•综 述•

### lncRNA-miRNA-mRNA 轴与心血管疾病发病相关性的研究进展

苏忆玲,陆 齐\*

南通大学附属医院心内科,江苏 南通 226000

[摘 要] 长链非编码 RNA (long noncoding RNA, lncRNA)是从哺乳动物基因组中转录出来缺乏蛋白质编码潜力的核酸分子,主要从表观遗传学、转录调控和转录后调控3个方面实现基因表达调控,或者直接参与调节蛋白质活性。随着测序技术的进展,发现 lncRNA 可以充当微小 RNA (microRNA, miRNA)的竞争性内源 RNA, 再进一步调节 mRNA 的表达。目前研究证实 lncRNA-miRNA-mRNA 轴与心血管疾病的发病机制密切相关,文章介绍该轴在心血管疾病发病中的最新进展。

[关键词] 心血管疾病; lncRNA; miRNA; mRNA

「中图分类号 R54

「文献标志码] A

「文章编号 1007-4368(2021)10-1552-07

doi:10.7655/NYDXBNS20211025

# Research progress on the correlation between IncRNA - miRNA - mRNA axis and pathogenesis of cardiovascular disease

SU Yiling, LU Qi\*

Department of Cardiology, Affiliated Hospital of Nantong University, Nantong 226000, China

[Abstract] Long non-coding RNA (lncRNA) is a kind of nucleic acid molecule which is transcribed from the mammalian genome and lacks protein-coding potential, it mainly realizes the regulation of gene expression from three aspects of epigenetics, transcriptional regulation and post - transcriptional regulation, or directly participates in regulating protein activity. With the development of sequencing technology, it has been found that lncRNA can be used as miRNA sponge to further regulate mRNA expression, and the lncRNA-miRNA-mRNA axis plays an important role in the pathogenesis of diseases. Current researches confirm that the lncRNA-miRNA - mRNA axis is closely related to the pathogenesis of cardiovascular diseases. In this review, we summarize the latest developments in the known roles of this axis in the pathogenesis of cardiovascular diseases.

[Key words] cardiovascular disease; lncRNA; miRNA; mRNA

[J Nanjing Med Univ, 2021, 41(10):1552-1557,1564]

由于不健康的生活方式和人口老龄化的进一步加重,心血管疾病(cardiovascular disease, CVD)的发病率逐年提升<sup>[1]</sup>,治疗CVD已成为现代医学领域的热点问题。虽然随着新型药物的临床应用和医学科技水平的不断提高,CVD的治疗已经取得很大进展,但仍是最常见的死因,给患者带来了沉重的健康和经济压力<sup>[2]</sup>。因此有必要寻求其潜在的分子机制以探索更有效的预防和治疗措施。

全转录组分析发现RNA聚合酶Ⅱ(RNA-pol Ⅱ)

[基金项目] 江苏省研究生科研与实践创新项目 \*通信作者(Corresponding author), E-mail:lugint@sima.com 非编码 RNA 是指不编码蛋白质的 RNA。它们主要分为小分子 ncRNA 和较长的 ncRNA,前一组包括 microRNA、小干扰 RNA、核内小分子RNA、piwi 相互作用 RNA 和转运 RNA 等,后一组包括核糖体

转录而来的非编码RNA(non-coding RNA,ncRNA)比蛋白质编码的mRNA更多,并且与疾病相关的单核苷酸多态性和突变在 ncRNA 基因座附近显著富集<sup>[3]</sup>。另有研究发现ncRNA广泛参与基因调控网络<sup>[4]</sup>,表明可以从ncRNA角度研究疾病的发生、进展等。

#### 1 非编码 RNA 治疗心血管疾病的作用机制

RNA、天然反义转录本和长链非编码 RNA<sup>[5]</sup>。

长链非编码RNA(long non-coding RNA, lncRNA)是最广泛的 ncRNA 亚群,涉及多种 CVD 危险因素,包括病理性肥大、血管疾病、血脂异常和代谢综合征等 [6]。 lncRNA 是长度大于 200 个核苷酸的ncRNA,其作用机制与亚细胞定位有关。定位于细胞质的 lncRNA 主要影响 mRNA 的稳定性 [7],调节翻译潜能 [8],或者作为竞争性内源 RNA (competing endogenous RNA, ceRNA) [9]等发挥作用。而定位于细胞核的 lncRNA 则主要通过调节染色质发挥作用,包括染色质的结构 [10]、重塑 [11]等,或与 DNA 相互作用形成 RNA-DNA 复合物以重编程基因表达 [12],充当分子支架,激活或抑制转录 [13]。

