

Posología de antimicrobianos en terapia de reemplazo renal continua, una revisión

Dosage of antimicrobials in continuous renal replacement therapy, a review

Héctor Holguín Y.^{1,2}, Pedro Amariles M²., William Ospina B¹., Javier Mauricio González³ y Miguel Pinzón¹

¹Clinica Medellín. Grupo Quironsalud. Colombia

²Grupo promoción y prevención farmacéutica. Universidad de Antioquia. Medellín, Colombia

³Hospital Manuel Uribe Ángel. Colombia.

Este proyecto ha sido financiado con recursos de la Clínica Medellín S.A. (Colombia) y el Grupo de Investigación Promoción y Prevención Farmacéutica de la Universidad de Antioquia (Colombia)

Los autores no refieren conflictos de interés.

Recibido: 9 de octubre de 2023 / Aceptado: 24 de abril de 2024

Resumen

Introducción: El 30% de los pacientes internados en las unidades de cuidado intensivo requieren el uso de terapias de reemplazo renal, principalmente a causa de procesos sépticos, siendo indicadas las terapias de remplazo renal continua (TRRC) sobre la terapia dialítica intermitente. La TRRC se caracteriza por remover los compuestos urémicos, proinflamatorios y medicamentos, produciendo variaciones en la farmacocinética del medicamento y por ende, en la respuesta terapéutica. Dada la indicación de la TRRC en el paciente en cuidado crítico, la dosificación de antimicrobianos se considera de amplia relevancia con el fin de disminuir la morbilidad en esta población.

Objetivo: Sistematizar la información existente sobre la influencia de la TRRC en la farmacocinética del antimicrobiano y determinar así, recomendaciones de dosificación en estos pacientes.

Palabras clave: terapia de reemplazo renal continua; antimicrobianos; farmacocinética; eficacia terapéutica

Abstract

Background: Thirty percent of patients admitted to intensive care units require the use of renal replacement therapies mainly due to septic processes, with continuous renal replacement therapy (CRRT), being indicated over intermittent dialysis therapy. CRRT is characterized by removing uremic compounds, proinflammatory and medications, producing variations in the pharmacokinetics of the drug and therefore, in the therapeutic response. Given the indication of CRRT in the patient in critical care, the dosage of antimicrobials is considered of high relevance in order to reduce morbidity and mortality in this population. **Aim:** To systematize the existing information on the influence of CRRT on the pharmacokinetics of the antimicrobial and thus determine dosage recommendations in these patients.

Keywords: continuous renal replacement therapy; antimicrobials; pharmacokinetic; therapeutic efficacy

Introducción

Los pacientes en estado crítico se caracterizan por experimentar cambios fisiológicos que modifican la farmacocinética de los medicamentos, haciendo más compleja la prescripción y el cumplimiento del objetivo terapéutico. El 30% de los pacientes internados en las unidades de cuidado intensivo (UCI) requieren el uso de terapias de reemplazo renal, principalmente a causa de procesos sépticos, siendo

indicadas las terapias de reemplazo renal continua (TRRC) sobre la terapia dialítica intermitente¹. La TRRC se caracteriza por remover los compuestos urémicos, proinflamatorios y también medicamentos, produciendo variaciones en la farmacocinética de antimicrobianos y por ende, en la respuesta terapéutica.

Los pacientes en TRRC representan un reto terapéutico debido a que la interacción de los medicamentos con los circuitos de circulación extrarrenal no está completamente estudiada. Dada la indicación de la

Correspondencia a:

Héctor Holguín Yepes
hector_holguin30@hotmail.com

TRRC en el paciente en cuidado crítico, la dosificación de antimicrobianos se considera de amplia relevancia con el fin de disminuir la morbitmortalidad en esta población². Se ha estimado que 40% de los pacientes que se encuentran en tratamiento antimicrobiano y están bajo TRRC, no alcanzaron concentraciones terapéuticas adecuadas y 10% de los pacientes presentaron dosis supraterapéuticas³. La monitorización rutinaria de antimicrobianos es reducida a unas pocas moléculas, lo cual dificulta su prescripción⁴. La determinación de la farmacocinética poblacional de los antimicrobianos en este grupo de pacientes ha permitido recomendar dosis a partir de simulaciones farmacocinéticas. En este contexto, el objetivo de esta revisión es sistematizar la información existente sobre la influencia de la TRRC en la farmacocinética del antimicrobiano y determinar así, recomendaciones de dosificación en estos pacientes.

Método de búsqueda

Se realizó una revisión sistemática de la literatura en Medline/PubMed utilizando los términos MESH (“Hemofiltration”[Majr]) OR “Continuous Renal

Replacement Therapy”[Majr]) AND “Anti-Infective Agents”[Majr], filtrando por trabajos publicados desde septiembre de 2007 hasta diciembre de 2022 y con acceso a texto completo. La búsqueda se limitó a artículos publicados en inglés o español. Se excluyeron aquellos artículos que no abordaran el tema objeto de esta revisión sistemática y aquellos realizados en modelos *in vitro*. Los artículos incluidos fueron seleccionados por dos investigadores de forma independiente. Para ello, se revisaron los títulos y resúmenes de todos los artículos identificados para decidir su elegibilidad. Los artículos seleccionados se analizaron conjuntamente por los dos investigadores y, por consenso, se definió su inclusión o no. Adicionalmente, se incluyeron algunas de las referencias usadas en dichos trabajos, con el fin de ampliar el contexto o aumentar el soporte de los resultados.

Resultado

Los artículos identificados e incluidos en esta revisión se detallan como Anexo en la Figura 1. Se evaluó un total de 28 antimicrobianos, utilizando diferentes posologías, en diferentes técnicas de TRRC hemofiltración veno-venosa continua y hemodial/filtración veno-venosa continua (en inglés CVVHF y CVVHDF, respectivamente) y diferentes parámetros de programación (incluyendo *high-CVVHF*). En la Figura 1 se resumen los aspectos más importantes de cada estudio y finalmente, las dosis evaluadas y las dosis recomendadas en cada uno de los estudios, obtenidas a partir de los hallazgos o de las simulaciones farmacocinéticas realizadas a partir de la farmacocinética poblacional⁵⁻²⁰.

