troscopy for assessment of apoptosis in cervical carcinomas[J]. BMC Cancer, 2007, 7:11.

- [24] 聂苗苗. 宫颈癌的磁共振波谱及扩散加权成像研究[D]. 厦门:厦门大学,2014.
- [25] De Silva SS, Payne GS, Morgan VA, et al. Epithelial and stromal metabolite changes in the transition from cervical

•综 述• doi:10.3969/j.issn.1671-8348.2015.34.041

intraepithelial neoplasia to cervical cancer; an in vivo 1H magnetic resonance spectroscopic imaging study with ex vivo correlation[J]. Eur Radiol, 2009, 19(8); 2041-2048.

(收稿日期:2015-05-08 修回日期:2015-07-03)

EMP2 基因与肿瘤*

肖浪潮 综述,黄守国△审校 (中南大学湘雅医学院附属海口医院妇产科,海口 570208)

[关键词] 肿瘤;EMP2;抗 EMP2 抗体

[中图分类号] R714

[文献标识码] A

[文章编号] 1671-8348(2015)34-4860-03

EMP2 是 GAS-3/PMP22(peripheral myelin protein 22)又称为肿瘤相关膜蛋白(tumor-associated membrane protein, TMP)基因家族成员之一,最初在 1995 年由 Taylor 等和 EPM3 首次同时报告出来,其家族成员具有多重生物学功能,已发现在不同肿瘤中发挥着促进或者抑制作用,现就 EMP2 的分子结构、生物学功能及其与肿瘤的生物学行为关系综述如下。

1 EMP2 的分子结构

EMP2 分子量为 19 KD,人类 EMP2 基因定位于 16 号染色体(16 p13.2),该区段 DNA 全长 52.3 Kb,含 4 个外显子,编码含 167 个氨基酸的蛋白质。1995 年 Taylor 等发现人类EMP2 基因的 cDNA 文库,全长 520 个碱基对,EMP2 的 cDNA 序列显示包含一个长度为 501 个碱基对的以 ATG 为起始密码子及 TAG 为终止密码子的开放阅读框。Fu等[1]通过研究证实,EMP2 蛋白主要在肺泡上皮细胞、眼色素上皮、子宫内膜、阴道和输卵管上皮细胞中表达,而在肠道、胰腺、肝脏、脾脏和肾脏中则未见表达。

2 EPM2 的功能

- 2.1 调节细胞的迁移 作为与四旋蛋白和连接蛋白形成缝隙连接中重要的 4 次跨膜蛋白结构元件,EMP2 可与许多类型细胞表面分子结合,在选择受体从细胞内到细胞膜的有效转运中不可或缺,由此而影响细胞的黏附和迁移。已知细胞黏附、迁移是肿瘤细胞形成和侵袭级联的关键步骤,如在子宫内膜癌中,EMP2 可直接与整合素 $\alpha v \beta 3$ 和黏着斑激酶 FAK 结合,促进整合素介导的 FAK-Src 磷酸化,并有助于他们在脂质筏中内定位,从而促进细胞迁移和侵袭[2]。 其次,EMP2 能选择性的调节 caveolin-1、caveolin-2 的表达,从而参与 caveolae 调节的膜泡运输和信号传导过程[3]。
- 2.2 促进细胞死亡 特定的靶向四连体蛋白可以诱导细胞内信号转导级联导致细胞凋亡、抑制细胞生长、抗体依赖性细胞毒作用(ADCC)、补体介导的细胞毒作用以及活化抗肿瘤免疫反应^[1]。研究发现,EMP2的表达能增加成纤维细胞系

(NIH3T3)对细胞毒性 T淋巴细胞(CTL)毒素的易感性,并能促进细胞表面的 MHCl表达来增加 CTL 引起的细胞死亡。此外,胞外的 ATP 和胞膜上的配体门控离子通道型嘌呤受体(P2X7)的结合能够开启胞膜上的阳离子传递通道,且能导致细胞膜发泡。Wilson等研究发现,EMP2 和 P2X7 受体的羧基端有着相互作用,从而诱导细胞膜发泡,且可能通过调节 P2X7 受体的活化从而引起信号的持续传导,如含半胱氨酸的天冬氨酸蛋白水解酶(caspase)依赖的细胞凋亡通路。

