

## ÍNDICE

|  |           |
|--|-----------|
| <b>1. RESUMEN.....</b>   | <b>8</b>  |
| <b>2. INTRODUCCIÓN.....</b>  | <b>9</b>  |
| <b>3. REVISIÓN BIBLIOGRÁFICA .....</b>   | <b>10</b> |
| 3.1 GENERALIDADES DEL SISTEMA INMUNE .....   | 10        |
| 3.2 MONOPOYESIS .....  | 13        |
| 3.3 MONOCITOS .....  | 15        |
| 3.3.1 ACTIVACIÓN CLÁSICA <i>vs</i> ACTIVACIÓN ALTERNATIVA .....  | 19        |
| 3.4 CITOQUINAS.....  | 21        |
| 3.4.1 CITOQUINAS EN LA INMUNIDAD INNATA E INFLAMACIÓN .....  | 23        |
| 3.5 INMUNOMODULACIÓN .....   | 29        |
| 3.5.1 EFECTOS DE LOS NUCLEÓSIDOS Y DE LOS DERIVADOS DEL<br>ÁCIDO HIDROXICINÁMICO PRESENTE EN EL SISTEMA INMUNE ..... | 31        |
| a) NUCLEÓSIDOS .....   | 31        |
| b) COMPUESTOS FENÓLICOS .....  | 38        |
| b1) DERIVADOS DEL ÁCIDO HIDROXICINÁMICO .....  | 39        |
| 3.6 INMUNOESTIMULADOR: LIPOPOLISACÁRIDO (LPS) .....  | 42        |
| 3.7 RT-PCR .....   | 44        |
| <b>4. HIPÓTESIS .....</b>  | <b>46</b> |
| <b>5. OBJETIVOS .....</b>  | <b>46</b> |
| 5.1 OBJETIVO GENERAL .....   | 46        |
| 5.2 OBJETIVOS ESPECÍFICOS .....  | 46        |
| <b>6. MATERIALES Y MÉTODOS .....</b>   | <b>47</b> |
| 6.1 PREPARACIÓN DE COMPUESTOS .....  | 47        |
| 6.2 OBTENCIÓN DE LA MUESTRA .....  | 47        |
| 6.3 SEPARACIÓN DE LOS MONOCITOS .....  | 48        |
| 6.4 RECUENTO DE GLÓBULOS BLANCOS .....   | 51        |

|  |           |
|--|-----------|
| 6.5 VIABILIDAD DE LOS MONOCITOS .....  | 51        |
| 6.6 ESTANDARIZACIÓN DE CULTIVO CELULAR .....   | 52        |
| 6.7 ADICIÓN DE COMPUESTOS, INCUBACIÓN Y DETERMINACIÓN DE VIABILIDAD POR MEDIO DE AZUL TRIPÁN .....   | 54        |
| 6.8 EXTRACCIÓN DE ARN .....  | 55        |
| 6.9 CUANTIFICACIÓN DE ARN .....  | 57        |
| 6.10 SÍNTESIS DE ADNc DE ARN TOTAL .....   | 58        |
| 6.11 AMPLIFICACIÓN DE ADNc MEDIANTE PCR .....  | 59        |
| 6.12 ESTANDARIZACIÓN DE LOS PARTIDORES .....   | 60        |
| 6.13 ELECTROFORESIS .....  | 60        |
| 6.14 ANÁLISIS ESTADÍSTICO .....  | 61        |
| <b>7. RESULTADOS .....</b>   | <b>62</b> |
| 7.1 ESTANDARIZACIÓN DEL CULTIVO .....  | 62        |
| 7.1.1 CANTIDAD DE CMSP A CULTIVAR .....  | 62        |
| 7.1.2 PLACA DE CULTIVO .....   | 63        |
| 7.1.3 TIEMPO DE INCUBACIÓN .....   | 64        |
| 7.2 VIABILIDAD CELULAR CON LOS DISTINTOS COMPUESTOS .....  | 65        |
| 7.3 ESTANDARIZACIÓN DE LOS PARTIDORES .....  | 67        |
| 7.4 TIEMPO DE ESTIMULACIÓN DE CMSP CON LPS .....   | 71        |
| 7.5 CONCENTRACIÓN DE LPS PARA LA ESTIMULACIÓN DE LAS CMSP .....  | 72        |
| 7.6 EFECTO EN LOS NIVELES DE EXPRESIÓN DE CITOQUINAS PROINFLAMATORIAS DE LOS DERIVADOS DEL ÁCIDO HIDROXICINÁMICO EN LAS CMSP ESTIMULADAS CON LPS ..... | 77        |
| <b>8. DISCUSIÓN .....</b>  | <b>80</b> |
| <b>9. CONCLUSIÓN .....</b>   | <b>82</b> |
| <b>10. BIBLIOGRAFÍA .....</b>  | <b>83</b> |

