

DOI: 10.3969/j.issn.1005-8982.2021.07.007
文章编号: 1005-8982(2021)07-0035-06

实验研究·论著

血清 microRNA-184 和 microRNA-20a 联合检测对胃癌的诊断价值

鲁斌, 黄晓宇, 夏秀梅, 尹小五

(孝感中心医院 消化内科2病区, 湖北 孝感 432000)

摘要: 目的 探讨血清 microRNA-184 (miR-184) 和 microRNA-20a (miR-20a) 联合检测对胃癌诊断的临床价值。**方法** 分别选取孝感中心医院332例及368例经病理确诊为慢性胃炎和胃癌的患者。采用荧光定量PCR检测所有患者血清 miR-20a 与 miR-184 的表达水平。绘制受试者工作特征 (ROC) 曲线, 评价2种miRNA诊断胃癌的效能。根据ROC曲线确定这2种miRNA诊断胃癌的阈值, 计算敏感性和特异性, 并对比癌胚抗原(CEA)的测定结果。**结果** 慢性胃炎组患者血清 miR-20a 水平较胃癌组患者低 ($P < 0.05$); 慢性胃炎组患者血清 miR-184 水平较胃癌组患者高 ($P < 0.05$)。临床病理特征中, 胃癌患者血清 miR-20a 表达水平与临床分期、淋巴结转移、饮酒史、年龄及性别差异无统计学意义 ($P > 0.05$); 胃癌患者血清 miR-184 表达水平与患者淋巴结转移、饮酒史、年龄及性别差异无统计学意义 ($P > 0.05$), 与肿瘤临床分期有差异 ($P < 0.05$)。Logistic 回归分析结果显示, 血清 miR-20a [$\hat{OR} = 1.012$ (95% CI: 1.697, 6.875)]、miR-184 [$\hat{OR} = 2.056$ (95% CI: 0.417, 0.722)] 表达水平与胃癌的发生相关 ($P < 0.05$)。经 ROC 曲线分析表明, 诊断胃癌采用血清 miR-20a 的临界值为 4.24, 曲线下面积 (AUC) 为 0.762, 特异性为 71.7%, 敏感性为 79.4%; miR-184 临界值为 10.35, AUC 为 0.861, 特异性为 82.8%, 敏感性为 88.4%; CEA 临界值为 6 mg/ml, AUC 为 0.740, 特异性为 71.4%, 敏感性为 69.3%; 血清 miR-20a、miR-184 联合诊断胃癌的 AUC 为 0.908, 特异性为 87.6%, 敏感性为 84.7%。血清 miR-184 和 miR-20a 联合诊断胃癌的 AUC、特异性及敏感性较3种单一检测方法大或高。**结论** 采用血清 miR-20a 和 miR-184 联合检测方法诊断胃癌, 临床具有一定的应用价值。

关键词: 胃癌; MicroRNA-20a; MicroRNA-184; 癌胚抗原

中图分类号: R735.2

文献标识码: A

Study on diagnostic value of serum miR-184 and miR-20a in gastric cancer

Bin Lu, Xiao-yu Huang, Xiu-mei Xia, Xiao-wu Yin

(Ward 2 of Gastroenterology, Xiaogan Central Hospital, Xiaogan, Hubei 432000, China)

Abstract: Objective To explore the clinical value of combined detection of miR-184 and miR-20a in serum for the diagnosis of gastric cancer. **Methods** Totally 332 patients with chronic gastritis and 368 patients with gastric cancer were selected. The expression levels of miR-20a and miR-184 in serum of each group were detected by fluorescence quantitative PCR. ROC analysis was performed by SPSS software to evaluate the efficacy of 2 miRNAs in the diagnosis of gastric cancer. According to the receiver operating characteristic curve(ROC), the threshold value of 2 kinds of serum miRNAs was determined, the specificity and sensitivity of the method were statistically analyzed, and the carcinoembryonic antigen (CEA) were compared. **Results** The response level of miR-20a in serum of patients with chronic gastritis was significantly lower than that of patients with gastric cancer ($P < 0.05$), while that of patients with chronic gastritis was significantly higher than that of patients with gastric cancer ($P <$

