿瘤相关基因表达沉默,在其发生、发展中发挥了重要作用。死亡相关蛋白激酶(DAPK)是一种与肿瘤凋亡、转移等密切相关的丝氨酸/苏氨酸激酶,可激活经典的 p53-半胱氨酸蛋白酶(caspase)途径及不依赖于 caspase 凋亡途径的多条肿瘤细胞凋亡通路,同时 DAPK 可被 Fas、γ-干扰素(INF-γ)、肿瘤坏死因子 β(TNF-β)、c-myc 等因子激活,很可能是多种信号诱导肿瘤细胞凋亡的汇合点^[1]。本研究采用半定量逆转录-聚合酶链反应(RT-PCR)法,对 AL 患者细胞中 DAPK mRNA 的表达水平进行了检测,观察其与 AL 各临床指标及该病发生、发展的关系。

1 资料与方法

1.1 一般资料 收集 2015 年 2~10 月安徽医科大学第一附属医院血液科的 54 例 AL 患者骨髓或外周血标本。其中初治 AL 38 例,复发 6 例,慢性粒细胞白血病急变 3 例,骨髓增生异常综合征急变 2 例,第一次诱导未缓解 5 例。初诊 AL 38 例,第一次诱导缓解时,放弃治疗 9 例,未缓解 9 例,缓解 18 例,死亡 2 例(1 例死于重症感染,1 例死于脑出血)。所有病例均经

临床、形态学、免疫学及组化染色确诊。对照组取自 18 例骨髓移植供者和健康体检者的骨髓或外周血单个核细胞。

1.2 试剂与仪器 淋巴细胞分离液, Trizol 试剂(美国 Invitrogen 公司), 引物(上海生工生物工程有限公司), PCR 仪(德国 Biometra 公司), Tanon 凝胶成像系统(上海 Tanon 公司), 分光光度计, 低温冷冻离心机。Takara Code No. RR055A PrimeScriptTM One Step RT-PCR Kit Ver. 2 购自日本 TaKaRa 公司。

1.3 方法

1.3.1 引物选择 PCR 引物序列参照文献[2]。DAPK 上游引物: 5'-GCC TGG AGA CGG AGA AGA T-3', 下游引物: 5'-AAC TCC CGT GGC TGG TAG A-3', 扩增产物长度为 170 bp; β-actin 上游引物: AGC GAG CAT CCC CCA AAG TT, 下游引物: GGG CAC GAA GGC TCA TCA TT, 扩增片段长度为 285 bp。由上海生工生物工程技术有限公司合成、纯化, 用无 RNA 酶灭菌双蒸水溶解为 20 μmol/L, -20 ℃ 保存以备用。

1.3.2 细胞总 RNA 提取 抽取对照组及 AL 组患者骨髓或外周血各 3 mL, 肝素抗凝, 经淋巴细胞 Ficoll 分离液分离单个

核细胞,取界面层单个核细胞 $100 \mu\text{L}$ 移入 1.5 mL EP 管内,加入 1 mL Trizol 保护液中充分混匀。按 TRizol 法提取 RNA,所提取总 RNA 用 DEPC 处理,双蒸水溶解后用紫外分光光度计测定纯度($OD_{260}/OD_{280} > 1.8$),同时进行 RNA 定量。

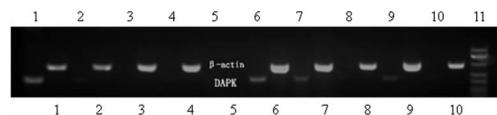
1.3.3 半定量 RT-PCR 总反应体系 $25 \mu\text{L}$,内含 prime script 1 step Enzyme Mix $1 \mu\text{L}$, 2×1 step Buffer $12.5 \mu\text{L}$,上游、下游引物 Primer($20 \mu\text{m}/\mu\text{L}$)各 $0.5 \mu\text{L}$ 。Template RNA/内参 RNA $0.5 \mu\text{L}(<0.5 \mu\text{L})$,RNase Free dH₂O up to $25 \mu\text{L}$ 。优化后最佳反应条件: 50°C 30 min, 94°C 预变性 2 min, 94°C 变性 30 s, 55°C 退火 30 s, 72°C 延伸 1 min,28 个循环。对照:(1)直接用每个样本总 RNA 进行 RT-PCR 反应;(2)不加引物进行反应;(3)不加 RNA 进行 RT-PCR 反应。

