子宫内膜息肉和子宫内膜癌组织中雌激素受体 β 甲基化与 Survivin、 Ki-67 的表达研究及临床意义

姚 微,花敏慧,黄 华,仲建新*

(南通大学附属医院妇产科,江苏 南通 226001)

[摘 要] 目的:检测正常子宫内膜、子宫内膜息肉及子宫内膜癌中雌激素受体 β(estrogen receptor β, ERβ)基因启动子区 CpG 岛甲基化状态,及以上组织中 Survivin、Ki-67 的表达,探讨其中 ERβ 启动子甲基化与 Survivin、Ki-67 表达的关系,分析其中的联系,探讨子宫内膜息肉组织的增生和细胞凋亡机制。方法:运用甲基化特异性 PCR(MSP)检测 40 例正常子宫内膜、40 例子宫内膜息肉组织及 26 例子宫内膜癌组织 ERβ 甲基化情况,同时采用免疫组化 ELIVISON™ 二步法检测以上组织中 Survivin、Ki-67 基因蛋白的表达。结果:正常子宫内膜及子宫内膜息肉组织中 ERβ 基因甲基化较子宫内膜癌组织中 ERβ 基因甲基化显著降低 (P < 0.05)。正常子宫内膜组织中 Survivin 表达较子宫内膜息肉组织与子宫内膜癌组织的 Survivin 蛋白表达显著降低 (P < 0.05)。正常子宫内膜息肉中 Ki67 表达较子宫内膜癌组织中明显降低(P < 0.05)。子宫内膜息肉及子宫内膜癌组织中 Burvivin 及 Ki67 阳性表达与 ERβ 基因启动子甲基化均呈正相关。结论: ERβ 基因甲基化是子宫内膜息肉发生的影响因素之一,子宫内膜组织中 ERβ 基因甲基化可能与子宫内膜息肉的产生、细胞增殖、复发和进一步发展及预后密切相关。

[关键词] 子宫内膜息肉;雌激素受体β;DNA甲基化;CpG岛;甲基化特异性PCR;Survivin 蛋白 Ki-67 蛋白

[中图分类号] R737.33

[文献标志码] B

[文章编号] 1007-4368(2014)12-1744-04

doi:10.7655/NYDXBNS20141237

近年来,随着妇科宫腔镜和阴道超声技术的发 展,子宫内膜息肉(endometrialpolyp,EP)已成为临 床常见妇科疾患。在全球妇女人群中 EP 的患病率 约为 25.0%, 其恶变率为 1.0%~1.6%, 绝经后妇女 的发病率较育龄妇女高,为35.0%,其恶变及癌前 病变率亦高达 10%[1]。EP 是异常子宫出血的常见 原因,也是导致不孕的原因之一,发病原因尚不清 楚,目前多数学者认为与内分泌紊乱有关。故难以 根治且易于复发。目前,关于 EP 的病因主要有两 种学说:一种为炎症刺激学说;另一种为激素刺激 学说。EP与雌激素受体(ER)表达、变异及沉默的 关系有待进一步研究。有研究表明, DNA 甲基化与 大多数肿瘤的发生相关,抑癌基因启动子 CpG 岛 的高甲基化可引起抑癌基因表达沉默,细胞出现无 节制生长,导致肿瘤的发生 [2]。本研究通过检测 EP、正常子宫内膜及子宫内膜癌组织中 ER 基因甲 基化和 Suvivin 蛋白, Ki-67 蛋白的表达结合临床资 料,探讨EP的发病机制,为EP治疗及预防复发提 供理论依据。

[基金项目] 南通大学附属医院科研项目资助(TDFY0937) *通信作者(Corresponding author), E-mail; ntzjx1965@126.com

1 材料和方法

1.1 材料

南通大学附属医院 2009 年 6 月~2011 年 1 月 行子宫切除和诊刮的正常子宫内膜、在宫腔镜直视 下取内膜息肉新鲜组织标本和因子宫内膜癌手术 标本,一部分用液氮收集-70℃低温保存,另一部分 标本置福尔马林固定,石蜡包埋,HE 染色组织病理 学检查。包括 40 例正常子宫内膜组织,40 例 EP 组 织和 26 例子宫内膜癌组织。病理组织学分型:EP 患者 40 例,子宫内膜癌患者中内膜样腺癌 20 例, 浆液性乳头状腺癌 3 例,腺鳞癌 2 例,透明细胞癌 1 例。所选病例近 3 个月均无使用激素史。

1.2 方法

1.2.1 免疫组化

所用一抗及 ELIVISON 试剂盒 (PV-9000)和 DAB 酶底物显色试剂盒 (北京中杉金桥生物技术有限公司)。标本均用甲醛固定,常规石蜡包埋切片。免疫组织化学采用 EliVision 二步法,柠檬酸盐缓冲液高温高压抗原修复、DAB 显色,用阳性备用切片作阳性对照,用 PBS 代替一抗作阴性对照。镜下观察 Suvivin 及 Ki67 以细胞核出现棕黄色或棕