收稿日期: 2020-11-11

0.05). There was no significant correlation between the clinical stage, lymph node metastasis, drinking history, age and gender and the level of miR-20a ($P > 0.05$). There was no significant difference in the expression of miR-184 between patients with gastric cancer and patients with lymph node metastasis, drinking history, age and gender ($P > 0.05$), except in the clinical stages ($P < 0.05$). The results of logistic regression analysis showed that the expression levels of miR-20a [$\hat{OR} = 1.012$ (95% CI: 1.697, 6.875)] and miR-184 [$\hat{OR} = 2.056$ (95% CI: 0.417, 0.722)] were correlated with the occurrence of gastric cancer. ROC curve analysis showed that the cutoff, specificity, area under the curve (AUC) and sensitivity of the miR-20a were 4.24, 71.71%, 0.762 and 79.42%, respectively. Those of the miR-184 were 10.35, 82.8%, 0.861 and 88.41%, respectively. Those of the CEA were 6 mg/ml, 71.40%, 0.740 and 69.30%, respectively. The specificity, AUC and sensitivity of the combined serum miR-184 and miR-20a were 87.6%, 0.908, and 84.7%, which were significantly higher than those of 3 single detection methods. **Conclusion**
The detection of miR-20a and miR-184 in serum is of clinical value in the diagnosis of gastric cancer.

Keywords: stomach neoplasms; microrna-20a; microrna-184; carcinoembryonic antigen

胃癌是最常见的消化道肿瘤之一，严重威胁人类的生命健康。其男性发病率在全球高居恶性肿瘤第4位，病死率居第3位，男性发病率是女性的2倍。我国是胃癌高发国家，根据2015年中国癌症数据报告，我国胃癌发病率和病死率在恶性肿瘤中均高居第2位。目前我国发现的胃癌约90%处于进展期，即使接受外科手术，5年生存率仍低于30%^[1-2]。目前胃癌患者的生存期、预后及治疗情况等虽然有所改善，但临床治疗晚期胃癌结果令人并不满意，患者大多出现肿瘤转移和侵袭，且术后5年生存率仍然较低，鉴于此早期诊断胃癌可改善临床治疗效果，有效减少患者病死率^[3-4]。传统的肿瘤标志物如癌胚抗原（carcinoembryonic antigen, CEA），诊断胃癌的特异性、敏感较低，因此探索新的肿瘤诊断标志物对临床诊断胃癌至关重要^[5-7]。microRNA（miRNA）由20~25个核苷酸组成，是一种小分子的非编码RNA，其调节肿瘤的发生和进化，是许多生物过程如凋亡、侵袭、分化、增殖、肿瘤细胞转化上皮间充质与血管生成等^[8]的主要因素。监测和检测癌症的潜在分子标志物常被认为是循环血液系统中微小RNA，这是因为其在血浆与血清中较稳定且未被RNA酶消化^[9]。本研究应用荧光定量PCR法对332例慢性胃炎及368例胃癌患者血清microRNA-184（miR-184）与microRNA-20a（miR-20a）的应答水平进行检测，并将检测的CEA结果进行比较，评价这2种miRNA用于胃癌诊断的临床应用价值。

1 资料与方法

1.1 研究对象

选取2018年5月—2019年5月孝感中心医院住

院收治368例胃癌患者作为胃癌组。其中，男性232例，女性136例；年龄34~82岁，平均59岁；患者经细胞学检查或病理组织学检查确诊为胃癌，且初诊为新发病例亦未接受过如放化疗、免疫学治疗、分子靶向治疗等。排除胃部有转移性肿瘤的患者，其中180例为Ⅳ期+Ⅲ期患者、188例Ⅱ期+Ⅰ期患者。另选取同期患有慢性胃炎的患者332例作为对照组。纳入标准：①患者经病理组织学检查并排除胃癌；②患者无其他肿瘤疾病史；③标本采集前均未经其他治疗（如放疗、化疗等）。

1.2 样本采集与RNA提取

对所有患者采集4 ml全血，加入促凝剂使全血完全凝固，吸取上层500 μl血清，采用无RNA酶的1.5 ml EP管分装，按照AM1556-mirVana™PARIS Kit试剂盒（美国Ambion公司）说明书，从一部分血清样本中提取RNA，采用u-2800型紫外分光光度计检测RNA的浓度和纯度，并置于-70℃的超低温冰箱中储存；将采集的另一部分血液标本送检验科，采用2010型全自动电化学免疫分析仪（美国Roche Elecsys公司）检测血清CEA。

