

DOI: 10.3872/j.issn.1007-385x.2019.06.010

· 临床研究 ·

青岛地区汉族人群中 lncRNA H19 的多态性与胃癌和 EBV 相关胃癌易感性的关系

卫美蓉¹, 王笑峰², 罗兵²(1. 西京学院医学院 基础医学教研室, 陕西 西安 710123; 2. 青岛大学医学院 基础医学院 微生物学教研室, 山东 青岛 266021)

[摘要] **目的:** 探讨青岛地区汉族人群 lncRNA H19 单核苷酸多态性(SNP)与胃癌和 EBV 相关胃癌(EBVaGC)易感性的关系。**方法:** 收集青岛地区汉族人群 2015 年 1 月至 2018 年 10 月青岛大学附属医院经病理科确诊为胃癌的新鲜组织或陈旧的石蜡包埋胃癌组织病理标本共 225 例, 为胃癌组; 依据原位杂交法对 EBV 编码的小分子非多聚腺苷酸(EBER1)转录检测结果再将胃癌组分为 2 亚组: EBVaGC 组 70 例, EBVnGC 组 155 例; 同时选择青岛大学附属医院门诊健康体检者 200 例为对照组。提取 EBVaGC、EBVnGC 组织及健康人群外周血标本的 DNA, 根据 HaploView 软件常规设置原则 (MAF>0.05; $r^2>0.8$) 筛选出 rs217727、rs2735971、rs2839698 和 rs3741216 四个 H19 的 TagSNPs。利用 Taq-Man MGB 等位基因分型试剂盒对各 SNP 位点基因进行基因分型, 并进行基因多态性检测。**结果:** 所取标本的 H19 SNPs 均符合 Hardy-Weinberg 平衡。与对照组比较, 胃癌组 H19 rs217727 位点 TT 基因型的发病风险显著增加 ($\chi^2=9.073$, $P=0.003$, $OR=1.999$, 95% $CI=1.271\sim 3.143$), 等位基因 T 的分布也明显增高 ($\chi^2=13.475$, $P=0.001$, $OR=1.661$, 95% $CI=1.266\sim 2.180$); H19 rs2839698 位点 TC、CC 基因型人群可显著增加胃癌的发病风险 ($\chi^2=9.407$, $P=0.002$; $\chi^2=6.517$, $P=0.011$), 携带 C 等位基因人群罹患胃癌的风险明显增加 ($\chi^2=6.163$, $P=0.013$, $OR=1.417$, 95% $CI=1.076\sim 1.867$; $\chi^2=9.542$, $P=0.02$, $OR=2.070$, 95% $CI=1.298\sim 3.302$)。但胃癌组 H19 rs2735971 和 rs3741216 位点基因多态性与对照组比较差异不明显 (均 $P>0.05$); EBVaGC 和 EBVnGC 组中 H19 的 4 个位点基因多态性分布差异均无统计学意义 (均 $P>0.05$)。**结论:** H19 rs217727、rs2839698 基因多态性可能与胃癌发病风险有关, 携带 TT 基因型 C 等位基因和人群胃癌的发病风险明显升高; H19 SNP 的多态性与 EBVaGC 的发病风险无明显相关。

[关键词] 胃癌; 长链非编码 RNA; H19; EB 病毒; 单核苷酸多态性; 易感性

[中图分类号] R735.2 **[文献标识码]** A **[文章编号]** 1007-385X(2019)06-0676-07

Association between lncRNA H19 polymorphisms and susceptibility to gastric carcinoma and EBV-associated gastric carcinoma in Han population in Qingdao

WEI Meirong¹, WANG Xiaofeng², LUO Bing² (1. Department of Basic Medicine, Medical College of XiJing University, Xi'an 710123, Shaanxi, China; 2. Department of Microbiology, Medical College of Qingdao University, Qingdao 266021, Shandong, China)

