

李家乐,金涛,朱国志,陈沈峻,杨林,刘心雨,李升和,赵春芳.gga-miR-130b-3p对鸡 MDCC-MSB1细胞中肿瘤相关基因表达的影响[J].中国农业大学学报, 2024,29(07);34-46.

LI Jiale, JIN Tao, ZHU Guozhi, CHEN Shenjun, YANG Lin, LIU Xinyu, LI Shenghe, ZHAO Chunfang. Effects of gga-miR-130b-3p on the expression of tumour-related genes in chicken MDCC-MSB1 cells[J]. *Journal of China Agricultural University*, 2024, 29(07):34-46. DOI: 10.11841/j.issn.1007-4333.2024.07.04

## gga-miR-130b-3p 对鸡 MDCC-MSB1 细胞中 肿瘤相关基因表达的影响

李家乐 金 涛 朱国志 陈沈峻 杨 林 刘心雨 李升和 赵春芳\* (安徽科技学院动物科学学院/动物营养调控与健康安徽省重点实验室,安徽 滁州 233100)

摘 要 为鉴定 MD淋巴瘤转化细胞中 gga-miR-130b-3p 调控的肿瘤相关基因,本研究在 MDV 转化的鸡淋巴细胞系 MDCC-MSB1 中过表达该 miRNA,转染 48 h后收集并提取 RNA,利用高通量测序获得过表达 gga-miR-130b-3p 组和 B 性对照组(Negative control, NC)的转录组数据,筛选这些数据中的差异表达基因(Differential expressed genes, DEGs),对 DEGs 进行基因本体 GO 功能富集分析、信号通路分析以及基因集富集分析,筛选过表达 gga-miR-130b-3p 前后基因表达变化可能参与的信号通路,并对两组中的差异可变剪切进行分析。结果表明:1)与 NC 组相比,过表达 gga-miR-130b-3p 组中共鉴定出 117 个 DEGs,其中 83 个 DEGs 显著上调,34 个 DEGs 显著下调。其中 MCM10、KCNA3、PTK2、FGL2、GPAM、BMP4、LOXL3、DDO和 KRAS等基因可能影响 MD 肿瘤转化。2) DEGs 注释到 46 个 GO 条目中,其中生物过程包含免疫系统过程等在内的 22 个条目,分子功能包括 10 个条目,细胞组分包括 14 个条目。3) mimics NC 和 mimics 转染组中的 DEGs 以及微效基因富集到 7 个与肿瘤发生相关的通路,其中 主要是通过甲状腺激素信号途径、胆碱代谢等通路发挥抑癌作用。4) 过表达 gga-miR-130b-3p 后差异可变剪切类 型最多的是外显子跳跃(Exon skipped, ES),其次是内含子滞留(Intron retained, IR),最少的是外显子 互斥 (Mutually exclusive exon, MXE)。综上, gga-miR-130b-3p 高表达会引起 MSB1 细胞中的部分基因差异表达,这些 DEGs 通过抑癌信号通路抑制 MD 的肿瘤发展进程,该研究可为解析 miRNA 在 MD 肿瘤转化过程中的作用机制提 供理论依据。

关键词 gga-miR-130b-3p; MD 肿瘤相关基因; 转录组测序; 生物信号通路 中图分类号 S858.31 文章编号 1007-4333(2024)07-0034-13 文献标志码 A

# Effects of gga-miR-130b-3p on the expression of tumour-related genes in chicken MDCC-MSB1 cells

LI Jiale, JIN Tao, ZHU Guozhi, CHEN Shenjun, YANG Lin, LIU Xinyu,

LI Shenghe, ZHAO Chunfang\*

(Anhui Provincial Key Laboratory of Animal Nutrition Regulation and Health /College of Animal Science, Anhui Science and Technology University, Chuzhou 233100,China)

Abstract To identify tumour-associated genes regulated by gga-miR-130b-3p in MD lymphoma-transformed cells, in the study, the miRNA mimics was overexpressed in MDV-transformed chicken lymphoblastoid cell

收稿日期: 2024-03-03

基金项目: 国家自然科学基金项目(32002160,32172816);安徽省教育厅青年拔尖人才项目;安徽省高校科研项目计划自然科学重点项目(2023AH051872);安徽省重 点研究与开发计划项目(202204c06020074);安徽科技学院人才引进项目(DKYJ201901);安徽省研究生创新创业实践项目(2023excysj175);大学生创新创 业训练计划项目(202110879059, S202210879200,S202210879194,X202310879019)

第一作者: 李家乐(ORCID: 0009-0002-6627-893X),硕士研究生, E-mail: 15256785638@163.com

通讯作者: 赵春芳(ORCID:0000-0002-1744-8130),副教授,主要从事动物遗传育种研究,E-mail:zhyy199002@163.com

line MDCC-MSB1, and cells were collected and RNA extracted 48 h after transfection. The transcriptome data were obtained for the overexpression of gga-miR-130b-3p group and the negative control (NC) group using high-throughput sequencing. Screening these data for differentially expressed genes (DEGs), functional enrichment analysis of DEGs for Gene ontology (GO), signaling pathway analysis and Gene Set Enrichment Analysis (GSEA) were performed to screen the signaling pathways that may be involved in the changes in gene expression before and after overexpression of gga-miR-130b-3p and to analyze the differentially alternative splicing in the two groups. The results showed that: 1) Compared to the NC group, a total of 117 DEGs were identified in the overexpression gga-miR-130b-3p group, of which 83 DEGs were significantly up-regulated and 34 DEGs were significantly down-regulated. Among them, MCM10, KCNA3, PTK2, FGL2, GPAM, BMP4, LOXL3, DDO and KRAS may affect MD tumor transformation. 2) DEGs were annotated into 46 GO entries, of which 22 entries including immune system processes for biological processes, 10 entries for molecular functions, and 14 entries for cellular components. 3) DEGs in the mimics NC and mimics transfected groups as well as genes of small effect were enriched to seven pathways associated with tumourigenesis, which mainly exerted oncogenic effects through the thyroid hormone signaling pathway, choline metabolism and other pathways. 4) The most differentially alternative splicing type after overexpression of gga-miR-130b-3p was exon skipped (ES), followed by intron retained (IR), and the least was mutually exclusive exon (MXE). Taken together, high expression of gga-miR-130b-3p can cause differential expression of some genes in MSB1 cells, and these DEGs inhibit tumour progression in MD through oncogenic signaling pathways. This study may provide a theoretical basis for analyzing the mechanism of gga-miR-130b-3p in MD tumour transformation process.

