



REVISTA DE GASTROENTEROLOGÍA DE MÉXICO

www.elsevier.es/rgmx



ARTÍCULO DE REVISIÓN

Prevalencia e impacto de resistencias a antimicrobianos en infecciones gastrointestinales: una revisión



R. Contreras-Omaña^{a,*}, A.E. Escorcía-Saucedo^b y J.A. Velarde-Ruiz Velasco^c

^a Centro de Investigación en Enfermedades Hepáticas y Gastroenterología (CIEHG), Pachuca, Hidalgo, México

^b Escuela de Medicina, Universidad Autónoma del Estado de Hidalgo, Hidalgo, México

^c Hospital Civil Fray Antonio Alcalde, Guadalajara, Jalisco, México

Recibido el 31 de diciembre de 2020; aceptado el 5 de febrero de 2021

Disponible en Internet el 4 de junio de 2021

PALABRAS CLAVE

Resistencia antimicrobiana;
Infecciones gastrointestinales;
Tratamiento

Resumen La resistencia antimicrobiana se ha convertido en un problema a nivel mundial debido a su incremento excesivo en los últimos años. El objetivo de esta revisión narrativa es conjuntar los datos obtenidos de distintos artículos que demuestran grados de resistencia a antimicrobianos en las infecciones más comunes del tracto digestivo reportadas en el mundo.

La búsqueda de la literatura se realizó a través de las plataformas Google Académico, Medline, Embase y Pubmed con los términos *resistencia antimicrobiana*, *resistencia en padecimientos gastrointestinales* y *resistencia en amibiasis*, tanto en español como en inglés. Se utilizaron guías de tratamiento y consensos mexicanos sobre el tratamiento actual de las infecciones desde 2017 a la fecha. Se incluyeron publicaciones de los últimos 10 años para describir el grado de resistencia, con adecuado número de muestra, descripción precisa de material y métodos, estudios multicéntricos, consensos nacionales e internacionales, metaanálisis, revisiones sistemáticas y textos en extenso con un total de 51 artículos finales.

Los microorganismos que demostraron mayor porcentaje de resistencia son *Helicobacter pylori* (metronidazol 50-80%, claritromicina 20-40% y levofloxacino 30-35%), *Clostridioides difficile* (clindamicina 8.3-100%, cefalosporinas 51%), *Campylobacter jejuni* y *coli* (fluoroquinolonas 85%), *Escherichia coli* (ampicilina 76.5%), *Entamoeba histolytica* (metronidazol 50%) y peritonitis bacteriana (cefalosporinas de tercera generación 40%, metilicina 85%).

La resistencia a antimicrobianos está alcanzando porcentajes elevados, por lo que es necesario evaluar la situación de cada paciente para tener éxito en los tratamientos de infecciones gastrointestinales.

© 2021 Asociación Mexicana de Gastroenterología. Publicado por Masson Doyma México S.A. Este es un artículo Open Access bajo la licencia CC BY-NC-ND (<http://creativecommons.org/licenses/by-nc-nd/4.0/>).

* Autor para correspondencia. Centro Médico El Álamo. Paseo del Álamo 201, Álamo Rústico. Mineral de la Reforma, Hidalgo C. P. 42184. Correo electrónico: rulofofo@gmail.com (R. Contreras-Omaña).

KEYWORDS

Antimicrobial resistance;
Gastrointestinal infections;
Treatment

Prevalence and impact of antimicrobial resistance in gastrointestinal infections: A review

Abstract Antimicrobial resistance has become a worldwide problem due to its excessive increase in recent years. The aim of the present review was to bring together data from different articles describing the levels of antimicrobial resistance in the most common gastrointestinal infections reported across the globe.

The literature search was carried out in Google Scholar, Medline, Embase, and Pubmed, with the terms "antimicrobial resistance", "resistance in gastrointestinal disorders", and "resistance in amoebiasis", in Spanish and English. Mexican treatment guidelines and consensuses from 2017 to the present were utilized. Publications from the last ten years were chosen to describe the level of resistance. They had adequate sample sizes, the Material and Methods sections were precise, and they included multicenter studies, national and international consensuses, meta-analyses, systematic reviews, and extensive texts. The final number of articles was 51.