1.3 荧光定量PCR检测

根据试剂盒TaqMan MicroRNA Reverse Transcription Kit（美国ABI公司）的使用说明，用预冷的Trizo研磨，倒入EP管，加入三氟甲烷，离心，加入异丙醇，离心，加入乙醇，干燥挥发，加入RNase-free水溶解RNA。按照逆转录酶试剂盒的步骤进行cDNA合成。荧光定量采用RT-PCR仪完成。反应条件：95℃预变性10 min，95℃变性15 s，70℃退火30 s，60℃延伸30 s，扩增循环40个。miR-184正向引物：5'-GGTAACGCCAGGGTTTCC-

3', 反向引物: 3'-CCATTGCGGTCCCCAAAGG-5', miR-20a 正向引物: 5'-CAGGAAACAGCTATGACC-3', 反向引物: 3'-GTCCTTGTGAYACTGG-5'。以 $2^{-\Delta\Delta Ct}$ 法计算待测基因的相对表达, U6为内参。

1.4 统计学方法

数据分析采用 SPSS 21.0 统计软件。正态分布的计量资料以均数 \pm 标准差 ($\bar{x} \pm s$) 表示, 比较用 *t* 检验; 非正态分布的计量资料以中位数和四分位数 $M(P_{25}, P_{75})$ 表示, 比较用秩和检验; 绘制受试者工作特征(ROC)曲线。 $P < 0.05$ 为差异有统计学意义。

2 结果

2.1 胃癌患者不同临床病理因素间血清 miR-184 和 miR-20a 表达水平的比较

胃癌患者血清 miR-184 表达水平在临床分期中差异有统计学意义 ($P < 0.05$), 随着分期加重, 下降程度加大, 而在性别、年龄、有无饮酒史、淋巴结是否转移方面差异无统计学意义 ($P > 0.05$); 胃癌患者血清 miR-20a 表达水平在性别、年龄、有无饮酒史、淋巴结是否转移、临床分期方面差异均无统计学意义 ($P > 0.05$)。见表 1。

表 1 胃癌患者不同临床病理因素间血清 miR-184 和 miR-20a 表达水平的比较 ($\bar{x} \pm s$)

临床病理因素	<i>n</i>	miR-184	<i>t</i> 值	<i>P</i> 值	miR-20a	<i>t</i> 值	<i>P</i> 值
性别							
男	240	1.57 \pm 1.67		0.462	1.53 \pm 1.80		0.105
女	128	1.49 \pm 1.40			1.49 \pm 1.62		0.918
年龄							
<55岁	116	1.52 \pm 1.42		0.386	1.62 \pm 1.87		0.192
≥55岁	252	1.59 \pm 1.70			1.53 \pm 2.20		0.850
饮酒史							
有	268	1.68 \pm 1.58		0.502	1.70 \pm 2.17		0.792
无	100	1.59 \pm 1.38			1.30 \pm 2.16		0.432
淋巴结转移							
是	124	1.53 \pm 1.64		0.571	1.57 \pm 1.69		0.022
否	244	1.62 \pm 1.31			1.56 \pm 2.41		0.985
临床分期							
I、II	188	1.81 \pm 1.21		4.089	1.25 \pm 2.26		0.677
III、IV	180	1.33 \pm 1.03			1.54 \pm 1.167		0.501

2.2 胃癌与慢性胃炎患者血清 miR-184 和 miR-20a 表达水平的比较

荧光定量 PCR 检测结果表明, 慢性胃炎组患者血清 miR-20a 水平较胃癌组患者低 ($P < 0.05$); 慢性胃炎组患者血清 miR-184 水平较胃癌组患者高 ($P < 0.05$)。见表 2。

表 2 两组患者血清 miR-184 和 miR-20a 水平的比较

$M(P_{25}, P_{75})$

组别	<i>n</i>	miR-184 表达水平	miR-20a 表达水平
胃癌组	368	2.34(0.42, 11.23)	4.16(1.02, 21.47)
慢性胃炎组	332	6.34(1.23, 18.76)	1.23(0.34, 8.94)
Z值		7.310	11.560
<i>P</i> 值		0.000	0.000