1.3.4 PCR 产物电泳结果判定 取扩增产物 $10 \mu\text{L}$,在 2% 琼脂糖凝胶(每 $50 \mu\text{L}$ 加 $5 \mu\text{L}$ GOLDview)上进行电泳, 80 V , 40 min 。紫外线投射仪下观察并照相。根据特异性条带的有无,分别记为阳性和阴性。以目的基因 DNA 扩增带密度与 β -actin 扩增片段密度比值为其 mRNA 表达水平的定量指标。

1.4 统计学处理 采用 SPSS16.0 统计软件包进行统计分析,数据以 $\bar{x} \pm s$ 表示,组间进行 *t* 检验,以 $P < 0.05$ 为差异有统计学意义。

2 结 果

2.1 DAPK mRNA 的表达 DAPK mRNA 在部分 AL 患者骨髓单个核细胞中的表达电泳图见图 1。AL 组 DAPK mRNA 表达水平明显低于对照组(0.1048 ± 0.0941 vs. 0.3567 ± 0.1061 , $P < 0.01$)。



1:对照组;2、3、4、6、7、8、9、10:AL 组;5:空白对照组;11:DNA mark 500。

图 1 DAPK mRNA 的表达电泳图

表 1 初诊 AL 患者骨髓单个核细胞中 DAPK mRNA 表达与临床特征 WBC 相关性($\bar{x} \pm s$)

临床特征	n	DAPK mRNA 表达量	P
初诊 AL WBC 计数			
$\geq 20 \times 10^9/\text{L}$	17	0.1365 ± 0.0937	<0.05
$< 20 \times 10^9/\text{L}$	21	0.0624 ± 0.0871	
初诊 ALL WBC 计数			
$\geq 20 \times 10^9/\text{L}$	4	0.0600 ± 0.0711	>0.05
$< 20 \times 10^9/\text{L}$	9	0.0566 ± 0.1137	
初诊 AML WBC 计数			
$\geq 20 \times 10^9/\text{L}$	13	0.1600 ± 0.0889	<0.01
$< 20 \times 10^9/\text{L}$	12	0.0660 ± 0.0658	

2.2 DAPK mRNA 表达与 AL 临床表现的关系 初诊 AL 患者中,WBC $\geq 20 \times 10^9/\text{L}$ 组 DAPK mRNA 表达高于 WBC $< 20 \times 10^9/\text{L}$ 组($P = 0.016$);初诊急性髓系白血病(AML)患者,WBC $\geq 20 \times 10^9/\text{L}$ 组 DAPK mRNA 表达高于 WBC $< 20 \times 10^9/\text{L}$ 组($P < 0.01$);初诊急性淋巴细胞白血病(ALL)患者,WBC $\geq 20 \times 10^9/\text{L}$ 组与 WBC $< 20 \times 10^9/\text{L}$ 组比较,差异无统计学意义($P > 0.05$),见表 1。AML 患者 DAPK mRNA 表达

高于 ALL 患者($P = 0.037$),纤维蛋白原(Fib)大于或等于 4 g/L 组高于小于 4 g/L 组($P = 0.031$),初诊 AL 患者中 WBC $\geq 100 \times 10^9/\text{L}$ 组高于 WBC $< 100 \times 10^9/\text{L}$ 组($P = 0.019$);与患者的性别、年龄、初诊诱导治疗疗效均无相关性($P > 0.05$),见表 2。对初诊 AML 25 例患者进行白血病分型,其中 M1 3 例,M2 13 例,M4 1 例,M5 8 例,DAPK mRNA 表达与 AML 亚型无相关性($P > 0.05$),因 M1、M4 例数过少未进行比较分析,见表 3。

表 2 AL 患者骨髓单个核细胞中 DAPK mRNA 表达与临床特征的相关性($\bar{x} \pm s$)