The microorganisms that demonstrated the highest percentage of resistance were *Helicobacter pylori* (metronidazole 50%-80%, clarithromycin 20%-40%, and levofloxacin 30%-35%), *Clostridioides difficile* (clindamycin 8.3%-100%, cephalosporines 51%), *Campylobacter jejuni* and *Campylobacter coli* (fluoroquinolones 85%), *Escherichia coli* (ampicillin 76.5%), *Entamoeba histolytica* (metronidazole 50%), and bacterial peritonitis (third-generation cephalosporines 40%, methicillin 85%).

Antimicrobial resistance is reaching elevated percentages, making it necessary to evaluate the situation of each patient, to successfully treat gastrointestinal infections.

© 2021 Asociación Mexicana de Gastroenterología. Published by Masson Doyma México S.A. This is an open access article under the CC BY-NC-ND license (<http://creativecommons.org/licenses/by-nc-nd/4.0/>).

Introducción

Las enfermedades infecciosas son responsables de una alta morbilidad y mortalidad en el mundo, los antibióticos cambiaron la perspectiva y pronóstico de este tipo de enfermedades, dándose el periodo dorado de los antibióticos que abarcó de 1930 a 1960. Los primeros en advertir y estudiar la resistencia a los antibióticos fueron Alexander Fleming y Howard Walter Florey en 1945, con su descubrimiento de la penicilina¹. Los microorganismos mutan más rápido de lo que se descubren nuevos antibióticos, por lo tanto el mismo uso de los antibióticos impulsa la aparición, amplificación y diseminación de la resistencia, y como resultado se acortan los intervalos de la susceptibilidad. Para que los antibióticos sigan siendo útiles se deberán usar menos antibióticos o antibióticos nuevos². Actualmente nos enfrentamos a nuevas mutaciones que no solo se dan por el uso de antibióticos. En un estudio de *Diagnostic Microbiology and Infectious Disease* se demostró que las bacterias captan e incorporan a su genoma los genes de resistencia de otras bacterias que liberan su ADN al morir, proceso al que llamaron «transformación natural».

La creciente resistencia a los antibióticos en los últimos años se debe al mal uso y abuso de los mismos, representando un problema que de no combatirse a tiempo puede comprometer la vida de generaciones futuras. Se estima que para 2050 ocurrirán 10 millones de muertes anuales³. Debido a esta situación, en México el 27 de mayo de 2010 se publicó en el Diario Oficial de la Federación la Ley «para que únicamente se administren antibióticos cuando estos

sean prescritos mediante receta emitida por los profesionales de la salud autorizados por ley, a fin de controlar su uso y abuso y limitar las consecuencias negativas de una prescripción inadecuada y contribuir a preservar la salud de los mexicanos»⁴. Sin embargo, aun limitando el uso inapropiado de los antibióticos, la resistencia seguirá ocurriendo, aunque con menor frecuencia. Es importante mencionar que el uso inapropiado de los antibióticos también afecta la microbiota del organismo, que desempeña un papel muy importante para mantener las funciones del cuerpo humano. No hay que perder de vista que los antibióticos atacan por igual, tanto a la biota fisiológica como a los microorganismos en la enfermedad.

La resistencia antimicrobiana no solo afecta directamente al usarse en tratamientos para enfermedades, también encontramos uso de antibióticos en la agricultura y la ganadería; la calidad en la manufactura de los medicamentos y la inestabilidad del medio ambiente, todos estos factores afectan a la salud de una manera indirecta⁴. Por estas razones es importante crear conciencia del problema actual que se está desarrollando continuamente, ya que es uno de los retos más importantes de la salud pública, como se mencionó antes, y debe ser atendido para no tener repercusiones mucho más graves en las siguientes generaciones.