微小RNA(microRNA, miRNA)是最具代表性的小分子非编码RNA类,主要引发基因表达的转录后调节。miRNA长约22个核苷酸,其主要作用是通过结合和沉默特定的目标mRNA来抑制蛋白质的表达,从而降低蛋白质的合成[14]。鉴于miRNA与多种心血管疾病相关,如心肌肥厚、心律失常、高血压等[15],因此可以将miRNA和lncRNA结合起来讨论其在CVD中的作用机制。

此外,目前多种研究表明IncRNA可以与miRNA 相互作用。IncRNA 在转录过程中类似于 mRNA,并 具有结构相似性。因此,除靶向mRNA以外,RNA 诱导的沉默复合物中的 miRNA 还可靶向调节 IncRNA,并通过不完美的碱基配对降低其结构和功 能稳定性[16]。有趣的是,miRNA也可以通过某些机 制增强 IncRNA 表达。研究表明成熟的细胞质 miR-NA可以进入细胞核并调节 mRNA 和 ncRNA 的核 转录[17]。而"microRNA sponges"机制[18]以及随后提 出的伪靶假说、稀释效应和天然miRNA海绵等理论 被总结成的ceRNA假说<sup>[9]</sup>表明,带有miRNA反应元 件的天然 ceRNA 在细胞内可以通过与靶 miRNA 结 合而竞争阻断其功能。作为细胞内最重要的ceR-NA 之一, lncRNA 可能参与 lncRNA-miRNA-mRNA 途径[19]。在ceRNA网络中, IncRNA可以通过自身 的 miRNA 反应元件吸附目标 miRNA, 并抑制由 miRNA介导的靶向mRNA降解,这也是IncRNA参 与的常见转录后调控机制之一[20]。

#### 2 各种心血管疾病中的IncRNA-miRNA-mRNA轴

#### 2.1 动脉粥样硬化(atherosclerosis, AS)

动脉粥样硬化是世界范围内 CVD 死亡的主要原因[21],其发展是一个复杂的病理化过程,最初由

内皮细胞激活促进,随后炎症细胞募集、平滑肌细 胞增殖[22-23]。新出现的证据表明, lncRNA、miRNA在 血管疾病中发挥重要作用[24-25]。动脉内膜中的氧化 低密度脂蛋白(oxidation low lipoprotein, ox-LDL)通 过介导内皮功能障碍或激活内皮细胞,促进AS的 发展<sup>[26]</sup>。人冠状动脉内皮细胞在 ox-LDL 刺激后, Malat1表达升高,并可通过影响miR-155抑制炎性 细胞因子的释放,从而增加细胞信号转导抑制因子1 (SOSC1)水平,抑制JAK-STAT通路,抑制AS<sup>[27]</sup>。血 管平滑肌细胞是AS发展的关键因素<sup>[28]</sup>。人主动脉 平滑肌细胞(HASMC)经ox-LDL 刺激后,TNK2-AS1 表达上调,并可以作为miR-150-5p的ceRNA调节 血管内皮生长因子A(VEGFA)和成纤维细胞生长 因子1(FGF1)的表达促进细胞的增殖和迁移,促进 AS斑块的形成<sup>[29]</sup>。HASMC在经血小板衍生生长因 子刺激后,SNHG16表达上调,通过生物信息学分析 和荧光素酶报告基因测定证实SNHG16通过作为 miR-205 的 ceRNA 调节 Smad2 表达也可促进 HASMC 增殖和迁移[30]。巨噬细胞衍生而来的泡沫 细胞可形成最早的粥样硬化病变中的脂质条纹,在 ox-LDL刺激人巨噬细胞后, UCA1 靶向 miR-206 加 重氧化应激和凋亡,促进AS[31]。平行于血管腔表面 的层流切应力在调节抗炎、抗粘连和抗AS中起关键 作用,从而影响AS的发展。人脐静脉内皮细胞经过 层流切应力处理后,AF131217.1表达升高,随后靶 向 miR-128-3p/KLF4 轴通过抑制内皮细胞炎症,在 AS的发病机制中起抗 AS的作用[32]。由此可知, lncRNA-miRNA-mRNA轴与AS息息相关(表1)。

#### 2.2 心肌梗死(myocardial infarction, MI)

由急性冠状动脉闭塞引起的急性心肌梗死是CVD患者死亡的主要原因之一,每年疾病影响范围超过700万人[33]。ceRNA是lncRNA调节CVD进展的新形式,该功能已被广泛报道用于调节心脏重塑、血管平滑肌和内皮细胞的行为[34]。MI的主要原因是血液供应的长期中断,导致心脏某些部位缺乏营养和氧气,最终导致死亡[33]。研究发现缺氧损伤的 H9c2细胞中 ANRIL 表达显著增强,沉默 ANRIL 可加重缺氧诱导的损伤,并通过调节 miR-7-5p 增加 SIRT1表达,在缺氧损伤的 H9c2 细胞中发挥心脏保护作用,为治疗MI提供新思路[35]。缺血-再灌注损伤(I/R)是MI患者心脏保护的关键治疗靶点[36]。I/R发病机制主要集中在氧自由基、钙超载、炎症反应、线粒体损伤、细胞死亡、内皮细胞损伤和自噬[37-38]。而自噬是衰老、炎症、肿瘤代谢和心血管疾病的重要过程[39],在