临床特征	n	DAPK mRNA 表达量	P
年龄(岁)			
≥ 60	15	0.10070 ± 0.08590	0.843
< 60	39	0.10640 ± 0.09813	
性别			
男	40	0.10470 ± 0.09890	0.993
女	14	0.10500 ± 0.10646	
初诊 AL WBC 计数			
$\geq 100 \times 10^9/\text{L}$	5	0.18800 ± 0.13480	0.019
$< 100 \times 10^9/\text{L}$	33	0.08150 ± 0.08330	
分型			
ALL	13	0.05770 ± 0.09951	0.037
AML	41	0.11980 ± 0.08842	
Fib(g/L)			
≥ 4	27	0.13220 ± 0.09411	0.031
< 4	27	0.07740 ± 0.08742	
初诊 AL 第一次诱导治疗			
缓解	18	0.09610 ± 0.11140	0.990
未缓解	9	0.09670 ± 0.08100	

表 3 初诊 AML 患者 DAPK mRNA 表达与其亚型的相关性($\bar{x} \pm s$)

类型	n	DAPK mRNA 表达量	P
M2 组	13	0.09000 ± 0.6200	0.150
非 M2 组	12	0.1425 ± 0.1101	
M5 组	8	0.1138 ± 0.7909	0.958
非 M5 组	17	0.1159 ± 0.9779	
M2 组	13	0.09000 ± 0.6200	0.452
M5 组	8	0.1138 ± 0.7909	

3 讨 论

凋亡受阻是人类肿瘤的重要特征之一,白血病是起源于造血干细胞的恶性克隆性疾病,其发生、发展与白血病细胞增殖失控、分化障碍、凋亡受阻密切相关。DAPK 是一种重要的凋亡前基因,定位于人类染色体 9q34.1,全长 4 293 bp,是一种钙离子调节的丝氨酸/苏氨酸蛋白激酶,通过去磷酸化激活来调控细胞凋亡;其家族至少有 5 个成员,在各种组织中广泛表达,参与外源性和内源性凋亡通路,启动诱导凋亡途径,是凋亡的正性调节因子之一^[3]。DAPK 的结构包括一个核心的激酶区、

钙离子/钙调蛋白结合区、锚蛋白重复序列区、P-环、细胞骨架结合区、死亡区和富含丝氨酸的尾部 7 个部分。核心激酶区位于钙离子/钙调蛋白结合区与 N-端之间,由 11 个丝/苏氨酸结构组成,还含有一个保守的赖氨酸残基,该残基与腺嘌呤核苷三磷酸(ATP)的结合有关,若发生突变(K42W 或 K42A)会引起凋亡作用的消失^[4-6]。

研究结果表明,DAPK 基因在正常组织中均有表达,而在一些人类肿瘤细胞株和原发性恶性肿瘤如 B 细胞、T 细胞来源的恶性肿瘤、鼻咽癌、卵巢癌/子宫癌、鳞状细胞癌、肺癌、结直肠癌等组织中 DAPK 的表达异常低下或缺失^[6-13],而且其表达缺失也与其 CpG 岛的甲基化改变密切相关,提示与癌症的发生、发展有着密切的联系。本研究显示,DAPK 基因在白血病细胞中的表达明显低于健康人单个核细胞,差异有统计学意义($P < 0.01$),与上述结论一致,进一步证实 DAPK 基因是潜在的白血病抑制基因。