[Abstract] Objective: To evaluate the potential associations between the single nucleotide polymorphisms (SNPs) of lncRNA H19 genes and the susceptibility to gastric cancer (GC), especially to EBV-associated gastric cancer (EBVaGC) in Han population in Qingdao. **Methods:** 225 cases of pathologically confirmed fresh gastric cancer tissues or paraffin embedded gastric cancer tissues during January 2015 and October 2018 were collected from Affiliated Hospital of Qingdao University, as GC group; in the meanwhile, 200 healthy people underwent physical examination at Outpatient were collected as control. The 225 cases of cancer tissues were assigned into two groups according to the transcription result of EBV-encoded small molecule non-polyadenylation (EBER 1) by In situ hybridization: EBVaGC group (70 cases) and EBVnGC group (155 cases). DNA was extracted from the tissues of two groups and peripheral blood of healthy participants. According to the general setting of HaploView software (MAF>0.05, $r^2>0.8$), four TagSNPs (rs217727, rs2735971, rs2839698 and rs3741216) of H19 were screened. Genotyping of each SNP locus was carried out by using Taq-Man MGB allele typing kit, and the gene polymorphisms were examined. **Results:** H19 SNPs of collected tissue samples were in accordance with the Hardy-Weinberg equilibrium. Compared with control group, patients carrying TT genotype of H19 rs217727 loci had significantly increased

[基金项目] 国家自然科学基金资助项目 (No.30970157); 山东省自然科学基金资助项目 (No.ZR2011CM016)。Project supported by National Natural Science Foundation of China (No.30970157), and the Natural Science Foundation of Shandong Province (No.ZR2011CM016)

[作者简介] 卫美蓉 (1984-), 女, 硕士, 主要从事肿瘤致病机制的研究, E-mail: weimeirong163@163.com

[通信作者] 罗兵 (LUO Bing, corresponding author), 博士, 教授, 博士生导师, 主要从事肿瘤致病机制的研究, E-mail: luobing212@163.com

susceptibility to gastric cancer ($\chi^2=9.073$, $P=0.003$, $OR=1.999$, 95% $CI=1.271-3.143$), so did the T allele ($\chi^2=13.475$, $P=0.001$, $OR=1.661$, 95% $CI=1.266-2.180$). In contrast, patients carrying TC and CC genotype of rs2839698 loci had significantly increased susceptibility to gastric cancer ($\chi^2=9.407$, $P=0.002$; $\chi^2=6.517$, $P=0.011$), and patients carrying C allele had obviously increased susceptibility to GC ($\chi^2=6.163$, $P=0.013$, $OR=1.417$, 95% $CI=1.076-1.867$; $\chi^2=9.542$, $P=0.02$, $OR=2.070$, 95% $CI=1.298-3.302$). As for the rs2735971 and rs3741216, there was no significant difference between the GC group and the control group (all $P>0.05$). The distribution of 4 H19 SNPs showed no statistical difference in both EBVaGC group and EBVnGC group (all $P>0.05$). **Conclusion:** There was an association between H19 gene polymorphism (rs217727 and rs2839698) and gastric carcinoma; patients carrying the TT genotype of rs217727 and C allele of rs2839698 may increase the risk of gastric carcinoma. No significant association was observed between H19 SNP polymorphism and risk of EBVaGC.

[Key words] gastric carcinoma; long non-coding RNA; H19; EBV; single nucleotide polymorphism(SNP); susceptibility

[Chin J Cancer Biother, 2019, 26(6): 676-682. DOI: 10.3872/j.issn.1007-385X.2019.06.010]

胃癌在中国恶性肿瘤死因中居第3位,其病死率为消化系统肿瘤之首^[1]。多因素、多步骤参与是导致胃癌发病过程极其复杂的主要原因。长链非编码RNA(long non-coding RNA, lncRNA)的失调涉足人类多种疾病,也越来越成为人们关注的热点^[2-4]。研究^[5-7]显示,lncRNA H19在多种肿瘤中高表达,且在众多恶性肿瘤的发生发展中发挥重要作用。H19单核苷酸多态性(single nucleotide polymorphism, SNP)可致其表达和功能发生变化,继而导致肿瘤易感性和预后发生变化^[8],然而其对胃癌的易感性的影响尚未见报道。近年有关EBV相关胃癌(EBV-associated gastric carcinoma, EBVaGC)致病机制中EBV所发挥的作用,关注较多的是EBV通过诱导CpG岛的异常甲基化或通过干扰miRNA实现调控宿主细胞蛋白质编码基因的异常表达^[9-11]。目前EBV作用于lncRNA的相关研究报道甚少。本研究检测EBVaGC、EBVnGC(EBV-negative gastric carcinoma)两组胃癌组织中H19 SNP,为进一步澄清该SNP与EBVaGC的关系,同时为深入阐明EBV感染参与H19 SNP及胃癌的先天性免疫机制的作用提供新思路。