色颗粒的细胞为阳性细胞。每张切片随机选择 10 个高倍视野,每个视野随机观察 100 个细胞,计算 其中阳性细胞比例。阳性细胞比例≤20% 为(-), 20%~ 50%为 (+),50%~75% 为 (++),≥75% 为 $(+++)_{\circ}$

1.2.2 DNA 提取及亚硫酸氢盐修饰转化

EZ DNA 甲基化试剂盒 (Direct Catalog No D5020)为北京天漠科技开发有限公司产品。取低 温保存组织标本,室温融化,经蛋白酶 K 消化,50℃ 孵育 20 min。再直接进行亚硫酸氢盐转化:①98℃ 8 min; ②64℃ 3.5 h; ③4℃ 18~20 h。DNA 经亚硫酸 氢盐修饰后,CpG岛中的非甲基化胞嘧啶(C)转变 为尿嘧啶 (U), 经 PCR 扩增后转变为胸腺嘧啶 (T); 而 CpG 岛中的甲基化胞嘧啶(C)仍保留为胞 嘧啶。CpG 岛以外序列中的胞嘧啶(C)均转变为尿 嘧啶(U),经 PCR 扩增后均为胸腺嘧啶(T)。洗脱 DNA:按照试剂盒上的操作步骤洗脱 DNA。

1.2.3 聚合酶链反应扩增 ERβ 基因

ERβ 基因启动子序列号为 AF191544。各个引 物序列详见表 1。均由上海生物工程公司合成。非 甲基化引物 U、甲基化引物 M 分别扩增经修饰后 的非甲基化和甲基化启动子区,目标基因片段分别 长 165 bp 和 163 bp。所用试剂如下: PCR 试剂盒 (型号:Zymo Tap PreMix,批次 E2003,北京天漠科 技开发有限公司)。PCR 扩增仪(C1000,BIO-RAD 公司,美国),离心机(CT15RE,HITACHI公司,日

本), 紫外凝胶分析系统 (ChemiDoc™XRS+,BIO-RAD公司,美国)。25 µl 的反应体系含:Zymo Tap PreMix12.5 μl、水 8.5 μl、上游引物和下游引物各 1 μl、 DNA 模板 2 μl。反应条件: 预变性 95℃ 10 min, 35 个 循环 (变性 95℃ 1 min, 退火 54℃ 40 s,72℃ 1 min), 72℃ 7 min 延伸,4℃保存。PCR 产物经 1×琼脂糖凝 胶电泳,溴化乙啶(EB)染色,紫外凝胶分析系统观 察拍照。

1.3 统计学方法

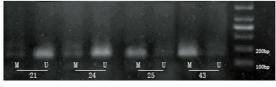
采用 SPSS13.0 统计软件包进行统计分析。组间 阳性率差异的分析采用 x² 检验,相关性检验采用定 性资料相关分析,以 α=0.05 为显著性检验标准。

2 结 果

2.1 ERB 基因启动子甲基化情况

EP 组织 ERβ 基因启动子甲基化率 25.0%(10/ 40 例),正常子宫内膜甲基化率 10.0%(4/40 例),子 宫内膜癌组织中 ERβ 基因启动子甲基化率 69.23% (18/26 例)。正常子宫内膜组织、EP组织及子宫内 膜癌组织中 ERβ 基因启动子甲基化结果(图 1):正 常子宫内膜组织较子宫内膜癌组织中的 ERβ 基因 启动子甲基化明显降低(χ^2 =24.87,P < 0.05),EP 组 织较子宫内膜癌组织的 ERβ 基因启动子甲基化率 明显降低(χ^2 =12.62,P < 0.05),EP 组织与正常内膜 组织中的 ERβ 基因启动子甲基化率差异无统计学 意义($\chi^2=2.62, P>0.05$,表 2)。

表 1 ERβ 基因启动子甲基化及非甲基化引物 引物 起始 大小(bp) 温度(℃) GC 含量(%) 引物序列(5'→3') 上游甲基化引物 1 406 25 58.99 TTGTTATTTTAGGGTTCGAGGTTAC 64.00 下游甲基化引物 1 571 23 59.46 ACCAATCTAAAAACCACACTTCG 65.22 24 上游非甲基化引物 1 409 55.40 66.67 TTATTTTAGGGTTTGAGGTTATGT 下游非甲基化引物 24 AACCAATCTAAAAACCACACTTCA 1 572 59.01 62.50