Keywords gga-miR-130b-3p; Marek's disease; transcriptome sequencing; biosignaling pathway

马立克氏病病毒(MDV)是一种高度致瘤性的 甲型疱疹病毒,是鸡马立克氏病(MD)的病原体, 可引起各种临床症状,最主要的特征是全身性神 经炎症、免疫抑制和T细胞淋巴瘤形成<sup>[1]</sup>。作为 鸡最重要的传染病之一,MD每年在全球广泛流行 并给家禽业造成巨大的经济损失<sup>[2]</sup>,引起的恶性 淋巴瘤是家禽发病率最高的肿瘤性疾病<sup>[3]</sup>。

MicroRNA (miRNA) 是一类长度约为18~ 24个核苷酸的非编码RNA,通过促进mRNA降解 或抑制mRNA翻译发挥调节靶基因表达的作 用<sup>[4]</sup>。因其对基因表达的影响、在机体组织和体 液中的稳定存在以及作为疾病生物标志物的潜在 用途,miRNA成为生物医学基础研究的一个重要 方向<sup>[5]</sup>。

近年来与 MD 相关的 miRNAs 被广泛报 道<sup>[6-7]</sup>。miR-130b-3p属于miR-130家族,参与机体 小脑共济性失调、脂肪形成、缺氧应激和肿瘤发生 等生物学过程<sup>[8]</sup>。此前,通过高通量测序和实时 荧光定量 PCR 证实, MD 肿瘤组织中的 gga-miR-130b-3p 显著下调,并且发现该miRNA在 MD 肿瘤 转化过程中发挥肿瘤抑制因子的作用<sup>[9]</sup>。尽管 gga-miR-130b-3p 与鸡 MD 抗性关系密切,但关于 gga-miR-130b-3p 具体调控的基因表达或通过的 生物信号通路影响 MD 肿瘤形成的作用机制尚不 清楚。本研究通过对过表达gga-miR-130b-3p后的 MD 肿瘤转化细胞进行转录组测序,筛选该miRNA 过表达前后的差异表达基因,利用荧光定量 PCR 验证测序结果的准确性,并通过 GO 分析和 KEGG 生物信号通路分析,揭示差异基因在 MD 肿瘤发展进程中可能发挥的作用,为研究gga-miR-130b-3p 在 MD 肿瘤发生中的作用机理提供更多的理论依据。

## 1 材料与方法

## 1.1 细胞培养和miRNA转染

MDV转化的鸡淋巴细胞系 MDCC-MSB1由中 国农业科学院哈尔滨兽医研究所提供。细胞在37℃, 5%CO2下,在 RPMI 1640培养基(Gibco, USA)中培 养,辅以9%胎牛血清(Invitrogen, USA)和1%青霉 素-链霉素溶液(Invitrogen, USA)。

按照 $2 \times 10^4 \sim 5 \times 10^4$ 个细胞/孔的浓度接种于 6孔 细胞培养板进行转染,使用X-treme GENE siRNA转 染试剂(罗氏,德国),mimics NC和 gga-miR-130b-3p mimics终浓度为100 nmol/L,转染48 h后收集细胞<sup>[10]</sup>。 gga-miR-130b-3p 模 拟 物 和 阴 性 对 照 (NC) 购 自 GenePharma公司(GenePharma有限公司,中国上海)。

## 1.2 RNA 提取和 RNA 测序

使用 Trizol 试剂(Invitrogen, USA)提取总

RNA,通过琼脂糖凝胶电泳分析样品 RNA 完整性 及是否存在 DNA 污染, 使用 Qubit2.0 Fluorometer 测定 RNA 的浓度, NanoPhotometer spectrophotometer 检测 RNA 纯度(OD<sub>260</sub>/OD<sub>280</sub>及 OD<sub>260</sub>/OD<sub>230</sub>比值), Agilent 2100 bioanalyzer 检测 RNA 完整性。通过带 有 Oligo(dT)的磁珠富集具有 polyA 尾巴的真核 mRNA后,用缓冲液把mRNA打断。以片段化的 mRNA为模版,随机寡核苷酸为引物,在M-MuLV 逆转录酶体系中合成互补 DNA(cDNA)第一条链, 随后用RNaseH降解RNA链,并在DNA polymerase I 体系下,以dNTPs 为原料合成 cDNA 第二条链。纯化后的双链 DNA 经过末端修复、加A 尾并连接测序接头,用AMPure XP beads筛选 200 bp 左右的 DNA, 进行 PCR 扩增并再次使用 AMPure XP beads 纯化 PCR 产物,最终获得文库。 DNA 文库由 Genedenovo 公司(中国广州)在 Illumina测序平台上进行测序。

## 1.3 数据质控与比对分析

为了保证数据质量,对raw reads利用 fastp进行 质控,去除含adapter、含N比例大于10%、全部都是 A 碱基的 reads 以及Q≤20 的碱基数占整条 read 50%以上的低质量 reads,得到 clean reads。数据经 过过滤后,分析碱基的组成及质量分布。使用 bowtie2将 clean reads 比对到鸡的核糖体数据库,在 不允许错配情况下去除比对上核糖体的 reads,将保 留下来的 unmapped reads 用于后续转录组分析。以 GRCg6a(版本号:GCA\_000002315.5)为参考基因 组,利用Hisat2软件进行比对分析。

## 1.4 miRNA潜在靶基因预测与基因互作网络分析

使用生物信息学预测软件 miRDB 预测 ggamiR-130b-3p的下游靶基因。通过STRING12.0 (https://cn. string-db. org/)数据库,对转录组数据 中的差异表达基因和miRNA的潜在靶基因进行互 作分析,构建基因互作网络。

#### 1.5 差异基因分析与功能注释

基因表达量用 FPKM 值表示,使用 DESeq2 软 件进行差异基因分析。基于差异分析结果,按P< 0.05和|log<sub>2</sub>(FC)|≥1.5的条件筛选显著差异基因。 通过 Goatools 软件进行基因本体论(GO)(http:// www.geneontology.org/)分析,以说明过表达ggamiR-130b-3p 与对照组之间差异基因的生物学意 义。利用京都基因与基因组百科全书(KEGG)数据 库阐明差异基因的潜在生物途径。同时,进行 GSEA分析(Gene set enrichment analysis)挖掘微效 基因的有效信息,进一步筛选相关功能信号通路。 利用rMATS进行可变剪切分析。

#### 1.6 实时荧光定量PCR

RT-qPCR 反应使用 SYBR Premix Ex Taq Ⅱ 试剂盒(TaKaRa,大连,中国),在ABI Prism 7500 HT 检测系统(Applied Biosystems, Foster City, CA) 上检测。RT-qPCR采用以下循环进行。95℃ 15 min, 95 ℃ 10 s, 60 ℃ 32 s, 40 个循环。根据 NCBI上公布的鸡不同基因的 cDNA 序列,利用 Primer premier 5.0软件跨内含子设计各基因的荧 光定量 PCR 引物,β-actin 为内参基因。引物序列 见表1。

| 基因             | 引物序列(5'-3')                     | 序列号                |
|----------------|---------------------------------|--------------------|
| Gene           | Primer sequence(5'-3')          | Serial number      |
| KCNA3          | F:TTCTGCCTGGAGACCCTG            | ENSGALG00000040681 |
|                | R:GAAACAGCCGAGGACGAG            |                    |
| $TXNL1^{[11]}$ | F:CGGAATTCATGGTGGGCGTGAAGCTGAT  | ENSGALG00000054870 |
|                | R:TTGCGGCCGCTTAGTGGCTCTCTCCTTTT |                    |
| MAT1A          | F:TGTCGTCGTGTTCTGGTT            | ENSGALG0000002479  |
|                | R:CTTCTGGTAAATTGGCTTTT          |                    |
| RND2           | F:TCAGCCGCCCAGAAACCT            | ENSGALG0000002804  |
|                | R:GGAAAGCTCCCGCAACGT            |                    |
| BMP4           | F:TGGTAACCGAATGCTGATGG          | ENSGALG00000012429 |
|                | R:ATGGCTTTGGGCAGAGTG            |                    |
| $NMUR1^{[12]}$ | F:AGGAGGCAGGTCACGAAGATG         | ENSGALG00000007714 |
|                | R:GTAGAGGATGGGGTTGGCAG          |                    |
| MED1           | F:AGTGCGTGTCCATACCAT            | ENSGALG00000037112 |
|                | R:GCCCTCCAATAACAAAGC            |                    |