Factores modificadores de las concentraciones plasmáticas

Para determinar el posible efecto de la TRRC, se deben considerar dos aspectos principalmente, aquellos correspondientes al equipo biomédico utilizado en la TRRC y aquellos inherentes al antimicrobiano.

Con respecto a los factores asociados a la TRRC se encuentran:

- la superficie y composición del filtro de la máquina de TRRC.
- el flujo sanguíneo programado.
- la tasa de ultrafiltrado, considerando principalmente relevante aquellos casos donde se utilice la tasa de ultrafiltración, y
- la administración de fluido de remplazo antes o después del filtro (modo predilución o postdilución)⁶.

Con respecto a los factores asociados al antimicrobiano, se verán más afectados aquellos antimicrobianos que cumplan con las siguientes características:

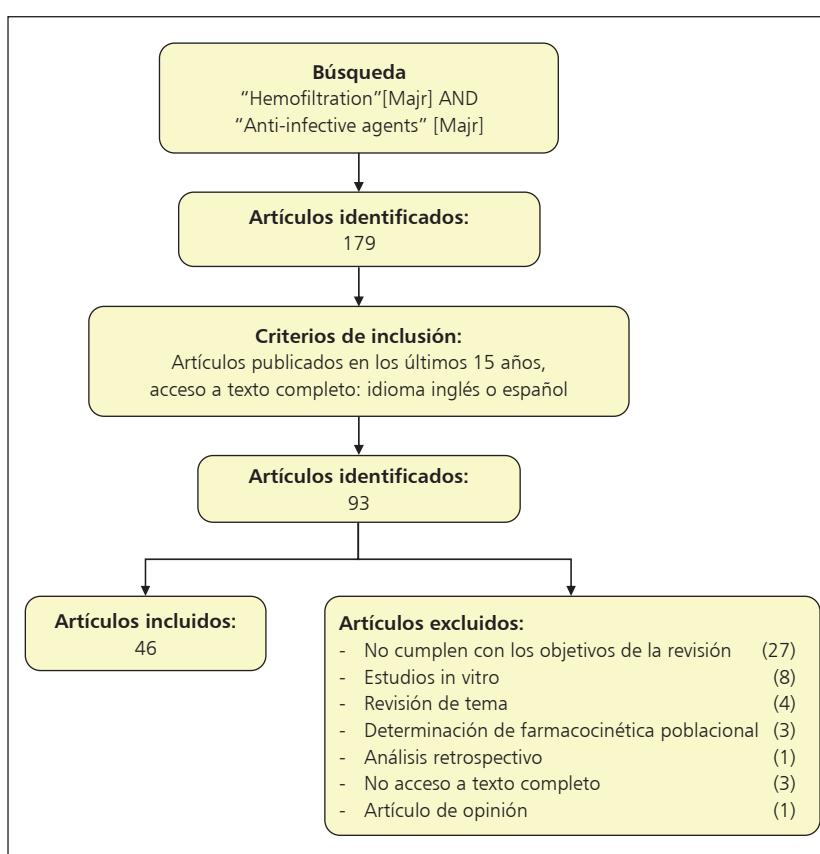


Figura 1. Esquema de la estrategia de búsqueda.

- bajo peso molecular,
- hidrosolubilidad,
- baja unión a proteínas plasmáticas,
- volumen de distribución y
- grado de extracción renal.

La unión a proteínas es un parámetro variable en los pacientes en UCI y puede diferir ampliamente entre pacientes y de los valores reportados en la literatura científica⁵, siendo afectada por estados de hipoalbuminemia⁷, variaciones del pH sistémico, hiperbilirrubinemia, síndrome urémico y el uso de otros medicamentos que desplacen el antimicrobiano de la albúmina⁸.

La pérdida del antimicrobiano durante la TRRC puede estar asociado a dos factores principalmente:

- fuga del antimicrobiano a través de los filtros de los equipos de TRRC, dado por procesos de difusión y/o convección, los cuales son característicos de la TRRC, y
- por adsorción del antimicrobiano a las membranas de los filtros.

Este último criterio se ha evidenciado en anidulafungina, la cual puede adsorberse hasta en 20% en la TRRC, cuando los filtros son de polietilensulfona⁹, y para vancomicina, con adsorciones hasta de 51% en filtros de poliacrilonitrilo y en menor porcentaje en filtros de poliamida y polisulfona¹⁰. Bajo todas estas variables, es preciso determinar la influencia del TRRC en las concentraciones plasmáticas de los antimicrobianos.

Con respecto a las variables propias de la técnica de TRRC, se ha evaluado la influencia de cada uno de los aspectos de ella sobre la farmacocinética del antimicrobiano. Por ejemplo, se ha determinado una relación directa entre la tasa del flujo dializado y tiempo de vida media de cefepime¹¹; no se ha determinado una influencia del tamaño del poro del filtro de la TRRC con el aclaramiento de piperacilina/tazobactam, pero sí se han determinado variaciones farmacocinéticas cuando se utilizan filtros de diferente material como son los filtros AN69 acrilonitrilo y filtro de copolímero metalil sulfonato de sodio (Prisma-Flexw M100, Gambro Hospital, Switzerland) y AN69ST acrilonitrilo y filtro de copolímero metalil sulfonato de sodio recubierto con heparina polietileneimina (Prisma-Flexw ST150, Hospital, France)¹².

Determinación de las variaciones en las concentraciones plasmáticas

Con respecto al tiempo de infusión de los antimicrobianos como un criterio de eficacia clínica, la infusión extendida o continua en antimicrobianos cuya eficacia sea tiempo dependiente, es aplicable a los pacientes en TRRC⁴.

Para piperacilina, se han establecido variaciones farmacocinéticas asociadas al tipo de membrana utilizado

para TRRC, el peso del paciente, la CIM del patógeno y la dosis del antimicrobiano¹³.

Con ciprofloxacina, se ha establecido que el tipo de membrana utilizado, el peso del paciente y la CIM del patógeno no modifican las concentraciones plasmáticas¹⁴. En este caso, el aclaramiento de creatinina por el filtro puede ser utilizado para estimar el aclaramiento renal de ciprofloxacina por CVVHDF¹⁵, teniendo en cuenta que no existen variaciones farmacocinéticas entre la CVVHF y CVVHDF cuando se utilizan los mismos parámetros de programación (incluyendo tamaño del filtro)¹³. Simulaciones Monte Carlo han determinado que dosis de 400 mg IV cada 8 horas en las dos modalidades de TRRC, son adecuadas para alcanzar el objetivo terapéutico (CIM de 0,5 µg/mL). Debe considerarse esta dosis en aquellos pacientes con un peso superior a 90 kg e infecciones producidas por *Acinetobacter baumannii* y *Pseudomonas aeruginosa*, donde existe una alta probabilidad de fallo terapéutico¹⁴.

