

ÍNDICE

| | |
|---|-----------|
| Abreviaturas | 9 |
| RESUMEN | 11 |
| INTRODUCCIÓN | 15 |
| 1. La cardiotoxicidad inducida por antraciclinas..... | 17 |
| 1.1 Descubrimiento y tipos de antraciclinas..... | 17 |
| 1.2 La cardiotoxicidad inducida por antraciclinas en pacientes pediátricos..... | 18 |
| 1.3 Detección de la cardiotoxicidad | 22 |
| 1.3.1 Técnicas de imagen | 22 |
| 1.3.2 Biomarcadores sanguíneos | 23 |
| 1.3.3 Variantes genéticas asociadas con la cardiotoxicidad inducida por antraciclinas..... | 24 |
| 1.4 Mecanismos de cardiotoxicidad de las antraciclinas..... | 25 |
| 1.4.1 Estrés oxidativo | 25 |
| 1.4.2 Daño mitocondrial | 27 |
| 1.4.3 Daño en el ADN..... | 27 |
| 1.4.4 Alteración del flujo autofágico | 28 |
| 1.4.5 Alteración del calcio | 28 |
| 1.4.6 Apoptosis..... | 29 |
| 1.4.7 Fibrosis..... | 30 |
| 1.5 Prevención de la cardiotoxicidad | 30 |
| 2. Las células madre pluripotentes inducidas como modelos de enfermedad cardiovascular | 32 |
| 2.1 Concepto de célula madre y tipos de células madre | 32 |

| | |
|---|-----------|
| 2.2 Contexto histórico de las células madre pluripotentes inducidas | 34 |
| 2.3 Aplicaciones de las células madre pluripotentes inducidas en el ámbito de la biomedicina | 38 |
| 2.3.1 Uso de las iPSC en la terapia celular | 39 |
| 2.3.2 Ensayos toxicológicos | 40 |
| 2.3.3 Modelado de enfermedades empleando iPSC derivadas de pacientes..... | 40 |
| 2.3.4 Modelado de la cardiotoxicidad inducida por antraciclinas empleando iPSC..... | 45 |
| 3. Los microARNs en la patología cardiovascular | 47 |
| 3.1 Descubrimiento de los microARNs y origen evolutivo | 47 |
| 3.2 Biogénesis y función de los miARNs..... | 48 |
| 3.3 Los miARNs en la enfermedad cardíaca | 50 |
| 3.3.1 Papel de los miARNs como biomarcadores en la enfermedad cardíaca | 51 |
| 3.3.2 Potencial terapéutico de los miARNs en la enfermedad cardíaca | 52 |
| HIPÓTESIS Y OBJETIVOS | 57 |
| 1. Hipótesis | 59 |
| 2. Objetivos..... | 59 |
| MATERIAL Y MÉTODOS..... | 61 |
| 1. Pacientes | 63 |
| 2. Declaración ética animal | 63 |
| 3. Cultivo celular | 63 |
| 3.1 Medios de cultivo | 63 |

| | |
|--|-----------|
| 3.2 Células madre pluripotentes inducidas humanas (hiPSC) . | 65 |
| 3.3 Diferenciación cardíaca | 65 |
| 3.4 Cultivos primarios..... | 66 |
| 3.4.1 Aislamiento de cardiomiositos neonatales de rata | 66 |
| 3.4.2 Aislamiento y cultivo de fibroblastos cardíacos de rata | 67 |
| 3.4.3 Cultivo de fibroblastos cardíacos humanos | 68 |
| 4. Análisis de marcadores cardíacos por citometría de flujo | 68 |
| 5. Tratamiento con doxorrubicina <i>in vitro</i> | 69 |
| 6. Inmunofluorescencia en células..... | 69 |
| 7. Ensayos de citotoxicidad y apoptosis <i>in vitro</i> | 70 |
| 7.1 Ensayo de viabilidad celular CCK8..... | 70 |
| 7.2 Ensayo de lactato deshidrogenasa | 70 |
| 7.3 Tinción de anexina-V y DAPI..... | 71 |
| 7.4 Actividad caspasa 3/7..... | 71 |
| 8. Ensayos de estrés oxidativo <i>in vitro</i> | 72 |
| 8.1 DCFH-DA | 72 |
| 8.2 MitoSOX | 72 |
| 8.3 Glutatió reducido | 73 |
| 9. Estudio del potencial de membrana mitocondrial | 73 |
| 10. Transfección celular | 73 |
| 11. Métodos de biología molecular | 74 |
| 11.1 Extracción de ARN..... | 74 |
| 11.2 Retrotranscripción de ARN | 74 |