表1 实时荧光定量 PCR 引物

## 2 结果与分析

## 2.1 过表达gga-miR-130b-3p的转染效率及转录 组数据质控分析

为分析 gga-miR-130b-3p在 MDV 转化的 T 淋 巴细胞系 MSB1中的功能,本试验利用转染 miRNA 模拟物(mimics)的方式在该细胞中过表达 miR-130b-3p。将 100 nmol/L FAM 标记的 mimics 和 mimics 阴性对照转染至 MSB1 细胞,在荧光显微镜 下观察转染效率,从图 1 中可以观察到 mimics 和 mimics 阴性对照转染组在荧光显微镜下均可见绿 色荧光,且转染效率都在 70% 以上,能够保证测序 试验正常进行。

在 MSB1 中分别转染未添加荧光标记的 mimics和mimicsNC,对获得的总RNA进行转录组 谱分析。首先对转录组原始数据进行质控分析,由 表2可知,质控过后mimics和mimicsNC组分别获 得41473024和38987260个clean reads,两组中



明场和暗场下 MSB1细胞图像,放大倍数 100×。 MSB1 cell image in the bright and dark field. The magnification is 100×.

图1 过表达gga-miR-130b-3p的转染效率



Q20和Q30值分别达到97%和93%以上,比对率都达到92.6%以上,特异性比对率达到90%以上。

|         | 表 2 RNA-Seq 数据质控分析                       |
|---------|--|
| Table 2 | Quality control analysis of RNA-Seq data |

| 样 品<br>Sample | 原始读数<br>Raw reads | 干净读数<br>Clean reads | Q20/% | Q30/% | GC 含量/%<br>GC contents | 映射读数<br>Mapped reads |
|---------------|-------------------|---------------------|-------|-------|------------------------|----------------------|
| Mimics        | 41 966 836        | 41 473 024          | 97.52 | 93.29 | 48.68                  | 38 316 842           |
| Mimics NC     | 39 462 899        | 38 987 260          | 97.53 | 93.36 | 49.23                  | 35 844 878           |

## 2.2 过表达gga-miR-130b-3p后差异表达基因分析

按照 $|\log_2(FC)| \ge 1.5 \pi P < 0.05$ 的阈值标准共获得 117个差异表达基因。与阴性对照组相比,过表达 gga-miR-130b-3p 组有 83个差异基因上调,34个差异基因下调(图 2)。其中前 10个上调和下调差异基因的详细信息分别如表 3 和表 4 所示,上调基因包含微小染色体维持 10 复制起始因子(*MCM10*)、晶体蛋白  $\gamma$ S(*CRYGS*)、钾离子通道A亚家族成员 3(*KCNA3*)、类硫氧还原蛋白 1(*TXNL1*)、Rho家族GTP 酶 2(*RND2*)、D-天冬氨酸氧化酶(*DDO*)、含MANSC 域蛋白4(*MANSC4*)、甲硫氨酸腺苷转移酶 1A(*MAT1A*)、蛋白酪氨酸激酶 2(*PTK2*)等,下调基因包含ATP/GTP 类结合蛋白1(*AGBL1*)、骨形成蛋白4(*BMP4*)、神经生长因子U受体1(*NMUR1*)、胆汁



图 2 差异表达基因的火山图



酸-CoA:氨基酸N-酰基转移酶(BAAT)、印度刺猬 (IHH)、类赖氨酰氧化酶3(LOXL3)、GDP-D-葡萄 糖磷酸化酶1(GDPGP1)、中介复合体亚基1 (MED1)、卷曲螺旋结构域蛋白87(Ccdc87)等。利 用miRDB生物在线软件预测gga-miR-130b-3p的 潜在靶基因共有994个,结合预测结果,发现差异基

因 AHRR、GAREM1、SLC44A1、GPAM、ERC1、 ETNK1、KPNA5、SMARCD3、NR3C1、GFOD1 和 QKI是该miRNA的潜在靶基因。

| 表 3 | 表达量上调的前10个差异基因 |
|-----|----------------|
|     |                |

| Table 3 | Top 10 di | fferentially | expressed | genes wi | ith up-regu | lated e | xpression |
|---------|-----------|--------------|-----------|----------|-------------|---------|-----------|
|---------|-----------|--------------|-----------|----------|-------------|---------|-----------|

| 基因     | 序列号                | 差异倍数         | D    | 参与的 GO terms 或 KEGG 信号通路                     |
|--------|--------------------|--------------|------|--|
| Gene   | Serial number      | $\log_2(FC)$ | 1    | Involved GO terms or KEGG signaling pathways |
| MCM10  | ENSGALG00000051529 | 11.05        | 0.01 |  |
| pol    | ENSGALG00000051508 | 7.04         | 0.03 | 核酸结合、细胞大分子代谢过程                               |
| CRYGS  | ENSGALG0000006574  | 3.28         | 0.02 | 上皮细胞的形态发生                                    |
| KCNA3  | ENSGALG00000040681 | 3.15         | 0.03 | 电压门控钾离子通道复合物、钾离子跨膜转运                         |
| TXNL1  | ENSGALG00000054870 | 2.94         | 0.02 |  |
| RND2   | ENSGALG0000002804  | 2.78         | 0.02 | 细胞皮层、细胞质囊、细胞迁移                               |
| DDO    | ENSGALG00000015057 | 2.38         | 0.04 | 过氧物酶体、D-天冬氨酸氧化酶活性                            |
| MANSC4 | ENSGALG00000026372 | 2.26         | 0.03 |  |
| MAT1A  | ENSGALG0000002479  | 2.19         | 0.04 | 甲硫氨酸腺苷基转移酶活性                                 |
| PTK2   | ENSGALG00000031741 | 2.04         | 0.00 | 癌症中的通路、癌症中的蛋白聚糖                              |

注:MCM10、TXNL1和MANSC4未参与GO terms或KEGG信号通路。

Note: MCM10, TXNL1 and MANSC4 are not involved in GO terms or KEGG signaling pathway.

