

DOI: 10.3969/j.issn.1005-8982.2022.09.005
文章编号: 1005-8982(2022)09-0025-07

实验研究·论著

基于二代测序技术ghrelin作用后人卵巢癌细胞差异表达lncRNA的生物信息学分析

宋婉莹¹, 萨日盖¹, 高海宁², 赵鹏伟³

(1. 兴安盟人民医院, 内蒙古 乌兰浩特 137400; 2. 内蒙古医科大学, 内蒙古 呼和浩特 010059; 3. 内蒙古医科大学基础医学院 微生物与免疫学研究室, 内蒙古 呼和浩特 010059)

摘要: 目的 分析二代测序技术ghrelin作用后的人卵巢癌细胞株SK-OV-3中长链非编码RNA(lncRNA)的差异表达。**方法** 从对照组(不添加ghrelin)和实验组(添加600 ng/mL ghrelin 24 h)的人卵巢癌细胞株SK-OV-3中分别提取RNA进行测序, 筛选出实验组发生差异表达的lncRNA, 对其进行靶基因预测并将预测结果与差异mRNA取交集, 对取交集后的基因进行GO分析和KEGG通路分析。**结果** 筛选获得差异表达的lncRNA有236个(上调130个, 下调106个); 差异表达mRNA有71个(上调66个, 下调5个)。差异表达lncRNA靶基因与差异表达mRNA取交集筛选获得57个基因。GO和KEGG通路富集分析结果显示: 这些差异表达lncRNA主要与精、赖氨酸跨膜转运, 氧化应激反应及发育过程相关, 并且主要富集在细胞因子受体信号通路、胰高血糖素和胰岛素信号通路及癌症相关信号通路上。**结论** ghrelin作用后的人卵巢癌细胞中lncRNA的表达有差异, 其可能参与卵巢癌的发生、发展, 提示ghrelin可能在卵巢癌治疗中具有重要作用。

关键词: 卵巢癌; 二代测序技术; ghrelin; 长链非编码RNA

中图分类号: R737.31

文献标识码: A

Bioinformatics analysis of differentially expressed lncRNA in human ovarian cancer cells treated with ghrelin based on next-generation sequencing

Wan-ying Song¹, Ri-gai Sa¹, Hai-ning Gao², Peng-wei Zhao³

(1. Department of Clinical Laboratory, Xinganmeng Peoples' Hospital, Ulanhot, Inner Mongolia 137400, China; 2. Inner Mongolia Medical University, Hohhot, Inner Mongolia 010059, China; 3. Department of Pathogenic and Immunology, School of Basic Medical Science, Inner Mongolia Medical University, Hohhot, Inner Mongolia 010059, China)

Abstract: Objective To analyze the differential expression of long non coding RNA (long non-coding RNA, lncRNA) in human ovarian cancer cell line SK-OV-3 after treated with ghrelin. **Methods** Human ovarian cancer cell line SK-OV-3 RNA was extracted from the control group (without ghrelin) and the experimental group (with 600 ng / mL ghrelin for 24 h) for sequencing. Comparing the two groups, lncRNAs differentially expressed in the experimental group were screened to predict their target genes and intersect with differential mRNAs. Gene Ontology (GO) analysis and Kyoto Encyclopedia of Genes and Genomes (KEGG) pathway analysis were carried out for the genes after the intersection. **Results** There were 236 differentially expressed lncRNAs, of which 130 were up-regulated and 106 were down-regulated. There were 71 differentially expressed mRNAs, of which 66 were up-regulated and 5 were down-regulated. 57 genes were screened by intersection of differentially expressed lncRNA

收稿日期: 2021-12-19

[通信作者] 赵鹏伟, E-mail: pengzhao@126.com

target genes and differentially expressed mRNA. GO analysis showed that these lncRNAs were associated with L-lysine and arginine transmembrane transporter activity, response to oxygen level, response to stress and developmental process. KEGG pathway analysis showed that these lncRNAs were mainly enriched on the pathways, such as cytokine-cytokine receptor interaction, Glucagon signal pathway, Insulin signal pathway and pathway in cancer. **Conclusion** The expression of lncRNAs in human ovarian cancer cells treated with ghrelin are significantly different, which may be involved in the occurrence and development of ovarian cancer, suggesting that ghrelin may play an important role in the treatment of ovarian cancer.