La determinación de concentraciones plasmáticas continúa vigente en este tipo de pacientes, principalmente para antimicrobianos de monitorización rutinaria como vancomicina, gentamicina y amikacina. Con respecto a estos dos aminoglucósidos, es conocido que presentan adsorción con los filtros de poliacrilonitrilo, donde se recomienda ajustar la dosis de acuerdo a la monitorización de las concentraciones plasmáticas y no considerando útil, emplear dosis altas de gentamicina y amikacina como una estrategia efectiva para prevenir la adsorción¹⁶. Para vancomicina, se recomienda medir concentraciones plasmáticas a las seis horas tras la administración, con el fin de evaluar ajustes de dosis¹⁷, e incluso se han utilizado tomas de muestras 12 horas tras la administración¹⁸. Alcanzar una concentración valle adecuada se ha asociado con el uso de bajas tasas de hemofiltración en comparación con pacientes que reciben altas tasas de hemofiltración¹⁶.

Para los inhibidores de la transcriptasa inversa, antirretrovirales con aclaramiento renal, se han propuesto modelos matemáticos que permitirían calcular la cantidad del fármaco necesario suplementar a la dosis establecida para pacientes con disfunción renal severa y generando, a partir de ello, recomendaciones para el ajuste de dosis en pacientes en CVVH¹⁹, pero que finalmente han sido considerados como inapropiados²⁰ debido a la baja correlación entre los modelos matemáticos con las concentraciones plasmáticas en los pacientes bajo TRRC⁶.

El aclaramiento en la hemofiltración de colistina es superior al aclaramiento de creatinina en un paciente con valores mayores a 80 mL/min. Karaiskos y cols.²¹, encontraron concentraciones en el estado estacionario de 1,5 µg/mL utilizando dosis de 9 MU como dosis de carga y 4,5 MU cada 12 horas como dosis de mantenimiento, la cual es inferior a las CIM para las *Enterobacteriaceas*

(< 2 µg/mL) y para *Pseudomonas aeruginosa* (< 4 µg/mL), por lo cual se recomendaría aumentar la dosis a 12 MU como dosis de carga, seguido de 6,5 a 7,5 MU cada 12 horas como dosis de mantenimiento, para alcanzar unas concentraciones plasmáticas entre 2 y 2,5 µg/mL vigilando estrechamente las reacciones adversas.

Para linezolid, la CVVHDF fue asociada con 20,5% mayor de aclaramiento que CVVHF, aunque la diferencia no es estadísticamente significativa (5,9 vs 4,5 L/h, p = 0,39). Solo el peso (> 90 kg) y el índice de criticidad SOFA han demostrado ser variables dependientes, que afectan los resultados con la terapia con linezolid, donde para una CIM de 2 µg/mL, la dosis estándar de 600 mg IV cada 12 horas no es suficiente para alcanzar el objetivo terapéutico²². A las dosis actuales, no se recomienda el uso de linezolid, dado que el incremento de la dosis no está aprobado por la FDA y conlleva al aumento de reacciones adversas como trombocitopenia²³.

La intervención del químico-farmacéutico es clave en este tipo de pacientes. En este contexto, se llevó a cabo un estudio comparativo entre pacientes en TRRC con

intervenciones del químico-farmacéutico y pacientes en TRRC con atención estándar. Este profesional realizó en seis meses, recomendación sobre 256 antimicrobianos en 93 pacientes recibiendo, y una aceptación de 87,5%, con mayor intervención sobre los betalactámicos (51,2%) y donde se evidenció un ahorro de costos de US\$2.062 por paciente y una reducción de 2,36 veces en las reacciones adversas asociadas a los antimicrobianos (11 vs 26, p = 0,002) sin diferencias estadísticamente significativas en la mortalidad y días de estancia hospitalaria²⁴.

Conclusión

El conocimiento de las concentraciones plasmáticas de los antimicrobianos a través de los estudios *in vitro* e *in vivo*, han permitido adecuar nuevas pautas posológicas de acuerdo a la introducción de nuevas tecnologías para la atención del paciente crítico como la terapia de reemplazo de renal continua, garantizando así la mayor eficacia posible de los antimicrobianos.

