

## INDICE

<b>I.- INTRODUCCION</b>	1
I.1.- Los parásitos y el sistema inmune.	1
I.2.- <i>Echinococcus granulosus</i> .	5
I.2.1.- Hidatidosis: generalidades.	5
I.2.2.- Interacciones con el sistema inmune del hospedador intermediario.	9
I.2.3.- El modelo de infección secundaria murina.	12
I.3.- Los parásitos y la respuesta innata.	16
I.3.1.- Generalidades.	16
I.3.2.- <i>Echinococcus granulosus</i> .	19
I.4.- El sistema complemento.	21
I.5.- Los parásitos y el sistema complemento.	26
I.5.1.- Conceptos generales	26
I.5.2.- Parásitos cestodes.	28
I.5.3.- Parásitos del género <i>Echinococcus</i> .	30
I.6. - Planteo del trabajo.	34
<b>II.- MATERIALES Y METODOS</b>	36
II.1.- Materiales.	36
II.1.1.- Factor veneno de cobra.	36
II.1.2.- Antisueros y conjugados inmunoenzimáticos.	37
II.1.3.- Sueros normales.	38
II.1.4.- Protoescólices de <i>Echinococcus granulosus</i> .	38
II.1.5.- Preparaciones antigénicas de <i>Echinococcus granulosus</i> .	39
II.1.6.- Animales de experimentación.	40
II.2.- Métodos generales.	41
II.2.1.- Tratamiento de los ratones con antibiótico.	41
II.2.2.- Obtención de muestras de suero y plasma de los ratones de experimentación.	41
II.2.3.- Evaluación de la infección hidática murina en la autopsia.	43
II.2.4.- Medida de C3 de ratón por enzimoimmunoensayo de captura.	43
II.2.5.- Medida de C3 de ratón por inmunodifusión radial simple.	44
II.2.6.- Determinación de la activación de C3 de ratón.	45
II.2.7.- Determinación de complemento hemolítico total de ratón.	45
II.2.8.- Determinación de proteína amiloide P sérica de ratón.	46

II.2.9.- Determinación de anticuerpos específicos totales contra antígeno de líquido hidático ovino.	47
II.2.10.- Determinaciones de significación estadística.	48
II.3.- Ensayos <i>in vitro</i> de interacción entre el complemento murino y <i>Echinococcus granulosus</i> .	49
II.3.1.- Acción del complemento murino contra protoescolices de <i>Echinococcus granulosus</i> .	49
II.3.2.- Acción de antígenos solubles de <i>Echinococcus granulosus</i> sobre el complemento murino.	49
II.4.- Ensayos <i>in vivo</i> de interacción entre el complemento murino y <i>Echinococcus granulosus</i> .	51
II.4.1.- Efecto de la descomplementación experimental con CVF sobre el desarrollo de la infección secundaria murina por <i>Echinococcus granulosus</i> .	51
II.4.1.1.- Puesta a punto de la descomplementación experimental y de su control.	51
II.4.1.2.- Evaluación del efecto de la descomplementación sobre la infección.	53
II.4.1.2.1.- Experimento 1.	53
II.4.1.2.2.- Experimento 2.	54
II.4.1.3.- Medida de niveles de anticuerpos anti-hidáticos en la infección en ratones normales y descomplementados.	57
II.4.2.- Efecto de la infección secundaria por <i>Echinococcus granulosus</i> sobre el complemento murino.	58
II.4.2.1.- Determinación de parámetros de complemento y de respuesta inespecífica durante las 10 primeras semanas de infección.	58
II.4.2.2.- Evaluación de la conversión <i>in vivo</i> de C3 entre las semanas 13 y 40 de infección en ratones normales y descomplementados.	59
<b>III.- RESULTADOS</b>	61
III.1.- Ensayos <i>in vitro</i> de interacción entre el complemento murino y <i>Echinococcus granulosus</i> .	61
III.1.1.- Acción del complemento murino contra protoescolices de <i>Echinococcus granulosus</i> .	61
III.1.2.- Acción de antígenos solubles de <i>Echinococcus granulosus</i> sobre el complemento murino.	61
III.2.- Ensayos <i>in vivo</i> de interacción entre el complemento murino y <i>Echinococcus granulosus</i> .	63

III.2.1.- Efecto de la descomplementación experimental sobre el desarrollo de la infección secundaria murina por <i>Echinococcus granulosus</i>	63
III.2.1.1.- Puesta a punto de la descomplementación experimental y de su control.	63
III.2.1.2.- Evaluación del efecto de la descomplementación sobre la infección.	66
III.2.1.2.1.- Experimento 1.	66
III.2.1.2.2.- Experimento 2.	68
III.2.1.3.- Medida de niveles de anticuerpos anti-hidáticos en la infección de ratones normales y descomplementados.	72
III.2.2.- Efecto de la infección secundaria por <i>Echinococcus granulosus</i> sobre el complemento murino.	75
III.2.2.1.- Determinación de parámetros de complemento y de respuesta inespecífica durante las 10 primeras semanas de infección.	75
III.2.2.2.- Evaluación de la conversión <i>in vivo</i> de C3 entre las semanas 13 y 40 de infección en ratones normales y descomplementados.	76
<b>IV.- DISCUSION</b>	78
IV.1.- Ensayos <i>in vitro</i> de interacción entre el complemento murino y <i>Echinococcus granulosus</i> .	78
IV.1.1.- Acción del complemento murino contra protoescolices de <i>Echinococcus granulosus</i> .	78
IV.1.2.- Acción de antígenos solubles de <i>Echinococcus granulosus</i> sobre el complemento murino.	79
IV.2.- Ensayos <i>in vivo</i> de interacción entre el C murino y <i>Echinococcus granulosus</i> .	85
IV.2.1.- Efecto de la descomplementación experimental con CVF sobre el desarrollo de la infección secundaria murina por <i>Echinococcus granulosus</i> .	85
IV.2.1.1.- Puesta a punto de la descomplementación experimental y de su control.	85
IV.2.1.2.- Evaluación del efecto de la descomplementación sobre la infección.	88
IV.2.1.2.1.- Experimento 1.	88
IV.2.1.2.2.- Experimento 2.	89
IV.2.1.3.- Medida de niveles de anticuerpos anti-hidáticos en la infección de ratones normales y descomplementados.	92
IV.2.2.- Efecto de la infección secundaria por <i>Echinococcus granulosus</i> sobre el C murino.	97

IV.2.2.1.- Determinacion de parámetros de complemento y de respuesta inespecífica durante las 10 primeras semanas de infección.	97
IV.2.2.2.- Evaluación de la conversión <i>in vivo</i> de C3 entre las semanas 13 y 40 de infección en ratones normales y descomplementados.	102
IV.3.- Discusión general.	103
<b>V.- CONCLUSIONES.</b>	113
<b>VI.- BIBLIOGRAFIA</b>	116
<b>TABLAS</b>	
Tabla 1	66
Tabla 2	67
Tabla 3	68
Tabla 4	69
Tabla 5	73
Tabla 6	74
<b>FIGURAS</b>	
Figura 1 (a,b)	62(i)
Figura 2	62(ii)
Figura 3 (a,b)	64(i)
Figura 4 (a,b)	65(i)
Figura 5	71(i)
Figura 6	71(ii)
Figura 7	72(i)
Figura 8 (a,b)	75(i)
(c)	75(ii)
Figura 9 (a,b)	75(iii)
(c,d)	75(iv)
Figura 10	76(i)
Figura 11	76(ii)