表 1 心血管疾病中的 lncRNA-miRNA-mRNA 轴
Table 1 lncRNA-miRNA-mRNA axes in cardiovascular diseases

疾病	lncRNA	miRNA	mRNA	作用机制	参考文献
动脉粥样硬化	Malat1	miR-155	SOSC1	炎症(-)凋亡(-)	[27]
	TNK2-AS1	miR-150-5p	VEGFA	增殖(+)	[29]
			FGF1	迁移(+)	
	SNHG16	miR-205	Smad2	增殖(+)迁移(+)	[30]
	UCA1	miR-206	_	氧化应激(+)凋亡(+)	[31]
	AF131217.1	miR-128-3p	KLF4	炎症(-)	[32]
心肌梗死	ANRIL	miR- 7-5p	SIRT1	氧化应激(-)凋亡(-)	[35]
	2810403D21Rik/Mirf	MiR26a	Usp15	自噬(-)	[41]
	APF	miR-188-3p	ATG7	自噬(+)	[43]
	AK139128	miR-499	FOXO4	自噬(+)凋亡(+)	[44]
	GAS5	miR-525-5p	CALM2	凋亡(+)	[45]
心脏肥大	CHRF	miR-489	Myd88	肥大(+)	[15]
	HOTAIR	miR-19	PTEN	肥大(-)	[46]
	MAGI1-IT1	miR-302e	DKK1	肥大(-)	[47]
	MIAT	miR-93	TLR4	肥大(+)	[48]
糖尿病性心肌病	CYTOR	miR-155	IKKi	肥大(-)	[49]
	DCRF	miR-551b-5p	PCDH17	自噬(+)	[52]
	MIAT	miR-22-3p	DAPK2	凋亡(+)	[53]
心房颤动	MEG3	miR-145	PDCD4	凋亡(-)	[55]
	KCNQ10T1	miR-384	CACNA1C	房颤(+)	[58]
	TCONS 00075467	miR-328	CACNA1C	心房电重构	[59]
钙化性主动脉瓣疾病	PVT1	miR-128-3p	Sp1	纤维化(+)	[61]
	TUG1	miR-204-5p	Runx2	细胞分化(+)	[65]
	MALAT1	miR-204	Smad4	细胞分化(+)	[66]
	AFAP1-AS1	miR-155	SMAD5	细胞分化(+)	[67]

心肌细胞中,自噬维持线粒体的更新,有助于满足 心脏的能量需求[40]。研究发现,2810403D21Rik/ Mirf 是一种新型抗自噬性 IncRNA, 沉默该 IncRNA 可导致 miR26a 上调, 随后通过靶向 Usp15 促进心 肌细胞的自噬和减轻心脏损伤,改善心脏功能[41]。 然而,自噬在MI中的作用仍然具有争议。根据压力 的情况,自噬在MI中可以是保护性的或适应不良 的。自噬功能障碍可能导致 MI 后心肌 I/R 和心室重 构,甚至可能引发细胞凋亡和坏死<sup>[42]</sup>。如APF是一 种自噬促进因子,当APF表达下降时,可通过作为 miR-188-3p的ceRNA调节ATG7从而抑制自噬和 MI<sup>[43]</sup>。同样,AK139128也是一种自噬促进因子,其 表达显著上调时,通过负调节miR-499/FOXO4 轴促 进自噬和心肌细胞凋亡[44]。心肌细胞凋亡是扩大 梗死范围的另一个重要因素,梗死早期和晚期均存 在凋亡现象。GAS5在MI后表达上调,沉默GAS5可 通过靶向 miR-525-5p/CALM2 轴抑制心肌细胞凋 亡,并改善梗死后心肌细胞的活力[45]。综上,可以

