

# ÍNDICE

AGRADECIMIENTOS.....	i
ACRÓNIMOS Y ABREVIATURAS .....	iii
ÍNDICE DE FIGURAS.....	xi
ÍNDICE DE TABLAS.....	xv
ABSTRACT.....	1
RESUMEN.....	3
RESUM.....	5
INTRODUCCIÓN.....	7
1.    El metabolismo de los carbohidratos .....	9
1.1.    Control hormonal del metabolismo de los carbohidratos: la insulina y su señalización .....	10
1.1.1.    Vía de PI3K/AKT .....	12
1.1.2.    Vía de MAPK/ERK .....	13
2.    Alteración del metabolismo de los carbohidratos: la diabetes mellitus tipo 2 .....	14
2.1.    Características de la DMT2 .....	15
3.    El metabolismo lipídico .....	16
3.1.    Metabolismo de los ácidos grasos .....	16
3.2.    Lipogénesis de novo (LDN) y el transporte de lípidos a tejidos periféricos .....	18
3.3.    Regulación del metabolismo lipídico .....	19
4.    Alteración del metabolismo lipídico: la enfermedad del hígado graso no alcohólico.....	21
4.1.    Modelos de ratón de EHGNA inducida por dieta .....	22
4.1.1.    Dietas deficientes en nutrientes .....	23
4.1.2.    Dietas con grasa, colesterol e hidratos de carbono .....	23
4.2.    La DMT2 y la RI como factor de riesgo para la EHGNA .....	24
4.3.    Mecanismos moleculares que promueven la EHGNA: el estrés del RE y la alteración del proceso de autofagia .....	26

4.3.1. El estrés del RE.....	26
4.3.2. La alteración del proceso de autofagia .....	27
5. La inflamación en las enfermedades metabólicas: DMT2 y EHGNA.	
.....	28
5.1. La inflamación del tejido adiposo .....	30
5.2. La inflamación del hígado .....	33
6. La citoquina LIGHT(TNFSF14).....	37
6.1. Vías de señalización de LIGHT.....	38
6.1.1. El eje LIGHT/LT $\beta$ R.....	38
6.1.2. El eje LIGHT/HVEM .....	39
6.1.3. LIGHT y DcR3 .....	41
6.2. Implicación del eje LIGHT/LT $\beta$ R-HVEM en la inflamación, la DMT2 y la EHGNA.....	42
HIPÓTESIS Y OBJETIVOS .....	45
MATERIALES Y MÉTODOS .....	49
1. Estudios in vivo en ratones.....	51
1.1. Ratones, genotipado y dietas .....	51
1.2. Medidas metabólicas.....	52
1.2.1. Determinación del peso corporal, peso del hígado y distribución de la grasa corporal.....	52
1.2.2. Determinación de lípidos circulantes en plasma y del contenido de ácidos grasos libres .....	52
1.2.3. Determinación de la actividad de las enzimas hepáticas ALT y AST .....	53
1.2.4. Estudios de tolerancia a la glucosa y determinación de los niveles de glucosa e insulina .....	54
1.2.5. Determinación de la resistencia a la insulina mediante la evaluación de la sensibilidad a la insulina .....	55
2. Obtención y procesamiento de tejidos .....	56
3. Caracterización histopatológica del hígado.....	56
3.1. Determinación de la EHGNA en cortes histológicos de hígado...	
.....	57

---

3.2.	Determinación de la fibrosis hepática .....	59
3.3.	Determinación del contenido de triacilgliceroles hepáticos.....	59
3.4.	Determinación del contenido de macrófagos hepáticos .....	60
3.5.	Determinación del contenido de linfocitos T hepáticos .....	60
3.6.	Determinación de la autofagia en hígado mediante el marcador p62/SQSTM1 .....	61
3.7.	Expresión de los receptores LT $\beta$ R y HVEM y de la citoquina LIGHT en hígado .....	61
4.	Caracterización del tejido adiposo .....	63
4.1.	Cuantificación del tamaño de los adipocitos .....	63
4.2.	Expresión de los receptores LT $\beta$ R y HVEM en macrófagos del tejido adiposo.....	64
4.3.	Análisis de la fracción vascular estromal del tejido adiposo mediante citometría de flujo.....	64
5.	Caracterización de la inflamación sistémica en ratón .....	65
5.1.	Análisis de las citoquinas circulantes en plasma .....	65
5.2.	Caracterización de las células circulantes mediante citometría de flujo .....	65
6.	Estudios in vitro y ex vivo .....	68
6.1.	Obtención de cultivos primarios de macrófagos de ratón .....	68
6.2.	Cultivo de explantes de tejido adiposo y caracterización de la secreción de citoquinas .....	68
7.	Estudios de expresión de proteínas mediante Western blot .....	69
7.1.	Obtención y cuantificación de extractos proteicos .....	69
7.2.	Ánalisis de la expresión proteica mediante SDS-PAGE y Western blot .....	69
8.	Ánalisis de la expresión génica mediante PCR cuantitativa a tiempo real (qPCR).....	71
8.1.	Obtención y cuantificación de extractos de ARN .....	71
8.2.	Retrotranscripción del ARN y análisis de la expresión génica mediante qPCR .....	72
9.	Ánalisis estadísticos .....	75