| Anexo 1 | | | | | | | | | | |
|----------------------------------|----------------|-------------------|---|----------------------|--|--|--|---|---------------------------------------|---------------|
| Antimicrobiano | n de pacientes | Terapia dialítica | Tipo de filtro | Modo de remplazo | Parámetro de dialisis | Dosis evaluada | Parámetros de eficacia | Dosis recomendada | Observaciones | Biblio-grafía |
| 5-Flucitosina | 1 | HDFVVC | Nephral ST, AN69 membrane. 1,05 m ² . (Gambo) | NR | TFS: 200 mL/min TFD: 1.000 mL/h TUF: 2.000 mL/h | 1875 mg cada 6 h en 30-min infusion | Cmax: 120 mg/L Cmin: 74 mg/L | 25 mg/kg cada 12 h | Cmax 50-100 mg/L; Cmin 25-50 mg/L; | (5) |
| Amikacina | 12 | HFVVC | HF1400 polyarylethersulfone filter. 1,4-m ² | NR | TUF: 30,0 ± 13,5 mL/kg/h (Rango 10,6 a 55,6 mL/kg/h; mediana, 26,9 mL/kg/h). | 15 mg/kg cada 24 h | Cmax: 29,1±14,5 | No dan recomendaciones al respecto | Cmax/MIC de 8 to 10 | (6) |
| Anfotericina B complejo lipídico | 8 | HDFVVC | a Gambro blood pump connected to an M100 or GF1000 giving set | Predilución | TFD: 1-2 L/h TUF: 2 L/h | 5 mg/kg cada 24 h en 2-h infusion | AUC: 19,3 | 5 mg/kg fue administrado diario en 2 h infusion | | (7) |
| Anidulafungina | 12 | HDFVVC | Polysulphone HF. 1,4 m ² | NR | TFS: 160-180 mL/min TUF: 25-30 mL/kg/h | 200 mg como dosis de carga (3-h infusion) seguido de 100 mg cada 24 h (1,5 h infusion) | AUC0-24 (mg•h/L): 93,9±19,4 Cmax 6,2±1,7 Cvalle 3,0±0,6 | 200 mg as dosis de carga (3-h infusion) seguido de 100 mg cada 24 h (1,5 h infusion) | | (8) |
| Anidulafungina | 10 | HFVVC | Polyethylene sulphone HF. 1,2 m ² | NR | TFS:160-180 mL/min TUF: 25 mL/min | 200 mg como dosis de carga (3-h infusion) seguido de 100 mg cada 24 h (1,5 h infusion) | AUC0-24: 109,9±49,82 mg•h/L | 200 mg as dosis de carga (3-h infusion) seguido de 100 mg cada 24 h (1,5 h infusion) | | (47) |
| Caspofungina | 9 | HFVVC/ HDFVVC | Polyarylethersulfone HF 1,9 m ² | Postdilución | TUF: 30 mL/Kg/h TFD: 15 mL/kg/h | 70 mg dosis de carga y 50 mg mantenimiento (peso < 80 kg) o 70 mg mantenimiento (> 80 kg) IV in 1-h infusion | AUC24]/MIC [865 por <i>Candida albicans</i> y AUC24/ MIC [450 por <i>C. glabrata</i> | 100 mg dosis de carga y 50 mg mantenimiento (peso < 80 kg) o 70 mg mantenimiento (> 80 kg) IV in 1-h infusion | | (9) |
| Ceftobiprole | 1 | HDFVVC | Polyarylethersulfone HF 1,4 m ² | Pre/ Postdilución | TFS: 150 mL/min TFD: 1500 mL/h | 250 mg IV cada 12 h in 2-h infusion | 1-4 veces 100% tiempo sobre la MIC contra MRSA (2-8 mg/L) | 250 mg IV cada 12 h in 2-h infusion | | (10) |
| Ceftolozane/ tazobactam | 1 | HDFVVC | AN69 high-flux M100 membrane | NR | TFS: 150 mL/min TFD: 1000 mL/h | 3.000 mg IV cada 8h in 1-h infusion | SC at 0,25, 5, 6 y 7 h fueron 127,2, 96,3, 78,5 y 43,3 µg/mL, respectivamente | 3000 mg q8h (1-h infusion) | | (11) |

| | | | | | | | | | | |
|----------------|----|--------|---|--------------|--|--|--|---|---|------|
| Cidofovir | 1 | HDFVVC | Acrylonitrile HF. 0,9 m ² | NR | TFS: 160 mL/min TUF: 100-160 mL/h | 2,5 mg/kg (175 mg) semanalmente po 2 semanas y luego cada 15 d | Cmin: 13 mg/mL | Una dosis de inducción de 2,5 mg/kg (175 mg) semanal durante 2 semanas y posteriormente, cada 15 días | | (12) |
| Cidofovir | 1 | HFVVC | Polyethylene sulfone HF. 1,2 m ² | Postdilución | TFS: 180 mL/min TUF: 25 mL/min | 5 mg/kg en 1-h infusion | SC (60 min): 28.01 mg/L Niveles valle: 19.33 mg/L AUC0-24: 543,8 mg • h/L | 3-4 mg/kg de body peso once per week initially (during the first 2 weeks) seguido de a biweekly interval. | | (13) |
| Ciprofloxacina | 11 | HFVVC | Polysulfone-type HF. 1,9 m ² | Postdilución | TFS: 200-250 mL/min TUF: 640-1.150 mL/día | 400 mg IV cada 12 h 400 mg IV cada 8 h | Depuración media por CVVHF fue 11,8 (9,9) y depuración media por CVVHDF fue 10,3 (7,4) L/h (P = 0,43) | 400 mg IV cada 8 horas | No se recomienda en pacientes con un peso igual o superior 90 Kg con infecciones producidas por <i>A. baumanii</i> y PsAe | (52) |