发现 IncRNA-miRNA-mRNA 轴为 MI 的治疗提供了新的治疗靶点(表1)。

#### 2.3 心脏肥大(cardiac hypertrophy, CH)

心脏肥大是心脏对压力/容量超负荷的适应性反应,以在早期维持心脏功能。然而,持续性的CH通常会引发适应不良的心脏重塑,从而导致依从性降低、心力衰竭和猝死的风险增加。因此必须寻找有效的治疗手段,以抑制适应不良的肥大和随之而来的心力衰竭。研究常用主动脉缩窄术(transverse aortic constriction,TAC)建立的小鼠心脏肥厚模型和血管紧张素 II 或去氧肾上腺素诱导的细胞肥大模型进行实验。在肥厚模型中首次验证的lncRNA为CHRF,其可以靶向miR-489,并进一步调节 Myd88的表达水平,从而激活肥大反应[15]。接下来在TAC动物模型和诱导的细胞肥大模型中验证了多种lncRNA可以通过ceRNA机制调节靶基因从而影响CH。如HOTAIR通过miR-19/PTEN轴在CH中发挥负调节因子的功能[46],MAGII-IT1通过靶向miR-

302e/DKK1 轴使 Wnt/β-连环蛋白途径失活而在 CH 中起负调节剂的作用<sup>[47]</sup>。MIAT 通过在心肌细胞中作为 miR-93 的海绵而正调节 TLR4 的表达,在 CH 中起正向调节作用<sup>[48]</sup>。用主动脉缩窄法诱导肾血管高血压建立的肥厚模型中,发现 CYTOR 可能通过 miR-155 和下游 IKKi 和 NF-κB 信号转导在 CH 中起保护作用,最可能通过作为 miR-155 的 ceRNA 来抵消 miR-155 介导的 IKBKE 抑制<sup>[49]</sup>。由此表明,该轴也可参与 CH 的发生机制,从而作为肥大的治疗靶点。

#### 2.4 糖尿病性心肌病(diabetic cardiomyopathy, DCM)

随着 lncRNA-miRNA-mRNA 轴在心肌病中的 研究进展,人们对DCM的分子机制有了进一步的认 识。DCM是心脏病的一种特殊形式,它是由对心脏 组织中胰岛素代谢作用的抵抗、代偿性高胰岛素血 症和高血糖引起的,而这种疾病的发生独立于其他 心脏危险因素[50],并且越来越多的研究表明氧化应 激、炎症、线粒体功能障碍、肾素 - 血管紧张素系统 激活、心肌细胞凋亡都参与了 DCM 的发病机制[51]。 通过在腹膜内注射链脲佐菌素诱导 DCM 小鼠模型, 并在该模型中发现了几条 IncRNA-miRNA-mRNA 轴。DCRF可以作为miR-551b-5p的ceRNA增加 PCDH17 的表达,从而增加心肌细胞自噬,促进 DCM的进展<sup>[52]</sup>。MIAT 可以通过作为miR-22-3p的 ceRNA 上调 DAPK2 表达,从而导致心肌细胞凋亡, 参与DCM的进展<sup>[53]</sup>。MEG3已被证明可参与多种心 血管疾病的发展[54],在DCM中,MEG3在高糖处理的 AC16 细胞中可作为抑制 miR-145 表达的 ceRNA,减 少 miR-145 对 PDCD4 的抑制作用,从而减轻 AC16 细胞凋亡[55](表1)。

#### 2.5 心房颤动(atrial fibrillation, AF)

心房颤动是目前临床上难以攻克的心律失常,会增加心力衰竭和缺血性卒中的风险,也是造成人群发病率和死亡率高的原因之一<sup>[56]</sup>。已知 CAC-NA1C 是房颤发展过程中的关键生物标志物<sup>[57]</sup>,YY1 诱导的 KCNQ1OT1 上调可通过调节 miR-384/CACNA1C 轴增加血管紧张素 II 诱导的心房颤动<sup>[58]</sup>。电重构在 AF 的发生和维持中起关键作用,TCONS 00075467 可通过作为miR-328的 ceRNA 改变 CAC-NA1C的表达从而调节心房电重构影响房颤<sup>[59]</sup>。心房纤维化是 AF 中心房结构重构的标志,已成为房颤的重要病理生理因素<sup>[60]</sup>。PVT1 可以充当miR-128-3p的海绵并消除 miR-128-3p 对 Sp1 的抑制作用,进而激活 TGF-β1/ Smad 通路,促进成纤维细胞增殖,胶原

产生和小鼠心房纤维化<sup>[61]</sup>,而研究表明,TGF-β1通过 Smad 蛋白产生促纤维化作用,可以增强心房纤维化和 AF<sup>[62]</sup>(表1)。由此可知,lncRNA-miRNA-mRNA轴可参与 AF 的发病机制,有助于找到 AF 的新治疗靶点。