El objetivo de esta revisión es mostrar el impacto que tiene la resistencia antimicrobiana en la gastroenterología, mencionando los patógenos que han desarrollado resistencia a antibióticos específicos, las posibles causas de esta y cómo está afectando a quienes padecen enfermedades

infecciosas, así como los retos a los que se enfrenta todo el personal de salud para tratar dichas infecciones.

Helicobacter pylori

La infección por *Helicobacter pylori* (*Hp*) es una de las más prevalentes a nivel mundial; se estima que un 80% de la población ha sido infectada por este microorganismo, principalmente en países en vías de desarrollo. Es importante erradicarla, ya que desde 1994 fue catalogado como cancerígeno tipo 1 por la Organización Mundial de la Salud⁵. Se relaciona con cáncer gástrico y con otras enfermedades como linfoma de tejido linfoide asociado a mucosas, enfermedad ulcerosa péptica y gastritis crónica. Para que un esquema de tratamiento se considere efectivo debe presentar el 80% de éxito en la erradicación, la cual en los últimos años se ha visto afectada por la resistencia a los antibióticos. El iv consenso mexicano sobre *Hp* establece que la triple terapia de erradicación con amoxicilina, claritromicina y un inhibidor de la bomba de protones (IBP) ya no debe ser considerada la primera línea de tratamiento; propone 2 opciones de tratamiento: la terapia cuádruple con bismuto (IBP, subcitratado de bismuto, tetraciclina y metronidazol) y la terapia cuádruple sin bismuto (IBP, amoxicilina, claritromicina y metronidazol)⁶.

Se hizo un estudio en México por Cano Contreras et al. en el que se evaluó el conocimiento de los médicos generales sobre el diagnóstico y tratamiento de *Hp*. Los resultados demuestran que 31% de los médicos utilizan más de una prueba para el diagnóstico, y la más utilizada es la prueba serológica. El esquema de tratamiento más empleado es el de claritromicina más amoxicilina (63.8%) y en segundo lugar el de metronidazol más tetraciclina (16%), por lo cual es importante reconocer la resistencia que presentan los antibióticos y así prescribir el esquema más adecuado para lograr la erradicación de la infección⁷ (fig. 1).

En un estudio realizado en México en el Centro Médico Issemym se dieron los siguientes resultados: el triple esquema convencional (amoxicilina 1 g bid cada 12 horas, claritromicina 500 mg bid cada 12 horas e IBP: omeprazol 20 mg bid cada 12 horas por 14 días) tiene una frecuencia de erradicación del 65.50%, el esquema cuádruple (tetraciclina 500 mg qid cada 6 horas, metronidazol 500 mg bid cada 12 horas, subsalicilato de bismuto 525 mg qid cada 6 horas y omeprazol 20 mg bid cada 12 horas por 14 días) erradicó la infección en un 45.45%, para una erradicación total del 67.70%⁸ (fig. 2).

En México Ladrón de Guevara et al. compararon el esquema basado en levofloxacina (levofloxacina 500 mg, pantoprazol 80 mg y azitromicina 500 mg) contra la triple terapia estándar (claritromicina 500 mg bid cada 12 horas, lansoprazol 30 mg y amoxicilina 1 g), ambos dados por 10 días. Los resultados que obtuvieron: la tasa de erradicación del tratamiento con levofloxacina fue del 63% y la de la triple terapia estándar del 58.5%. La resistencia a la claritromicina fue del 28.2% y los eventos adversos fueron mayores en el grupo tratado con la triple terapia estándar⁹.

Otro estudio publicado por Selgrad et al. comparó la resistencia antibiótica de acuerdo con cuántos esquemas de tratamientos recibieron los pacientes para erradicar la infección. Los resultados generales son los siguientes: de 66

pacientes ninguno demostró resistencia a amoxicilina y a las tetraciclinas, 34 pacientes (51.5%) tuvieron resistencia a metronidazol, 29 pacientes (43.9%) a la claritromicina, 15 pacientes (22.7%) al levofloxacino y 3 pacientes (4.5%) a la rifabutina. En aquellos que estaban recibiendo por primera vez terapia antibiótica los resultados tuvieron algunas variaciones: de 29 pacientes el 6.9% tuvo resistencia a claritromicina, 17.2% a metronidazol y 13.8% a levofloxacino. Los pacientes que ya habían recibido terapia una vez: de 13 pacientes el 69.2% demostró resistencia a metronidazol, el 53.8% a claritromicina y 23.1% a levofloxacino. Hubo 24 pacientes que ya se habían tratado con antibióticos 2 veces o más y la resistencia aumenta considerablemente, el 83.3% a claritromicina y metronidazol, el 33.3% a levofloxacino y el 12.5% a rifabutina¹⁰.