| Ciprofloxacina | 11 | HDFVVC | Polysulfone-type HF. 1,9 m ² | Postdilución | 15 mL/kg/h+15 mL/kg/h | 400 mg IV cada 12 h 400 mg IV cada 8 h | Depuración media por CVVHF fue 11,8 (9,9) y depuración media por CVVHDF fue 10,3 (7,4) L/h (P = 0,43) | 400 mg IV cada 8 horas | No se recomienda en pacientes con un peso igual o superior 90 Kg con infecciones producidas por <i>A. baumanii</i> y PsAe | (52) |
| Ciprofloxacina | | HDFVVC | AN69HF hemofilter | NR | TFS: 200 mL/min TFD: 1-2 L/h | 400 mg IV cada 12 h | AUC/MIC: 161 | 400 mg cada 12 h en 60 min infusion | > 125 por AUC0-24/ MIC | (14) |
| Ciprofloxacina | 1 | HDFVVC | Prismaflex M100 Pre Set AN69 HF hemofilter/dialyzer; Gambro Lundia AB. | Predilución | TFS: 100-130 mL/min TUF: 1.250-1.500 mL/h TFD was 1.000 mL/h | 800 mg IV cada 12 h | AUC0-24: 192 mcg•h/ml | 400-800 mg IV cada 12 h (mg(4-5 mg/kg if peso-adjusted) | BMI: 53,7. AUC0-24/MIC ratios > 125 y plasma Cma. JMIC ratios > 10 | (15) |
| Colistin | 8 | HDFVVC | High-flux HF (AN69HF). 0,9 m ² | Predilución | TFS: 100-180 mL/min TUF: 0,5-0,9 L/h | 9 MU CMS LD seguido de 4,5 MU q12 h | SC (6 h): 1,72 mg/L (mean ± S.D: 1,59 ± 0,73 mg/L) | 12 MU CMS dosis de carga with a mantenimiento dosage de 6,5-7,5 MU q12h | Vigilar neurotoxicidad | (59) |
| Colistin | 4 | HDFVVC | High-flow polysulfone filter (AV1000). 1,8 m ² . (Fresenius Medical Care) | Predilución | TFS: 120 mL/min TFD: 800 mL/h | CMS 4,5-106 UI (equivalente a 360 mg de CMS, o 135 mg de colistina base equivalente) cada 12 h en 1-h infusion | Initial SC por colistin A y B (0,42 y 0,48, respectivamente) declined to about 0,24 y 0,32 after 48 hours de continuous use. | No recomendation are given | | (16) |
| Colistin | 5 | HDFVVC | Acrylonitrile y sodium methylsulfonate copolymer hollow-fiber high-flux HF (AN69 HF). 0,9 m ² | Predilución | TFS: 120-150 mL/min TUF: 0,6-0,9 L/h TFD: 1,5-2,5 L/h. | CMS 2 MUI (160 mg CMS) cada 8 h en 15-min infusion | Cmax: 6,92 ± 2,83 mg/L | 160-240 mg cada 8h | | (17) |
| Daptomicina | 9 | HDFVVC | acrylonitrile hollow-fibre filter. 0,9 m ² | Predilución | TFD: 1 L/h. | 6 mg/Kg cada 24 h en 30-min infusion | AUC: 576 ± 254 | 8 mg/kg cada 48 h | | (18) |
| Darunavir | 1 | HDFVVC | High-flux polysulfone capillary HF. 1,8 m ² | Predilución | TFS: 180 mL/min TFD: 1.500 mL/h | 600 mg cada 12 h | Cmax: 5,125 ± 0,906 mg/ml | 600 mg cada 12 h | | (19) |
| Doripenem | 9 | HDFVVC | Capillary dialyzer Polyflux 210H. 2,1 m ² | Predilución | TFS: 200 mL/min TFD: 150 mL/kg/h | 500 mg en 1-h infusion | | 500 mg IV cada 8 horas 1 h infusion | 50%T>MIC < 1 | (20) |
| Doripenem | 9 | HDFVVC | Capillary dialyzer Polyflux 210H. 2,1 m ² | Predilución | TFS: 200 mL/min TFD: 150 mL/kg/h | 500 mg en 1-h infusion | | 10.000 mg IV cada 6 horas 1 h infusion | 50%T>MIC < 4 | (20) |
| Doripenem | 12 | HDFVVC | AN69 Nephral ST 200 polyacrylonitrile HF. 1,05 m ² | Predilución | TFS: 200 mL/min TFD: 1.000 mL/h | 500 mg cada 8 h en 1-h infusion | | 500 mg cada 8 h as a 1-h infusion | T.MIC > 40%, until MIC=4 mg/dL when PTA = 100% | (21) |
| Ertapenem | 8 | HDFVVC | Acrylonitrile Prismaflex M150, 1,5 m ² y polyarylethysulfone Prismaflex HF1400 hemodialyzers. 1,4 m ² | NR | TFS: 181+26. TFD: 8-38 mL/kg/h (1.000 to 3.000 mL/h) TUF: 5-26 mL/kg/h (380 to 1.800 mL/h). | 1 g en 30-min infusion | SC: 2 mg/dL | 1 g in 30 min | (40% T MIC), albumin concentrations were 3,0-0,5 g/dl | (22) |
| Fluconazol | 1 | HFVVC | Glycerin-free polyethersulfone membrane. 1,6-m ² | Predilución | TFS: 180 mL/min TUF: 2400 mL/h | 1200 mg (12 mg/kg) como dosis de carga seguido de 600 mg (6 mg/kg) cada 24 h | AUC0-24: 184,75 mg/L•hour | 12 mg/kg as dosis de carga seguido de 6 mg/kg cada 24 h | AUC0-24 < 24 | (23) |
| Fluconazol | 10 | HFVVC | AN69HF hemofilter | Predilución | TFS: 200 mL/min TFD: 1 L/h. | 200 mg cada 12 h en 60-min infusion | NR | 400 mg cada 12 h in 60 min infusion | fAUC0-24)/MIC ratio greater than 25 | (24) |