通过分析 DAPK 表达与 AL 临床特征之间的关系发现,ALL 组 DAPK mRNA 表达量低于 AML 组,差异有统计学意义($P < 0.05$),提示 DAPK 表达缺失在 ALL 中可能较 AML 有更高潜在促进白血病细胞发生、发展的风险,其具体作用机制尚有待进一步研究。相关分析显示,DAPK 表达与初诊 AL WBC 计数呈正相关,但均明显低于对照组。AL 的发生与白血病细胞增殖失控、分化障碍、凋亡受阻密切相关,可能在 $WBC \geq 20 \times 10^9 / L$ 患者发病过程中白血病细胞增殖失控起主要作用。进一步研究发现,初诊 ALL 中 DAPK 表达与 WBC 计数无相关性,而初诊 AML 中 DAPK 表达与 WBC 计数依然呈正相关性,有研究报道 DAPK 主要表达在较成熟细胞^[14],可能髓系 $WBC \geq 20 \times 10^9 / L$ 患者较髓系 $WBC < 20 \times 10^9 / L$ 患者白血病细胞发育成熟些,细胞越原始,DAPK 相对表达越低。DAPK 导致 AML 发生是否存在其他机制,尚需大量研究证实。因时间原因仅对初诊 AL 患者第一次诱导治疗疗效进行分析,未进行长期动态随访,生存率与 DAPK mRNA 表达是否相关,尚需大量研究证实。肿瘤的转移过程与黏附紧密相关。血浆 Fib 是一种糖蛋白,由肝细胞合成和分泌,其主要生理功能是作为凝血因子 I 直接参与体内凝血过程,同时其与细胞黏附、伸展移动、增殖和分化密切相关。有研究显示^[15],Fib 及其降解产物在患癌时增高,可增强血小板对癌细胞的黏附,从而利于癌细胞的转移,故 Fib 水平升高往往预示着肿瘤有转移的倾向。本研究发现,DAPK mRNA 表达改变与患者 Fib 呈正相关,在白血病患者中高水平表达 DAPK mRNA 可能预示有高度侵袭和转移倾向。血液的高凝状态与恶性肿瘤的发生、发展及复发转移有着密切的关系,恶性肿瘤患者的血液多存在明显的高凝状态^[16]。提示在白血病患者中 DAPK mRNA 表达较高者血液多存在明显的高凝状态。本研究发现 AL 细胞中 DAPK mRNA 表达量明显低于对照组,表明 DAPK 表达缺失可能是 AL 发生、发展重要机制之一,而在高水平表达 DAPK mRNA AL 患者中,Fib 明显增高,可能在该类患者发病机制中 Fib 高表达占有重要作用。本研究因患者就诊时间干扰,实验样本量不足,受时间实验条件等客观因素限制,未能进行大样本实验,其结果有待于进一步验证。

肿瘤细胞中的一些抑癌基因高度甲基化可导致基因转录失活^[17],牛一蒙等^[18]通过 RT-PCR 检测到 AL 患者中 DAPK 启动子区甲基化与其 mRNA 的异常表达有关,目前广泛认为 DAPK 在肿瘤组织中降低是由于其启动子区 CpG 岛区发生异常甲基化。本研究结果也证实了 DAPK 在 AL 细胞尤其 ALL 中异常低表达。研究 DAPK 分子作用机制及其参与肿瘤发

生、发展的信号传导过程,探求阻断其信号传导或抑制其作用的方法,可能为未来肿瘤的治疗提供新的视野。

参考文献

- [1] Cohen O,Inbal B,Kissil JL,et al.DAP-kinase participates inTNF-alpha-and Fas-induced apoptosis and its function requires the death domain[J].J Cell Biol,1999,146(2):141-148.
- [2] Raval A,Tanner SM,Byrd VC,et al.Dounregulation of death associated protein kinase 1 (DAPK1) in chronic lymphocytic leukemoa[J].Cells,2007,129(5):879-890.
- [3] Kogel D,Prehn JH,Scheidtmann KH.The DAP kinase family of pro-apoptotic;novel players in the apoptotic game [J].Bioessays,2001,23(4):352-358.
- [4] Zhao XL,Meng ZY,Qiao YH,et al.Promoter methylation of DAPK gene in cervical carcinoma[J].Ai Zheng,2008,27(10):919-923.
- [5] Yanagawa N,Osakabe M,Hayashi M,et al.Detection of HPV-DNA, p53 alterations, and methylation in penile squamous cell carcinoma in Japanese men[J].Pathol Int,2008,58(5):477-482.
- [6] Kissil JL,Feinstein E,Cohen O,et al.DAP-kinase loss of expression in various carcinoma and B-cell lymphoma cell Lines:possible implications for role as tumor suppressor gene[J].Oncogene,1997,15(5):403-407.
- [7] Aggerholm A,Hokland P.DAP-kinase CpG island methylation in acute myeloid leukemia:methodology versus biology? [J].Blood,2000,95(30):2997-2999.
- [8] Nakatsuka S,Takakuwa T,Tomita Y,et al.Hypermethylation of death-associated protein(DAP)kinase CpG island is frequent not only in B-cell hut also in T-and natural killer(NK)/T-cell malignancies[J].Cancer Sci,2003,94(1):87-91.
- [9] Wong TS,Chang HW,Tang KC,et al.High frequency of promoter hypermethylation of the death-associated protein-kinase gene in nasopharyngeal carcinoma and its detection in the peripheral blood of patients[J].Clin Cancer Res,2002,8(5):433-437.
- [10] Bai T,Tanaka T,Yukawa K,et al.Reduced expression of death-associated protein kinase in human uterine and ovarian carcinoma cells[J].Oncol Rep,2004,11(7):661-665.
- [11] Ogi K,Toyota M,Ohe-Toyota M,et al.Aberrant methylation of multipie genes and clinicopathological features in oral squamous cell carcinoma[J].Clin Cancer Res,2002,8(32):3164-3171.
- [12] Toyooka S,Toyooka KO,Miyajima K,et al.Epigenetic down-regulation of death-associated protein kinase in lung cancers [J].Clin Cancer Res,2003,9 (30): 3034-3041.
- [13] Satoh A,Toyota M,Itoh F,et al.DNA methylation and histone deacetylation associated with silencing DAP-kinase gene expression in colorectal and gastric cancers[J].Br J Cancer,2002,86(20):1817-1823.(下转第 3077 页)