2.3 血清 miR-184、miR-20a 诊断胃癌的效果

使血清中 miR-184、miR-20a 的表达水平联合, 按照风险评估模型, 统计每位风险值或为癌症的患者。通过分析对比各组 ROC 曲线(见图 1)结果显示, 诊断胃癌采用血清 miR-184, 临界值为 10.35, 敏感性 88.4%, 特异性为 82.8%, 曲线下面积(area under the curve, AUC)为 0.859(95% CI: 0.808, 0.912); 诊断胃癌应用血清 miR-20a, 临界值为 4.24, 特异性为 71.7%, 敏感性 79.4%, AUC 为 0.762(95% CI: 0.692, 0.166); CEA 诊断胃癌临界值为 6 mg/ml, 敏感性为 69.3%, 特异性为 71.4%, AUC 为 0.740(95% CI: 0.668, 0.811), 相对较低; 将血清 miR-184、miR-20a 联合对胃癌进行诊断的敏感性为 84.7%, 特异性为 87.6%, AUC 为 0.908 (95% CI: 0.868, 0.949)。联

合血清 miR-184 和 miR-20a 对胃癌检测的 AUC 值较其他3种检测方法高。见表3。

2.4 胃癌发生的相关影响因素

因变量为是否患有胃癌(0=对照组, 1=胃癌组), 纳入184例为统计分析对象, 自变量为患者性别(1=女性, 0=男性)、年龄(1=年龄>50岁, 0=年龄≤50岁)、血清 miR-20a、miR-184 水平(1=血清 miR-20a、miR-184 > 2, 0=血清 miR-20a、miR-184 ≤ 2)及有无饮酒史(2=有饮酒史, 0=无饮酒史), 通过多因素 Logistic 回归分析, 校正性别、年龄和饮酒后, 结果显示: 血清 miR-184 水平 [$\hat{OR}=2.056$ (95% CI: 0.417, 0.722)] 和 miR-20a 水平 [$\hat{OR}=1.012$ (95% CI: 1.697, 6.875)] 为胃癌发生的影响因素。见表4。

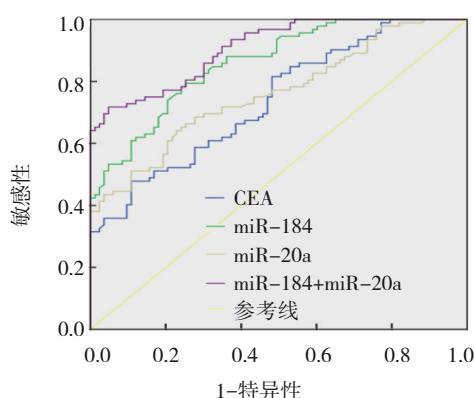


图1 诊断胃癌的ROC曲线

表3 各诊断方法的相关参数

方法	临界值	AUC	特异性/%	敏感性/%	准确率/%	95% CI	
						下限	上限
miR-184	10.35	0.859	82.8	88.4	85.8	0.808	0.912
miR-20a	4.24	0.760	71.7	79.4	75.5	0.692	0.166
CEA	6 mg/ml	0.740	71.4	69.3	70.4	0.668	0.811
miR-20a +miR-184 ^a	-	0.908	87.6	84.7	90.4	0.868	0.949

表4 胃癌发生相关因素的Logistic回归分析参数

因素	b	S_b	Wald χ^2	\hat{OR}	P值	95% CI	
						下限	上限
性别	0.471	0.185	6.570	1.155	0.019	0.979	1.650
年龄	0.346	0.134	6.873	1.007	0.015	1.020	2.296
饮酒	0.694	0.215	10.557	1.688	0.001	0.141	1.8167
miR-184	0.753	0.259	8.542	2.056	0.003	0.417	0.722
miR-20a	0.365	0.114	9.857	1.012	0.004	1.697	6.875
常量	1.780	1.167	7.231	-	0.001	-	-

3 讨论

miRNA 是一类由内源基因编码的长度约为 22 个核苷酸的非编码单链 RNA 分子, 其在动植物中参与转录后基因表达调控。到目前为止, 在动植物以及病毒中已经发现有 28 645 个 miRNA 分子。有研究表明^[10], miRNA 参与生命过程中一系列的重要进程, 包括早期发育、细胞增殖、细胞凋亡、细胞死亡、脂肪代谢及细胞分化。此外, miRNA 水平的下降与慢性淋巴细胞白血病相关, 提示 miRNA 与癌症可能有潜在的关系。目前生命科学领域对 miRNA 参与细胞的发育、凋亡及其癌症方面的关注已经成为研究