Keywords: ovarian neoplasms; next-generation sequencing; ghrelin; RNA, long noncoding

卵巢癌是一种异质性的恶性肿瘤，占女性所有恶性肿瘤的2.5%，由于生存率低，卵巢癌死亡人数占女性癌症死亡人数的5%^[1]，是致死率最高的妇科肿瘤，严重威胁女性生命健康。新兴的分子靶向治疗可特异性干扰致癌靶点，可能是提高卵巢癌治疗效果的有效途径。但目前卵巢癌相关治疗靶点十分有限，迫切需要研究卵巢癌关键靶基因和调控靶基因的药物及网络。ghrelin是与恶性肿瘤细胞增殖、侵袭等相关的生长激素促分泌素受体的天然配体，有学者发现^[2-3]，ghrelin能够调控人卵巢癌细胞的增殖、凋亡及自噬过程，但其在非编码RNA(non-codingRNA, ncRNA)水平上是如何影响卵巢癌进展的报道较少。长链非编码RNA(lncRNA)是长度>200 bp的ncRNA，起初并不认为其具有生物学功能，但随着高通量测序、基因芯片等技术的日渐成熟，越来越多的lncRNA被证实具有重要功能，尤其在肿瘤中的作用受到重视。研究发现上皮性卵巢癌与正常卵巢组织相比，lncRNA表达有差异，这种差异与卵巢癌的发生及耐药密切相关^[4]。lncRNA SNHG8、lncRNA DSCR8也被证实参与卵巢癌进展^[5-6]。lncRNA可能是卵巢癌治疗的生物标志物和潜在靶点，所以深入研究lncRNA在卵巢癌细胞中的功能和分子机制十分有必要。为探讨ghrelin对卵巢癌细胞lncRNA表达的影响，本研究采用二代测序技术，从添加ghrelin作用后的人卵巢癌细胞中提取RNA进行测序，对差异表达lncRNA进行生物信息学分析，初探这些差异lncRNA的功能及参与的信号通路，为卵巢癌的诊疗提供帮助。

1 材料与方法

1.1 细胞和主要试剂

人卵巢癌细胞株SK-OV-3购自武汉普诺赛公

司；ghrelin购自美国Sigma公司；总RNA提取试剂盒购自天根生化科技(北京)有限公司；Trizol试剂盒购自日本TaKaRa公司；氯仿购自北京鼎国生物技术公司。

1.2 细胞培养和分组

人卵巢癌细胞株SK-OV-3采用含10% FBS和1%青霉素/链霉素的DMEM高糖培养基，于37℃、含5%二氧化碳培养箱中培养。分为对照组和实验组。对照组：无处理的SK-OV-3细胞；实验组：600 ng/mL ghrelin作用24 h的SK-OV-3细胞。

1.3 lncRNA测序生物信息分析

1.3.1 生物信息分析流程 lncRNA测序生物信息分析流程见图1。

1.3.2 lncRNA差异表达分析 采用DESeq对lncRNA表达进行差异分析，筛选差异表达lncRNA的条件：表达差异倍数 $\log_2\text{Fold Change}>1$ ， $P<0.05$ 。采用R语言ggplots 2软件包绘制差异表达lncRNA火山图。

1.3.3 聚类分析 使用R语言Pheatmap软件包对所有差异基因的并集和样品进行双向聚类分析，根据同一lncRNA在不同样品中的表达水平和同一样品中不同lncRNA的表达模式进行聚类。

1.3.4 靶基因预测 根据差异表达lncRNA的顺式和反式靶基因预测结果，使用Igraph包绘制lncRNA与靶基因互作关系网络图。

1.3.5 差异表达lncRNA靶基因GO和KEGG通路富集分析 利用GO term注释的差异lncRNA靶基因对每个term的lncRNA靶基因列表，并计算lncRNA靶基因数目，然后通过超几何分布方法计算 P 值(显著富集标准为 $P<0.05$)，找出与整个基因组背景相比，差异lncRNA靶基因显著富集的GO term，从而确定差异lncRNA靶基因的主要生物学功能及参与的生物过程。通过KEGG数据库对差异表达lncRNA靶基因进行KEGG通路富集分析，预测这些