的活性,减少其在腺肌症中的表达,进而减少新生血管,减少其转移和侵袭作为治疗的切入点,已经成为目前探索腺肌症分子治疗的热点。Zhong 等^[12]报道强氧化剂不利于 HIF-1 α 在低氧细胞的表达及其 DNA 结合活性。本研究中发现,通过高浓度氧改变腺肌症细胞的乏氧状态,细胞中 HIF-1 α 蛋白的表达明显下降,且随着时间的延长,HIF-1 α 持续下降趋势,与前述研究结果相符。HIF-1 α 是氧感受家族中的管家转录因子,在常氧下极不稳定,可经泛素蛋白酶解通路迅速被降解,而缺氧则抑制其降解,使 HIF-1 α 表达增强,并通过激活一系列靶基因的转录,使细胞获得对组织低氧和营养物质供应减少的适应能力,维持细胞的生存与增殖^[13]。本研究将腺肌症细胞持续高浓度氧刺激,一方面利用氧自由基对细胞本身的损害减少 HIF-1 α 的表达,另一方面使持续高浓度氧状态降低 HIF-1 α 的稳定性,使其降解。而高浓度氧降低 HIF-1 α 表达最主要的机制,是利用持续高浓度氧提高腺肌症细胞生长环境的氧分压,使乏氧细胞转变为富氧细胞,减少低浓度氧环境对细胞的刺激,降低 HIF-1 α 的表达,相应降低 HIF-1 α 转录的一系列因子,减少腺肌症细胞的生长^[14]。

综上所述,高浓度氧可损伤腺肌症细胞,并抑制其生长,通过减少细胞中 HIF-1 α 的表达,可能对病灶中新生血管的生成产生抑制。通过高浓度氧来抑制腺肌症病灶的生长和侵袭,在国内外的研究中尚处于新兴阶段,但已经有一些基础实验证明了这条途径的可能性。本研究从细胞水平进一步证明了高浓度氧对腺肌症病灶的抑制,为临床研究中,探索腺肌症非手术治疗提供新的思路。尤其针对育龄期腺肌症患者保留生育力的治疗研究提供了理论基础。