- 2.3 调节血管生成 血管内皮生长因子能特异性地作用于血管内皮细胞,诱导血管生成,在血管发生和血管形成过程中起重要作用^[5]。EMP2调节血管生成主要通过调节血管内皮生长因子水平、抑制 FAK 和 Src 活化来降低 VEGF 的表达及改变血管内皮细胞迁移 3 个过程来完成。研究表明,EMP2通过促进 FAK 和 Src 的活化诱导血管内皮生长因子表达,从而调节肿瘤新生血管生成;在缺氧条件下,EMP2通过上调 HIF-1α 依赖途径促进 VEGF 的表达,从而导致毛细血管样管形成。相反地,EMP2的低表达则与 HIF-1α 和 VEGF 的低表达相关,继而导致血管形成不良^[6-7]。
- 2.4 其他 研究认为, EMP2 蛋白是囊胚植入子宫内膜时不可或缺的一种蛋白质, 其机制可能为植入期 EMP2 调控 ανβ3整合素的表面运输参与子宫内膜和胚泡相互作用有关^[8]。此外, EMP2 能够调节机体被感染沙眼衣原体的能力, 其表达水平与鼠型沙眼衣原体菌株 MoPn 的感染能力成正比^[9]。EMP2 还可以增加 FAK 的聚集和活化能力, 从而实现对视网膜色素上皮细胞 ARPE-19 的胶原凝胶收缩的调节^[10]。另外, 动脉粥样硬化的进展被认为是一种与多种促炎细胞因子(如IL-1)相关的慢性炎症性疾病有关。最近的研究表明 EMP2 还有助于调节 P2X7 受体依赖的 THP1 单核细胞释放 IL-1β, 进而促进动脉粥样硬化的进展^[11]。

3 EMP2 与肿瘤

目前,针对 EMP2 在肿瘤中的研究报道相对不多,它在不同的肿瘤中扮演的角色并不一致。EMP2 在 B 细胞淋巴瘤、鼻

△ 通讯作者,Tel:13698983596;E-mail:shouguohuang@126.com。

^{*} 基金项目:海南省自然科学基金资助项目(2012-SRZ-08-11)。

作者简介:肖浪潮(1990-),在读硕士,主要从事妇科肿瘤方面的研究。

咽癌、尿路上皮癌中表达下调或缺失,表明 EMP2 作为一个抑癌基因在上述肿瘤的形成和进展中发挥作用;而 EMP2 作为癌基因在许多肿瘤中表达上调,如胆囊腺瘤、胶质母细胞瘤、乳腺癌、子宫内膜癌,卵巢癌等,上调 EMP2 的表达与肿瘤的进展、侵袭密切相关。