#### 表4 表达量下调的前10个差异基因

Table 4 Top 10 differentially expressed genes with down-regulated expression

| 基因     | 序列号                | 差异倍数         | л    | 参与的 GO terms 或 KEGG 信号通路                     |
|--------|--------------------|--------------|------|--|
| Gene   | Serial number      | $\log_2(FC)$ | Р    | Involved GO terms or KEGG signaling pathways |
| AGBL1  | ENSGALG0000006819  | -5.18        | 0.05 | 金属羧肽酶活性、锌离子结合                                |
| BMP4   | ENSGALG00000012429 | -3.67        | 0.03 | 癌症中的通路、甲状腺激素信号通路                             |
| NMUR1  | ENSGALG00000007714 | -3.42        | 0.02 | 氯离子转运、G-蛋白偶联受体信号通路                           |
| Flnc   | MSTRG.38           | -2.68        | 0.04 | 癌症中的蛋白聚糖、细胞骨架                                |
| BAAT   | ENSGALG00000040619 | -2.57        | 0.01 | 牛磺酸和低牛磺酸代谢、过氧物酶体                             |
| IHH    | ENSGALG00000011347 | -2.35        | 0.04 | 癌症中的蛋白聚糖、细胞外基质                               |
| LOXL3  | ENSGALG00000036142 | -1.41        | 0.04 | 细胞核、氧化还原酶活性                                  |
| GDPGP1 | ENSGALG00000045045 | -1.21        | 0.01 | GDP-D-葡萄糖磷酸化酶活性                              |
| MED1   | ENSGALG00000037112 | -1.12        | 0.03 | 甲状腺激素信号通路、内分泌抵抗                              |
| Ccdc87 | ENSGALG00000050539 | -0.99        | 0.02 |  |

注:Ccdc87未参与GO terms或KEGG信号通路。

Note: Ccdc87 is not involved in GO terms or KEGG signaling pathway.

## 2.3 过表达gga-miR-130b-3p 后差异表达基因的 互作和GO分析

利用STRING数据库中蛋白互作数据分析差 异表达基因的互作关系,如图3所示,共有73个差 异表达基因存在互作关系。gga-miR-130b-3p的候 选靶基因 AHRR、GAREM1、SLC44A1、GPAM、 ERC1, ETNK1, KPNA5, SMARCD3, NR3C1, GFOD1和QKI的表达水平在gga-miR-130b-3p过 表达后的转录组数据中呈现显著差异,并且这些基 因与其他差异基因之间存在互作调控。

为了解差异表达基因的特定功能,将117个差 异基因映射到GO数据库中进行分析。结果如图4 所示,差异表达基因分别按照生物过程(BP)、细胞 组分(CC)和分子功能(MF)3个组分进行注释,大





多数差异基因被分配到生物过程条目中。在生物 过程组分中,差异基因被分配到细胞过程、单有机 体过程、代谢过程、生物调节、生物过程调控、生物 过程的正向调节、对刺激的反应、定位、多细胞生物 过程和免疫系统过程。在细胞组分中,差异基因被 分配到细胞、细胞部分、细胞器、细胞器部分和膜条 目中。在分子功能组分中,差异基因被分配到结 合、催化活性和转运活性条目中。其中免疫系统过 程中的差异基因有FGL2、GPAM、TET2、IHH、 JCHAIN、BMP4、PTK2、SMPD3、LOXL3和IDE。

## 2.4 过表达gga-miR-130b-3p 后差异表达基因的 KEGG分析

利用 KEGG 数据库对差异基因进行信号通路分析,筛选 gga-miR-130b-3p 可能参与的生物学通路。如图 5 所示,这些差异基因富集在牛磺

酸和低牛磺酸代谢、甲状腺激素信号途径、 Hedgehog信号通路、过氧物酶体、内分泌抗性、甘 油磷脂代谢、癌症中的胆碱代谢、鞘磷脂代谢、癌 症中的蛋白聚糖和调节干细胞多能性的信号通 路中。

#### 2.5 过表达gga-miR-130b-3p 后基因的 GSEA 分析

为弥补传统富集分析对微效基因的有效信息 挖掘不足的问题,更为全面地对某一功能通路的调 节作用进行解释,本研究利用GSEA分析(Gene set enrichment analysis)进一步对基因可能参与的生物 学通路进行分析。如图6所示,mimics NC和 mimics转染组中的基因富集在胆碱能突触、TNF信 号通路、癌症中的miRNAs、甘油磷脂代谢、甲状腺 激素合成、氧化磷酸化、Toll和Imd信号通路、NFkappa B信号通路、磷脂酰肌醇信号系统、cAMP信





Fig. 5 KEGG analysis of differential expressed genes after overexpression of gga-miR-130b-3p

号通路、C型凝集素受体信号通路和EGFR 酪氨酸激酶抑制剂抗性等生物信号通路中。

**2.6 过表达gga-miR-130b-3p**后的差异可变剪切分析 在 MSB1 细胞中过表达gga-miR-130b-3p 或



ES为正值(红色曲线)代表该通路被激活,ES为负值(绿色曲线)代表该通路被抑制。

A positive value of ES (red curve) means that the pathway is activated and a negative value of ES (green curve) means that the pathway is inhibited. 图 6 过表达gga-miR-130b-3p 后基因的GSEA 分析

Fig. 6 GSEA analysis of genes before and after overexpression of gga-miR-130b-3p

NC后共发现有外显子跳跃(Exon skipping, ES)、5' 端外显子发生可变剪接(Alternative 5'splice site, A5SS)、3'端外显子发生可变剪接(Alternative 3' splice site, A3SS)、外显子互斥(Mutually exclusive exon, MXE)和内含子滞留(Intron retention, IR)5种 可变剪切类型。两组中各类型的可变剪切数目如 图7(a)所示, ES类型的数目最多, 共有18363个, 其中gga-miR-130b-3p过表达组有18187个, NC组 有18150个, 其次是MXE类型, A5SS类型的数目 最少。对两组内各类型的可变剪切数量和表达量 进行差异分析, 结果如图7(b)所示, 与NC组相比, gga-miR-130b-3p过表达组中差异可变剪切类型最 多和最少的分别是ES和MXE, 分别占所有差异可 变剪切的72.07%和2.79%。

## 2.7 RT-qPCR 验证 RNA-seq 结果

第7期

为验证 RNA-seq 测序数据的准确性,随机选择 7个差异基因并通过 RT-qPCR 对其表达模式进行 定量。RT-qPCR结果与RNA-seq结果一致,显示 这些基因的表达有类似的上调或下调趋势(图8),证 明测序结果真实可靠。

## 3 讨 论

miRNAs作为癌症诊断、预后、分类、分期和治疗监测的潜在标记物,它们的生物学作用受到了广泛关注。与哺乳动物相比,miR-130b在鸡中的研究较少。Yuan等<sup>[13]</sup>发现,gga-miR-130b-3p表达在鸡毒支原体(MG)感染的鸡胚和鸡胚成纤维细胞中均明显上调,从而激活 PI3K/AKT/NF-KB通路,通过抑制 PTEN 表达促进细胞增殖并阻滞细胞周期。此外,miR-130b-3p水平在多种癌症中显著上调,并与mTORC1信号通路呈正相关;过表达miR-130b-3p将会增强被mTORC1激活的细胞在体内或体外生成血管和形成肿瘤的能力<sup>[14]</sup>。

有研究已经证实miRNAs的靶向基因与鸡MD



(a)不同类型可变剪切数目的柱状图;(b)不同类型差异可变剪切比例的饼状图。(a) Histogram of the number of alternative splicing identified; (b) Pie chart of the proportion of differentially alternative splicing identified.

