

VIREMIA PRIMAVERAL DE LA CARPA (SVCV)

Lista 01 de SANIPES: Enfermedad de notificación obligatoria de la OMSA

Enfermedad exótica, no presente en el país

SVCV afecta a goldfish, carpa común, carpa koi, carpa herbívora y a otros siluros no ciprínidos, además puede afectar como portadores asintomáticos a truchas y tilapias.

Etiología

El Virus de la necrosis nerviosa viral es un virus ARN icosaédrico con envoltura, forma parte del género *Vesiculovirus*, perteneciendo a la familia *Rhabdoviridae*.

Epidemiología

Distribución mundial

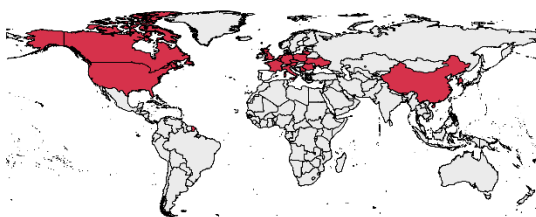


Fig. 01: Distribución mundial del SVCV

Región afectada	País y año
Asia	Bhutan (2010), Iraq (2014), Corea del Sur (2022), China (2023).
Europa	Alemania (2005), Austria (2007), Francia (2005), Serbia (2009), Bélgica (2012), Rumanía (2018), Lituania (2019), Países Bajos 2012, Polonia (2019), Reino Unido (2019), Ucrania (2019), Italia (2020), Rumanía (2022), República Checa (2023)
África	Israel (1999), Sudáfrica (2010).
América	Estados Unidos (2021), Canadá 2022

Factores de riesgo

Se menciona que la enfermedad puede manifestarse por temperaturas bajas durante el invierno, aunque se ha demostrado que los peces son más susceptibles a este patógeno a 22 °C.

Transmisión

Se ha demostrado que puede transmitirse de forma horizontal y se ha aislado el patógeno en artrópodos parásitos, además se sospecha de su transmisión por medio de aves.

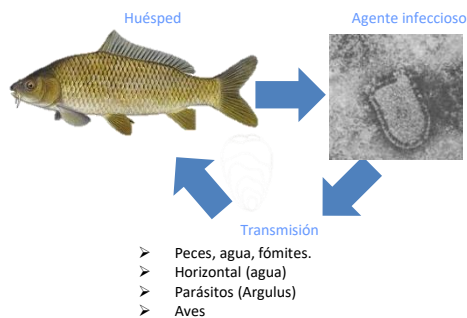


Fig. 02: Transmisión de SVCV

Diagnóstico

Comportamiento y signos clínicos

Los peces afectados presentan síntomas clínicos no específicos, tales como exoftalmia, hemorragias y petequias en piel y branquias, así como distensión abdominal. La infección se asocia con tasas de mortalidad que alcanzan hasta el 90% de la población afectada principalmente en peces menores a 1 año.



Fig. 03: Distensión abdominal

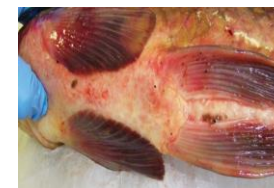


Fig. 04: Hemorragias en piel

Fuente: Caña *et al.* (2020) y Phelps *et al.* (2012)

Histopatología

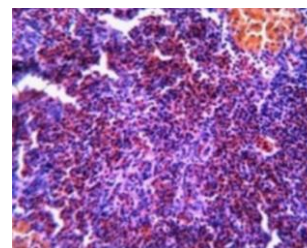


Fig. 07: Sección de bazo de una carpa, en la que se muestran inclusiones intranucleares pálidas (flechas), tinción hematoxilina y eosina, aumento 40X, Fuente: Caña *et al.* (2020)

Molecular

Para el diagnóstico molecular de esta enfermedad, se requiere una prueba de PCR en tiempo real o un PCR anidado.

Definición de caso

Caso sospechoso

Se define a todo aquel recurso hidrobiológico que presente resultado positivo en una RT-PCR convencional o crecimiento característico en el cultivo celular.

Caso confirmado

Se define a todo aquel recurso hidrobiológico en que se encuentre la presencia del agente patógeno por medio cultivo celular, seguido de la identificación del virus mediante RT-PCR convencional y secuenciación del amplicón.

Prevención y control

Se debe obtener alevinos procedentes de reproductores libres del virus, por otro lado, se debe desinfectar las superficies con formalina, hidróxido de sodio, hipoclorito de sodio, yodo, cloruro de benzalcloruro, alquiltolueno, gluconato de clorhexidina durante y cresol.

Asimismo se recomienda la desinfección del agua previo al ingreso de la infraestructura acuícola mediante luz UV y la reducción de la densidad de los estanques durante épocas frías.



Referencia bibliográfica

Cañas, L., Hernández-Dávila, S., Vázquez-Chagoyan, J. C., Martínez-Castañeda, S., Fajardo, R., Valladares-Carranza, B., & Ortega, C. (2020). Características de replicación y supervivencia del virus de viremia primaveral de la carpa (SVCV) aislado en México. *Revista MVZ Córdoba*, 25(3), 1-8.

Phelps, N. B., Armien, A. G., Mor, S. K., Goyal, S. M., Warg, J. V., Bhagyam, R., & Monahan, T. (2012). Spring viremia of carp virus in Minnehaha Creek, Minnesota. *Journal of Aquatic Animal Health*, 24(4), 232-237.