| | | | | | | | | | | |
|-----------------------------|----|--------|---|----------------------|---|--|---|---|--|------|
| Ganciclovir | 9 | HDFVVC | AN 69 HF hollow-fiber hemofilter. 0,9 m ² | Predilución | TFS: 9 L/h TFD: 1 L/h | 5 mg/kg en 30-min infusion | AUC: 157,3 mg•h/L (5 mg/kg/24h) y 91,4 mg•h/L (2,5 mg/kg/24h) | 2,5 mg/kg ganciclovir in a 30-min | AUC de 50 mg • h/liter | (25) |
| Ganciclovir | 1 | HDFVVC | Nephral ST, AN 69® membrane. 1,05 m ² | | TFS: 200 mL/min TUF: 200 mL/h TFD: 1.000 mL/h | 2,5 mg/kg cada 24 h en 60-min infusion. | Cmax: 5,7 mg/L AUC0-24 h: 53,81 mg•h/L | 2,5-5 mg/kg cada 24 h as a 60-min infusion. | | (26) |
| Gentamicin | 7 | HFVVC | High-flux polysulfone membrane. 1,4 m ² AV 600 | Pre/ Postdilución | TFS: 200 mL/min TUF: 45 mL/kg | LD de 240 mg cada 24 h IV seguido de 240 mg cada 24 h | CRRT entre 0,29 y 0,38 mL/min/kg | Patients received dosis de carga de 240 mg seguido de application de mantenimiento dose cada 24 hours. | Cmax/MIC ratio 8-10 | (27) |
| Imipenem/ cilastatina | 10 | HFVVC | polyethersulfone filter. 1,6 m ² | NR | TFS: 318 mL/min TUF: 52 mL/kg/hr | 1 g cada 6h (imipenem) | Cmax; 20,4 mg/L | 1 g cada 6h (imipenem) | | (28) |
| Linezolid | 9 | HFVVC | Polysulfone-type HF. 1,2 m ² | Postdilución | 30 mL/kg/h | Entre 600-1200 mg IV q12 h | AUC0-24: 227,9 mg•h/L | No recomendado | AUC0-24/MIC de 80 | (61) |
| Linezolid | 8 | HDFVVC | Polysulfone-type HF. 1,2 m ² | Postdilución | 15 mL/kg/h+15 mL/kg/h | Entre 600-1200 mg IV q12 h | AUC0-24: 227,9 mg•h/L | No recomendado | AUC0-24/MIC de 80 | (61) |
| Meropenem | 16 | HFVVC | Polysulfone-type HF. 1,2 m ² | Pre/ Postdilución | TFS: 200 mL/min. TUF: 2.000 mL/h | 1 g en 30 min, seguido de a infusión de 125 mg/h en 24 h 2 g en 30-min infusión por la primera dosis, seguido de 1 g cada 8 h | | 1 g over 30 min, followed immediately by Cl over 24 h (125 mg/h). | 100% fT > MIC de 2 mg/l. 10 veces la MIC | (29) |
| Meropenem | 10 | HFVVC | Nephral ST500 (AN69 hollow-fiber) HF, 2,15 m ² | NR | TFS: 15 litros/h, TUF: 4-6 litros/h | 1 g IV cada 8 h | AUMC0-8: 31,378,3 | 1,000 mg intravenously [i.v.] cada 8 h | | (30) |
| Micafungina | 10 | HFVVC | Polyethersulphone HF, 1,2-1,5 m ² | Pre/ Postdilución | TFS: 160-200 mL/min TUF: 25 mL/min, | 100 mg cada 24 h en 1-h infusion | Día 1 (MIC = 0,125 mg/L por el AUC0-24/MIC corte de 285, MIC = 0,016 mg/L por 3.000 y MIC = 0,008 por 5.000); Día 2 (MIC = 0,25 mg/L por AUC0-24/MIC cut-off de 285, MIC = 0,016 mg/L por 3.000 y 5.000) | 100 mg cada 24 h as a 1 h infusion | AUC0-24/MIC de 285 por <i>C. parapsilosis</i> , 3.000 por <i>Candida</i> spp. (all species) y 5.000 por non-parapsilosis <i>Candida</i> spp. In the case de MICs, the discrete distribution between 0.004 mg/L y 4 mg/L were considered. | (31) |
| Piperacilina/ tazobactam | 19 | HDFVVC | AN69. 0,9 m ² | Predilución | TUF: 1600 (850-2000) TFS: 200 mL/min (120-280) | Múltiples dosis | 100%fuT.MIC con MIC 8-16 mcg/dl | 2.250 mg q8h over a 30 min bolus; consider 4 h extended infusion por pesos .80 kga | 100%fuT.MIC con MIC 8-16 mcg/dl | (50) |
| Piperacilina/ tazobactam | 19 | HDFVVC | AN69ST. 1,5 m ² | Predilución | TUF: 1600 (850-2000) TFS: 200 mL/min (120-280) | Múltiples dosis | 100%fuT.MIC con MIC 8-16 mcg/dl | 4500 mg q8h over a 30 min bolus por pesos ≤60 kg; a 4 h extended infusion is required por pesos .60 kga | 100%fuT.MIC con MIC 8-16 mcg/dl | (50) |
| Piperacilina/ tazobactam | 10 | HDFVVC | Capillary dialyser Polyflux 210H. 2,1 m ² | Predilución | TFS: 200 mL/min TUF: 500-650 mL/min | 4,5 g IV en 30-min infusion | PTA (50% fT>MIC): 84,3% (0,5-h infusion) y 100% (4-h infusion) por MIC de 16 mg/l | 4,5 g IV cada 6h 4 h-infusion | 100% fT > MIC de 16 mg/l | (51) |
| Piperacilina/ tazobactam | 20 | HDFVVC | AN69ST. 1,5 m ² | Pre/ Postdilución | 32 mL/kg/hora | 4,5 g IV q8h 4 h-infusion | | 4,5 g IV cada 8 horas 4 h-infusion | 50% fT > MIC de 16 mg/l | (32) |
| Piperacilina/ tazobactam | 16 | HFVVC | Polysulfone-type HF. 1,2 m ² | Pre/ Postdilución | TFS: 200 mL/min. TUF: 2000 mL/h | 2,25 g en 30 min, seguido de una infusión de 37,5 mg/h en 24 h. 4,5 g en 30-min infusión, seguido de 2,25 g cada 6 h | | 2,25 g over 30 min, followed immediately by Cl over 24 h (37,5 mg/h) | 100% fT > MIC de 16 mg/l in 87,5% pacientes | (33) |
| Posaconazol | 1 | HDFVVC | AN69ST. 1,5 m ² | Predilución | TFS: 200 mL/min | 300 mg IV cada 24 h in 1,5-h infusion | AUC0-24 de 30 mg/L*h | 750 mg BID on Día 1 y QD | Hypoalbuminemic patient | (45) |