1 材料与方法

1.1 研究对象

收集2015年1月至2018年10月青岛大学附属医院经病理科确诊为胃癌的新鲜组织或陈旧的石蜡包埋胃癌组织病理标本共225例,为胃癌组。依据原位杂交法对EBV编码的小分子非多聚腺苷酸(EBER1)转录的情况实施检测,依据监测结果将胃癌组分为2亚组,EBVaGC组70例、EBVnGC组155例。2组病例在年龄、性别、病理特征、胃癌分期等方面相匹配,并提取其DNA。对照组:选择青岛大学附属医院门诊健康体检者200例,经空腹采集抗凝血5 ml,并分离其外周血单个核细胞,并提取其DNA。参与研究的所有病例均属于汉族人群,籍贯为青岛地区。

1.2 主要试剂和仪器

QIAamp DNA FFPE 试剂盒(德国Hilden Qiagen公司),等位基因分型采用TaqMan MGB分型试剂盒(美国ABI公司),7900HT高通量荧光定量PCR仪(Applied Biosystems公司)。

1.3 H19 SNP的筛选

根据“HapMap计划”中北京汉族人群(CHB)数据库中对人类染色体11p15.5区域提供的数据信息,并利用4.2版Haploview (Cambridge, MA, USA)软件对数据进行分析。考虑入选SNP位点的预测功能,同时连锁不平衡设置为 $r^2>0.8$,且最小等位基因的频率(MAF) $>5\%$,最终筛选出H19的4个SNPs,分别为rs217727、rs2735971、rs2839698和rs3741216。

1.4 组织细胞DNA提取及基因多态性检测

所有标本的DNA提取方法按照QIAamp DNA FFPE试剂盒说明书进行。基因分型选择纯度和完整性较好的DNA,最终选定TaqMan MGB等位基因分型试剂盒于PCR仪上进行qPCR检测。利用SDS软件(2.4版本)对最终结果进行分析。所有标本基因分型由2位研究人员以独立双盲的方式完成,且每板均设对照组。最终随机选取10%的样本进行重复检测,以确保结果的准确性。H19 SNP基因分型的引物及探针序列见表1。

1.5 统计学处理

应用SPSS18.0统计学软件,各位点基因多态性与EBVaGC和EBVnGC罹患率的关系用 P 值、 OR 值及95% CI 来描述,采用Hardy-Weinberg平衡检验H19 SNP位点于分布情况,对H19 SNP在各组的基因型、等位基因频率等分布差异采用 χ^2 检验。以 $P<0.05$ 或 $P<0.01$ 表示差异有统计学意义。

2 结果

2.1 Hardy-Weinberg平衡检验2组标本的群体代表性

H19的4个SNPs位点在对照组和胃癌组中的分布情况均采用Hardy-Weinberg平衡进行检验,结果均

为 $P>0.05$, 表明本研究所选胃癌病例及健康对照标本均具有群体代表性。见表2。

表1 H19 SNP 编码基因的引物序列及探针序列
Tab.1 Primer sequence and probe sequence of H19 SNP coding gene

Gene	Primer sequence(5'-3')	Probe sequence
rs217727	F: CAAAGAGACAGAAGGATGAAAAAGAA	T: FAM-TCAACCGTCCGCCG-MGB
	R: CGGCGACTCCATCTTCATG	C:FAM-TCAACCGTCCACCGC-MGB
rs2735971	F: CACCTCCGATTCCACA ACTACA	T: FAM-CCAATTCTGTGCCATC-MGB
	R: GAGGCTTCCCCTCAGTCTCA	C: FAM-CAATTCCGTGCCATC-MGB
rs2839698	F: CATCGTCCCCAGCTGATGTC	T: FAM-CTGGGCGCCTACT-MGB
	R: GGAGTGATGACGGGTGGAG	C: FAM-CCTGGGCACCTAC-MGB
rs3741216	F: GCCTCCACGACTCTGTTTC	T: FAM-CCCTTCTGAATTTTAT-MGB
	R: CACA ACTCA ACCAGTGCAAA	A: HEX-CCCTTCTGAATTTAAT-MGB