Un estudio realizado por Silveira Vianna et al. investigó la resistencia antimicrobiana, dando importancia a las distintas mutaciones de *Hp*; *cagA*, 23S rRNA, *gyrA*. De las 80 muestras que recabaron para el estudio 7 presentaron mutaciones en 23S rRNA, relacionada con la resistencia a claritromicina (8.7%). En 18 muestras se encontraron mutaciones en *gyrA* relacionada con la resistencia a levofloxacino (22.5%)¹¹.

Mascellino et al. publicaron un estudio realizado en pacientes con gastritis, estudiando la resistencia a los siguientes antibióticos: metronidazol, levofloxacino, tetraciclina, claritromicina y amoxicilina. Se tomaron en cuenta otros factores ambientales de cada persona como el consumo de alcohol, tabaco y uso de antiinflamatorios no esteroideos (AINE), entre otros. Posterior a corroborar que tuvieran la infección por *Hp* se les dio tratamiento, mostrando los siguientes resultados: de 30 pacientes la resistencia a claritromicina fue del 50%, al metronidazol del 68%, la amoxicilina fue el más efectivo, ya que solo presentó una resistencia del 4% y la tetraciclina de 6%; para el levofloxacino la resistencia fue del 25%¹².

Se evaluó la resistencia a antibióticos en América Latina por Camargo et al. y se obtuvieron los siguientes resultados: 12% de resistencia a claritromicina, 53% a metronidazol, 4% a amoxicilina, 6% a tetraciclina, 3% a furazolidona, 15% a fluoroquinolonas y 8% a terapia dual con claritromicina y metronidazol¹³.

Zhang realizó un estudio comparando la resistencia antimicrobiana en distintos lugares en el mundo, y encontró los siguientes datos: en China el metronidazol tiene una resistencia del 60-70%, la claritromicina del 20-38%, el levofloxacino del 30-38%, mientras que la amoxicilina, la furazolidona y la tetraciclina mantienen porcentajes muy bajos, entre el 1-5% de resistencia. Respecto a la claritromicina el porcentaje de resistencia en América es del 29.3%, en Europa del 11.1%, en Turquía del 47.5% y en América del Sur del 17.72%. La resistencia al metronidazol en China va desde el 75.6% hasta el 95.4% en algunas regiones, en Japón es muy bajo, del 3.3% al 12.9%. La resistencia aumentó cuando se evaluó la resistencia a una terapia con más de un antibiótico; en general la resistencia es del 34.5%, para la combinación de levofloxacino con metronidazol fue del 16.9% y para la claritromicina con metronidazol fue del 7%¹⁴ (fig. 2).

Un estudio realizado por Malfertheiner et al. reporta que la resistencia a claritromicina es del 30% en Italia y Japón, del 40% en Turquía, del 50% en China y del 15% en Taiwán