M:甲基化;U:非甲基化;21:正常子宫内膜;24、25:EP;43:子 宫内膜癌。

图 1 正常子宫内膜、EP 及子宫内膜癌 ERβ 启动子甲基化

2.2 Survivin 蛋白的表达

正常子宫内膜中 Survivin 阳性率为 25.0%(10/ 40), EP组织为45.0%(18/40); 子宫内膜癌73.0%(19/ 26)。子宫内膜息肉中 Survivin 表达与正常子宫内膜

中差异无统计学意义($\chi^2=3.51, P>0.05$),子宫内膜癌 组织中 Survivin 表达较正常子宫内膜中明显增高 $(\chi^2=14.78, P < 0.01)$, EP 组织中 Survivin 表达较子宫 内膜癌组织中降低 (χ^2 =5.04,P< 0.05,表 2,图 2)。

2.3 Ki-67 蛋白的表达

正常子宫内膜中 Ki-67 阳性率为 2.5%(1/40), EP 组织为 12.5%(5/40),子宫内膜癌为 46.2%(12/ 26)。正常子宫内膜中 Ki-67 表达较 EP 中差异无统 计学意义(χ^2 =2.88,P > 0.05),较子宫内膜癌组织中 明显降低(χ^2 =28.72,P < 0.01),EP 较子宫内膜癌组 织中明显降低 (χ^2 =17.46,P< 0.01,表 2,图 2)。

组织	ERβ			Survivin			Ki67		
	甲基化	非甲基化	甲基化率(%)	阳性例数	阴性例数	阳性率(%)	阳性例数	阴性例数	阳性率(%)
正常子宫内膜	4	36	10.0	10	30	25.0	1	39	2.5
子宫内膜息肉	10	30	25.0	18	22	45.0	5	35	12.5
子宫内膜癌	18	8	69.2*	19	7	73.0 * *#	12	14	46.2**#

表 2 不同子宫内膜组织中 ERβ 基因启动子甲基化及 Survivin、Ki67 蛋白的表达

与正常子宫内膜比较,*P < 0.05,**P < 0.01;与子宫内膜息肉比较,*P < 0.05,**P < 0.01。

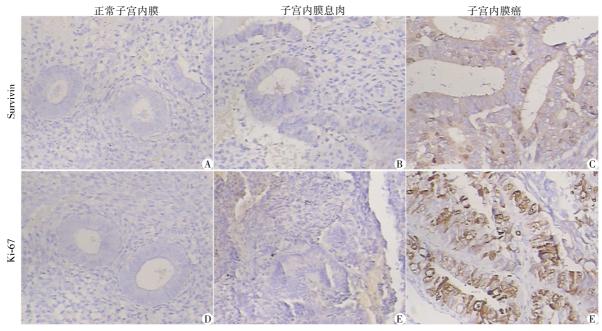


图 2 免疫组化检测 Survivin 和 Ki-67 在各组中的表达情况

2.4 Survivin 及 Ki67 表达与 ERβ 基因启动子甲基 化的关系

EP 组织中 Survivin 阳性表达与 ERβ 基因启动子甲基化呈正相关(r = 0.406, P < 0.05),子宫内膜息肉组织中 Ki-67 阳性表达与 ERβ 基因启动子甲基化呈正相关(r = 0.404, P < 0.05)。子宫内膜癌组织中 Survivin 阳性表达与 ERβ 基因启动子甲基化呈正相关(r = 0.639, P < 0.005),子宫内膜癌组织中 Ki-67 阳性表达与 ERβ 基因启动子甲基化呈正相关(r = 0.35。P < 0.05)。

3 讨论

本研究中 EP 与肥胖,高血压和糖尿病关系不大,但肥胖、糖尿病、少产属子宫内膜癌的高危因素早已得到证实。EP 的发生发展及复发可能与某些癌基因和抑癌基因表达或缺失有关。

Survivin 是最强的肿瘤凋亡抑制因子之一,在许多癌组织中高表达,可抑制半胱天冬酶(caspase)和 P53 等诱导的细胞凋亡^[3]。Survivin 通过抑制内膜腺细胞的凋亡机制、促进其异常增殖导致子宫内膜

息肉发生甚至恶性转化而导致内膜癌的发生。本研究检测该蛋白的表达,得出子宫内膜癌组织、子宫内膜息肉组织、正常子宫内膜中 Survivin 表达逐渐降低。Survivin 在多数实体瘤中表达增加,而正常组织中几乎不表达,并且与化疗抵抗、肿瘤复发和肿瘤患者生存期有关,使其为有潜在价值的肿瘤标志^[4]。近来有研究表明,Survivin 阳性表达与雌、孕激素受体呈正相关^[5]。本研究通过分析得出子宫内膜息肉及子宫内膜癌组织中 Survivin 阳性表达与 ERβ 基因启动子甲基化呈正相关,故 ERβ 基因启动子甲基化与肿瘤细胞凋亡抑制密切相关,从而与肿瘤细胞增殖有关。目前,Survivin 分子靶向治疗的 I/II 期临床试验在多种肿瘤中进行,安全性较好,但疗效甚弱,联合治疗疗效及分子机制需进一步研究^[67]。