- 3.1 B细胞淋巴瘤 Jonathan 等通过抑制性削减杂交(suppression subtractive hybridization, SSH)方法筛选与 B细胞淋巴瘤致瘤性相关的基因时在 DAC 细胞系(小鼠脾淋巴细胞自体产生)和 MV 细胞系(DAC 子代)中发现 EMP2 基因,在 MV细胞系中稳定转染 EMP2 基因可以明显抑制肿瘤形成。实验还证明在压力条件下,过表达 EMP2 的细胞更易出现细胞死亡。从这些结果中不难推断,EMP2 在 B细胞淋巴瘤的形成中充当抑癌基因的角色。
- 3.2 鼻咽癌 应用免疫组织化学法[12]分别检测 124 例无远处转移的鼻咽癌及其周围非肿瘤癌旁组织中 EMP2 的表达,细胞中染色区域主要定位于细胞质或细胞核,其中,癌旁组织中有 71 例呈强阳性表达,而肿瘤组织中 63 例呈现特异性的,EMP2 染色 (肿瘤细胞大于 5%),62 例弱染色或不染色。EMP2 的表达缺失与原发肿瘤的原发灶、有无淋巴结转移及肿瘤分期显著相关,说明其在预防鼻咽癌的进展和侵袭上发挥着潜在的作用,EMP2 有望成为判断鼻咽癌预后的生物标志物。基于 EMP2 蛋白抑制鼻咽癌进展的作用机制尚不明确,需进一步研究。
- 3.3 尿路上皮癌 研究发现,体外异黄酮能够激活 EMP2 在RT4(I级尿路上皮细胞)细胞系的高达 3.5 倍的表达,同时EMP2表达于相对高分化的尿路上皮癌细胞,EMP2 的过表达可抑制癌灶的形成及在体外的独立生长。此外,EMP2 过表达可减少有免疫缺陷小鼠的致瘤性[13]。由此推测,EMP2 是尿路上皮癌发生、进展的一个肿瘤抑制基因,可能成为尿路上皮癌的一个候选预后靶基因。
- 3.4 胆囊癌 胆囊癌是最常见的胆道系统恶性肿瘤,尽管已 知胆囊结石和慢性胆囊炎是其发生的高危因素,对其病因作者 仍知之甚少,因此,造成对其早期的诊断较为困难,且其恶性程 度较高,预后较差[14]。最近 Li 等[15] 研究发现, EMP2 蛋白在 正常的胆囊上皮中不表达,而在胆囊腺瘤中呈现不均一的阳性 表达。然而,从腺瘤到腺癌的进展过程中,EMP2表达水平逐 渐下降,且在低临床分期阶段的高分化胆囊癌显著表达,在高 临床分期阶段的低分化胆囊癌中则表达较弱或者不表达。另 外还发现低表达 EMP2 蛋白与肿瘤患者的性别、恶性程度、有 无侵犯血管、周围神经及高 ki-67 标记指数密切相关。由此可 见,EMP2可能作为癌基因促进胆囊腺瘤的形成,而 EMP2的 低表达或者表达缺失可能是通过影响其与特定膜蛋白的相互 作用,亦或是影响下游信号转导通路,从而促进肿瘤的进展, EMP2 在胆囊癌的发生和进展中的作用机制有待进一步阐明。 总之,EMP2 与胆囊癌的不良预后有关,可将其作为胆囊癌恶 性转变的一个潜在分子标志物。
- 3.5 胶质母细胞瘤 迄今为止,关于 EMP2 在中枢神经系统中的作用鲜有报道。研究发现,与正常脑组织对比,EMP2 mRNA 高表达于胶质母细胞瘤,EMP2 mRNA 的高表达可作为预测胶质母细胞瘤早期预后的独立指标;其次,EMP2 蛋白在正常脑组织中低表达或者不表达,而在大于 95%的胶质母细胞瘤中高度表达。另外,向胶质母细胞瘤小鼠异种移植模型

中注射抗 EMP2 IgG1 和抗 EMP2 抗体后发现其可抑制体内及体外胶质母细胞肿瘤的生长,减少小鼠异种移植模型中肿瘤负荷^[16-17]。对于胶质母细胞瘤患者,目前的化学治疗、手术治疗及靶向疗法并不能显著增加其生存率^[18],而 EMP2 在胶质母细胞瘤的发生、进展中发挥着作用,将 EMP2 作为胶质母细胞瘤潜在的治疗靶标,可一定程度上延长其生存时间及改善预后。