表2 H19 SNP 在胃癌组和对照组中的分布情况HW 检验结果
Tab. 2 HW test for the distribution of H19 SNP in gastric cancer and the control group

Genotype	GC group (n=225)		χ^2	P	Control group (n=200)		χ^2	P
	Actual value	Expected value			Actual value	Expected value		
rs217727								
CC	88.00	68.02	1.11	0.5	63.00	36.13	4.56	0.10
TC	72.00	111.38			44.00	97.75		
TT	65.00	45.56			93.00	66.13		
rs2735971								
CC	60.00	44.76	1.05	0.5	48.00	31.21	5.82	0.06
TC	81.00	110.99			62.00	95.59		
TT	84.00	68.81			90.00	73.21		
rs3741216								
AA	79.00	68.81	2.30	0.25	70.00	59.41	2.52	0.25
AT	91.00	110.99			78.00	99.19		
TT	55.00	44.76			52.00	41.41		
rs2839698								
CC	90.00	68.34	5.12	0.06	88.00	80.47	4.89	0.10
TC	68.00	111.32			78.00	92.71		
TT	67.00	45.34			34.00	26.65		

2.2 胃癌组 H19 rs217727 位点各基因型、等位基因频率明显提高

基因多态性检测结果(表3)显示,与对照组比较, H19 rs217727 位点在胃癌组基因型为 TT 的携带者人群的胃癌的发病风险显著增加($\chi^2=9.073, P=0.003, OR=1.999, 95\% CI=1.271\sim 3.143$), 等位基因 T 在胃癌组的分布也明显高于对照组($\chi^2=13.475, P=0.001, OR=1.661, 95\% CI=1.266\sim 2.180$)。但胃癌组 H19 rs2735971 位点基因多态性(基因型、等位基因频率及携带等位基因频率)与对照组比较差异不明显($P>0.05$)。

2.3 EBVaGC 和 EBVnGC 组 H19 rs217727、rs2735971

位点基因多态性比较无明显差异

EBVaGC 和 EBVnGC 组中 H19 rs217727、rs2735971 位点基因多态性(基因型、等位基因频率及携带等位基因频率)检测结果(表4)显示,差异均无统计学意义($P>0.05$)。

2.4 胃癌组 H19 rs2839698 位点各基因型、等位基因频率明显提高

基因多态性检测结果(表5)显示,与对照组比较,胃癌组中 H19 rs2839698 位点在基因型、等位基因分布频率均有统计学差异($P<0.05$)。与对照组比较,胃癌组携带 TC、CC 基因型人群可显著增加胃癌的发病风险($\chi^2=9.407, P=0.002; \chi^2=6.517, P=0.011$); 表明

胃癌的风险基因可能是 C 等位基因, 携带 C 等位基因人群罹患胃癌的风险明显增加($\chi^2=6.163, P=0.013, OR=1.417, 95\% CI=1.076\sim 1.867; \chi^2=9.542, P=0.02, OR=2.070, 95\% CI=1.298\sim 3.302$)。但胃癌组 H19

rs3741216 位点基因多态性(基因型、等位基因频率及携带等位基因频率)与对照组比较差异无统计学意义($P>0.05$)。

表3 胃癌组与对照组 H19 rs217727、rs2735971 基因多态性的比较
Tab.3 Comparison of H19 rs217727 and rs2735971 gene polymorphisms between GC and control group

H19 SNP	Genotype Allele	GC (n=225)	Control (n=200)	χ^2	P	OR(95%CI)
rs217727	CC	88(39.1)	63(31.5)	-	-	1
	TC	72(32.0)	44(22.0)	0.393	0.531	0.854(0.520-1.401)
	TT	65(28.9)	93(46.5)	9.073	0.003	1.999(1.271-3.143)
	C	248(55.1)	170(42.5)	-	-	1
	T	202(44.9)	230(57.5)	13.475	<0.001	1.661(1.266-2.180)
	TC+ CC	160(71.1)	107(53.5)	14.061	<0.001	0.467(0.313-0.698)
	TC+ TT	137(60.9)	137(68.5)	2.678	0.102	1.397(0.935-2.086)
rs2735971	TT	84(37.3)	90(45.0)	-	-	1
	TC	81(36.0)	62(31.0)	2.202	0.138	0.714(0.458-1.115)
	CC	60(26.7)	48(24.0)	1.413	0.235	0.747(0.416-1.209)
	T	249(55.3)	242(60.5)	-	-	1
	C	201(44.7)	158(39.5)	2.317	0.128	0.809(0.615-1.063)
	TC+ CC	141(62.7)	110(55.0)	2.574	0.109	0.728(0.494-1.073)
	TC+ TT	165(73.3)	152(76.0)	0.397	0.529	1.152(0.742-1.786)

