

2

**INOCULACION EXPERIMENTAL DEL PARAMIXOVIRUS DE OJO AZUL EN EL GATO DOMESTICO (FELIS CATUS)**

Arellanes A.E.; Fuentes, R.M. Careón, N.R. ; Ramirez, M.H.  
UNAM, México, D.F.

**I N T R O D U C C I O N**

Dentro del estudio de las enfermedades un punto predominante es el de la epizootiología, ya que a partir del conocimiento de: la distribución geográfica, época del año en que se presentan los brotes, las formas de transmisión, los mecanismos de contagio y las especies que son afectadas tanto en forma natural como por inoculación experimental; es como pueden llegar a establecerse los medios de control y erradicación de las mismas.

Lo anteriormente expuesto cobra mayor importancia en enfermedades de aparición reciente, como es el caso de la enfermedad del Ojo Azul, que se diagnosticó por vez primera en Michoacán en el año de 1980. Como en la actualidad se sabe, esta enfermedad es ocasionada por el Paramixovirus de Ojo Azul y los principales problemas que ocasiona son de tipo nervioso y reproductivo, así como la ocasiona opacidad de la córnea (2,3,4).

Si bien es cierto que a partir de la aparición de la enfermedad a la fecha se han realizado una gran variedad de trabajos sobre el agente causal, la patogenicidad y métodos de diagnósticos principalmente, poco se ha estudiado acerca de la epizootiología y en particular del papel que otras especies pueden jugar en la posible transmisión de la enfermedad.

El objetivo del presente trabajo fue el determinar si el gato al ser inoculado en forma artificial, era susceptible de enfermar y si era capaz de generar una respuesta inmune contra el Paramixovirus del Ojo Azul.

**MATERIAL Y METODOS**

Se utilizaron 15 gatos divididos en tres grupos de 5 animales adultos cada grupo.

Las actividades que se realizaron, en los tres grupos fueron:

Día	0	Toma de muestra sanguínea
Día	1	Inoculación intranasal
Día	4	Toma de hisopo nasal
Día	7	Toma de muestra sanguínea y toma de muestra de

①

XXVII CONGRESO NACIONAL AMVET 1992  
ACAPULCO, GRO. MEXICO

		tonsila.
Dia	14	Toma de muestra sanguínea
Dia	21	Toma de muestra sanguínea y sacrificio.

Para el manejo de los animales se utilizó Clorhidrato de ketamina \*, por via intramuscular con una dosis de 20 mg por kg de peso vivo..

Las muestras sanguíneas fueron tomadas por vena yugular.

La inoculación fue intranasal con 4 ml. de antígeno por animal con un título de 10 DICC/ ml.

Una vez obtenidas las muestras se realizaron las siguientes pruebas:

**MUESTRA SANGUINEA:** Inhibición de la hemoaglutinación, método beta. Seroneutralización, método beta.

**HISOPO NASAL Y OCULAR:** Aislamiento viral en cultivo celular (CC). Inmunofluorescencia directa.

**BIOPSIA DE TONSILA:** Aislamiento viral en CC. Inmunofluorescencia directa en CC

**PULMON Y TONSILA:** Inmunofluorescencia directa. Histopatología.

**ENCEFALO:** Inmunofluorescencia directa. Aislamiento viral. Inmunofluorescencia en CC. Histopatología.

#### REPARACION DE SUEROS.

Las muestras sanguíneas se centrifugaron a 1500 rpm para la obtención del suero y se inactivaron a 56° Celcius durante 30 minutos.

#### INHIBICION DE LA HEMOAGLUTINACION

Para la prueba de inhibición de la hemoaglutinación los sueros absorbieron con kaolín y eritrocitos de cuye al 0.75%.

Se utilizaron 8 unidades hemoaglutinantes de antígenos en microplacas de 96 pozos con fondo en "U" .

La técnica de inhibición de la hemoaglutinación (método beta para la titulación del suero). utilizada fue la descrita por Snyder. (1).

#### SERONEUTRALIZACION

Para la técnica de seroneutralización se utilizaron 300 DICC, la técnica que se utilizó fue descrita por Snyder, el método beta para la titulación de sueros.