图 7 过表达gga-miR-130b-3p 后的可变剪切分析

Fig. 7 Alternative splicing analysis of genes after overexpression of gga-miR-130b-3p.



图 8 随机 7 个差异表达基因的 RNA-seq 和 RT-qPCR 结果的比较

Fig. 8 Comparison of RNA-seq and RT-qPCR results for seven random differentially expressed genes

发病和肿瘤的形成具有密切关系,可调节 MD 肿瘤 细胞的增殖、分化、凋亡和迁移,发挥原癌或抑癌基 因的作用<sup>[15]</sup>。本研究通过对 MD 肿瘤细胞 MSB1中 gga-miR-130b-3p 过表达前后的差异基因进行分 析,结果表明差异表达基因中,有较多与恶性肿瘤 发生相关的基因,包括 MCM10、KCNA3 和 PTK2。 在差异基因中, MCM10已被报道可以通过影响细 胞 DNA 复制从而在肿瘤的发生发展过程中起重要 作用,并在多种肿瘤组织中显著上调,调节癌细胞 的生物学行为<sup>[16]</sup>。Hu等<sup>[17]</sup>在对 MDV 感染的鸡胸 腺组织进行转录组表达分析中发现,与未感染鸡相 比 MCM10呈现上调趋势。此外,还有研究发现作 为 CMG 解旋酶的组分, MCM10 基因可以使 DNA 解旋并在增殖活跃的细胞中持续表达,当 MCM10 缺陷时将会引发 NK 细胞缺乏症, 从而使机体降低 对病毒的抵抗力<sup>[18]</sup>。在本研究的转录组分析结果 中,与mimics NC相比,在MD肿瘤细胞中过表达 gga-miR-130b-3p 后 MCM10 mRNA 显著上调,这 提示 MCM10 可能参与了鸡 MD 肿瘤的发生与发 展。本研究发现 KCNA3在gga-miR-130b-3p 过表 达组中的表达水平是对照组的3.15倍。已有研究 表明,KCNA3通过影响钾离子通道的开放或关闭 调控T细胞的活性,从而参与机体自身免疫性疾病 的免疫调节<sup>[19]</sup>。Angi等<sup>[20]</sup>研究发现KCNA3通过 钾离子通道调控膜电位、钙稳态对癌细胞增殖提供 优势。此外,在对传统中药进行多组学分析发现 KCNA3可以作为潜在的治疗癌症的生物靶点<sup>[21]</sup>。 上述研究表明,KCNA3与机体细胞免疫能力密切 相关,或许可以作为选择 MD 抗性个体的候选基因。 非受体蛋白酪氨酸激酶2(PTK2),也称为黏着斑激 酶(FAK),可调节整合素和生长因子受体的信号传 导,活化的PTK2可以调节多种细胞功能,包括细胞 粘附、增殖和迁移<sup>[22]</sup>。研究表明,PTK2过表达可能 与肿瘤细胞迁移和细胞外信号调节激酶信号通路 的激活有关<sup>[23]</sup>。此外, PTK2在淋巴细胞白血病中 高表达,可以作为淋巴细胞白血病的预测性生物标 记物[24]。

在对差异基因进行 GO 分析发现,部分差异基因注释到生物过程中的免疫系统过程,免疫系统在抑制肿瘤细胞增殖中发挥重要调控作用<sup>[25]</sup>。其中显著上调的基因有 FGL2、PTK2和 GPAM等,显著下调的基因有 IHH、BMP4和 LOXL3。Chi等<sup>[26]</sup>发现,在感染 MDV 的鸡肝组织中 BMP4表达水平显著上调,推测可能与 BMP4 对免疫细胞起负调控的

作用有关。BMP4可以诱导多种肿瘤细胞转移,其 在大肠癌中表达上调促进癌症的发展进程[27]。 LOXL3属于类赖氨酰氧化酶(LOXL)家族,负责将 可溶性胶原蛋白和弹性蛋白链共价交联为不溶性 形式,有助于提高细胞外基质的硬度和稳定性<sup>[28]</sup>。 已有研究发现,LOXL3参与鸡胸腺对MDV感染的 转录反应<sup>[29]</sup>。Schilter等<sup>[30]</sup>开发了一种选择性 LOXL2/LOXL3双重抑制剂 PXS-5153A, 可减少胶 原交联和纤维化用于治疗多种肿瘤疾病。在MSB1 中过表达gga-miR-130b-3p,促进肿瘤转化的基因 BMP4和LOXL3都呈现出明显的下调趋势,这表明 gga-miR-130b-3p 在机体内的表达可能与机体对 MDV 的抗性呈正相关。感染 MDV 后鸡胸腺的转 录组分析发现 FGL2 和 GPAM 的表达水平存在明 显差异<sup>[16]</sup>。类纤维蛋白原2(FGL2)作为T细胞的 一种新型效应物,具有免疫调节功能<sup>[31]</sup>。肿瘤细胞 分泌的FGL2可以阻止CD103树突状细胞特殊亚 群的分化,参与免疫抑制肿瘤微环境的调节<sup>[32]</sup>。此 外,在一项研究中发现FGL2在肝癌细胞中异常高 表达,敲除FGL2可抑制癌细胞增殖,这表明肝癌细 胞中FGL2的表达可能与肿瘤生长或其他恶性生物 学行为有关<sup>[33]</sup>。Irifune等<sup>[34]</sup>研究表明,急性髓细胞 性白血病的特异性分子甘油-3-磷酸酰基转移酶 (GPAM),在维持线粒体功能方面起着关键作用, 是治疗该病的一个有效靶点。作为一种线粒体酶, GPAM催化甘油磷脂和三酰甘油生物合成过程中 的关键步骤<sup>[35]</sup>。甘油磷酸二酯酶(EDI3)可以促进 细胞迁移、粘附和扩散,GPAM作为其靶向基因,通 过脂质溶血磷脂酸(LPA)信号传递影响细胞迁 移<sup>[36]</sup>。Yang等<sup>[37]</sup>发现,miR-494-3p通过靶向BMAL1 抑制肝癌的生长和转移,而 BMAL1 抗肿瘤作用的 发挥依赖于 GPAM下调。这些结果表明, GPAM 介导脂质代谢重编程有助于癌症发展。有意思的 是,在MSB1细胞中过表达gga-miR-130b-3p后 FGL2和GPAM的表达上调,这2个基因在MD肿 瘤转化过程中的具体作用机制还需要进一步研究。