表4 EBVaGC 组与 EBVnGC 组 H19 rs217727、rs2735971 基因多态性的比较
Tab. 4 Comparison of H19 rs217727 and rs2735971 gene polymorphisms between EBVaGC and EBVnGC group

H19 SNP	Genotype Allele	EBVaGC (n=70)	EBVnGC (n=155)	χ^2	P	OR(95%CI)
rs217727	TT	23(32.9)	65(41.9)	-	-	1
	TC	25(35.7)	47(30.3)	1.390	0.238	0.665(0.337-1.312)
	CC	22(31.4)	43(27.7)	1.070	0.301	0.692(0.343-1.393)
	C	71(50.7)	177(57.1)	-	-	1
	T	69(49.3)	133(42.9)	1.588	0.208	0.773(0.518-1.154)
	TC+ CC	48(68.6)	112(72.3)	0.319	0.572	1.194(0.645-2.208)
	TC+ TT	47(67.1)	90(58.1)	1.669	0.196	0.678(0.375-1.225)
rs2735971	TT	30(42.9)	54(34.8)	-	-	1
	TC	19(27.1)	62(40.0)	2.968	0.085	1.813(0.918-3.581)
	CC	21(30.0)	39(25.2)	0.008	0.930	1.032(0.516-2.064)
	T	79(56.4)	170(54.8)	-	-	1
	C	61(43.6)	140(45.2)	0.099	0.753	1.067(0.713-1.594)
	TC+ CC	40(57.1)	101(65.2)	1.325	0.250	1.403(0.788-2.499)
	TC+ TT	49(70.0)	116(74.8)	0.577	0.447	1.275(0.681-2.386)

2.5 EBVaGC 和 EBVnGC 组 H19 rs2839698、rs3741216 位点基因多态性比较无明显差异
基因多态性检测结果(表 6)显示, EBVaGC 和

EBVnGC 组中 H19 rs2839698、rs3741216 位点基因多态性(基因型、等位基因频率及携带等位基因频率)的差异无统计学意义($P>0.05$)。

表5 胃癌组与对照组 H19 rs2839698、rs3741216 基因多态性的比较

Tab. 5 Comparison of H19 rs2839698 and rs3741216 gene polymorphisms between GC and control group

H19 SNP	Genotype Allele	GC (n=225)	Control (n=200)	χ^2	P	OR (95% CI)
rs2839698	TT	67(29.8)	34(17.0)	-	-	1
	TC	68(30.2)	78(39.0)	9.407	0.002	2.260(1.337-3.823)
	CC	90(40.0)	88(44.0)	6.517	0.011	1.927(1.161-3.198)
	T	202(44.9)	146(36.5)	-	-	1
	C	248(55.1)	254(63.5)	6.163	0.013	1.417(1.076-1.867)
	TC+ CC	158(70.2)	166(83.0)	9.542	0.02	2.070(1.298-3.302)
	TC+ TT	135(60.0)	112(56.0)	0.696	0.404	0.848(0.577-1.248)
rs3741216	AA	79(35.1)	70(35.0)	-	-	1
	AT	91(40.4)	78(39.0)	0.022	0.883	0.967(0.622-1.504)
	TT	55(24.4)	52(26.0)	0.065	0.798	1.067(0.649-1.754)
	A	249(55.3)	218(54.5)	-	-	1
	T	201(44.7)	182(45.5)	0.059	0.807	1.034(0.789-1.356)
	AT+ TT	146(64.9)	130(65.0)	0.001	0.981	1.005(0.674-1.498)
	AA+ AT	170(75.6)	148 (74.0)	0.136	0.712	0.921(0.594-1.428)

表6 EBVaGC与EBVnGC组 H19 rs2839698、rs3741216 基因多态性的比较

Tab. 6 Comparison of H19 rs2839698 and rs3741216 gene polymorphisms between EBVaGC and EBVnGC group