的重点^[12]。研究表明, 胃癌组织中 miRNA-106a 表达上调表达与肿瘤病变大小、分化、分期, 以及浸润的深度、淋巴结转移、远处转移关系紧密^[13]。通过检测胃癌和非癌组织中 miRNA 的表达谱, 并运用多元回归分析 miRNA 的差异表达与预后间的关系, 结果发现胃癌细胞组织中 miRNA 的异常表达是导致预后不良的危险因素^[14]。

患者血清 miR-20 a 的表达与胃癌的分化程度、淋巴结是否转移及临床分期相关, 或可作为胃癌的早期诊断指标; LI 等^[15]对 176 胃癌患者手术标本及癌旁正常组织进行 miR-184 的表达检测发现, 胃癌组

织中 miR-184 的表达下调, 与胃黏膜非良性转变、淋巴结转移和分化密切相关; ZHANG 等^[16]对胃癌细胞系的研究也发现, miR-184 或可通过靶向调控鞘氨醇激酶1基因的表达, 从而抑制胃癌细胞的侵袭和增殖能力。YE 等^[17]检测 87 例胃癌患者血清中 miR-378 和 miR-21 的表达发现, miR-378 和 miR-21 联合检测对胃癌具有一定的诊断价值。

miRNA 在肿瘤细胞的增殖、转移、侵袭和凋亡过程中发挥重要的调控作用。当靶向 miRNA 编码癌基因或抑癌基因时, miRNA 的表达失调就会引起肿瘤的发生。miR-184 可以通过直接靶作用于丝裂原活化蛋白激酶 1, 抑制胃癌细胞株的增殖、迁移和侵袭, 抑制其正常细胞周期, 促进细胞凋亡^[18]。本文通过检测胃癌组患者与慢性胃炎组患者血清中 miR-184、miR-20a 的表达发现, 胃癌患者血清 miR-184 表达水平下降, 相比于慢性胃炎组患者差异有统计学意义, 其低表达很可能因其启动子区域 CpG 岛高度甲基化, 并通过负调控血管内皮生长因子和丝裂原活化蛋白激酶 1 的表达起到抑癌基因的作用。miR-20a 在绝大多数胃癌组织中均高表达, 被认为是与胃癌相关的最重要的一种 miRNA^[19]。研究发现胃癌患者血清 miR-20a 表达水平升高, 与慢性胃炎组患者差异有统计学意义, 程序性细胞死亡基因 4 能促使细胞凋亡, 是调控细胞凋亡的重要基因, miR-20a 通过下调程序性细胞死亡基因 4 的表达, 抑制细胞凋亡, 间接加快胃黏膜上皮细胞的增殖速度^[20]。进一步分析胃癌患者血清 miR-184、miR-20a 的表达与患者临床病理因素关系表明, 胃癌患者的 miR-20a 表达水平在性别、年龄、饮酒史、淋巴结转移及临床分期中差异无统计学意义, 但血清 miR-184 在胃癌临床分期中有差异, 与前人报道结果一致。本研究结果发现, 血清 miR-184 表达诊断胃癌的特异性比血清 miR-20a 表达的特异性高; 联合血清 miR-184 与 miR-20a 表达诊断胃癌的敏感性、特异性比单独血清 miR-184 或血清 miR-20a 表达升高。

综上所述, 胃癌患者血清中 miR-184、miR-20a 表达变化显著, 与胃癌的发生、发展有密切关系, 血清标本较易获取, 而且血液中 miRNAs 分子相对稳定, 可作为分子诊断的理想标志物, 联合检测对胃癌的诊断有一定的临床应用价值, 但进一步的临床应用还需扩大样本进行验证。

参 考 文 献 :