| | |
|---|-----------|
| 11.3 RT-qPCR de ARN | 75 |
| 11.4 Extracción de miARN..... | 77 |
| 11.5 Retrotranscripción de miARN | 77 |
| 11.6 RT-qPCR de miARN | 78 |
| 11.7 Extracción de proteína | 78 |
| 11.8 Cuantificación de proteínas mediante ensayo de BCA | 78 |
| 11.9 Western Blot | 79 |
| 11.9.1 Electroforesis en gel de poliacrilamida | 79 |
| 11.9.2 Transferencia a membrana de PVDF | 80 |
| 11.9.3 Inmunodetección..... | 80 |
| 12. Modelado experimental de la cardiotoxicidad inducida por doxorrubicia <i>in vivo</i> | 82 |
| 12.1 Animales | 82 |
| 12.2 Tratamiento con doxorrubicia y administración <i>in vivo</i> del miR-4732-3p..... | 82 |
| 12.3 Ecocardiografía en ratas | 83 |
| 12.4 Sacrificio de los animales y fijación por perfusión | 83 |
| 12.5 Histología..... | 84 |
| 12.5.1 Inclusión en parafina y corte de los corazones | 84 |
| 12.5.2 Desparafinación del tejido | 84 |
| 12.5.3 Tricrómico de Masson | 85 |
| 12.5.4 Rojo sirio | 86 |
| 12.5.5 Inmunofluorescencia en tejido | 86 |
| 12.5.6 Cuantificación de la apoptosis por TUNEL | 87 |
| 12.5.7 Medida del área transversal de los cardiomiositos mediante tinción con WGA | 88 |

| | |
|---|------------|
| 13. Análisis de ontología génica de genes diana del miR-4732-3p | 88 |
| 14. Análisis de interactoma..... | 88 |
| 15. Análisis estadístico..... | 89 |
| RESULTADOS | 91 |
| 1. Selección de pacientes oncológicos pediátricos con cardiotoxicidad inducida por antraciclinas y derivación de hiPSC específicas de paciente | 93 |
| 2. Diferenciación de las hiPSC a cardiomiositos | 94 |
| 3. Caracterización de hiPSC-CM de pacientes pediátricos que experimentaron cardiotoxicidad temprana frente al daño por doxorrubicia | 97 |
| 3.1 Los hiPSC-CM CTX tienen unos mayores niveles de citotoxicidad inducida por doxorrubicia y apoptosis que los hiPSC-CM CTRL | 97 |
| 3.2 Los hiPSC-CM CTX tienen unos niveles superiores de estrés oxidativo comparado con los hiPSC-CM CTRL tras el tratamiento con doxorrubicia | 100 |
| 3.3 Los hiPSC-CM CTX tienen unos mayores niveles de daño genotóxico y mitocondrial que los hiPSC-CM CTRL tras el tratamiento con doxorrubicia..... | 102 |
| 3.4 Daño sarcomérico causado por la doxorrubicia en hiPSC-CM CTRL y CTX..... | 104 |
| 3.5 Diferencias en la expresión génica entre hiPSC-CM CTRL y CTX tratados con doxorrubicia | 107 |
| 3.6 Diferencias en la expresión de miARNs entre hiPSC-CM CTRL y CTX tratados con doxorrubicia | 111 |

| | |
|---|------------|
| 4. Estudio de miARNs diferencialmente expresados entre pacientes con cáncer de mama positivas y negativas para la cardiotoxicidad inducida por antraciclinas | 113 |
| 5. Estudio del papel cardioprotector del miR-4732-3p <i>in vitro</i> | 114 |
| 5.1 Efecto del miR-4732-3p frente al daño por doxorrubicina en cardiomocitos neonatales de rata | 114 |
| 5.2 Efecto del miR-4732-3p frente al daño por doxorrubicina en fibroblastos cardíacos de rata..... | 118 |
| 6. Estudio del papel cardioprotector del miR-4732-3p <i>in vivo</i> | 119 |
| 6.1 Expresión del miR-4732-3p en diferentes órganos | 119 |
| 6.2 Efecto del miR-4732-3p sobre la función cardíaca después del tratamiento con doxorrubicina..... | 120 |
| 6.3 El miR-4732-3p disminuye el estrés oxidativo y la apoptosis causadas por la doxorrubicina en el corazón | 121 |
| 6.4 Efecto del miR-4732-3p en la vascularización del corazón tras el tratamiento con doxorrubicina..... | 123 |
| 6.5 Efecto del miR-4732-3p en el área transversal de los cardiomocitos tras el tratamiento con doxorrubicina | 123 |
| 6.6 El miR-4732-3p produce una disminución de la fibrosis intersticial causada por la doxorrubicina | 124 |
| 7. Identificación y validación de genes diana del miR-4732-3p | 126 |
| 8. Efecto de la sobreexpresión del miR-4732-3p sobre la viabilidad de los cardiomocitos CTRL y CTX tratados con doxorrubicina..... | 129 |

| | |
|---|------------|
| DISCUSIÓN | 131 |
| 1. Los hiPSC-CM CTX recapitulan la susceptibilidad al daño por doxorrubicia observada en los pacientes pediátricos | 133 |
| 2. Papel cardioprotector del miR-4732-3p frente al daño inducido por doxorrubicia | 141 |
| 3. Efecto del miR-4732-3p sobre el daño inducido por doxorrubicia en cardiomiocitos derivados de hiPSC .. | 146 |
| CONCLUSIONES | 149 |
| BIBLIOGRAFÍA..... | 153 |