H19 SNP	Genotype Allele	EBVaGC (n=70)	EBVnGC (n=155)	χ^2	P	OR(95%CI)
rs2839698	TT	20(28.6)	47(30.3)	-	-	1
	TC	28(40.0)	40(25.8)	1.889	0.169	0.608(0.298-1.239)
	CC	22(31.4)	68(43.9)	0.573	0.449	1.315(0.646-2.677)
	T	68(48.6)	134(43.2)	-	-	1
	C	72(51.4)	176(56.8)	1.114	0.291	1.240(0.831-1.851)
	TC+ CC	50(71.4)	108(34.8)	0.071	0.790	0.919(0.494-1.711)
	TC+ TT	48(68.6)	87(28.1)	3.111	0.078	0.586(0.323-1.064)
rs3741216	AA	24(34.3)	50(32.3)	-	-	1
	AT	32(45.7)	59(38.1)	0.136	0.712	0.885(0.462-1.695)
	TT	14(20.0)	46(29.7)	1.350	0.245	1.577(0.729-3.410)
	A	80(57.1)	159(51.3)	-	-	1
	T	60(42.9)	151(48.7)	1.327	0.249	1.266(0.847-1.893)
	AT+ TT	46(65.7)	105(67.7)	0.090	0.764	1.096(0.603-1.991)
	AA+ AT	56(80.0)	109(70.3)	2.309	0.129	0.592(0.300-1.169)

3 讨论

lncRNA 作为近年来研究的热点,其在细胞发育、增殖和凋亡等病理过程中均作为抑癌或促癌因子,通过不同的调控方式干预肿瘤的形成过程。与蛋白编码基因 SNP 相似,lncRNA 的 SNP 也被证明具有此功能,如调节基因表达及疾病易感性等^[13]。有关 lncRNA 多态性研究结果^[14]表明,lncRNA 多态性与疾病风险有关。lncRNA H19 是最早发现的、与肿瘤关系密切 lncRNA,其基因全长约 2.33 kb。由 5 个外显子和 4 个内含子组成,在染色体上位于 11p15.5。有

研究^[15-16]显示,H19 能够通过印记缺失或通过调节 CPT1C 蛋白表达等机制参与肿瘤形成,对胃癌的发生发展、侵袭转移等能力的影响发挥重要的作用。LI 等^[17]研究显示,通过直接上调 ISM1 或通过 miR-675 间接抑制 CALN1,H19 可进一步发挥其对胃癌形成的关键作用。

本研究共选取 H19 基因不同功能区的 4 个 SNPs,探讨 H19 的 SNP 引起的折叠结构改变导致对其功能的影响。到目前,大量研究已充分显示 H19 基因多态性与肿瘤的发生率之间关系密切。有研究^[18]显示,H19 rs2839689 位点的突变可使该 lncRNA 的结

构和功能受到影响,携带该突变基因的中国人群罹患结直肠癌的风险明显增加。LIN 等^[19]研究发现,中国东南地区汉族人群中 H19(rs217727 和 rs2839698) 的多态性与乳腺癌的患病风险关系密切。YANG 等^[20]采用竞争性等位基因特异性 PCR(KASP)法研究 H19 相关 SNP 的多态性与肝癌发病风险的关系,结果表明,rs2839698 位点 SNP 有可能成为肝癌的发病及预后的预测因子。VERHAEGH 等^[21]报道,H19 的遗传变异可降低欧洲白种人群患膀胱癌的风险。以上结果均提示 H19 遗传变异与恶性肿瘤的发病风险之间存在着较大的相关性。

本研究结果显示,胃癌组与健康对照组中 H19 rs217727 与 rs2839698 基因多态性存在显著差异。rs217727 位点多态性基因型为 TT 的人群,其胃癌的发病风险显著增加($\chi^2=9.073$, $P=0.003$, $OR=1.999$, $95\%CI=1.271\sim 3.143$);胃癌组 T 等位基因频率也显著高于对照组。rs2839698 位点基因多态性结果表明,携带 TC、CC 基因型人群可显著增加胃癌的发病风险($\chi^2=9.407$, $P=0.002$; $\chi^2=6.517$, $P=0.011$);推测认为 C 等位基因是胃癌的风险基因,携带 C 等位基因人群的胃癌发病风险大大增加。但 H19 rs2735971 及 rs3741216 位点的多态性与胃癌的发病风险无明显相关。本研究进一步证实了基因多态性因种族、地区、肿瘤的不同而不同,特别是 lncRNA 的 SNP 对其功能和结构产生影响的同时还会受环境因素的影响。加之胃癌的诱因复杂,如遗传因素、慢性炎症刺激、幽门螺杆菌感染、一般饮食与生活习惯等众多因素均可对胃癌易感性造成影响。本研究的不足之处为未考虑环境因素对 H19 遗传变异及胃癌发病的影响。