RESULTADOS .....	77
1. Estudio de la deficiencia de la citoquina LIGHT en ratones WT alimentados con dieta control .....	79
1.1. La deficiencia de <i>Light</i> no altera el metabolismo de carbohidratos en ratones WT alimentados con dieta control durante 16 semanas ...	79
1.2. Los ratones WT deficientes en <i>Light</i> y alimentados con dieta control no presentan cambios en la EHGNA.....	82
1.3. La inactivación de <i>Light</i> en ratones WT alimentados con dieta control no altera la inflamación del tejido adiposo.....	85
1.4. La inactivación de <i>Light</i> -/- en ratones alimentados con dieta control no produce cambios en la inflamación sistémica .....	87
2. Estudio de la deficiencia de la citoquina LIGHT en ratones WT alimentados con dieta alta en grasa y alta en colesterol durante 16 semanas .....	91
2.1. Estudio de la expresión del eje LIGHT/LT $\beta$ R-HVEM en ratones WT alimentados con dieta control o dieta alta en grasa y alta en colesterol .....	91
2.2. Estudio del impacto de la dieta alta en grasa y alta en colesterol en ratones WT en la EHGNA y la inflamación hepática .....	94
2.3. Estudio de la deficiencia de <i>Light</i> en ratones WT alimentados con dieta alta en grasa y alta en colesterol durante 16 semanas .....	97
2.3.1. La deficiencia de <i>Light</i> mejora el metabolismo de los carbohidratos en ratones alimentados con dieta alta en grasa y alta en colesterol durante 16 semanas.....	97
2.3.2. La inactivación de <i>Light</i> en ratones alimentados durante 16 semanas con dieta alta en grasa y alta en colesterol disminuye el desarrollo de la EHGNA .....	100
2.3.3. La inactivación de <i>Light</i> en ratones WT alimentados durante 16 semanas con dieta alta en grasa y alta en colesterol disminuye la inflamación del tejido adiposo.....	106
2.3.4. La inactivación de <i>Light</i> -/- reduce la inflamación sistémica en ratones alimentados durante 16 semanas con dieta alta en grasa y alta en colesterol .....	109
2.3.5. La inactivación de <i>Light</i> altera la expresión de genes hepáticos.....	113

---

2.3.5.1.Los ratones <i>Light</i> -/- presentan una desregulación de genes implicados en el metabolismo lipídico .....	113
2.3.5.2.La deficiencia de <i>Light</i> disminuye la expresión de genes asociados a la transición EHGNA-EHNA.....	116
3. Estudio de la deficiencia de la citoquina LIGHT en ratones parcialmente deficientes en <i>Irs2</i> y alimentados con dieta alta en grasa y alta en colesterol durante 16 semanas.....	119
3.1. La deficiencia de <i>Light</i> mejora el metabolismo glucémico y disminuye la esteatosis hepática en ratones <i>Irs2</i> +/-.....	119
3.2. La inactivación de <i>Light</i> -/- en ratones <i>Irs2</i> +/- reduce la inflamación sistémica.....	122
3.3. La deficiencia de <i>Light</i> en ratones <i>Irs2</i> +/- disminuye la esteatosis hepática .....	125
3.4. Caracterización del tejido adiposo en ratones <i>Irs2</i> +/- e <i>Irs2</i> +/- <i>Light</i> -/-.....	127
3.4.1. Análisis de la inflamación en el tejido adiposo de ratones <i>Irs2</i> +/- e <i>Irs2</i> +/- <i>Light</i> -/- .....	127
3.4.2. Determinación del tamaño del adipocito en ratones <i>Irs2</i> +/- e <i>Irs2</i> +/- <i>Light</i> -/- .....	130
3.4.3. Expresión del receptor HVEM y del receptor de la LT $\beta$ en el tejido adiposo.....	131
3.5. Estudio de la expresión génica en hígado en ratones <i>Irs2</i> +/- e <i>Irs2</i> +/- <i>Light</i> -/- .....	133
3.5.1. La deficiencia de <i>Light</i> en ratones <i>Irs2</i> +/- altera la expresión de genes metabólicos en hígado.....	133
3.5.2. La deficiencia en <i>Light</i> en ratones <i>Irs2</i> +/- altera la expresión de genes asociados a la transición esteatosis hepática-EHNA ....	134
DISCUSIÓN.....	137
CONCLUSIONS .....	143
REFERENCIAS .....	147
ANEXO .....	163