- 3.6 乳腺癌 已有研究证实 EMP2 mRNA 在乳腺肿瘤组织 中表达上调,且在 ER/PR/ErbB2 均阴性即三阴性乳腺癌中亦 如此[19-20]。EMP2蛋白主要表达于乳腺癌细胞的细胞膜和 (或)细胞质中,而在正常的乳腺导管上皮中则未见有表达,且 从正常-浸润性乳癌-乳癌伴随淋巴结转移的标本中 EMP2 的 表达依次递增。在人的异种移植小鼠模型中,用靶向 EMP2 IgG1 治疗表达 EMP2 的恶性肿瘤细胞时可促进细胞的死亡及 减少肿瘤的总负荷,其中细胞的死亡包括通过 EMP2 IgG1 抗 体直接诱导及抗体依赖细胞介导的 ADCC。研究发现,在乳腺 癌中,EMP2的表达与FAK和Src的活化相关,它们都能促进 体外肿瘤细胞的侵袭,用 EMP2 IgG1 抗体治疗则可减少 Src 的磷酸化作用[21]。此外,已有研究证实 EMP2 高度表达于肿 瘤干细胞,新的数据表明,EMP2 可通过上调 HIF-1α、CD44 和 乙醛脱氢酶(ALDH)的表达来提高肿瘤细胞的转移潜力。而 EMP2 IgG1 则可降低 HIF-1α 及 CD44 的表达及 ALDH 的活 性,最终导致肿瘤生长缓慢及血管形成受阻。靶向 EMP2 IgG1 治疗乳腺癌可显著降低肿瘤负荷及改善转移性乳腺癌的 生存率[22]。由此可见,靶向 EMP2 IgG1 可能通过多方面因素 来影响乳腺癌的进展和转移,其明确的分子生物学机制仍值得 进一步研究。
- 3.7 卵巢癌 公共数据库中的评估显示, EMP2 在浆液性卵巢肿瘤中高表达,且在分化程度不同的肿瘤中均如此。研究发现,与非恶性的卵巢上皮相比, EMP2 在 129 例卵巢癌患者中的过表达率高达 70%以上;使用体外完全人重组双价抗EMP2 抗体于卵巢癌异种移植小鼠模型中,结果表明双价抗EMP2 抗体显著抑制肿瘤生长和诱导细胞死亡[23]。由此可见, EMP2 可以作为大多数卵巢癌治疗的一个可行的潜在靶点。
- 3.8 子宫内膜癌 目前,针对 EMP2 与子宫内膜癌关系的研 究报道相对较多。子宫内膜中 EMP2 的表达是激素依赖性 的:EMP2 在增殖期的子宫内膜中低水平表达,而在分泌期的 子宫内膜中表达水平增加。在子宫内膜癌中,EMP2 阳性肿瘤 相对于 EMP2 阴性的肿瘤有着明显的子宫肌层侵袭性,且临 床分期高,术后易复发,持续发病以及预后差。另外,在子宫内 膜癌中,EMP2 是独立于雌激素受体与孕激素受体的生物标志 物,且对于不适应当前激素治疗或化学治疗患者,它是惟一的 预后生物标志物[24]。Habeeb 等[25] 对不同生理周期的 207 例 女性患者通过子宫内膜取样活检制作的子宫内膜芯片进行免 疫组织化学和蛋白印记分析,EMP2的表达水平从内膜增生-不典型增生-癌变呈现逐步上升。在癌前病变阶段分析 EMP2 的表达,发现此阶段 EMP2 高表达的患者进展为子宫内膜癌 的风险相对较高,提示 EMP2 是子宫内膜癌的早期预后标志 物。Gordon等[7] 发现,在子宫内膜癌异体移植模型中,人 EMP2 IgG 可显著抑制肿瘤的生长,减少肿瘤负荷,改善其生 存率。EMP2 有望成为子宫内膜癌治疗的潜在分子靶向药物。

此外,用 64Cu-标记的有机多齿配体(DOTA)缀合的抗 EMP2 微抗体 KS83(64Cu-DOTA-KS83)扫描人 EMP2 阳性的子宫内膜癌异种移植体可有效成像^[2],据此可以进一步改进抗 EMP2 微抗体片段,为 EMP2 阳性肿瘤定位成像和治疗开辟新的思路。

参考文献

- [1] Fu M, Brewer S, Olafsen T, et al. Positron emission tomography imaging of endometrial cancer using engineered anti-EMP2 antibody fragments [J]. Mol Imaging Biol, 2013,15(1):68-78.
- [2] Fu MY, Rao R, Sudhakar D, et al. Epithelial membrane protein-2 promotes endometrial tumor formation through activation of FAK and Src[J]. PLoS One, 2011, 6(5): e19945.
- [3] Forbes A, Wadehra M, Mareninov S, et al. The tetraspan protein EMP2 regulates expression of caveolin-1[J]. J Biol Chem, 2007, 282(36): 26542-26551.
- [4] Caplan MJ, Kamsteeg EJ, Duffield A. Tetraspan proteins: regulators of renal structure and function[J]. Curr Opin Nephrol Hypertens, 2007, 16(4):353-358.
- [5] Vempati P, Popel AS, Mac Gabhann F. Extracellular regulation of VEGF: Isoforms, proteolysis, and vascular patterning[J]. Cytokine Growth Factor Rev, 2014, 25(1):1-19.
- [6] Morales SA, Telander DG, Leon D, et al. Epithelial membrane protein 2 controls VEGF expression in ARPE-19 cells[J]. Invest Ophthalmol Vis Sci, 2013, 54(3): 2367-2372.
- [7] Gordon LK, Kiyohara M, Fu M, et al. EMP2 regulates angiogenesis in endometrial cancer cells through induction of VEGF[J]. Oncogene, 2013, 32(46):5369-5376.
- [8] Wadehra M, Forbes A, Pushkarna N, et al. Epithelial membrane protein-2 regulates surface expression of alpha v beta 3 integrin in the endometrium[J]. Dev Biol, 2005, 287(2): 336-345.
- [9] Shimazaki K, Chan AM, Moniz RJ, et al. Blockade of epithelial membrane protein 2 (EMP2) abrogates infection of chlamydia muridarum murine genital infection model[J]. FEMS Immunol Med Microbiol, 2009, 55(2):240-249.
- [10] Morales SA, Telander D, Notterpek L, et al. Rewiring integrin-mediated signaling and cellular response with the peripheral myelin protein 22 and epithelial membrane protein 2 components of the tetraspan web[J]. Invest Ophthalmol Vis Sci, 2011, 52(8):5465-5472.
- [11] Daigneault M, Angyal A, Hadadi E, et al. 208 A novel role for the GAS3/PMP22 family member EMP2 in the regulation of inflammation[J]. Heart, 2013, 99 (suppl 2): A114-A115.
- [12] Chen YH, Wu LC, Wu WR, et al. Loss of epithelial membrane protein-2 expression confers an independent prognosticator in nasopharyngeal carcinoma; a cohort study