EBV 通过干扰宿主细胞的基因表达,影响其相应的生物学行为,从而发挥致癌作用。一项有关 EBV 的感染如何调控 lncRNA H19 对胃癌的发生机制的研究^[22]表明,H19 在 EBV 阳性细胞系(胃癌细胞系及鼻咽癌细胞系)中的表达水平较 EBV 阴性细胞系低,而且 EBV 感染通过调控 H19 启动子区高甲基化,进而调控 lncRNA H19 的表达水平^[23]。EBV 通过诱导 CpG 岛区甲基化异常,促使宿主细胞蛋白质编码基因的异常表达;也可通过干扰非编码 RNA 中 miRNA 的表达,最终诱导 EBVaGC 的发生^[24]。本研究结果显示,H19 的 4 个 SNPs 在 EBVaGC 组中表达无明显差异,表明 H19 SNPs 与 EBVaGC 的易感性无明显相关,提示 EBVaGC 发病机制具有独特性和复杂性,且 SNP 对 lncRNA 功能和结构的影响受多因素干扰。

综上所述,H19 rs217727、rs2839698 基因多态性与胃癌易感性密切相关,其中携带风险基因的人群

胃癌发病风险明显升高,对胃癌易感人群的筛查具有一定价值。

[参考文献]

- [1] SIEGEL R L, MILLER K D, JEMAL A. Cancer statistics, 2016[J]. CA Cancer J Clin, 2016, 66(1): 7-30. DOI:10.3322/caac.21332.
- [2] ESTELLER M. Non-coding RNAs in human disease[J]. Nat Rev Genet, 2011, 12(12): 861-874. DOI:10.1038/nrg3074.
- [3] QURESHI I A, MATTICK J S, MEHLER M F. Long non-coding RNAs in nervous system function and disease[J/OL]. Brain Res, 2010, 1338: 20-35[2019-02-22]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC2883659/>. DOI:10.1016/j.brainres.2010.03.110.
- [4] WAPINSKI O, CHANG H Y. Long non-coding RNAs and human disease[J]. Trends Cell Biol, 2011, 21(6): 354-361. DOI:10.1016/j.tcb.2011.04.001.
- [5] ZHANG K J, LUO Z L, ZHANG Y, et al. Circulating lncRNA H19 in plasma as a novel biomarker for breast cancer[J]. Cancer Biomark, 2016, 17(2): 187-194. DOI:10.3233/CBM-160630.[PubMed]
- [6] HUANG C, CAO L H, QIU L M, et al. Upregulation of H19 promotes invasion and induces epithelial-to-mesenchymal transition in esophageal cancer[J/OL]. Oncol Lett, 2015, 10(1): 291-296[2019-02-22]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC4487103/>. DOI:10.3892/ol.2015.3165.
- [7] HAN D, GAO X, WANG M, et al. Long noncoding RNA H19 indicates a poor prognosis of colorectal cancer and promotes tumor growth by recruiting and binding to eIF4A3[J/OL]. Oncotarget, 2016, 7(16): 22159-22173[2019-02-22]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC5008352/>. DOI:10.18632/oncotarget.8063.
- [8] 张俊国,林志丰,邓煜盛,等. 肝癌遗传关联研究中 lncRNA H19 遗传变异的生物信息学分析[J]. 广东药学院学报, 2015, 31(6): 816-819.
- [9] Comprehensive molecular characterization of gastric adenocarcinoma[J/OL]. Nature, 2014, 513(7517): 202-209[2019-02-22]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC4170219/>. DOI:10.1038/nature13480.
- [10] GULLEY M L. Genomic assays for Epstein-Barr virus-positive gastric adenocarcinoma[J/OL]. Exp Mol Med, 2015, 47: e134[2019-02-22]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC4314585/>. DOI:10.1038/emm.2014.93.
- [11] NISHIKAWA J, YOSHIYAMA H, IIZASA H, et al. Epstein-barr virus in gastric carcinoma[J]. Cancers, 2014, 6(4): 2259-2274. DOI:10.3390/cancers6042259.
- [12] DU M L, WANG W Z, JIN H, et al. The association analysis of lncRNA HOTAIR genetic variants and gastric cancer risk in a Chinese population[J]. Oncotarget, 2015, 6(31): 31255-31262. DOI:10.18632/oncotarget.5158.
- [13] 段然,颜成睿,王磊,等. lncRNA POU3F3 通过调节 MGMT 的表达影响高级别脑胶质瘤细胞对替莫唑胺耐药[J]. 中国肿瘤生物治疗杂志, 2019, 26(3): 328-332. 10.3872/j.issn.1007-385X.2019.03.013.
- [14] HAN D, GAO X, WANG M, et al. Long noncoding RNA H19 indicates a poor prognosis of colorectal cancer and promotes tumor growth by recruiting and binding to eIF4A3[J/OL]. Oncotarget, 2016, 7(16): 22159-22173[2019-02-22]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC5008352/>.

