



# 读书报告

报告人: 张文雅

时 间: 2017-07-23





# miR-450a-5p within rat adipose tissue exosome-like vesicles promotes adipogenic differentiation by targeting WISP2

Yan Zhang<sup>1,2,3,\*</sup>, Mei Yu<sup>1,2,\*,‡</sup>, Minjia Dai<sup>1,2,3</sup>, Chang Chen<sup>1,2,3</sup>, Qi Tang<sup>1,2,3</sup>, Wei Jing<sup>1,2,3</sup>, Hang Wang<sup>1,2,3</sup> and Weidong Tian<sup>1,2,3,‡</sup>

大鼠脂肪组织外泌体样囊泡中的miR-450a-5p通过靶向WISP2促进脂肪形成分化

- 一 研究背景
- | 材料与方法
- 实验结果
- 四 讨论与展望

一、研究背景

二、材料与方法

三、实验结果



- 一、研究背景
- 二、材料与方法
- 三、实验结果
- 四、讨论与展望

#### WISP2

WISP2也称为CCN5,是由脂肪组织分泌的新型脂肪因子,其在MSC和前脂肪细胞中高度表达,可以在肥大性肥胖和相关代谢并发症的发展中起重要作用。

一、研究背景

二、材料与方法

三、实验结果



一、研究背景

二、材料与方法

三、实验结果

四、讨论与展望

#### 1.脂肪组织干细胞的分离

- 从4周龄的SD大鼠中收集腹股沟垫,用 PBS清除红细胞。
- 将样品切成小块(1-2mm³),并在37°C 下用0.075%胶原酶(I型)处理30分钟。
- 将细胞在CO₂培养箱中保持在37°C。

一、研究背景

二、材料与方法

三、实验结果

四、讨论与展望

#### 3.透射电子显微镜

用1%戊二醛固定外泌体样囊泡,洗涤后,将囊泡装载到形成碳涂层的格栅上,用磷钨酸阴性染色60秒,用透射电子显微镜成像。

一、研究背景

二、材料与方法

三、实验结果

四、讨论与展望

#### 4.外泌体样囊泡标记 和细胞摄取

- 膜标记染料DiO进行标记,洗涤并重新 悬浮于无血清的α-MEM中。
- 将ADSC与DiO标记的囊泡共培养6小时,PBS洗涤三次,在4%多聚甲醛中固定,用肽类毒素染色,用PBS洗涤并通过共焦显微镜成像。

- 一、研究背景
- 二、材料与方法
- 三、实验结果
- 四、讨论与展望

#### 5.诱导脂肪分化

将第3代的ADSCs以10 5个细胞的密度接种在6孔板中,培养24小时,然后用PBS漂洗,与2ml四种不同培养基的一起孵育长达10天。

- (1)作为阴性对照的基础培养基[补充有10%胎牛血清(FBS)的  $\alpha$ -MEM];
- (2)有Exo-ADSC的基础培养基(Exo-ADSC的浓度为40μg/ml);
- (3)有Exo-AT的基础培养基(Exo-AT的浓度为40μg/ml);
- (4)作为阳性对照(PC)的成脂培养基(补充有10%FBS,1mM DEX,10mM胰岛素,200mM吲哚美辛和0.5mM IBMX的α-MEM)。