KEGG分析发现差异基因富集在过氧物酶体、 癌症中的蛋白聚糖和调节干细胞多能性等信号通 路中。过氧物酶体是免疫细胞发育和功能发挥的 重要代谢调节器,通过产生不同的脂质,控制吞噬 和分泌炎性细胞因子等核心细胞免疫反应<sup>[38]</sup>。细 胞内的病原体通过干扰过氧物酶体,从而逃避过氧 物酶依赖性免疫反应<sup>[39]</sup>。该通路中差异基因D-天 冬氨酸氧化酶(DDO)显著富集,DDO在D-天冬氨 酸(D-Asp)代谢中起主要作用,参与调节D-Asp的 水平<sup>[40]</sup>。蛋白聚糖(PG)是构成细胞外基质(ECM) 的主要成分,通过与ECM内的各种细胞因子、生长 因子、细胞表面受体、粘附分子、酶和糖蛋白的直接 和间接作用影响细胞行为和基质特性,从而影响癌 症进展,其在肿瘤血管生成以及肿瘤细胞增殖、侵 袭和转移中起重要作用<sup>[41]</sup>。KRAS基因在该信号 通路中起调控作用,是所有癌症中突变率最高的致 癌基因<sup>[42]</sup>。KRAS将转导信号从细胞表面传输到 细胞核,影响细胞分化、生长、趋化性和凋亡,其突 变与肿瘤的发生、发展密切相关<sup>[43]</sup>。除了突变引起 的异常激活外,野生型和突变型KRAS之间的关联 在介导KRAS驱动的恶性肿瘤中起着重要作用,有 研究表明野生型 KRAS 在 KRAS 突变型癌症中表 现出抑制肿瘤生长的功能<sup>[44]</sup>。

对差异基因分别进行 KEGG 和 GSEA 分析,同 时表现富集的通路有甲状腺激素信号途径、癌症中 的胆碱代谢和甘油磷脂代谢。在许多情况下,甲状 腺激素信号与其他信号通路发生交叉作用[45]。有 研究表明,作为甲状腺激素受体亚型(TR)的突变 体,病毒致癌基因 v-erbA 是禽红细胞增多症逆转 录病毒诱导鸡红细胞增多症和纤维肉瘤的介质,删 除了螺旋12TR结构域,从而阻止了与三碘甲状腺 原氨酸的结合,具有致癌性<sup>[46]</sup>。在垂体瘤发生过程 中,TR突变体通过激活细胞周期蛋白激酶、细胞周 期蛋白D1和E2F途径发挥作用<sup>[47]</sup>。胆碱代谢异常 是肿瘤发生和癌症进展的标志,其特征是磷酸胆碱 和甘油磷酸胆碱增加,临床检测甘油磷酸胆碱可用 于癌症诊断、预后和治疗反应的监测<sup>[48]</sup>。癌细胞转 化和肿瘤微环境之间的相互作用导致了癌细胞中 胆碱代谢的异常<sup>[49]</sup>。近年来研究表明,甘油磷脂代 谢在多种恶性肿瘤中表现异常,癌细胞通过调控甘 油磷脂代谢促进肿瘤的快速增殖、侵袭和迁移,说 明该通路在肿瘤的发生过程中发挥重要作用<sup>[50]</sup>。 有意思的是,本研究中GESA分析结果显示在 MSB1中过表达gga-miR-130b-3p后基因富集在癌 症中的 miRNAs, 提示该 miRNA 的异常高表达可能 会影响其他 miRNA 的表达水平。Heidari 等<sup>[51]</sup>对感 染MDV的MD抗性和易感品系鸡的胸腺组织进行 转录组比较分析,鉴定出78个差异表达miRNA,分 析这些miRNA的功能靶点将有助于理解 MD 的发病机制。

## 4 结 论

本研究利用转录组测序分析了在MDV转化的 T淋巴细胞系 MSB1中过表达具有抑癌作用的 miRNA miR-130b-3p后基因在转录组水平上的表 达变化,并筛选鉴定了可能与MD遗传抗性相关的 基因和生物信号通路。结合差异基因、GO功能注 释和 pathway分析,证实了差异基因(如 MCM10、 KCNA3、PTK2、FGL2、GPAM、BMP4、LOXL3、 DDO和 KRAS)和信号通路(如过氧物酶体、癌症中 的蛋白聚糖、调节干细胞多能性、甲状腺激素信号 途径、癌症中的胆碱代谢、甘油磷脂代谢和癌症中 的 miRNAs)在 MD 发展进程中发挥重要作用。同 时也进一步表明 gga-miR-130b-3p 可作为选育 MD 抗性鸡的候选分子标记,为研究家禽抗病育种机制 提供更多的理论依据。

#### 参考文献 References

- [1] Lee L F, Wu P, Sui D, Ren D, Kamil J, Kung H J, Witter R L. The complete unique long sequence and the overall genomic organization of the GA strain of Marek's disease virus [J]. Proceedings of the National Academy of Sciences, 2000,97(11):6091-6096
- [2] Teng M, Zheng L P, Li H Z, Ma S M, Zhu Z J, Chai S J, Yao Y X, Nair V, Zhang G P, Luo J. Pathogenicity and pathotype analysis of Henan isolates of Marek's disease virus reveal long-term circulation of highly virulent MDV variant in China[J]. Viruses, 2022, 14(8):1651
- [3] Bertzbach L D, Kheimar A, Ali F A Z, Kaufer B B. Viral factors involved in Marek's disease virus (MDV) pathogenesis [J]. Current Clinical Microbiology Reports, 2018,5(4):238-244
- [4] Ergin K, Çetinkaya R. Regulation of microRNAs[M]. In: miRNomics. New York:Humana,2022:1-32
- [5] Yoon A J, Wang S, Kutler D I, Carvajal R D, Philipone E, Wang T, Peters S M, LaRoche D, Hernandez B Y, McDowell B D, Stewart C R, Momen-Heravi F, Santella R M. MicroRNA-based risk scoring system to identify early-stage oral squamous cell carcinoma patients at high-risk for cancer-specific mortality[J]. *Head & Neck*, 2020,42(8):1699-1712
- Bai Y L, Liao Y F, Yang S K, Jin J X, Lu W L, Teng M, Luo J, Zhang G P, Sun A J, Zhuang G Q. Deletion of miR-M8 and miR-M13 eliminates the bursa atrophy induced by Marek's disease virus infection
   [J]. Veterinary Microbiology, 2022, 268: 109409
- [7] 王伟东,滕蔓,郑鹿平,刘金玲,张文凯,李林燕,张志会,樊剑鸣,罗 俊. MiR-M11基因编辑对马立克病病毒体外复制的影响[J]. 河南农业科 学,2023,52(1):134-143

Wang W D, Teng M, Zheng L P, Liu J L, Zhang W K, Li L Y, Zhang Z H, Fan J M, Luo J. Effect of miR-M11 gene editing on replication of Marek's disease virus *in vitro* [J]. *Journal of Henan Agricultural* 

Sciences, 2023, 52(1): 134-143 (in Chinese)