## 2.6 钙化性主动脉瓣疾病(calcified aortic valve disease, CAVD)

CAVD在成人中具有较高的发病率和死亡率,并且目前没有有效的医学手段来预防或减缓疾病过程<sup>[63]</sup>。其瓣叶钙化的主要原因是主动脉瓣叶中静息的瓣膜间质细胞(valve interstitial cell, VIC)被激活并经历表型转变成为成骨细胞样细胞<sup>[64]</sup>,因此可以通过抑制成骨细胞分化以防止 VIC 的转化,从而阻止甚至逆转 CAVD的进展。研究发现,TUG1可以通过海绵状 miR-204-5p 调节 Runx2 的表达<sup>[65]</sup>, MALAT1可以通过靶向 miR-204 调节 Smad4 的表达<sup>[66]</sup>, AFAP1 - AS1 也可以通过调节 miR - 155/SMAD5 轴<sup>[67]</sup>促进 VIC 的成骨分化,从而促进 CAVD的形成(表1),表明 lncRNA 在 CAVD 中可作为新治疗靶点的潜力。

#### 3 lncRNA-miRNA-mRNA 轴在心血管疾病的病理 生理学中的作用

应激、细胞凋亡、自噬、坏死、纤维化以及心肌细胞、内皮细胞、心脏成纤维细胞和血管平滑肌细胞的增殖和迁移都有助于CVD的发生发展,而上述研究证明该轴在这些CVD的进展机制中起重要作用。如TNK2-AS1可通过靶向miR-150-5p调节VEGFA和FGF1的表达从而调节血管平滑肌细胞的增殖和迁移<sup>[29]</sup>,GAS5可通过靶向miR-525-5p/CALM2轴调节心肌细胞的凋亡和增殖能力<sup>[45]</sup>,PVT1可以作为miR-128-3p的ceRNA消除其对Sp1的抑制作用,进而激活TGF-β1/Smad通路,促进成纤维细胞增殖和小鼠心房纤维化<sup>[61]</sup>。

#### 4 结论和展望

近年来,随着ncRNA 在多种疾病发展过程中表现出独特的功能,对于lncRNA 在心血管疾病发病机制中的认识也进一步加深。本文总结了一些lncRNA-miRNA-mRNA 轴在 CVD 中的作用机制。lncRNA可以通过ceRNA 机制正向或负向调节疾病的进展,以作为疾病的新型治疗靶点。并且同一种lncRNA 可以靶向不同的 miRNA,同一种 miRNA 也可以被不同的 lncRNA 靶控,再通过不同的信号途

径发挥效应。但目前大部分实验只局限于动物和细胞,尚未运用到临床,需要进行大规模的临床研究,以观察 lncRNA-miRNA-mRNA 轴的调节能否做为药物治疗的靶点或作为疾病进展的标志物,最终将 ncRNA 运用于临床实践。

#### 「参考文献]

- [1] TRIPOSKIADIS F, XANTHOPOULOS A, BUTLER J. Cardiovascular aging and heart failure: JACC review topic of the week[J]. J Am Coll Cardiol, 2019, 74(6): 804–813
- [2] BENJAMIN E J, BLAHA M J, CHIUVE S E, et al. Heart disease and stroke statistics-2017 update: a report from the American Heart Association [J]. Circulation, 2017, 135(10):e146-e603
- [3] KAIKKONEN M U, ADELMAN K. Emerging roles of non-coding RNA transcription [J]. Trends Biochem Sci, 2018, 43(9):654-667
- [4] ANASTASIADOU E, JACOB L S, SLACK F J. Non-coding RNA networks in cancer [J]. Nat Rev Cancer, 2018, 18(1):5-18
- [5] LIU S, YANG Y, JIANG S, et al. Understanding the role of non-coding RNA (ncRNA) in stent restenosis [J]. Atherosclerosis, 2018, 272; 153–161
- [6] SALLAM T, SANDHU J, TONTONOZ P. Long noncoding RNA discovery in cardiovascular disease: decoding form to function[J]. Circ Res, 2018, 122(1):155-166
- [7] ZHANG Y, DU W, YANG B. Long non-coding RNAs as new regulators of cardiac electrophysiology and arrhythmias: molecular mechanisms, therapeutic implications and challenges[J]. Pharmacol Ther, 2019, 203:107389
- [8] CARRIERI C, CIMATTI L, BIAGIOLI M, et al. Long noncoding antisense RNA controls Uchl1 translation through an embedded SINEB2 repeat [J]. Nature, 2012, 491 (7424):454-457
- [9] SALMENA L, POLISENO L, TAY Y, et al. A CeRNA hypothesis: the Rosetta stone of a hidden RNA language?
  [J]. Cell, 2011, 146(3):353-358
- [10] DYKES I M, EMANUELI C. Transcriptional and post-transcriptional gene regulation by long non-coding RNA [J]. Genomics Proteomics Bioinformatics, 2017, 15(3): 177-186
- [11] JÉGU T, AEBY E, LEE J T. The X chromosome in space [J]. Nat Rev Genet, 2017, 18(6):377-389
- [12] WANG F, CHAINANI P, WHITE T, et al. Deep learning identifies genome-wide DNA binding sites of long noncoding RNAs[J]. RNA Biol, 2018, 15(12):1468-1476
- [13] ENGREITZ J M, HAINES J E, PEREZ E M, et al. Local regulation of gene expression by lncRNA promoters, tran-