一、研究背景

二、材料与方法

三、实验结果

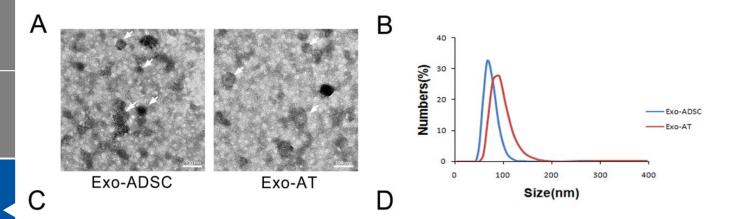


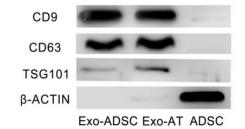
#### ADSCs脂肪组织衍生的 外泌体样囊泡

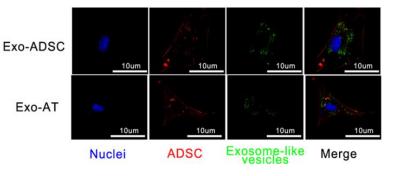
一、研究背景

二、材料与方法

三、实验结果

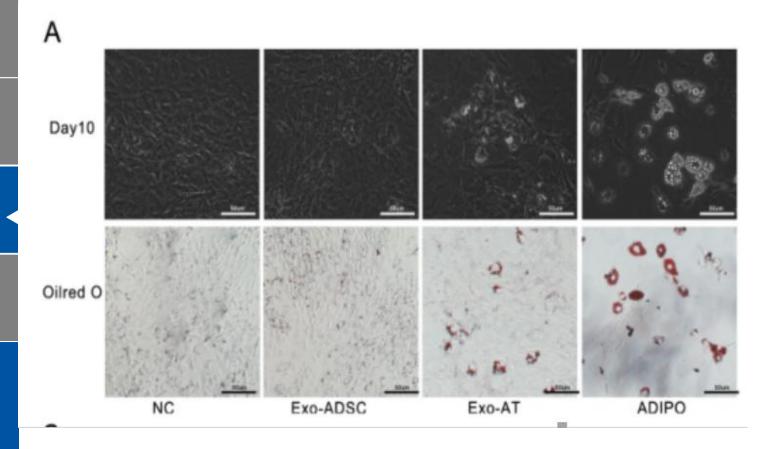






# \_\_\_\_\_ Exo-AT诱导脂肪形成 \_\_\_\_

- 研究背景
- 二、材料与方法
- 三、实验结果
- 四、讨论与展望



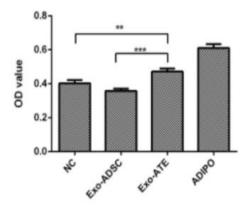
一、研究背景

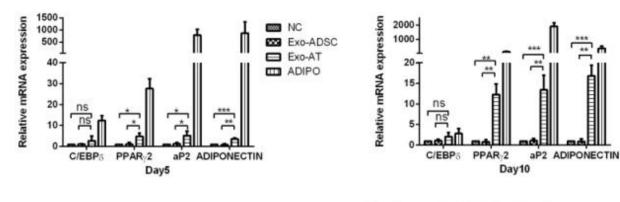
二、材料与方法

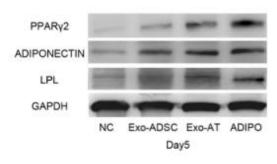
三、实验结果

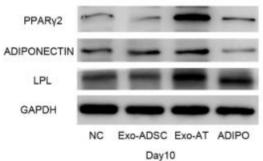
四、讨论与展望

В









NC NC

Exo-ADSC

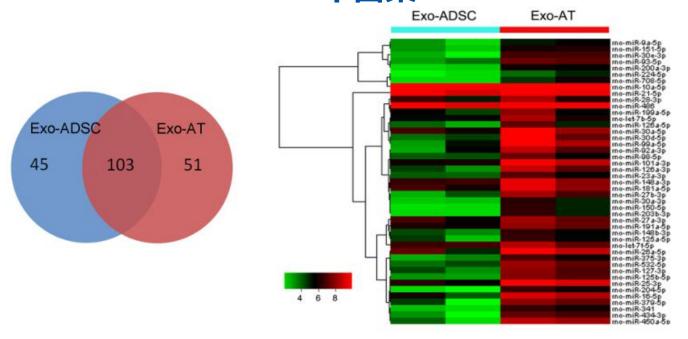
Exo-AT

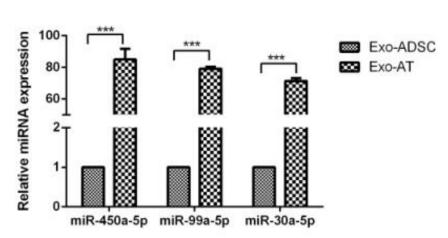
ADIPO

- 一、研究背景
- 二、材料与方法
- 三、实验结果

四、讨论与展望

#### 脂肪源miRNA在Exo- ———— AT中富集





一、研究背景

二、材料与方法

三、实验结果

四、讨论与展望

miR-200a-3p

miR-26a-5p

miR-30a-3p

miR-126a-3p

11.02

10.75

10.48

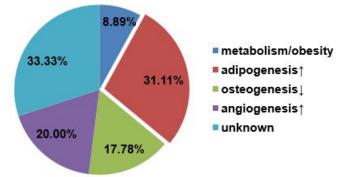
10.18

human

Human

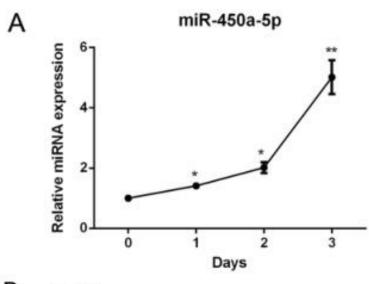
human

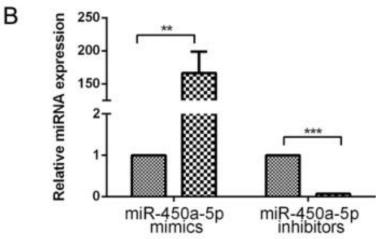
Name	Fold	Target	Model	miR-151-5p	10.05		177	unknown
		gene/pathway	300000.0000	miR-9a-5p	7.75			unknown
miR-450a-5p	56.69			miR-98-5p	7.55			unknown
miR-99a-5p miR-126a-3p	41.98 27.98			miR-181a-5p	7.31	TGF-ß	pig	adipogenesis↑/ angiogenesis↑(Li et al., 2013a, Sun et al., 2015)
miR-125b-5p miR-434-3p	27.55	Smad4	mouse	miR-224-5p	7.00			adipogenesis ↓/ fatty acid metabolism↑(Peng e al., 2013, Li et al., 2013b)