- [8] Fu M J, Wang B, Chen X, He Z Y, Wang Y Q, Li X Q, Cao H, Zheng S J. MicroRNA gga-miR-130b suppresses infectious bursal disease virus replication via targeting of the viral genome and cellular suppressors of cytokine signaling 5[J]. Journal of Virology, 2017,92(1):e01646-e01617
- [9] Zhao C F, Li X, Han B, Qu L J, Liu C J, Song J Z, Lian L, Yang N. Gga-miR-130b-3p inhibits MSB1 cell proliferation, migration, invasion, and its downregulation in MD tumor is attributed to hypermethylation.
   [J]. Oncotarget, 2018,9(36):24187-24198
- [10] 赵春芳. miRNA和 MDV原癌基因 Meq在鸡马立克氏病肿瘤转化过程中 作用机制研究[D]. 北京:中国农业大学, 2018
   Zhao C F. Roles of miRNA and MDV oncogene Meq in the transformation of chicken Marek's disease lymphoma[D]. Beijing:China Agricultural University, 2018 (in Chinese)
- [11] Wang C Y, Chu Z L, Liu W K, Pang Y, Gao X L, Tang Q X, Ma J G, Lu K J, Adam F E A, Dang R Y, Xiao S, Wang X L, Yang Z Q. Newcastle disease virus V protein inhibits apoptosis in DF-1 cells by downregulating TXNL1[J]. Veterinary research, 2018,49(1):102
- [12] Wan Y P, Zhang J N, Fang C, Chen J N, Li J, Li J, Wu C L, Wang Y J. Characterization of neuromedin U (NMU), neuromedin S (NMS) and their receptors (NMUR1, NMUR2) in chickens[J]. *Peptides*, 2018, 101: 69-81
- [13] Yuan B, Zou M Y, Zhao Y B, Zhang K, Sun Y F, Peng X L. Upregulation of miR-130b-3p activates the PTEN/PI3K/AKT/NF- κB pathway to defense against Mycoplasma gallisepticum (HS strain) infection of chicken [J]. International Journal of Molecular Sciences, 2018,19(8):2172
- [14] Li H W, Liu P, Li D P, Wang Z X, Ding Z, Zhou M, Chen X, Miao M L, Ding J L, Lin W, Liu Y H, Zha X J. STAT3/miR-130b-3p/MBNL1 feedback loop regulated by mTORC1 signaling promotes angiogenesis and tumor growth [J]. Journal of Experimental & Clinical Cancer Research, 2022,41(1):297
- [15] Bai Y L, Liao Y F, Yang S K, Jin J X, Lu W L, Teng M, Luo J, Zhang G P, Sun A J, Zhuang G Q. Deletion of miR-M8 and miR-M13 eliminates the bursa atrophy induced by Marek's disease virus infection [J]. Veterinary Microbiology, 2022, 268:109409
- [16] Abdel-Maksoud M A, Iqbal K, Gull S, Kumar S K, Mastoor M, Almutairi S M, Almanaa T N, Alfuraydi A A, Mubarak A, Kotob M H, Jamil M, Zaky M Y. Immune modulation and prognostic significance of MCM10 in pan-cancer: A comprehensive analysis [J]. American Journal of Translational Research, 2023, 15(11):6451-6463
- [17] Hu X M, Qin A J, Xu W C, Wu G H, Li D, Qian K, Shao H X, Ye J Q. Transcriptional analysis of host responses to Marek's disease virus infection in chicken thymus[J]. *Intervirology*, 2015, 58(2):95-105
- [18] Guilz N C, Ahn Y O, Seo S, Mace E M. Unwinding the role of the CMG helicase in inborn errors of immunity [J]. Journal of Clinical Immunology, 2023,43(5):847-861
- [19] Kang J A, Park S H, Jeong S P, Han M H, Lee C R, Lee K M, Kim N, Song M R, Choi M, Ye M, Jung G, Lee W W, Eom S H, Park C S, Park S G. Epigenetic regulation of Kcna3-encoding Kv1.3 potassium channel by cereblon contributes to regulation of CD4<sup>+</sup> T-cell activation
  [J]. Proceedings of the National Academy of Sciences, 2016, 113 (31): 8771-8776
- [20] Angi B, Muccioli S, Szabò I, Leanza L. A meta-analysis study to infer voltage-gated K<sup>+</sup> channels prognostic value in different cancer types [J]. *Antioxidants*, 2023,12(3):573

- [21] Li R X, Zhou W A. Multi-omics analysis to screen potential therapeutic biomarkers for anti-cancer compounds[J]. *Heliyon*, 2022,8(9):e09616
- [22] Batista S, Maniati E, Reynolds L E, Tavora B, Lees D M, Fernandez I, Elia G, Casanovas O, Celso C L, Hagemann T, Hodivala-Dilke K. Haematopoietic focal adhesion kinase deficiency alters haematopoietic homeostasis to drive tumour metastasis [J]. Nature communications, 2014,5:5054
- [23] Sethuraman A, Brown M, Seagroves T N, Wu Z H, Pfeffer L M, Fan M Y. SMARCE1 regulates metastatic potential of breast cancer cells through the HIF1A/PTK2 pathway[J]. Breast Cancer Research, 2016, 18(1):81
- [24] Weisser M, Yeh R F, Duchateau-Nguyen G, Palermo G, Nguyen T Q, Shi X Y, Stinson S Y, Yu N, Dufour A, Robak T, Salogub G N, Dmoszynska A, Solal-Celigny P, Warzocha K, Loscertales J, Catalano J, Larratt L, Rossiev V A, Bence-Bruckler I, Geisler C H, Montillo M, Fischer K, Fink A M, Hallek M, Bloehdorn J, Busch R, Benner A, Döhner H, Valente N, Wenger M K, Stilgenbauer S, Dornan D. PTK2 expression and immunochemotherapy outcome in chronic lymphocytic leukemia[J]. *Blood*, 2014, 124(3):420-425
- [25] Schreiber R D, Old L J, Smyth M J. Cancer immunoediting: integrating immunity's roles in cancer suppression and promotion [J]. Science, 2011, 331(6024):1565-1570
- [26] Chi J Q, Teng M, Yu Z H, Xu H, Su J W, Zhao P, Xing G X, Liang H D, Deng R G, Qu L H, Zhang G P, Luo J. Marek's disease virusencoded analog of microRNA-155 activates the oncogene c-Myc by targeting LTBP1 and suppressing the TGF- β signaling pathway [J]. Virology, 2015,476:72-84
- [27] Deng H Y, Makizumi R, Ravikumar T S, Dong H L, Yang W C, Yang W L. Bone morphogenetic protein-4 is overexpressed in colonic adenocarcinomas and promotes migration and invasion of HCT116 cells
   [J]. Experimental Cell Research, 2007, 313(5):1033-1044
- [28] de S Laurentino T, da S Soares R, Marie S, da S Oba-Shinjo S M. LOXL3 function beyond amino oxidase and role in pathologies, including cancer [J]. International Journal of Molecular Sciences, 2019, 20(14): 3587
- [29] Hu X M, Qin A J, Xu W C, Wu G H, Li D, Qian K, Shao H X, Ye J Q. Transcriptional analysis of host responses to Marek's disease virus infection in chicken thymus[J]. *Intervirology*, 2015,58(2):95-105
- [30] Schilter H, Findlay A D, Perryman L, Yow T T, Moses J, Zahoor A, Turner C I, Deodhar M, Foot J S, Zhou W B, Greco A, Joshi A, Rayner B, Townsend S, Buson A, Jarolimek W. The lysyl oxidase like 2/ 3 enzymatic inhibitor, PXS-5153A, reduces crosslinks and ameliorates fibrosis[J]. Journal of Cellular and Molecular Medicine, 2019, 23 (3): 1759-1770
- [31] Zeng M, Li Q X, Chen J Z, Huang W F, Liu J H, Wang C Y, Huang M N, Li H, Zhou S, Xie M Y, Zeng K. The Fgl2 interaction with Tyrobp promotes the proliferation of cutaneous squamous cell carcinoma by regulating ERK-dependent autophagy [J]. International Journal of Medical Sciences, 2022, 19(1):195-204
- [32] Yan J, Zhao Q N, Gabrusiewicz K, Kong L Y, Xia X Q, Wang J, Ott M, Xu J D, Davis R E, Huo L F, Rao G, Sun S C, Watowich S S, Heimberger A B, Li S L. FGL2 promotes tumor progression in the CNS by suppressing CD103<sup>+</sup> dendritic cell differentiation [J]. *Nature Communications*, 2019,10(1):448
- [33] Liu Y L, Xu L, Zeng Q L, Wang J L, Wang M, Xi D, Wang X J, Yang D F, Luo X P, Ning Q. Downregulation of FGL2/prothrombinase delays