| | | | | | | | | | | |
|----------------------|----|--------|--|----------------------|--|--|---|---|---|------|
| Quinina | 1 | HFVVC | High-flux synthetic membrane, polyamide Polyflux 14S, 1,4 m ² | Predilución | TFS: 200 mL/min TUF: 6 L/h | Dosis de carga de 1300 mg seguido de 24 mg/kg/día | Depuración de quinina de 3,7 ± 0,8 mL/min (rango 1,9-5,1) | LD de 1300 mg followeb by 24 mg/kg/Día | | (34) |
| Raltegravir | 1 | HDFVVC | High-flux polysulfone capillary HF, 1,8 m ² | Predilución | TFS: 180mL/min TFD: 1500mL/h | 400 mg cada 12 h | Cmax: 5,125 ± 0,906mg/ml | 400 mg cada 12 h | | (19) |
| Teicoplanina | 11 | HFVVC | Polysulfone hemofilter, 1,2 m ² | Pre/ Postdilución | TFS: 180 mL/min TUF: 35 mL/kg/h | Dosis de carga de 1.200 mg seguido de 17,1 ± 5,1 mg/kg/día, 1-h infusion, | Multiple dosis (Día 5 ± 1,2); Cmax: 55,44 ± 15,90 µg/ml AUC0-24h: 706,65 ± 142,04 µg•h/ml | LD de 1200 mg seguido de 17,1 ± 5,1 mg/kg/Día, infused in 60 mins | Target trough levels were set to 15-25 µg/ml | (35) |
| Vancomicina | 9 | HFVVC | Polysulfone HF, 1,5-2 m ² | Predilución | TFS: 240 ± 20 mL/min TUF: 100 ± 18 mL/kg/h (Rango 69-123 mL/kg/h) | 1 g cada 24 h en 1-h infusion | AUC0-12: 319 ± 251 mg h/L, Cmin: 12,2 ± 10,6 mg/L | The appropriate dosis de cargas por 69, 100 y 123 mL/kg/h CVVF rates were 20, 25 y 30 mg/kg vancomycin, respectivamente. The mantenimiento doses por 69, 100 y 123 mL/kg/h were 750, 1.000 y 1.500 mg cada 12 h, respectivamente. | | (36) |
| Vancomicina | 17 | HFVVC | Polysulphone membrane, 1,4 m ² | Pre/ Postdilución | TFS: 200 mL/min TUF: 45 mL/kg/h | Primera dosis de 1.0 g IV seguido by 1 g/12 h en 1h infusion | El PTA alcanzado en 67% de los pacientes el primer dia | NR | AUC/MIC ratio de ≥ 400 | (55) |
| Vancomicina | 7 | HFVVC | Sureflux-F 150 E triacetate hollow-fibre dialyser. | Predilución | TFS: 200-250 mL/min TUF: 800-1.200 mL/h | 1 g IV en 2-h infusion | AUC0-∞: 671,11±181,13 | 500-750 mg cada 12 h | trough concentration de 15-20 mg/L. | (37) |
| Vancomicina | 6 | HDFVVC | Polysulfone highflux capillary HF, 1,4 m2. | NR | TFS: 200mL/min. TUF: 35 mL/kg/h | 4 mg/kg cada 12 h después 2 dosis de carga de 6 mg/kg durante las primeras 24 h | AUC0-12: 53.52 mg h/L | 4 mg/kg cada 12 hours after 2 dosis de cargas de 6 mg/kg during the first 24 hours | | (38) |
| Voriconazol | 9 | HDFVVC | AN69 HF hollow fibre haemofilter/dialyser | Predilución | TFS: 9 L/h. TFD: 1 L/h | 4 mg/kg cada 12 h después 2 dosis de carga de 6 mg/kg durante las primeras 24 h | AUC0-12: 14.7±6.5 h | 6 mg de voriconazole per kilogram body peso twice daily in the first 24 h y thereafter 4 mg per kilogram body peso twice daily. | | (39) |
| Linezolid | 20 | HFVVC | Acrylonitrile membranes with 0,9 m ² surface area | Predilución | TFS: 200 mL/min TUF: 35 mL/kg/h | 600 mg administrado en 1 hora, cada 12 horas. | AUC0-24 /MIC ≥ 80 | NR | MIC de 2 mg/L, an AUC0-24 /MIC ≥80 was achieved in 60% de patients with a dosage regimen de 900 mg every 12 | (60) |
| Imipenem/cilastatina | 12 | HFVVC | | Pre/ Postdilución | TUF: 20,5-47,2 mL/kg/h | 500 mg imipenem cada 6 horas administrado en 30 minutos o 1hora 1000 mg imipenem cada 6 horas administrado en 1 hora o 250 mg imipenem cada 6 horas administrado en 30 minutos | 40% fT > MIC | 500 mg IV cada 6 horas | | (40) |
| Vancomicina | 10 | HFVVC | 1,4 m ² polysulfone membrane filter AV600S | Pre/ Postdilución | TFS: 180 mL/min TUF: 30-40 mL/kg/h | 500 mg en 60 min cada 12 h hasta que el estadio estacionario sea alcanzado | Nivel valle de 15-20 mg/L | 400-650 mg every 12 h | | (56) |
| Vancomicina | 19 | HFVVC | AN69 membrane | Pre/ Postdilución | TFS: 267 (200-300) mL/min TUF: 3000 (2250-3000) mL/h | 12 mg/kg cada 12 horas | AUC-24/MIC > 400 asumiendo MICs de 1, 2, y 4 | 1 g IV cada 12 horas | Esta dosis solo para MIC = 1 | (41) |
| Vancomicina | 21 | HDFVVC | Polysulfone® membrane | Pre/ Postdilución | TFS: 100 (85-120) mL/min TUF: 2000 (1900-2500) mL/h | 10 mg/kg cada 12 horas | AUC-24/MIC > 400 asumiendo MICs de 1, 2, y 4 | 1 g IV cada 12 horas | Esta dosis solo para MIC = 1 | (42) |
| Ceftriaxona | 1 | HFVVC | AN69ST hemofilter | Pre/ Postdilución | TFS: 180 mL/min | 2000 mg IV cada 24 horas | MIC de 1 mg/L para E. coli (90% - 100% fT4x MIC -5x MIC) | 500 mg/24 h by continuous intravenous infusion | Paciente con hipoalbuminemia | (43) |