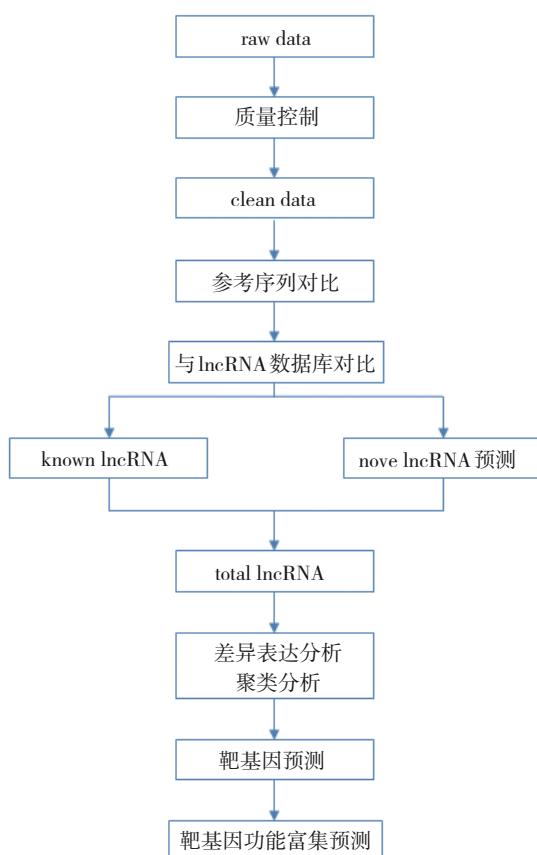


图1 lncRNA测序生物信息分析流程

差异 lncRNA 参与的信号通路。

2 结果

2.1 ghrelin对卵巢癌细胞 lncRNA 及 mRNA 表达的影响

与对照组比较, 实验组发生差异表达的 lncRNA 有 236 个(上调 130 个, 下调 106 个)。发生差异表达 mRNA 有 71 个(上调 66 个, 下调 5 个)。火山图展示的是 lncRNA 分布情况、lncRNA 的表达倍数差异及显著性结果。图中红点表示差异上调的 lncRNA, 蓝点表示差异下调的 lncRNA, 灰点表示无差异表达 lncRNA。见图 2。

2.2 差异表达 lncRNA 聚类分析

聚类分析结果见图 3。图中横向表示 lncRNA, 每一列为一个样本, 红色代表高表达 lncRNA, 绿色代表低表达 lncRNA。图中左侧的线图表示各个基因在所有样品中表达规律的相似性, 在聚类中分支越近的基因, 其表达量的变化规律就越接近, 同一聚类模式的基因可能具有相同或相关功能。