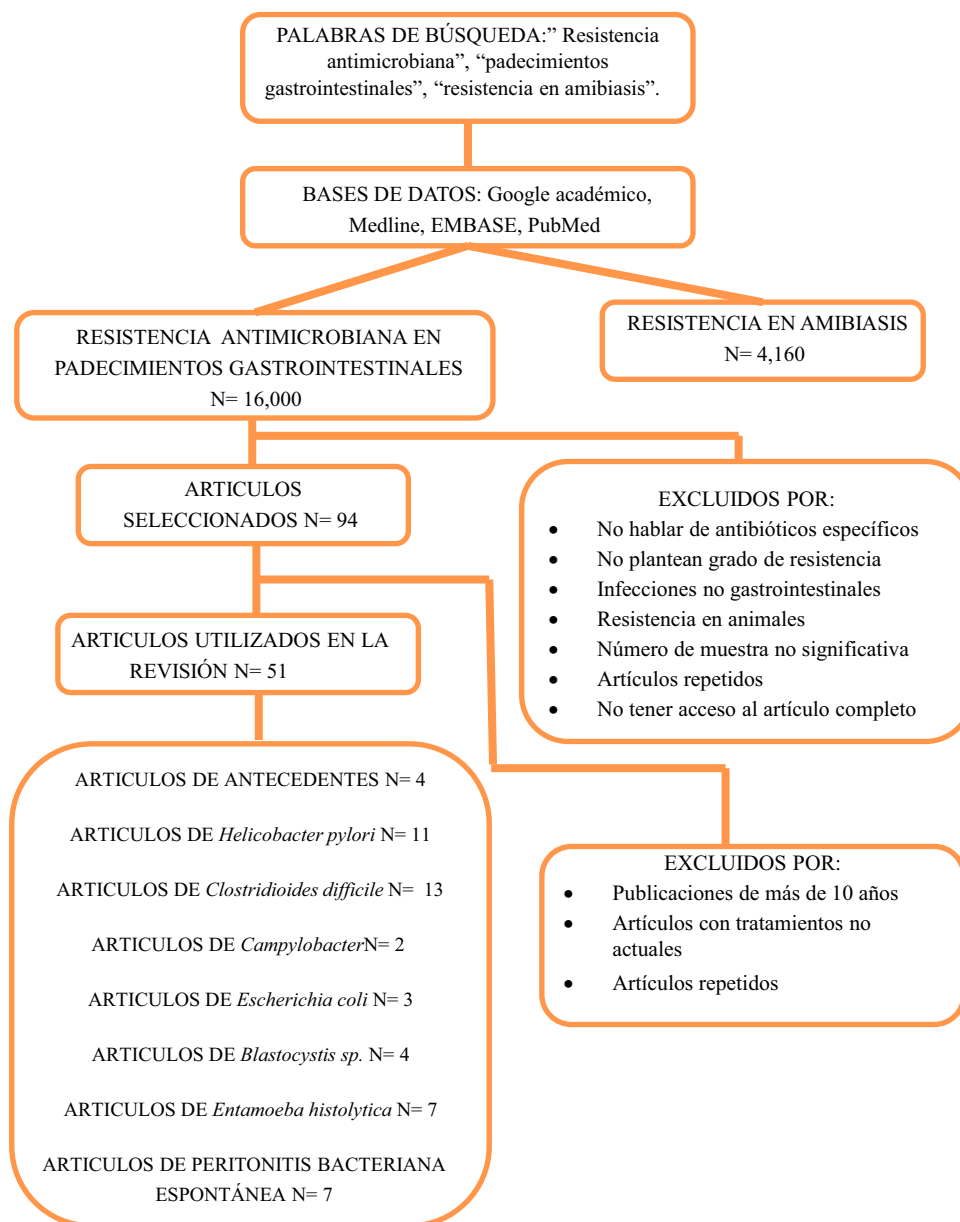


Figura 1 Flujograma del proceso de selección de artículos para esta revisión narrativa.

y Suecia; por lo tanto, proponen que cuando la resistencia a claritromicina sea > 15% no se administre la triple terapia convencional en dichas regiones. En su lugar recomiendan la terapia cuádruple con bismuto y sin bismuto por 14 días para aumentar su eficacia¹⁵ (fig. 2).

Se puede concluir, de acuerdo con los resultados obtenidos, que la resistencia al metronidazol (50-80%), claritromicina (20-40%) y levofloxacino (30-35%) es elevada en distintas partes del mundo, por lo que al querer erradicar la infección resulta ineficiente. En cambio, la amoxicilina (4%), la furazolidona (1-5%) y las tetraciclinas (1-5%) tienen un bajo porcentaje de resistencia, por lo tanto pueden seguirse utilizando para erradicar esta infección que afecta a gran parte de la población en el mundo (fig. 3).