- gov/pmc/articles/PMC5008352/. DOI:10.18632/oncotarget.8063
- [15] MATOUK I J, DEGROOT N, MEZAN S, et al. The H19 non-coding RNA is essential for human tumor growth[J/OL]. *PLoS One*, 2007, 2(9): e845[2019-02-22]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC1959184/>. DOI:10.1371/journal.pone.0000845.
- [16] NIINUMA T, SUZUKI H, NOJIMA M, et al. Upregulation of miR-196a and HOTAIR drive malignant character in gastrointestinal stromal tumors[J]. *Cancer Res*, 2012, 72(5): 1126-1136. DOI: 10.1158/0008-5472.CAN-11-1803.
- [17] LI H, YU B Q, LI J F, et al. Overexpression of lncRNA H19 enhances carcinogenesis and metastasis of gastric cancer[J/OL]. *Oncotarget*, 2014, 5(8): 2318-2329[2019-02-22]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC4039165/>. DOI: 10.18632/oncotarget.1913.
- [18] LI S W, HUA Y B, JIN J, et al. Association of genetic variants in lncRNA H19 with risk of colorectal cancer in a Chinese population[J/OL]. *Oncotarget*, 2016, 7(18): 25470-25477[2019-02-22]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC5041918/>. DOI:10.18632/oncotarget.8330.
- [19] LIN Y X, FU F M, CHEN Y Z, et al. Genetic variants in long non-coding RNA H19 contribute to the risk of breast cancer in a south-east China Han population[J/OL]. *Onco Targets Ther*, 2017, 10: 4369-4378[2019-02-22]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC5593399/>. DOI:10.2147/OTT.S127962.
- [20] YANG M L, HUANG Z, WANG Q, et al. The association of polymorphisms in lncRNA-H19 with hepatocellular cancer risk and prognosis[J/OL]. *Biosci Rep*, 2018, 38(5): BSR20171652[2019-02-22]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC6123070/>. DOI:10.1042/BSR20171652.
- [21] VERHAEGH G W, VERKLEIJ L, VERMEULEN S H, et al. Polymorphisms in the H19 gene and the risk of bladder cancer[J]. *Eur Urol*, 2008, 54(5): 1118-1126. DOI:10.1016/j.eururo.2008.01.060.
- [22] YANG C A, SCHEIBENBOGEN C, BAUER S, et al. A frequent Toll-like receptor 1 gene polymorphism affects NK- and T-cell IFN- γ production and is associated with *Helicobacter pylori*-induced gastric disease[J]. *Helicobacter*, 2013, 18(1): 13-21. DOI: 10.1111/hel.12001.
- [23] Nishikawa J, Yoshiyama H, Iizasa H, et al. Epstein-barrvirus in gastric carcinoma[J]. *Cancers (Basel)*, 2014, 6(4): 2259-2274.
- [24] GULLEY M L. Genomic assays for Epstein-Barr virus-positive gastric adenocarcinoma[J/OL]. *Exp Mol Med*, 2015, 47: e134[2019-02-22]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC4314585/>. DOI:10.1038/emm.2014.93.

[收稿日期] 2019-03-25

[修回日期] 2019-05-25

[本文编辑] 王映红