- scription and splicing [J]. Nature, 2016, 539 (7629) : 452-455
- [14] BARWARI T, JOSHI A, MAYR M. MicroRNAs in cardiovascular disease [J]. J Am Coll Cardiol, 2016, 68 (23): 2577-2584
- [15] 孟 荔, 史爱武. 微小RNA 在心血管疾病中的研究进展[J]. 南京医科大学学报(自然科学版), 2018, 38(4): 562-568
- [16] BALLANTYNE M D, MCDONALD R A, BAKER A H. IncRNA/MicroRNA interactions in the vasculature [J]. Clin Pharmacol Ther, 2016, 99(5):494-501
- [17] LIANG H, ZHANG J, ZEN K, et al. Nuclear microRNAs and their unconventional role in regulating non-coding RNAs[J]. Protein Cell, 2013, 4(5):325-330
- [18] EBERT M S, NEILSON J R, SHARP P A. MicroRNA sponges: competitive inhibitors of small RNAs in mammalian cells[J]. Nat Methods, 2007, 4(9):721-726
- [19] QU J, LI M, ZHONG W, et al. Competing endogenous RNA in cancer; a new pattern of gene expression regulation [J]. Int J Clin Exp Med, 2015, 8(10):17110-17116
- [20] WANG F, YANG H, DENG Z, et al. HOX antisense lincRNA HOXA-AS2 promotes tumorigenesis of hepatocellular carcinoma[J]. Cell Physiol Biochem, 2016, 40 (1/2): 287-296
- [21] XU S, KAMATO D, LITTLE P J, et al. Targeting epigenetics and non-coding RNAs in atherosclerosis: from mechanisms to therapeutics [J]. Pharmacol Ther, 2019, 196:15-43
- [22] GIMBRONE M A, GARCÍA-CARDEÑA G. Endothelial cell dysfunction and the pathobiology of atherosclerosis [J]. Circ Res, 2016, 118(4):620-636
- [23] BASATEMUR G L, JØRGENSEN H F, CLARKE M C H, et al. Vascular smooth muscle cells in atherosclerosis [J]. Nat Rev Cardiol, 2019, 16(12):727-744
- [24] BOON R A, JAÉ N, HOLDT L, et al. Long noncoding RNAs: from clinical genetics to the rapeutic targets? [J]. J Am Coll Cardiol, 2016, 67(10):1214-1226
- [25] THUM T, CONDORELLI G. Long noncoding RNAs and microRNAs in cardiovascular pathophysiology [J]. Circ Res, 2015, 116(4):751-762
- [26] STEINBERG D, WITZTUM J L. Oxidized low-density lipoprotein and atherosclerosis [J]. Arterioscler Thromb Vasc Biol, 2010, 30(12):2311-2316
- [27] LIS,SUNY,ZHONG L, et al. The suppression of ox-LDL-induced inflammatory cytokine release and apoptosis of HCAECs by long non-coding RNA-MALAT1 via regulating microRNA-155/SOCS<sub>1</sub> pathway [J]. Nutr Metab Cardiovasc Dis, 2018, 28(11):1175-1187
- [28] LI M N, QIAN M, KYLER K, et al. Endothelial-vascular