Referencias bibliográficas

- 1.- Cole L, Bellomo R, Journois D, Davenport P, Baldwin I, Tipping P. High-volume haemofiltration in human septic shock. *Intensive Care Med* 2001; 27: 978-86. doi: 10.1007/s001340100963.
- 2.- Schrier R, Wang W. Acute renal failure and sepsis. *N Engl J Med* 2004; 351: 159-69. doi: 10.1056/NEJMra032401.
- 3.- Roberts D, Roberts J, Roberts M, Liu X, Nair P, et al; RENAL Replacement Therapy Study Investigators. Variability of antibiotic concentrations in critically ill patients receiving continuous renal replacement therapy: a multicentre pharmacokinetic study. *Crit Care Med*. 2012; 40(5):1523-8. doi: 10.1097/CCM.0b013e318241e553.
- 4.- Moriyama B, Henning S, Neuhauser M, Danner R, Walsh T. Continuous-infusion beta-lactam antibiotics during continuous venovenous hemofiltration for the treatment of resistant gram-negative bacteria. *Ann Pharmacother*. 2009; 43(7): 1324-37. doi: 10.1345/aph.1L638.
- 5.- Roberts JA, Udy AA, O'Donoghue S, Briscoe S, Paterson DL, Lipman J. Clearance of intravenous 5-fluorcytosine during continuous venovenous haemodiafiltration in a patient with hepatosplenic candidiasis. *Int J Antimicrob Agents*. 2009;34(4):383-4. doi: 10.1016/j.ijantimicag.2009.05.005. Epub 2009 Jun 18.
- 6.- Choi G, Gomersall C, Tian Q, Joynt G, Freebairn R, Lipman J. Principles of antibacterial dosing in continuous renal replacement therapy. *Crit Care Med* 2009; 37: 2268-82. doi: 10.1097/CCM.0b013e3181aab3d0.
- 7.- Sime F, Stuart J, Butler J, Starr T, Wallis S, Pandey S, et al. A pharmacokinetic case study of intravenous posaconazole in a critically ill patient with hypoalbuminaemia receiving continuous venovenous haemodiafiltration. *Int J Antimicrob Agents*. 2018; 52(4): 506-9. doi: 10.1016/j.ijantimicag.2018.07.008.
- 8.- Bouman C. Antimicrobial dosing strategies in critically ill patients with acute kidney injury and high-dose continuous venovenous hemofiltration. *Curr Opin Crit Care*. 2008; 14(6): 654-9. doi: 10.1097/mcc.0b013e32830f937c.
- 9.- Leitner J, Meyer B, Fuhrmann V, Saria K, Zuba C, Jäger W, et al. Multiple-dose pharmacokinetics of anidulafungin during continuous venovenous haemofiltration. *J Antimicrob Chemother. 2011; 66(4): 880-4. doi: 10.1093/jac/dkq545.*
- 10.- Tian Q, Gomersall C, Leung P, Choi G, Joynt G, Tan P, et al. The adsorption of vancomycin by polyacrylonitrile, polyamide, and polysulfone hemofilters. *Artif Organs*. 2008; 32(1): 81-4. doi: 10.1111/j.1525-1594.2007.00460.x.
- 11.- Wilson F, Bachhuber M, Caroff D, Adler R, Fish D, Berns J. Low ceftazidime concentrations during high blood and dialysate flow continuous venovenous hemodialysis. *Antimicrob Agents Chemother*. 2012; 56(4): 2178-80. doi: 10.1128/AAC.05987-11
- 12.- Uildemolins M, Martín-Lloeches I, Llaudá-Serra M, Fernández J, Vaquer , Rodríguez A, et al. Piperacillin population pharmacokinetics in critically ill patients with multiple organ dysfunction syndrome receiving continuous venovenous haemodiafiltration: effect of type of dialysis membrane on dosing requirements. *J Antimicrob Chemother*. 2016; 71(6): 1651-9.
- 13.- K Tamme, K Oselin, K Kipper, T Tasa, T Metsvaht, J Karjagin, K Herodes, H Kern, J Starkopf. Pharmacokinetics and pharmacodynamics of piperacillin/tazobactam during high volume haemodiafiltration in patients with septic shock. *Acta Anaesthesiol Scand*. 2016;60(2):230-40. doi: 10.1111/aas.12629. Epub 2015 Sep 10.
- 14.- Roger C, Wallis S, Louart B, Lefrant J, Lipman J, Muller L, Roberts J. Comparison of equal doses of continuous venovenous haemofiltration and haemodiafiltration on ciprofloxacin population pharmacokinetics in critically ill patients. *J Antimicrob Chemother*. 2016; 71(6): 1643-50. doi: 10.1093/jac/dkw043.
- 15.- Spooner A, Deegan C, D'Arcy D, Gowing C, Donnelly M, Corrigan O. An evaluation of ciprofloxacin pharmacokinetics in critically ill patients undergoing continuous veno-venous haemodiafiltration. *BMC Clin Pharmacol*. 2011; 11: 11. doi: 10.1186/1472-6904-11-11.
- 16.- Tian Q, Gomersall C, Ip M, Tan P, Joynt G, Choi G. Adsorption of amikacin, a significant mechanism of elimination by hemofiltration. *Antimicrob Agents Chemother*. 2008; 52(3): 1009-13. doi: 10.1128/AAC.00858-07
- 17.- Petejova N, Martinek A, Zahalkova J, Duricova J, Brozmanova H, Urbanek K, et al. Vancomycin pharmacokinetics during high-volume continuous venovenous hemofiltration in critically ill septic patients. *Biomed Pap Med Fac Univ Palacky Olomouc Czech Repub*. 2014; 158(1): 65-72. doi: 10.5507/bp.2012.092
- 18.- Qiang Li, Fenghua Liang, Ling Sang, Pengpeng Li, Bijun Lv, Lu Tan, et al. Pharmacokinetics of and maintenance dose recommendations for vancomycin in severe pneumonia patients undergoing continuous venovenous hemofiltration with the combination of predilution and postdilution. *Eur J Clin Pharmacol*. 2020; 76(2): 211-7. doi: 10.1007/s00228-019-02755-5.
- 19.- McLaughlin M, Ammar A, Gerzenshtein L, Scarsi K. Dosing nucleoside reverse transcriptase inhibitors in adults receiving continuous veno-venous hemofiltration. *Clin Drug Investig*. 2015; 35(4): 275-80. doi: 10.1007/s40261-015-0275-9.
- 20.- McLaughlin M, Masic I, Gerzenshtein L. Evaluation of nucleoside reverse transcriptase inhibitor dosing during continuous veno-venous hemofiltration. *Int J Clin Pharm*. 2017; 39(1): 37-40. doi: 10.1007/s11096-016-0401-7.
- 21.- Karaikos I, Friberg L, Galani L, Ioannidis K, Katsouda E, Athanassa Z, et al. Challenge for higher colistin dosage in critically ill patients receiving continuous venovenous haemodiafiltration. *Int J Antimicrob Agents*. 2016; 48(3): 337-41. doi: 10.1016/j.ijantimicag.2016.06.008
- 22.- Junbo Zheng, Zhidan Sun, Lei Sun, Xing Zhang, Guiying Hou, Qiuyuan Han, et al. Pharmacokinetics and pharmacodynamics of linezolid in patients with sepsis receiving continuous venovenous hemofiltration and extended daily hemofiltration. *J Infect Dis*. 2020; 221(Suppl 2): S279-S287. doi: 10.1093/infdis/jiz566.
- 23.- Roger C, Muller L, Wallis S, Louart B, Saissi G, Lipman J, et al. Population pharmacokinetics of linezolid in critically ill patients on renal replacement therapy: comparison of equal doses in continuous venovenous haemofiltration and continuous venovenous haemodiafiltration. *J Antimicrob Chemother*. 2016; 71(2): 464-70. doi: 10.1093/jac/dkv349
- 24.- Jiang S, Xu Y, Ping-Yang, Wu W, Zhang X, Lu X, et al. Improving antimicrobial dosing in critically ill patients receiving continuous venovenous hemofiltration and the effect of pharmacist dosing adjustment. *Eur J Intern Med*. 2014; 25(10): 930-5. doi: 10.1016/j.ejim.2014.08.001