HCCLM6 xenograft tumour growth and decreases tumour angiogenesis [J]. Liver International: Official Journal of the International Association for the Study of the Liver, 2012, 32(10): 1585-1595

- [34] Irifune H, Kochi Y, Miyamoto T, Sakoda T, Kato K, Kunisaki Y, Akashi K, Kikushige Y. GPAM mediated lysophosphatidic acid synthesis regulates mitochondrial dynamics in acute myeloid leukemia [J]. Cancer Science, 2023,114(8):3247-3258
- [35] Sun C B, Li B, Yang M M, Guo R R, Yuan S M, Wang J C, Hu H. Generation of GPAM knockout human embryonic stem cell line SYSUe-008-a using CRISPR/Cas9[J]. Stem Cell Research, 2021,53:102303
- [36] Marchan R, Büttner B, Lambert J, Edlund K, Glaeser I, Blaszkewicz M, Leonhardt G, Marienhoff L, Kaszta D, Anft M, Watzl C, Madjar K, Grinberg M, Rempel E, Hergenröder R, Selinski S, Rahnenführer J, Lesjak M S, Stewart J D, Cadenas C, Hengstler J G. Glycerol-3phosphate acyltransferase 1 promotes tumor cell migration and poor survival in ovarian carcinoma [J]. *Cancer Research*, 2017, 77 (17):4589-4601
- [37] Yang Y, Yang T, Zhao Z F, Zhang H X, Yuan P, Wang G, Zhao Z, An J Z, Lyu Z M, Xing J L, Li J B. Down-regulation of BMAL1 by miR-494-3p promotes hepatocellular carcinoma growth and metastasis by increasing GPAM-mediated lipid biosynthesis [J]. *International Journal of Biological Sciences*, 2022, 18(16):6129-6144
- [38] Di Cara F, Savary S, Kovacs W J, Kim P, Rachubinski R A. The peroxisome: an up-and-coming organelle in immunometabolism [J]. *Trends in Cell Biology*, 2023, 33(1):70-86
- [39] Kim J A. Peroxisome metabolism in cancer[J]. Cells, 2020,9(7):1692
- [40] Nuzzo T, Feligioni M, Cristino L, Pagano I, Marcelli S, Iannuzzi F, Imperatore R, D'Angelo L, Petrella C, Carella M, Pollegioni L, Sacchi S, Punzo D, De Girolamo P, Errico F, Canu N, Usiello A. Free daspartate triggers NMDA receptor-dependent cell death in primary cortical neurons and perturbs JNK activation, Tau phosphorylation, and protein SUMOylation in the cerebral cortex of mice lacking d-aspartate oxidase activity[J]. Experimental Neurology, 2019,317:51-65
- [41] Wei J F, Hu M L, Huang K T, Lin S D, Du H L. Roles of proteoglycans and glycosaminoglycans in cancer development and progression [J]. *International Journal of Molecular Sciences*, 2020, 21(17):5983
- [42] Cox A D, Fesik S W, Kimmelman A C, Luo J, Der C J. Drugging the undruggable RAS: Mission possible [J]. Nature Reviews Drug Discovery, 2014,13(11):828-851
- [43] Huang L M, Guo Z X, Wang F, Fu L W. KRAS mutation: From undruggable to druggable in cancer [J]. Signal Transduction and Targeted Therapy, 2021,6(1):386
- [44] Westcott P M K, Halliwill K D, To M D, Rashid M, Rust A G, Keane T M, Delrosario R, Jen K Y, Gurley K E, Kemp C J, Fredlund E, Quigley D A, Adams D J, Balmain A. The mutational landscapes of genetic and chemical models of Kras-driven lung cancer [J]. Nature, 2015, 517(7535):489-492
- [45] Liu Y Y, Brent G A. Thyroid hormone crosstalk with nuclear receptor signaling in metabolic regulation [J]. Trends in Endocrinology and Metabolism, 2010,21(3):166-173
- [46] Rosen M D, Chan I H, Privalsky M L. Mutant thyroid hormone receptors (TRs) isolated from distinct cancer types display distinct target gene specificities: A unique regulatory repertoire associated with two renal clear cell carcinomas[J]. *Molecular Endocrinology*, 2011, 25(8): 1311-1325
- [47] Furumoto H, Ying H, Chandramouli G V R, Zhao L, Walker R L,

Meltzer P S, Willingham M C, Cheng S Y. An unliganded thyroid hormone beta receptor activates the cyclin D1/cyclin-dependent kinase/ retinoblastoma/E2F pathway and induces pituitary tumorigenesis [J]. *Molecular and Cellular Biology*, 2005,25(1):124-135

- [48] Sonkar K, Ayyappan V, Tressler C M, Adelaja O, Cai R Q, Cheng M L, Glunde K. Focus on the glycerophosphocholine pathway in choline phospholipid metabolism of cancer [J]. NMR in Biomedicine, 2019, 32(10):e4112
- [49] Gillies R J, Raghunand N, Karczmar G S, Bhujwalla Z M. MRI of the

tumor microenvironment [J]. Journal of Magnetic Resonance Imaging, 2002, 16(4):430-450

- [50] Li Z Y, Zhang H F. Reprogramming of glucose, fatty acid and amino acid metabolism for cancer progression [J]. Cellular and Molecular Life Sciences, 2016,73(2):377-392
- [51] Heidari M, Zhang H M, Sunkara L. MDV-induced differential microRNA expression in the primary lymphoid organ of thymus [J]. *Microbial Pathogenesis*, 2022, 170:105688

责任编辑:秦梅



**第一作者简介:**李家乐,安徽科技学院在读硕士研究生,主要从事家禽遗传抗性的分子机制研究。曾获得三好学生,国家励志奖学金等荣誉。参与省级重点研发项目(202204C06020074),省级高校自然 科学项目(2023AH051872)各一项。



**通讯作者简介:**赵春芳,副教授,博士,安徽科技学院硕士生导师,主要从事家禽、水禽优良性状的遗 传机制解析研究。主持国家自然科学基金项目、安徽省重点研发项目、安徽省教育厅青年拔尖人才 项目、安徽省高等学校自然科学项目和安徽省自然科学基金各1项。授权国内发明专利1项,国际发 明专利2项,完成省级科技成果登记2项,以第一或通讯作者在国内外高质量期刊发表论文8篇。