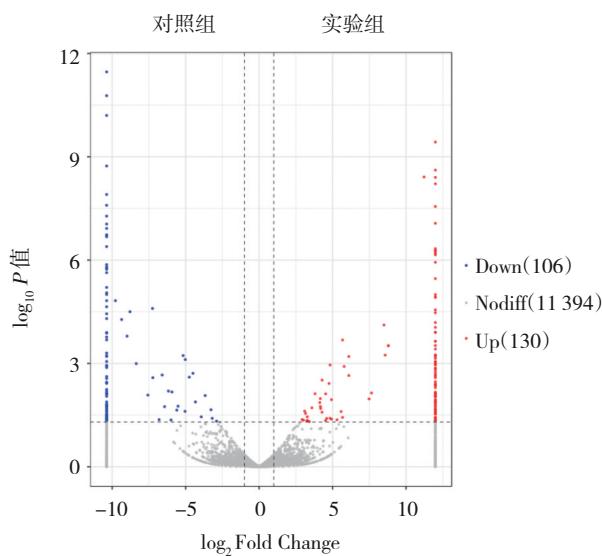


图2 差异表达 lncRNA 火山图

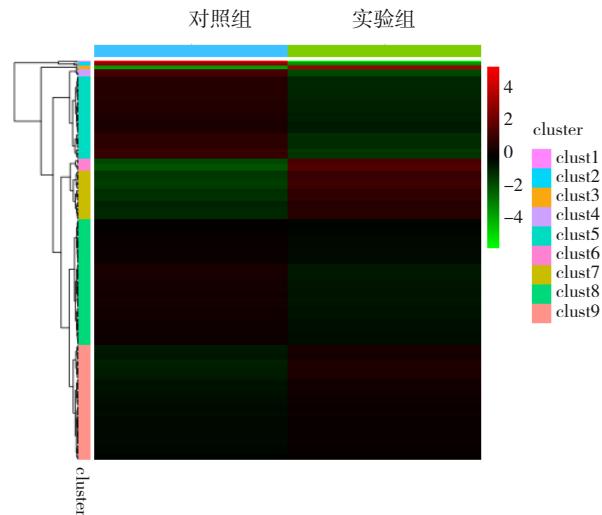


图3 差异表达 lncRNA 聚类

2.3 差异表达 lncRNA 与 mRNA 靶向关系

差异表达 lncRNA 与 mRNA 靶向关系见图 4。图中用蓝色表示差异下调 lncRNA, 紫色表示差异上调 lncRNA, 红色表示差异上调的 mRNA, 绿色表示差异下调的 mRNA, 连线代表靶向关系。多个 lncRNA 可同时与一个 mRNA 具有靶向关系, 共同调节靶基因的变化。

2.4 差异表达 lncRNA 靶基因与差异 mRNA 交集分析

通过对差异表达 lncRNA 预测到的靶基因与差异 mRNA 取交集, 得到 57 个基因(上调 54 个, 下调 3 个), 统计结果见图 5。图中红色表示差异上调基因, 绿色表示差异下调基因。

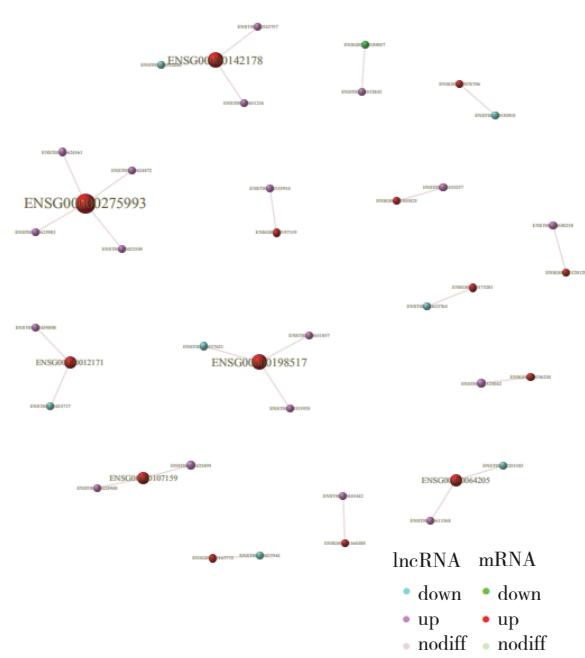


图4 差异表达lncRNA与mRNA靶向关系网络图

2.5 差异表达lncRNA靶基因富集分析

2.5.1 GO富集分析 对取交集后靶基因进行GO富集分析，按照分子功能(MF)、生物过程(BP)和细胞组分(CC)进行GO分类，挑选每个GO分类中

P值最小即富集最显著的前10个GO term条目进行展示，结果见图6。图中橙色柱状图表示富集最显著的前10个细胞组分，绿色柱状图表示富集最显著的前10个分子功能，蓝色柱状图表示富集最显著的前10个生物过程。

根据GO富集分析结果，通过Rich factor、FDR值及富集到此GO term上的lncRNA靶基因个数来衡量富集的程度。挑选FDR值最小的即富集最显著的前20个GO term条目进行展示，结果见图7。图中横坐标Rich factor指该GO term中富集到的差异lncRNA靶基因个数与注释到的差异lncRNA靶基因个数的比值。Rich factor越大，表示富集的程度越大。纵坐标表示最显著的前20个GO term条目。FDR取值范围为0~1，越接近于零，表示富集越显著。