- smooth muscle cells interactions in atherosclerosis [J]. Front Cardiovasc Med, 2018, 5:151
- [29] CAIT, CUIX, ZHANG K, et al. LncRNA TNK<sub>2</sub>-AS1 regulated ox-LDL-stimulated HASMC proliferation and migration via modulating VEGFA and FGF<sub>1</sub> expression by sponging miR-150-5p[J]. J Cell Mol Med, 2019, 23(11): 7289-7298
- [30] LIN Y, TIAN G, ZHANG H, et al. Long non-coding RNA SNHG16 regulates human aortic smooth muscle cell proliferation and migration via sponging miR-205 and modulating Smad2[J]. J Cell Mol Med, 2019, 23(10):6919-6929
- [31] HU X, MA R, FU W, et al. LncRNA UCA1 sponges miR-206 to exacerbate oxidative stress and apoptosis induced by ox-LDL in human macrophages [J]. J Cell Physiol, 2019,234(8):14154-14160
- [32] LU Q, MENG Q, QI M, et al. Shear-sensitive lncRNA AF1312171 inhibits inflammation in HUVECs via regulation of KLF4[J]. Hypertension, 2019, 73(5):e25-e34
- [33] ANDERSON J L, MORROW D A. Acute myocardial infarction[J]. N Engl J Med, 2017, 376(21):2053-2064
- [34] SONG X, SHAN D, CHEN J, et al. miRNAs and lncRNAs in vascular injury and remodeling[J]. Sci China Life Sci, 2014,57(8):826-835
- [35] SHU L, ZHANG W, HUANG C, et al. lncRNA ANRIL protects H9c2 cells against hypoxia induced injury through targeting the miR 7 5p/SIRT1 axis [J]. J Cell Physiol, 2020, 235(2):1175-1183
- [36] LUO H, WANG J, LIU D, et al. The lncRNA H19/miR-675 axis regulates myocardial ischemic and reperfusion injury by targeting PPARα[J]. Mol Immunol, 2019, 105: 46-54
- [37] HAUSENLOY D J, YELLON D M. Myocardial ischemiareperfusion injury: a neglected therapeutic target [J]. J Clin Invest, 2013, 123(1):92-100
- [38] XUAN F, JIAN J, LIN X, et al. 17-methoxyl-7-hydroxy-benzene-furanchalcone ameliorates myocardial ischemia/reperfusion injury in rat by inhibiting apoptosis and autophagy via the PI3K-Akt signal pathway [J]. Cardiovasc Toxicol, 2017, 17(1):79-87
- [39] GIAMPIERI F, AFRIN S, FORBES-HERNANDEZ T Y, et al. Autophagy in human health and disease; novel therapeutic opportunities[J]. Antioxid Redox Signal, 2019, 30 (4):577-634
- [40] TANEIKE M, YAMAGUCHI O, NAKAI A, et al. Inhibition of autophagy in the heart induces age-related cardiomyopathy[J]. Autophagy, 2010, 6(5):600-606
- [41] LIANG H, SU X, WU Q, et al. LncRNA 2810403D21Rik/ Mirf promotes ischemic myocardial injury by regulating

- autophagy through targeting Mir26a [J]. Autophagy, 2020,16(6):1077-1091
- [42] TANAKA Y, GUHDE G, SUTER A, et al. Accumulation of autophagic vacuoles and cardiomyopathy in LAMP-2-deficient mice[J]. Nature, 2000, 406 (6798): 902-906
- [43] WANG K, LIU C Y, ZHOU L Y, et al. APF lncRNA regulates autophagy and myocardial infarction by targeting miR-188-3p[J]. Nat Commun, 2015, 6:6779
- [44] ZHU Z, ZHAO C. WITHDRAWN: LncRNA AK139128 promotes cardiomyocyte autophagy and apoptosis in myocardial hypoxia-reoxygenation injury [J]. Life Sci, 2019: 116705
- [45] ZHANG Y, HOU Y M, GAO F, et al. lncRNA GAS5 regulates myocardial infarction by targeting the miR-525-5p/CALM2 axis[J]. J Cell Biochem, 2019, 120(11):18678-18688
- [46] LAI Y, HE S, MA L, et al. HOTAIR functions as a competing endogenous RNA to regulate PTEN expression by inhibiting miR-19 in cardiac hypertrophy [J]. Mol Cell Biochem, 2017, 432(1/2):179-187
- [47] ZHANG Q, WANG F, WANG F, et al. Long noncoding RNA MAGI1-IT1 regulates cardiac hypertrophy by modulating miR-302e/DKK<sub>1</sub>/Wnt/beta-catenin signaling pathway[J]. J Cell Physiol, 2020, 235(1): 245-253
- [48] LI Y, WANG J, SUN L, et al. LncRNA myocardial infarction associated transcript (MIAT) contributed to cardiac hypertrophy by regulating TLR4 via miR 93 [J]. Eur J Pharmacol, 2018, 818:508-517
- [49] YUAN Y, WANG J, CHEN Q, et al. Long non-coding RNA cytoskeleton regulator RNA (CYTOR) modulates pathological cardiac hypertrophy through miR-155-mediated IKKi signaling [J]. Biochim Biophys Acta Mol Basis Dis, 2019, 1865(6):1421-1427
- [50] JIA G, WHALEY-CONNELL A, SOWERS J R. Diabetic cardiomyopathy: a hyperglycaemia- and insulin-resistance-induced heart disease[J]. Diabetologia, 2018, 61(1):21–28
- [51] BUGGER H, ABEL E D. Molecular mechanisms of diabetic cardiomyopathy [J]. Diabetologia, 2014, 57 (4): 660-671
- [52] FENG Y, XU W, ZHANG W, et al. LncRNA DCRF regulates cardiomyocyte autophagy by targeting miR-551b-5p in diabetic cardiomyopathy [J]. Theranostics, 2019, 9 (15):4558-4566
- [53] ZHOU X, ZHANG W, JIN M, et al. lncRNA MIAT functions as a competing endogenous RNA to upregulate DAPK<sub>2</sub> by sponging miR-22-3p in diabetic cardiomyopathy[J]. Cell Death Dis, 2017, 8(7):e2929