miR-101a-3p	24.80							adipogenesis↑/ angiogenesis↓(Yu et al., 2011,
miR-30e-3p	24.71	LRP6/wnt	mouse	miR-148a-3p	6.76	Wnt	human	Shi et al., 2015)
		LKP0/WIIC	mouse	miR-23a-3p	6.75	GJA1	Human	osteogenesis↓(Gindin et al., 2015)
miR-30a-5p	23.88	Runx2	Human	let-7b-5p				unknown
				miR-10a-5p	5.29	Wnt		osteogenesis ↓/ angiogenesis ↑(Zhang et al.,
miR-25-3p	21.20	KLF4 /C/EBPα	mouse			WIIL		2012, Li <i>et al.</i> , 2015)
miR-204-5p	20.73	wnt	human	miR-199a-3p	5.06	Smad1	mouse	adipogenesis个(Son et al., 2014)
*** ***	40.70			miR-486	4.96			angiogenesis↑(Shi et al., 2016)
miR-341	19.73			miR-92a-3p	4.73		human	Expressed in adipose tissue(Holmes, 2016)
miR-93-5p	19.1	Osterix/LATS2	mouse	miR-125a-5p	4.59			osteogenesis↓(Zhang et al., 2012)
				miR-148b-3p	4.85	Wnt		adipogenesis↑(John et al., 2012)
miR-379-5p	19.09		human	miR-191a-5p	4.30			unknown
miR-532-5p	18.42		117000000000000000000000000000000000000	let-7f-5p	3.55			unknown
miR-203-3p	17.96	Runx2	Human	miR-28-3p	3.27			unknown
miR-150-3p	17.89			miR-27a-3p	3.19			unknown
				miR-21a-5p	2.58			adipogenesis↑(An et al., 2016)
miR-16-5p	17.53							↑, promote; ↓, inhibit
miR-30d-5p	16.22	Runx2	Human					
miR-127-3p	15.75		Human					
miR-27b-3p	12.35		human			8.89	9%	
miR-708-5p	12.23							
miR-375-3p	11.62	ERK1/2	mouse		22 22	v.		metabolism/obesity