以上GO富集分析结果显示，这些差异表达lncRNA的主要与精、赖氨酸跨膜转运，氧化应激反应及发育过程相关。

3.5.2 KEGG通路富集分析 根据差异表达的lncRNA靶基因的KEGG通路富集分析结果，挑选P值最小即富集最显著的前20个通路进行展示，结

	Target	Name		
1	ENSG00000172296	SPTLC3	30	ENSG00000105825
2	ENSG00000115919	KYNU	31	ENSG00000064205
3	ENSG00000003989	SLC7A2	32	ENSG00000173237
4	ENSG00000113739	STC2	33	ENSG00000137699
5	ENSG00000121039	RDH10	34	ENSG00000107159
6	ENSG0000039068	CDH1	35	ENSG00000198732
7	ENSG0000074410	CA12	36	ENSG00000146678
8	ENSG00000184588	PDE4B	37	ENSG00000144476
9	ENSG00000116761	CTH	38	ENSG00000147408
10	ENSG00000081041	CXCL2	39	ENSG00000117407
11	ENSG00000116016	EPAS1	40	ENSG00000165507
12	ENSG00000159167	STC1	41	ENSG00000275993
13	ENSG00000139874	SSTR1	42	ENSG00000142178
14	ENSG00000092068	SLC7A8	43	ENSG00000124466
15	ENSG00000198517	MAFK	44	ENSG00000095752
16	ENSG00000121966	CXCR4	45	ENSG00000066468
17	ENSG00000168209	DDIT4	46	ENSG00000187908
18	ENSG00000186832	KRT16	47	ENSG00000197119
19	ENSG00000150907	FOXO1	48	ENSG00000164761
20	ENSG00000172572	PDE3A	49	ENSG00000120129
21	ENSG00000148344	PTGES	50	ENSG00000129757
22	ENSG00000196557	CACNA1H	51	ENSG00000168389
23	ENSG00000114268	PFKFB4	52	ENSG00000119986
24	ENSG00000012171	SEMA3B	53	ENSG00000136960
25	ENSG00000204442	FAM155A	54	ENSG00000076706
26	ENSG00000167772	ANGPTL4	55	ENSG00000189057
27	ENSG00000173281	PPP1R3B	56	ENSG00000067798
28	ENSG00000159399	HK2	57	ENSG00000101134
29	ENSG00000196352	CD55		

图5 交集分析结果统计

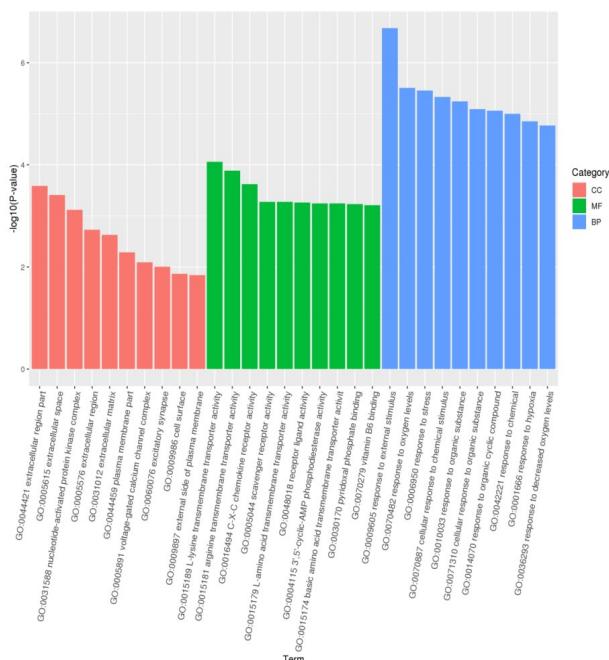


图6 GO富集分析柱状图

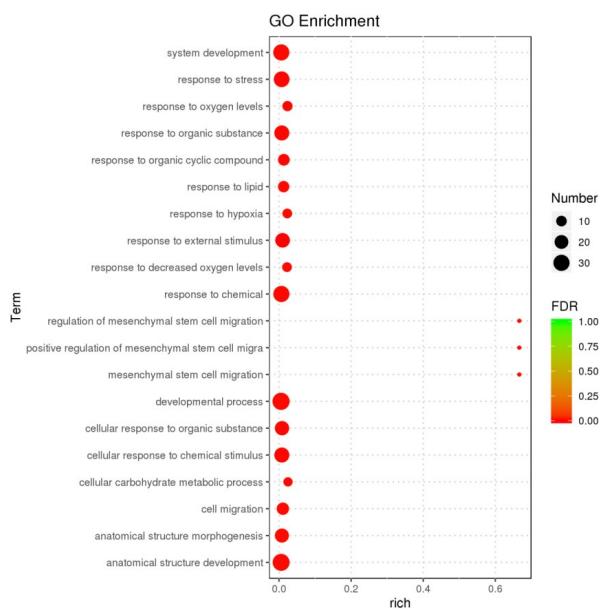


图7 lncRNA靶基因GO富集分析气泡图

果见图8。由图可知, 这些通路主要涉及4个方面, 分别为Environmental Information Processing (橙色), Human Diseases (绿色), Metabolism (蓝色), Organismal Systems (紫色)。