- [J]. BMJ Open, 2012, 2(2): e000900.
- [13] Wang YW, Li WM, Wu WJ, et al. Epithelial membrane protein 2 is a prognostic indictor for patients with urothelial carcinoma of the upper urinary tract[J]. Am J Pathol, 2013, 183(3):709-719.
- [14] Du Q, Jiang L, Wang X, et al. Tumor necrosis factor-α promotes the lymphangiogenesis of gallbladder carcinoma through nuclear factor-κB-mediated upregulation of vascular endothelial growth factor-C[J]. Cancer Sci, 2014, 105(10):1261-1271.
- [15] Li CF, Chen LT, Lin CY, et al. Loss of epithelial membrane protein-2 expression confers an independent prognosticator in gallbladder carcinoma[J]. Biomarkers Genomic Med, 2013, 5(1-2):31-38.
- [16] Qin Y, Fu MY, Takahashi M, et al. Epithelial membrane protein-2 (EMP2) activates Src protein and is a novel therapeutic target for glioblastoma [J]. J Biol Chem, 2014,289(20):13974-13985.
- [17] Fu M,Goodglick L,Gordon LK,et al. Therapeutic targeting of glioblastoma multiforme using anti-EMP2 antibodies[J]. Cancer Res,2011,71(suppl 8):3624-3625.
- [18] Buonerba C, Di Lorenzo G, Marinelli AA, et al. A comprehensive outlook on intracerebral therapy of malignant gliomas[J]. Crit Rev Oncol Hematol, 2011, 80(1):54-68.
- [19] Obermayr E, Sanchez-Cabo F, Tea MK, et al. Assessment of a six gene panel for the molecular detection of circulating tumor cells in the blood of female cancer patients[J]. BMC Cancer, 2010, 10:666.
- [20] Christgen M, Geffers R, Kreipe H, et al. IPH-926 lobular breast cancer cells are triple-negative but their microarray profile uncovers a luminal subtype[J]. Cancer Sci, 2013, 104(12):1726-1730.
- [21] Fu MY, Maresh EL, Helguera GF, et al. Rationale and preclinical efficacy of a novel anti-EMP2 antibody for the treatment of invasive breast cancer[J]. Mol Cancer Ther, 2014,13(4):902-915.
- [22] Wadehra M, Kiyohara M, Ashki N. Therapeutic targeting of EMP2 reduces breast cancer stem cells [J]. Cancer Res, 2013, 73 (suppl 8): 240-248.
- [23] Fu M, Maresh EL, Soslow RA, et al. Epithelial membrane protein-2 is a novel therapeutic target in ovarian cancer [J]. Clin Cancer Res, 2010, 16(15): 3954-3963.
- [24] Wadehra M, Natarajan S, Seligson DB, et al. Expression of epithelial membrane protein-2 is associated with endometrial adenocarcinoma of unfavorable outcome[J]. Cancer, 2006, 107(1):90-98.
- [25] Habeeb O, Goodglick L, Soslow RA, et al. Epithelial membrane protein-2 expression is an early predictor of endometrial cancer development [J]. Modern Pathol, 2010, 23 (1): 244A-245A.