Ki-67 是一种在细胞 G1、S、M、G2 期均会出现的核抗原,表达的高低反映细胞增殖的程度^[9]。在子宫内膜周期中,Ki-67 的表达高峰在增生期,是测量子宫内膜增生的标记。有研究发现,ER 能调节与细胞分裂有关的基因,影响细胞的凋亡、分裂与增殖,从而对肿瘤细胞的增殖、代谢与分化进行调控,最

终影响肿瘤的生物学行为。Crow 等^[9]提出子宫内膜异常增生与体内长期雌激素刺激有关,雌激素的作用可增加 ER、孕激素受体(PR)的数量,使蛋白合成增加。近年来在对育龄女性的研究中发现,并非 ER、孕激素受体(PR)都参与了子宫内膜息肉的形成,ER 在其中起着更为重要的作用。增殖活性的检测对于疾病的发生、发展及选择适当的治疗措施意义重大。本研究发现,与正常内膜组比较,Ki-67 阳性细胞率在内膜癌组明显增高(P < 0.05),表明有更多的内膜细胞进入细胞周期,从而使内膜出现异常增生;而息肉组未有明显增高(P > 0.05),表明息肉细胞增生并不活跃。

另外本研究还检测了正常子宫内膜及子宫内 膜息肉、子宫内膜癌中 ERβ 基因启动子区 CpG 岛 甲基化状态,分析基因甲基化与细胞增殖因子之间 的内在联系。DNA 甲基化作为表观遗传学的一种 调控机制是最早被人们发现的,它与肿瘤的发生有 着密切关系。ER 基因的启动子区和外显子 1 区富 含 CpG 岛, CpG 岛的甲基化则会抑制基因转录,导 致其失表达。本研究得出 EP 组织较子宫内膜癌组 织的 ERβ 基因启动子甲基化率显著降低。而 EP组 织与正常子宫内膜组织中的 ERB 基因启动子甲基 化率无显著差异。影响细胞增殖的因素很多,ER的 表达与细胞增殖之间的相关性已在正常及恶性转 化子宫内膜中得到证实。EP中 ERβ 表达缺失与 ERβ 基因启动子甲基化有关。本研究结果显示, EP 及子宫内膜癌组织中 Survivin 阳性表达与 ERβ 基 因启动子甲基化呈正相关,EP 及子宫内膜癌组织 中 Ki-67 阳性表达与 ERβ 基因启动子甲基化亦呈 正相关,即表明 ERβ 基因启动子甲基化与细胞凋 亡抑制因子表达正相关,亦与细胞增殖呈正相关。

[参考文献]

- [1] Yildizhan B, Yildizhan R, Ozkesici B, et al. Transvaginal ultrasonography and saline infusion sonohysterography for the detection terine bleeding [J]. Int Med Res, 2008, 36(6):1205-1213
- Paulsen M, Ferguson-Smith AC. DNA methylation in genomic imprinting, development, and diseas [J]. J Pathol, 2001, 195 (1):97-110
- [3] Nasar A, Sexton D, Cotsonis G, et al. Survivin expression in breast carcinoma; corelation with apoptosis and prognosis [J]. Appl Immunohistochem Mol Morphol, 2008, 16(3):221
- [4] 丁 莉, 顾海燕, 陈玲英, 等. 米非司酮对子宫肌瘤及子宫肌层组织 Caspase-3 与 Survivin 表达的影响[J],中国妇幼保健, 2012, 27(3): 346-347
- [5] 张 旭,杨越波,李小毛,等. Survivin、ER、PR 在子宫内膜癌组织中的表达及相关性分析[J]. 实用医学杂志,2011,27(10):1788-1792
- [6] Giaccone G, Zatloukal P, Roubec J, et al. Multicenter phase II trialof YM155, a small-molecule suppressor of survivin, in patients withadvanced, refractory, non-small-cell lung cancer[J]. J Clin Oncol, 2009, 27(27):4481–4486
- [7] Satoh T, Okamoto I, Miyazaki M, et al. Phase I study of YM155, anovel survivin suppressant, in patients with advanced solid tumors [J]. Clin Cancer Res, 2009, 15 (11):3872-3880
- [8] 李艳东,郑建云,刘 冰. E-cadherin、p16 及 Ki67 在 宫颈上皮内瘤变诊断中的应用[J]. 山西医科大学学 报,2011,42(11):44-45
- [9] 郭伟男,孙丽敏,郑小霞,等. ER、PR 和 GLUT-1 在子宫内膜息肉中的表达及意义 [J]. 河北医药,2012,34 (11);1632-1633

[收稿日期] 2014-03-23