

Índice

1. Introducción.....	1
1.1. El sistema neuroinmune y las células de la glía	3
1.2. La respuesta neuroinflamatoria y sus receptores.....	5
1.3. El alcohol y la respuesta neuroinflamatoria	10
1.4. La adolescencia como período de iniciación al consumo de alcohol.....	12
1.5. Exosomas y vesículas extracelulares.....	15
1.5.1. Biogénesis exosomal.....	16
1.5.2 Estructura y composición exosomal	17
1.5.3. Funciones fisiopatológicas de los exosomas.....	19
1.6. ¿Qué son los miARNs?.....	23
1.6.1. Biogénesis de los miARNs	24
1.6.2. Función de los miARNs.....	26
1.6.3. Papel de los miARNs en la fisiopatología	26
1.7. Las membranas asociadas a mitocondrias (MAM) y su papel en la neuroinflamación causada por el etanol	27
2. Objetivos.....	32
3. Materiales y métodos	37
3.1. Muestras humanas	39
3.2. Modelo experimental.....	40
3.3. Cultivos celulares	42
3.3.1. Cultivo primario de astrocitos.....	42
3.3.2. Cultivo primario de neuronas	43
3.3.3. Línea celular microglial BV2 y tratamientos	44
3.4. Aislamiento de VEs	45
3.4.1. Aislamiento de VEs por ultracentrifugación diferencial	46
3.4.2. Aislamiento de VEs por kit comercial	47
3.5. Western Blot	47
3.6. Aislamiento de ARN de tejido, células y VEs	50

3.6.1. Obtención de ARN de tejido y células.....	50
3.6.2. Obtención de ARN de VEs	51
3.7. Control de calidad del ARN	51
3.8. Estudio de la expresión génica	52
3.8.1. Retrotranscripción de ARN y PCR	52
3.8.2. Retrotranscripción de miARNs y PCR	53
3.8.3. Análisis de la expresión génica por RT-qPCR, ARN y miARN54	
3.9. Cuantificación de VEs mediante citometría de flujo	57
3.10. Detección de VEs mediante Microscopía Electrónica de Transmisión	59
3.11. Estudio de internalización de VEs por neuronas mediante microscopía confocal.....	60
3.12. Cuantificación de VEs mediante <i>Nanosight</i>	62
3.13. Estudio bioinformático de miARNs	63
3.14. Extracción de lípidos para ensayos de transferencia de fosfolípidos	64
3.15. Aislamiento y purificación de MAM	65
3.16. Análisis de actividad de MAM por cromatografía en capa fina	66
4. Resultados	70
4.1. Efecto del etanol en la secreción de VEs en astrocitos y el rol del TLR4 en el proceso.....	72
4.2. Papel del receptor TLR4 en la alteración del contenido proteico de VEs derivadas de astrocitos inducida por el etanol	77
4.3. Estudio del efecto del etanol en el perfil de miARNs presentes en las VEs derivadas de astrocitos y papel del receptor TLR4	79
4.4. Análisis bioinformático de los miARNs presentes en VEs procedentes de astrocitos	81
4.5. Transmisión de la inflamación causada por el consumo de alcohol a neuronas mediante VEs	85

4.6. Papel de los miARNs de VEs procedentes de astrocitos tratados con etanol en neuronas corticales	89
4.7. El etanol es capaz de activar MAM en tejido cerebral y células microgliales.....	94
4.8. La inhibición de las esfingomielinasas y MAM revierte el aumento de secreción de VEs por etanol.....	98
4.9. Diferencias de género en el perfil de miARNs de VEs de plasma de adolescentes humanos	100
4.10. Diferencias de género en el perfil de miARNs de VEs de plasma de ratones adolescentes.....	106
4.11. Efectos de la IEA en los perfiles de miARNs en la corteza cerebral y tejido hepático de ratones adolescentes.....	112
4.12. Análisis funcional de los miARNs: genes diana y sus niveles en tejido cerebral y hepático tras IEA	115
5. Discusión.....	122
5.1. La administración aguda de etanol causa alteraciones en la secreción y contenido de las VEs gliales, promoviendo la expansión y el mantenimiento de la neuroinflamación, mediante la activación de MAM y TLR4.....	124
5.2. Diferencias de género en el perfil de miARNs en VEs circulantes en adolescentes y su posible papel como biomarcadores de daño cerebral.....	132
6. Conclusiones.....	141
7. Bibliografía	146
8. Anexos	168