(下转第1564页)

520

[45] WU D, LEI H, WANG J Y, et al. CTRP3 attenuates post-infarct cardiac fibrosis by targeting Smad3 activation and inhibiting myofibroblast differentiation [J]. J Mol Med (Berl), 2015, 93(12):1311-1325

[46] JUNG C H, LEE M J, KANG Y M, et al. Association of serum C1q/TNF-related protein-9 concentration with arterial stiffness in subjects with type 2 diabetes [J]. J Clin Endocrinol Metab, 2014, 99(12): E2477–E2484

[收稿日期] 2021-06-09

#### (上接第1557页)

- [54] PICCOLI M T, GUPTA S K, VIERECK J, et al. Inhibition of the cardiac fibroblast-enriched lncRNA Meg3 prevents cardiac fibrosis and diastolic dysfunction [J]. Circ Res, 2017, 121(5):575-583
- [55] CHEN Y, ZHANG Z, ZHU D, et al. Long non-coding RNA MEG3 serves as a ceRNA for microRNA-145 to induce apoptosis of AC16 cardiomyocytes under high glucose condition [J]. Biosci Rep, 2019, 39(6): BSR20190444
- [56] ZIMETBAUM P. Atrial fibrillation [J]. Ann Intern Med, 2017, 166(5); ITC33-ITC48
- [57] LIZ, WANG X, WANG W, et al. Altered long non-coding RNA expression profile in rabbit atria with atrial fibrillation: TCONS<sub>00075467</sub> modulates atrial electrical remodeling by sponging miR 328 to regulate CACNA1C [J]. J Mol Cell Cardiol, 2017, 108:73–85
- [58] LI X, DAI Y, YAN S, et al. Down-regulation of lncRNA KCNQ10T1 protects against myocardial ischemia/reperfusion injury following acute myocardial infarction [J]. Biochem Biophys Res Commun, 2017, 491(4):1026-1033
- [59] LI M, WANG Y F, YANG X C, et al. Circulating long noncoding RNA LIPCAR acts as a novel biomarker in patients with ST - segment elevation myocardial infarction [J]. Med Sci Monit, 2018, 24:5064-5070
- [60] SHEN C, KONG B, LIU Y, et al. YY<sub>1</sub>-induced upregulation of lncRNA KCNQ10T1 regulates angiotensin II -induced atrial fibrillation by modulating miR 384b/CAC-NA1C axis[J]. Biochem Biophys Res Commun, 2018, 505

(1):134-140

- [61] CAO F, LI Z, DING W M, et al. LncRNA PVT1 regulates atrial fibrosis via miR-128-3p-SP1-TGF-β1-Smad axis in atrial fibrillation [J]. Mol Med, 2019, 25(1);7
- [62] GUO J, JIA F, JIANG Y, et al. Potential role of MG53 in the regulation of transforming-growth-factor-β1-induced atrial fibrosis and vulnerability to atrial fibrillation [J]. Exp Cell Res, 2018, 362(2):436–443
- [63] BONOW R O, LEON M B, DOSHI D, et al. Management strategies and future challenges for aortic valve disease [J]. Lancet, 2016, 387 (10025): 1312-1323
- [64] YUTZEY K E, DEMER L L, BODY S C, et al. Calcific aortic valve disease: a consensus summary from the alliance of investigators on calcific aortic valve disease [J]. Arterioscler Thromb Vasc Biol, 2014, 34(11):2387-2393
- [65] YU C, LI L, XIE F, et al. LncRNA TUG1 sponges miR-204-5p to promote osteoblast differentiation through upregulating Runx2 in aortic valve calcification [J]. Cardiovasc Res, 2018, 114(1):168-179
- [66] XIAO X, ZHOU T, GUO S, et al. LncRNA MALAT1 sponges miR-204 to promote osteoblast differentiation of human aortic valve interstitial cells through up-regulating Smad4[J]. Int J Cardiol, 2017, 243:404-412
- [67] HE W, LI F, ZHANG S, et al. LncRNA AFAP1-AS1 promotes osteoblast differentiation of human aortic valve interstitial cells through regulating miR-155/SMAD5 axis
  [J]. Mol Cell Probes, 2020, 50:101509

「收稿日期」 2021-01-04