

II A.L.V.E.C.
XXII A.M.V.E.C.
III U.N.P.C.

TÍTULO . PRESENCIA DE ANTICUERPOS CONTRA EL Paramyxovirus
porcino LPM EN CERDAS Y RATAS DE LA MISMA GRANJA.

AUTOR (ES) : *Rosales E., F.; Ramos R., I.; Sánchez-Mejorada P.,
H.; Correa G., P.

INSTITUCION (ES) : Instituto Nacional de Investigaciones Forestales y Agropecuarias, SARH

Resumen

INTRODUCCION.- El Paramyxovirus porcino LPM se aisló en 1984 a partir de un brote de encefalitis, en cerdos de engorda, que se presentó en la zona de La Piedad, Mich. (5), lugar donde se observó por primera vez el síndrome del ojo azul (SOA) a principios de 1980 (1, 8); al parecer el Paramyxovirus porcino LPM se encuentra relacionado con el SOA (5). La única especie en la que se ha confirmado la enfermedad natural es el cerdo, humanos en contacto con el virus fueron negativos serológicamente (9), y perros que consumieron carne de cerdos infectados no desarrollaron signos ni anticuerpos (3). Experimentalmente mata al ratón y al embrión de pollo (7). La principal vía de entrada de la enfermedad a una granja es la introducción de cerdos infectados a piaras libres de anticuerpos (9). El papel que juegan otros animales se desconoce (9).

OBJETIVO.- Determinar si existen anticuerpos contra el Paramyxovirus porcino LPM tanto en cerdas reproductoras de las granjas muestreadas como en las ratas cazadas dentro de las mismas granjas.

MATERIAL Y METODOS.- Se trabajaron mediante inhibición de la hemaglutinación (IH) por el sistema de microtitulación 31 sueros de ratas, obtenidos por punción cardíaca y 58 de cerdas reproductoras obtenidos por punción de la vena auricular. El muestreo se realizó en 6 granjas de ciclo completo localizadas en los Estados de México, Morelos, Michoacán y en el Distrito Federal. Todas las muestras fueron centrifugadas a 756 G, durante 20 minutos, el complemento del suero se inactivó por calentamiento en baño María a 56 C, durante 30 minutos (6). To-

dos los sueros fueron diluidos 1:5; mezclando 0.3 ml de suero en 1.2 ml de solución salina; se adsorvieron con 0.1 g de caolín quemado y lavado, dejándolos reaccionar a temperatura ambiente durante 10 minutos (2). El antígeno se preparó con el Paramyxovirus porcino LPM propagado en la línea celular PK-15 (riñón de cerdo). Se tituló por hemaglutinación empleando eritrocitos de gallo, diluidos al 0.5% en solución salina (2). La prueba de IH se realizó mediante la técnica de microtitulación, utilizando placas de 96 pozos con fondo en "U" (4). Se utilizaron de 4 a 8 unidades hemoaglutinantes de antígeno, esto se corroboró haciendo una titulación regresiva al momento de hacer la prueba de IH. Se usaron como controles 2 sueros conocidos: positivo y negativo.

RESULTADOS.- Los resultados pueden observarse en el siguiente Cuadro.

LOCALIZACION	CERDAS/RATAS MUESTREADAS	TITULOS IH				RELACION (%)	
		CERDAS		RATAS			
		10	20	40	80	20	
Coacalco, Méx I	1/5	-	-	-	-	3	0/60
Coacalco, Méx. II	12/9	-	3	1	-	1	33/11
La Villa, D. F.	6/8	-	-	-	-	-	0/0
Ixtapaluca, Méx.	18/3	6	1	-	-	-	38/0
La Piedad, Mich.	6/4	1	-	-	3	-	66/0
Yecapixtla, Mor.	15/2	-	-	2	-	-	13/0

CONCLUSIONES.- Sólo en la granja II de Coacalco, Méx., se detectaron anticuerpos en las cerdas y en las ratas, con una correlación de positividad de -- 33% en cerdas y 11% en ratas. En la granja I de Coacalco, Méx., hubo 60% de seroprevalencia en las 5 ratas muestreadas. En las otras 4 granjas las ratas no mostraron anticuerpos, aunque en las cerdas de 3 granjas se detectó una seroprevalencia que va del 13 al 66%, con títulos de 1:10 a 1:80. En la granja localizada en La Villa, D. F., no se detectaron anticuerpos en las cerdas ni en las ratas.

REFERENCIAS BIBLIOGRAFICAS.-

- 1.- Campos, M. E., 1981. Síndrome del ojo azul o cerdos zarcos; XVII Convención AMVEC. Ixtapa, Gro.
- 2.- Cottral, E. G., 1978. Manual of standarized methods for veterinary microbiology; 1^o published, Comstock Publishing Associates, Ithaca, New York.
- 3.- Gay, G. M., Stephano, H. A. y Vergara, Ll. M., 1985. Determinación de anticuerpos contra un virus aislado en cerdos afectados con el síndrome del ojo azul en sueros de perros en contacto; XX Reunión Nacional -- AMVEC. Mérida, Yuc.
- 4.- Jenney, E. W. and Snyder, M. L., 1981. Microtitration methods for bovine virology, en: Serologic microtitration techniques; APHIS, NVSL, ---- USDA, Ames, Iowa.
- 5.- Martínez, L. A., Correa, G. P., Fajardo, M. R., Garibay, S. M., Moreno-López, J., Ramos, R. I. y Rosales, E. F., 1985. Un virus hemaglutinante similar a los Paramixovirus que produce encefalitis y mortalidad en -- cerdos; Reunión de Investigación Pecuaria en México 1985. México, D. F.
- 6.- Mohanty, S. B. y Dutta, S. K., 1983. Virología veterinaria, 1^o edición, Interamericana, México, D. F.
- 7.- Moreno-López, J., Correa, G. P., Martínez, L. A. and Ericsson, A., 1986. Characterization of a paramixovirus isolated from the brain of a piglet in Mexico. Arch. Virol. 91:221-231.
- 8.- Stephano, H. A., Gay, G. M., Ramírez, T. C. y Maqueda, A. J. J., 1981. Estudio de un brote de encefalitis en lechones por un virus hema--