根据KEGG通路富集分析结果, 通过Rich factor、FDR值和富集到此通路上的lncRNA靶基因个数来衡量富集的程度。挑选FDR值最小的即富集最显著的前20条KEGG通路进行展示, 结果见图9。

图中横坐标表示Rich factor, 纵坐标表示富集最显著的前20条通路。气泡大小表示富集到此通路上的lncRNA靶基因的个数。

以上KEGG富集分析结果显示: 这些差异表达lncRNA主要富集在细胞因子受体信号通路、胰高血糖素和胰岛素信号通路及癌症相关信号通路上。

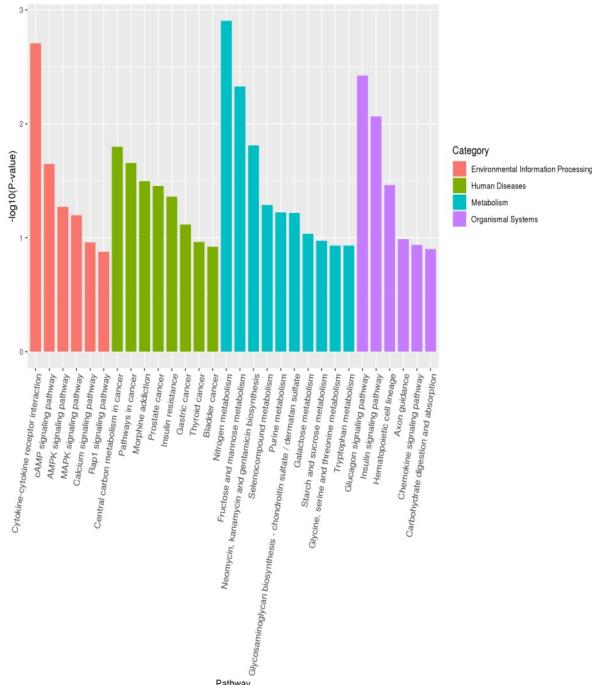


图8 lncRNA靶基因KEGG通路富集分析柱状图



图9 lncRNA靶基因KEGG通路富集分析气泡图

3 讨论

卵巢癌始于卵巢，因其病死率高，卵巢肿瘤在妇科恶性肿瘤中是最致命的。据估计，只有30.6%的女性能存活5年。目前卵巢癌治疗方式仍然是手术加放化疗，但分子靶向治疗的出现为卵巢癌的治疗提供了新的可能，卵巢癌的生物标志物之一CA125被广泛用于诊断卵巢癌^[7]，然而卵巢癌的治疗靶点十分有限，随着基因组学、蛋白质组学及代谢组学技术的不断发展，有望能够发现更多的卵巢癌生物标志物与治疗靶点。

ghrelin中文名为胃饥饿素或生长激素释放肽，是由28个氨基酸构成的多肽，主要由胃产生，胃切除后胰腺是其主要来源^[8]。ghrelin在体内可发挥多种生物学功能，如促进生长激素的分泌、调节摄食和能量代谢等，并且参与调控消化道恶性肿瘤、食管癌、胃癌、乳腺癌、卵巢癌等多种肿瘤发生、发展^[9-11]。研究发现ghrelin可抑制卵巢癌细胞增殖，且可能通过miR-1和Bcl-2以及抑制mTOR和经典Wnt信号通路调控该过程^[3, 12]。但ghrelin对卵巢癌细胞lncRNA表达的影响报道较少。