- 一、研究背景
- 二、材料与方法
- 三、实验结果
- 四、讨论与展望

#### miR-450a-5p促进 ADSC的脂肪形成

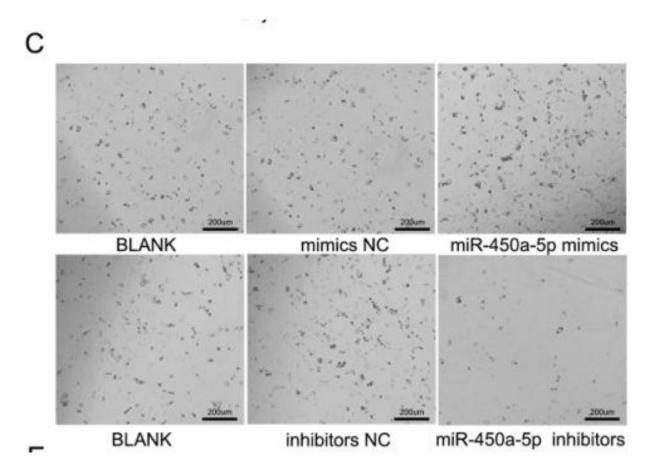




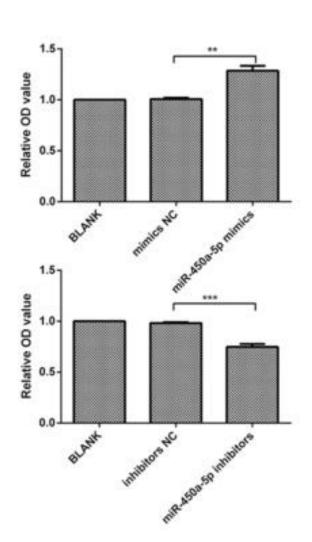
一、研究背景

二、材料与方法

三、实验结果



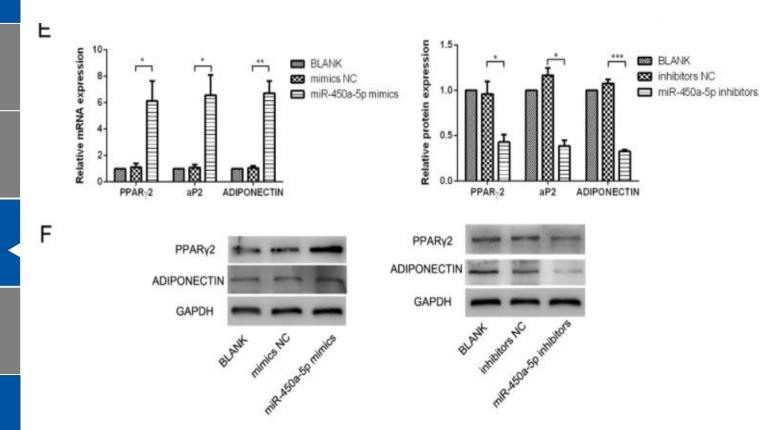
- 一、研究背景
- 二、材料与方法
- 三、实验结果



一、研究背景

二、材料与方法

三、实验结果



一、研究背景

二、材料与方法

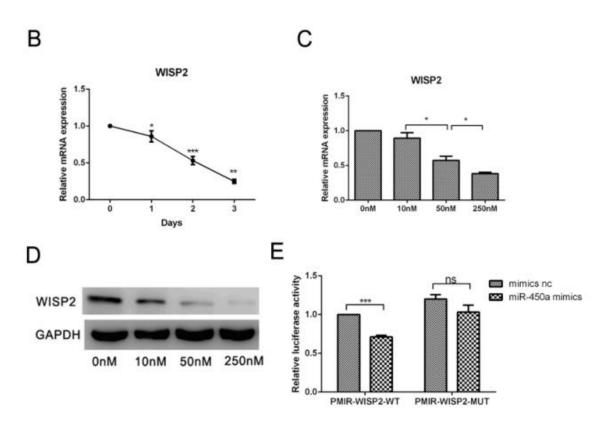
三、实验结果

四、讨论与展望

# miR-450a-5p通过抑制WISP2刺激脂肪形成

Α

574: 5' ucUUA - - AĢCAC - UCGCAAAAc 3' WISP2 3' guAAUCCUUGUGUAGCGUUUUu 5' miR-450a-5p