## ÍNDICE DE FIGURAS

|   |    |
|---|----|
| <b>Figura 1.</b> Modelo actual de determinación de la jerarquía hematopoyética en el humano adulto .....                          | 11 |
| <b>Figura 2.</b> Secuencia de maduración del monocito-macrófago .....   | 14 |
| <b>Figura 3.</b> Esquema de la estructura subcelular del monocito y visto en el frotis de sangre periférica.....                  | 15 |
| <b>Figura 4.</b> Esquema de la estructura subcelular del macrófago.....   | 18 |
| <b>Figura 5.</b> Vías de activación de los macrófagos.....  | 19 |
| <b>Figura 6.</b> Activación de macrófagos por vía clásica (M1) y vía alternativa (M2a) durante infecciones de tipo fúngicas. .... | 20 |
| <b>Figura 7.</b> Mecanismo de actuación de las citocinas como factores de crecimiento locales. ....                               | 22 |
| <b>Figura 8.</b> Síntesis de IL-1 $\alpha$ .....  | 25 |
| <b>Figura 9.</b> Síntesis de IL-1 $\beta$ .....   | 26 |
| <b>Figura 10.</b> Las manifestaciones sistémicas de IL-1 $\beta$ . ....   | 27 |
| <b>Figura 11.</b> Esquema de las distintas formas en que TNF- $\alpha$ interactúa en otras células de la vía aérea.....           | 28 |
| <b>Figura 12.</b> Terapia de modulación inmune. ....  | 30 |
| <b>Figura 13.</b> Adenosina suprime la proliferación de macrófagos a través del receptor A2B. ....                                | 33 |
| <b>Figura 14.</b> Efecto de los receptores A2A y A2B en los macrófagos.....   | 34 |
| <b>Figura 15.</b> Algunas de las principales vías del metabolismo de inosina. ....  | 36 |
| <b>Figura 16.</b> Ácido ferúlico. ....  | 40 |
| <b>Figura 17.</b> Ácido cafeico. ....   | 40 |
| <b>Figura 18.</b> Ácido p-cumarínico. ....  | 41 |
| <b>Figura 19.</b> Reconocimiento y vías de transducción del LPS.....  | 43 |
| <b>Figura 20.</b> Materiales para la obtención de la muestra y punción venosa.....  | 48 |
| <b>Figura 21.</b> Sangre dispensada en tubos Falcon. ....   | 49 |

|  |    |
|--|----|
| <b>Figura 22.</b> Separación de CMSP con Histopaque 1.077 g/mL despues de la centrifugación.....   | 50 |
| <b>Figura 23.</b> Tratamiento de pellet con ACK.....   | 50 |
| <b>Figura 24.</b> Viabilidad de los CMSP vistos al microscopio optico con aumento de 40x....   | 52 |
| <b>Figura 25.</b> Orden de carga de los pocillos.....  | 54 |
| <b>Figura 26.</b> Muestras tratadas con Trizol.....  | 55 |
| <b>Figura 27.</b> Muestras con Trizol y Cloroformo antes y después de centrifugar con sus distintas fases.....                                     | 56 |
| <b>Figura 28.</b> Etapa de precipitación.....  | 56 |
| <b>Figura 29.</b> Muestras tratadas con Agua libre de nucleasas. ....  | 57 |
| <b>Figura 30.</b> Cantidad de ARN obtenido en cada concentración .....   | 63 |
| <b>Figura 31.</b> Se observa la distribución de las células en las distintas placas vistas al microscopio invertido en aumento de 40x.....         | 64 |
| <b>Figura 32.</b> Muestra la distribución de las células de acuerdo al tiempo de incubación vistas al microscopio invertido en aumento de 40x..... | 65 |
| <b>Figura 33.</b> Muestra la viabilidad de las células tratadas con los nucleósidos. ....  | 66 |
| <b>Figura 34.</b> Muestra la viabilidad de las células tratadas con los derivados hidroxicinámico .....  | 67 |
| <b>Figura 35.</b> Estandarización del partidor IL-1 $\beta$ .....  | 68 |
| <b>Figura 36.</b> Estandarización del partidor TNF- $\alpha$ . ....  | 69 |
| <b>Figura 37.</b> Estandarización RFLP3A: .....  | 70 |
| <b>Figura 38.</b> Expresión de IL-1 $\beta$ a distintos tiempos de estimulación con LPS. ....  | 71 |
| <b>Figura 39.</b> Expresión de IL-1 $\beta$ a distintas concentraciones de LPS.....  | 73 |
| <b>Figura 40.</b> Efectos de los nucleósidos sobre la expresión de IL-1 $\beta$ . ....   | 75 |
| <b>Figura 41.</b> Efectos de los nucleósidos sobre la expresión de TNF- $\alpha$ . ....  | 76 |
| <b>Figura 42.</b> Efectos de los derivados del ácido hidroxicinámico sobre la expresión de IL-1 $\beta$ .....                                      | 78 |
| <b>Figura 43.</b> Efectos de los derivados del ácido hidroxicinámico sobre la expresión de TNF- $\alpha$ .....                                     | 79 |

## ÍNDICE DE TABLAS

|  |    |
|--|----|
| <b>Tabla 1.</b> Características principales de la inmunidad innata y adaptativa.....                                       | 12 |
| <b>Tabla 2.</b> Muestra los subconjuntos de monocitos humanos, sus receptores de quimioquinas y funciones respectivas..... | 16 |
| <b>Tabla 3.</b> Distintas citoquinas que participan en la inmunidad innata y en los proceso de inflamación.....            | 23 |
| <b>Tabla 4.</b> Protocolo para síntesis de ADNc .....  | 58 |
| <b>Tabla 5.</b> Protocolo para amplificación de ADNc mediante PCR .....  | 59 |
| <b>Tabla 6.</b> Programación de Termociclador para PCR.....  | 60 |