- [1] STRAND M S, LOCKHART A C, FIELDS R C. Genetics of gastric cancer[J]. *Surg Clin North Am*, 2017, 97(2): 345-370.
- [2] SHAH S, UNDERWOOD E, NG W K, et al. Tu1662 - The Global Incidence of Gastric Cancer in the 21st Century: a systematic review of population-based studies from 2007-2017[J]. *Gastroenterology*, 2018, 154(6): 986
- [3] CUI Q K, LIU W D, ZHU J X, et al. MicroRNA-184 promotes proliferation ability of glioma cells by regulating FOXO3[J]. *Asian Pac J Trop Med*, 2014, 7(10): 776-779.
- [4] CHEN D H, LIU G Y, XU N, et al. Knockdown of ARK5 Expression suppresses invasion and metastasis of gastric cancer[J]. *Cell Physiol Biochem*, 2017, 42(3): 1025-1036.
- [5] FAN B, XIONG B. Investigation of serum tumor markers in the diagnosis of gastric cancer[J]. *Hepatogastroenterology*, 2016, 58(105): 239.
- [6] MROCZKO B, ŁUKASZEWICZAJAC M, GRYKO M, et al. Clinical significance of serum levels of matrix metalloproteinase 2 (MMP-2) and its tissue inhibitor (TIMP-2) in gastric cancer[J]. *Folia Histochem Cytophiol*, 2011, 49(1): 125-131.
- [7] LIU L J, TENG J L, ZHANG L J, et al. The combination of the tumor markers suggests the histological diagnosis of lung cancer[J]. *BioMed Research International*, 2017, 2017: 1-9.
- [8] CHEN G, TANG Y, WU J H, et al. Role of microRNAs in diagnosis and treatment of the pathogenesis of gastric cancer[J]. *Int J Clin Exp Med*, 2014, 7(12): 5947-5957.
- [9] JIANG C, CHEN X, ALATTAR M, et al. MicroRNAs in tumorigenesis, metastasis, diagnosis and prognosis of gastric cancer[J]. *Cancer Gene Ther*, 2015, 22(6): 291-301.
- [10] SUN H X, ZENG D Y, LI R T, et al. Essential role of microRNA-155 in regulating endothelium-dependent vasorelaxation by targeting endothelial nitric oxide synthase[J]. *Hypertension*, 2012, 60(6): 1407-1414.
- [11] MASRI S, LIU Z, PHUNG S, et al. The role of microRNA-128a in regulating TGFbeta signaling in letrozole-resistant breast cancer cells[J]. *Breast Cancer Res Treat*, 2010, 124(1): 89-99.
- [12] WU X Z, GONG Z D, SUN L Y, et al. MicroRNA-802 plays a tumour suppressive role in tongue squamous cell carcinoma through directly targeting MAP2K4[J]. *Cell Prolif*, 2017, 50(3): e12336.
- [13] WANG M, ZHAO C, SHI H, et al. Deregulated microRNAs in gastric cancer tissue-derived mesenchymal stem cells: novel biomarkers and a mechanism for gastric cancer[J]. *Br J Cancer Suppl*, 2014, 110(5): 1199-1210.
- [14] LEE J W, KIM N, PARK J H, et al. Differential microRNA expression between gastric cancer tissue and non-cancerous gastric Mucosa according to helicobacter pylori status[J]. *J Cancer Prev*, 2017, 22(1): 33-39.

- [15] LI X S, ZHANG Z C, YU M, et al. Involvement of miR-20a in promoting gastric cancer progression by targeting early growth response 2 (EGR2)[J]. Int J Mol Sci, 2013, 14(8): 16226-16239.
- [16] ZHANG X C, KONG Y, XU X, et al. F-box protein FBXO31 is down-regulated in gastric cancer and negatively regulated by miR-17 and miR-20a[J]. Oncotarget, 2014, 5(15): 6178-6190.
- [17] YE G T, HUANG K Z, YU J, et al. MicroRNA-647 Targets SRF-MYH9 axis to suppress invasion and metastasis of gastric cancer[J]. Theranostics, 2017, 7(13): 3338-3353.
- [18] XU Y, MA H X, YU H P, et al. The miR-184 binding-site rs8126 T>C polymorphism in TNFAIP2 is associated with risk of gastric cancer[J]. PLoS One, 8(5): e64973.
- [19] YANG R R, FU Y, ZENG Y, et al. Serum miR-20a is a promising biomarker for gastric cancer[J]. Biomed Rep, 2017, 6(4): 429-434.
- [20] WANG M, GU H B, WANG S, et al. Circulating miR-17-5p and miR-20a: molecular markers for gastric cancer[J]. Mol Med Rep, 2012, 5(6): 1514-1520.

(张西倩 编辑)

本文引用格式: 鲁斌, 黄晓宇, 夏秀梅, 等. 血清microRNA-184和microRNA-20a联合检测对胃癌的诊断价值[J]. 中国现代医学杂志, 2021, 31(7): 35-40.

Cite this article as: LU B, HUANG X Y, XIA X M, et al. Study on diagnostic value of serum miR-184 and miR-20a in gastric cancer[J]. China Journal of Modern Medicine, 2021, 31(7): 35-40.