基因组学研究发现^[13]人类基因中只有不到2%具有编码蛋白质的潜力，而其余大部分均被转录为ncRNA，包括微小RNA(microRNA, miRNA)、lncRNA以及环状RNA(circular RNA, circRNA)。由于没有编码蛋白的功能，让学者们一度认为ncRNA是可有可无的存在，甚至是转录过程当中的“噪音”。但随着研究的深入学者们发现ncRNA并不是一无是处，功能性ncRNA参与调节多种生命过程，尤其近年来高通量测序、基因芯片等技术日渐成熟，让学者掀开ncRNA的神秘面纱。本研究以lncRNA作为关注对象，lncRNA是一类长度超过200 bp并具有更高组织器官特异性的ncRNA^[14]。lncRNA在多种生命活动中均可发挥重要生物学功能，尤其在肿瘤领域占有至关重要的位置，研究发现lncRNA可参与调节肿瘤细胞增殖、自噬、迁移以及凋亡等多种过程^[15-17]，lncRNA已被确定为癌症发展过程中的关键调控分子。在卵巢癌的发生发展过程中已有多种lncRNA被证实发生差异表达并发挥重要作用，如lncRNA TP73-AS1在卵巢癌组织和卵巢癌细胞中上调，而TP73-AS1上调与预后不良有关。敲低TP73-AS1可显著抑制SK-OV-3细

胞的增殖、侵袭及迁移，而且，敲低TP73-AS1抑制体内肿瘤的生长^[18]。lncRNA EIBC在卵巢癌组织中高表达，lncRNA EBIC的过度表达可通过Wnt/β-catenin信号通路促进卵巢癌的增殖、侵袭及迁移，并提高细胞对顺铂的耐药性^[19]。LINC 00152在卵巢癌组织和细胞系中上调，敲除LINC 00152可抑制细胞增殖，诱导细胞凋亡，从而抑制肿瘤生长^[20]。lncRNA MALAT1可能使miR-211成为竞争性内源RNA，并可能上调PHF19表达，从而促进卵巢癌发展^[21]。此外，lncRNA MALAT1也可以负性靶向miR-503-5p表达，通过JAK2-STAT3途径进一步促进卵巢癌细胞增殖并抑制其凋亡^[22]。lncRNA有望成为新的卵巢癌生物标志物与治疗靶标。

本研究采用第二代测序技术，基于illumina HiSeq测序平台，从ghrelin作用的人卵巢癌细胞及对照组中提取RNA进行测序。根据测序结果筛选实验组人卵巢癌细胞中差异表达lncRNA及mRNA，对差异表达lncRNA进行靶基因预测，将预测到的靶基因与差异mRNA做交集分析，并对取交集后得到的基因进行GO富集分析、KEGG信号通路富集分析，初步探讨这些差异表达lncRNA在卵巢癌中的主要功能及参与的信号通路，为卵巢癌的诊疗提供潜在靶点。

参 考 文 献 :

- [1] TORRE L A, TRABERT B, DESANTIS C E, et al. Ovarian cancer statistics, 2018[J]. CA Cancer J Clin, 2018, 68(4): 284-296.
- [2] XU Y, PANG X Y, DONG M, et al. Ghrelin inhibits ovarian epithelial carcinoma cell proliferation in vitro[J]. Oncol Rep, 2013, 30(5): 2063-2070.
- [3] 刘瑞平,白瑞霞,赵鹏伟. Ghrelin对人卵巢癌细胞株HO-8910 miR-1/Bcl-2表达的影响[J]. 中国生物制品学杂志, 2018, 31(11): 1227-1229.
- [4] 洪婷. 上皮性卵巢癌长链非编码RNA的表达及生物信息学初探[D]. 衡阳: 南华大学, 2017.
- [5] MIAO W, LU T M, LIU X L, et al. LncRNA SNHG8 induces ovarian carcinoma cells cellular process and stemness through Wnt/β-catenin pathway[J]. Cancer Biomark, 2020, 28(4): 459-471.
- [6] YOU Q, YAO Y, WU J Y, et al. YY1-induced lncRNA DSCR8 promotes the progression of ovarian cancer via miR-3192-5p/YY1 axis[J]. Biomed Pharmacother, 2020, 129: 110339.
- [7] HENDERSON J T, WEBBER E M, SAWAYA G F. Screening for ovarian cancer: updated evidence report and systematic review for the US preventive services task force[J]. JAMA, 2018, 319(6): 595-606.