参考文献

- [1] Taran F, Stewart E, Brucker S. Adenomyosis: epidemiology, risk factors, clinical phenotype and surgical and interventional alternatives to hysterectomy [J]. Geburtshilfe Frauenheilkd, 2013, 73(9): 924-931.
- [2] 张颖,段华. 子宫内膜-肌层交界区的生理功能与相关疾病[J]. 华妇产科杂志,2009,44(11):876-878.
- [3] Zhou S, Yi T, Liu R, et al. Proteomics identification of annexin A2 as a key mediator in the metastasis and proangiogenesis of endometrial cells in human adenomyosis[J]. Mol Cell Proteomics, 2012, 11(7): 715-720.
- [4] Goteri G, Lucarini G, Montik N, et al. Expression of vascular endothelial growth factor (VEGF), hypoxia inducible factor-1alpha (HIF-1alpha), and microvessel density in endometrial tissue in women with adenomyosis [J]. Int J Gynecol Pathol, 2009, 28(2): 157-163.
- [5] Ahn G, Seita J, Hong B, et al. Transcriptional activation of hypoxia-inducible factor-1 (HIF-1) in myeloid cells promotes angiogenesis through VEGF and S100A8[J]. Proc Natl Acad Sci U S A, 2014, 111(7): 2698-2703.
- [6] Wang J, Jiang C, Alattar M, et al. Oxidative injury induced by cadmium sulfide nanoparticles in A549 cells and rat lungs[J]. Inhal Toxicol, 2015, 25(5): 1-10.
- [7] Holley AK, Dhar SK, Xu Y, et al. Manganese superoxide dismutase: beyond life and death [J]. Amino Acids, 2012, 42(1): 139-158.
- [8] Yasmeen H, Hasnain S. In vitro antioxidant effect of Camellia sinensis on human cell cultures[J]. Pak J Pharm Sci, 2015, 28(5): 1573-1581.
- [9] Huang T, Chen Y, Chou T, et al. Oestrogen-induced angiogenesis promotes adenomyosis by activating the Slug-VEGF axis in endometrial epithelial cells[J]. J Cell Mol Med, 2014, 18(7): 1358-1371.
- [10] Riddell J, Maier P, Sass S, et al. Peroxiredoxin 1 stimulates endothelial cell expression of VEGF via TLR4 dependent activation of HIF-1 α [J]. PLoS One, 2012, 7(11): e50394.
- [11] Cammarata PR, Neelam S, Brooks MM. Inhibition of hypoxia inducible factor-1 α downregulates the expression of epithelial to mesenchymal transition early marker proteins without undermining cell survival in hypoxic lens epithelial cells[J]. Mol Vis, 2015, 9(1): 1024-1035.
- [12] Zhong H, Marzo AM, Laughner E, et al. Overexpression of hypoxia-inducible factor-1alpha in common human cancers and their metastases [J]. Cancer Res, 1999, 59(6): 5830-5835.
- [13] Feast A, Martinian L, Liu J, et al. Investigation of hypoxia-inducible factor-1 α in hippocampal sclerosis: A postmortem study[J]. Epilepsia, 2012, 53(8): 1349-1359.
- [14] Sun L, Marti HH, Veltkamp R. Hyperbaric oxygen reduces tissue hypoxia and hypoxia-inducible factor-1 alpha expression in focal cerebral ischemia[J]. Stroke, 2008, 39(3): 1000-1006.

(收稿日期:2016-03-26 修回日期:2016-05-14)

(上接第 3074 页)

- [14] 吴红红,曹晖,王亚哲,等. CD7 阳性急性髓系白血病骨髓干/祖细胞 5 个基因表达的研究[J]. 中国实验血液学杂志,2009,17(2):298-303.
- [15] 朱明霞,彭佳,倪飞,等. 恶性淋巴瘤患者血浆纤维蛋白原水平与功能测定的临床意义研究[J]. 血栓与止血学,2010,16(5):210-212.
- [16] Voland C, Serre CM, Delmas P. Platelet-osteosarcoma cell interaction is mediated through a specific fibrinogen-binding sequence located within the N-terminal domain of thrombospondin[J]. J Bone Miner Res, 2000, 15(4): 361-

368.

- [17] Giuseppe L, Luciana T, Maria Teresa V, et al. DNA methylation and demethylating drugs in myelodysplastic syndromes and secondary leukemias[J]. Haematologica, 2002, 87(12): 1324-1341.
- [18] 牛一蒙,王萍萍,王玥,等. 急性白血病死亡相关蛋白激酶基因表达及启动子区甲基化状态研究[J]. 中国实验血液学杂志,2014,22(1):111-112.

(收稿日期:2016-03-27 修回日期:2016-05-15)