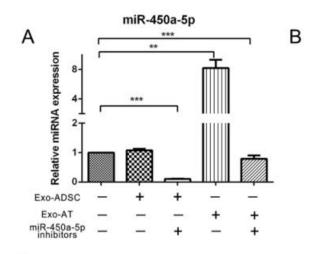
一、研究背景

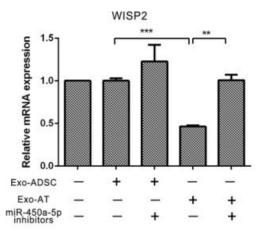
二、材料与方法

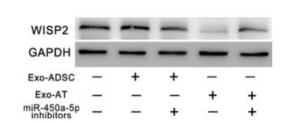
三、实验结果

四、讨论与展望

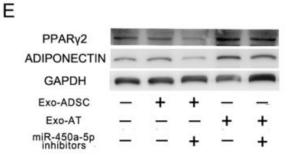
# miR-450a-5p通过Exo-AT = 转移的机制介导脂肪生成







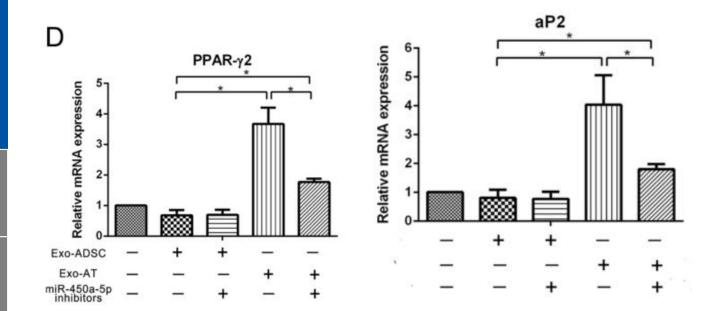
C

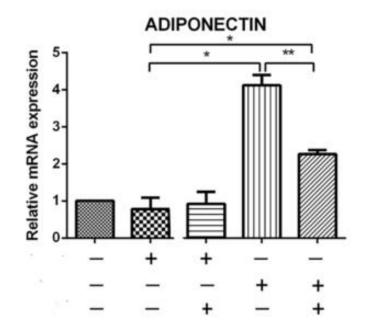


一、研究背景

二、材料与方法

#### 三、实验结果





- 一、研究背景
- 二、材料与方法
- 三、实验结果



- 一、研究背景
- 二、材料与方法
- 三、实验结果

四、讨论与展望

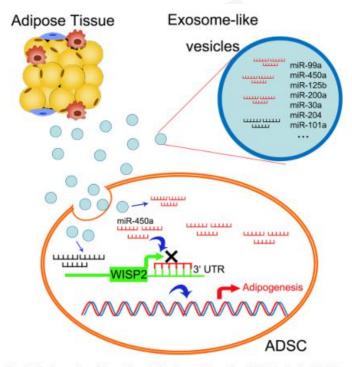


Fig. 7. Schematic of hypothesis for the action of miR-450a-5p in ADSCs. Adipose tissue secretes exosome-like vesicles, which are taken up by ADSCs. miR-450a-5p contained in the exosome-like vesicles promotes adipogenesis by downregulating WISP2 in ADSCs.

ADSC可以同时吸收Exo-AT和 Exo-ADSC, 然而, 只有Exo-AT能够诱导脂肪形成,而Exo-ADSC没有相应的作用。这些结 果表明, Exo-AT含有可能在 ADSC中引发脂肪形成信号传导 的脂肪生成因子,导致脂肪形成 分化。因此,我们得出结论,外 泌体可以作为干细胞和成熟组织 细胞之间的交流的介质。

- 一、研究背景
- 二、材料与方法
- 三、实验结果

四、讨论与展望

#### 展望

外泌体样囊泡是完全无细胞的,免疫原性不高,外胚层样囊泡可能是脂肪组织工程中使用的重要工具。因此,需要进一步的研究外泌体样囊泡作为促脂肪生成因子在脂肪组织工程中使用的可能性。





# 请各位批评指正!