- [8] CAMACHO-RAMÍREZ A, MAYO-OSSORIO M Á, PACHECO-GARCÍA J M, et al. Pancreas is a preeminent source of ghrelin after sleeve gastrectomy in Wistar rats[J]. *Histol Histopathol*, 2020, 35(8): 801-809.
- [9] ZHU C Z, LIU Y Q, KANG W M, et al. Exploration of the role of serum ghrelin in the diagnosis and treatment of digestive tract malignancies[J]. *J Int Med Res*, 2020, 48(5): 300060520920441.
- [10] PRITCHETT N R, MAZIARZ M, SHU X O, et al. Serum ghrelin and esophageal and gastric cancer in two cohorts in China[J]. *Int J Cancer*, 2020, 146(10): 2728-2735.
- [11] ZHANG J Y, XIE T H. Ghrelin inhibits cisplatin-induced MDA-MB-231 breast cancer cell Apoptosis via PI3K/Akt/mTOR signaling[J]. *Exp Ther Med*, 2020, 19(3): 1633-1640.
- [12] 窦磊, 庞晓燕, 李奇, 等. 去酰基化ghrelin抑制上皮性卵巢癌细胞的增殖[J]. 中国医科大学学报, 2018, 47(12): 1102-1106.
- [13] MICHALAK P. RNA world the dark matter of evolutionary genomics[J]. *J Evol Biol*, 2010, 19(6): 1768-1774.
- [14] WANG M J, DONG X J, FENG Y, et al. Prognostic role of the long non-coding RNA, SPRY4 Intronic Transcript 1, in patients with cancer: a meta-analysis[J]. *Oncotarget*, 2017, 8(20): 33713-33724.
- [15] ZHAO J, DU P Z, CUI P, et al. LncRNA PVT1 promotes angiogenesis via activating the STAT3/VEGFA axis in gastric cancer[J]. *Oncogene*, 2018, 37(30): 4094-4109.
- [16] MAO C, WANG X, LIU Y T, et al. A G3BP1-Interacting lncRNA promotes ferroptosis and apoptosis in cancer via nuclear sequestration of p53[J]. *Cancer Res*, 2018, 78(13): 3484-3496.
- [17] DENG S J, CHEN H Y, YE Z, et al. Hypoxia-induced LncRNA-BX111 promotes metastasis and progression of pancreatic cancer through regulating ZEB1 transcription[J]. *Oncogene*, 2018, 37(44): 5811-5828.
- [18] WANG X Q, YANG B, SHE Y P, et al. The lncRNA TP73-AS1 promotes ovarian cancer cell proliferation and metastasis via modulation of MMP2 and MMP9[J]. *J Cell Biochem*, 2018, 119(9): 7790-7799.
- [19] XU Q F, TANG Y X, WANG X. LncRNA EBIC promoted proliferation, metastasis and cisplatin resistance of ovarian cancer cells and predicted poor survival in ovarian cancer patients[J]. *Eur Rev Med Pharmacol Sci*, 2018, 22(14): 4440-4447.
- [20] CHEN P X, FANG X L, XIA B, et al. Long noncoding RNA LINC00152 promotes cell proliferation through competitively binding endogenous miR-125b with MCL-1 by regulating mitochondrial apoptosis pathways in ovarian cancer[J]. *Cancer Med*, 2018, 7(9): 4530-4541.
- [21] TAO F F, TIAN X X, RUAN S M, et al. miR - 211 sponges lncRNA MALAT1 to suppress tumor growth and progression through inhibiting PHF19 in ovarian carcinoma[J]. *FASEB J*, 2018, 32(11): 6330-6343.
- [22] SUN Q, LI Q, XIE F F. LncRNA-MALAT1 regulates proliferation and apoptosis of ovarian cancer cells by targeting miR-503-5p[J]. *Onco Targets Ther*, 2019, 12: 6297-6307.

(张西倩 编辑)

本文引用格式: 宋婉莹, 萨日盖, 高海宁, 等. 基于二代测序技术ghrelin作用后人卵巢癌细胞差异表达lncRNA的生物信息学分析[J]. 中国现代医学杂志, 2022, 32(9): 25-31.

Cite this article as: SONG W Y, SA R G, GAO H N, et al. Bioinformatics analysis of differentially expressed lncRNA in human ovarian cancer cells treated with ghrelin based on next-generation sequencing[J]. *China Journal of Modern Medicine*, 2022, 32(9): 25-31.