Clostridioides difficile

Clostridioides difficile (*Cd*), anteriormente denominado *Clostridium difficile*, es un bacilo grampositivo que en los últimos años se ha convertido en uno de los principales patógenos que infectan el tracto gastrointestinal en el ambiente hospitalario. Es el agente causal del 15-25% de los casos de diarrea asociada a antibióticos, del 50-75% de colitis asociada a antibióticos y del 90-100% de colitis pseudomembranosa asociada a antibióticos. Los principales factores de riesgo para adquirir la infección incluyen la edad avanzada en conjunto con hospitalización prolongada¹⁶, el uso de bloqueadores H2, el uso previo de cefalosporinas y fluoroquinolonas, la estancia en la unidad de terapia



Figura 2 Resistencias a diversos antibióticos en *Helicobacter pylori* reportadas en el mundo. El mapa muestra los porcentajes de resistencia a antibióticos en distintos lugares del mundo.

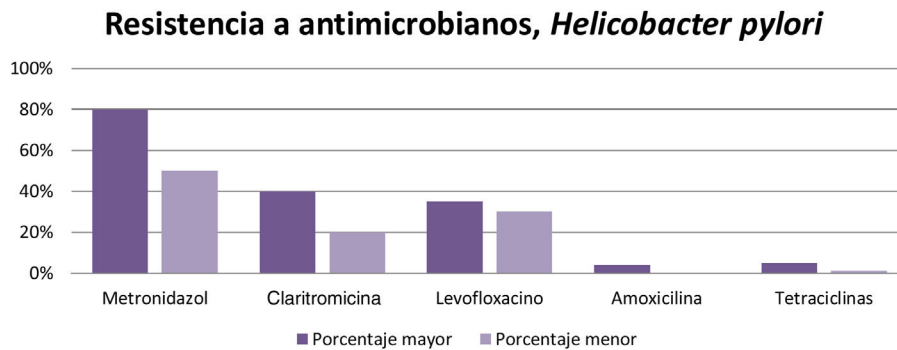


Figura 3 Grados de resistencia a antimicrobianos en *Helicobacter pylori*.

intensiva y el empleo de antibióticos antes del diagnóstico¹⁷. Se ha reportado como factor de riesgo la insuficiencia renal crónica, ya que son más susceptibles a infecciones y a complicaciones¹⁸. Morfin-Otero et al. investigaron la asociación de *Cd* en pacientes quirúrgicos en México. La mayoría de los casos con esta infección se obtuvo en los servicios de neurocirugía, cirugía cardíaca, ortopedia y cirugía general, el 53% de los casos fueron asociados con la cepa *Cd* NAP1/027, los factores en común de estos pacientes fueron leucocitosis (> 12,000 cél./mm), albúmina < 3 g/dl, la hospitalización mayor a 7 días en las últimas 12 semanas, el uso de inmunosupresores y antibióticos (meropenem y fluconazol)¹⁹.

Un estudio realizado por Rodríguez et al. reportó que al encontrar la cepa NAP/BI/027 de *Cd* hubo un aumento en el número de casos, los cuales fueron tratados con ceftriaxona (70.3%), con vancomicina oral y metronidazol intravenoso (44.4%) y solo con vancomicina oral (37%). El 77.7% de pacientes tuvo cura clínica, el 14.8% murió y el 7.4% desarrolló infección recurrente. Sin embargo no hubo incremento en las complicaciones asociadas con esta cepa, como se reporta en distintos artículos²⁰.

El tratamiento de esta infección se basa en retirar el antibiótico precipitante e implementar medidas para corregir el desbalance hidroelectrolítico. Posteriormente se debe administrar antibiótico para erradicar la infección; está

indicado el uso de metronidazol vía oral 500 mg cada 8 horas por 10 a 14 días en un cuadro leve; vancomicina vía oral 125 mg cada 6 horas por 10 a 14 días en un cuadro severo; la combinación de ambos antibióticos se prescribirá ante un cuadro severo y complicado²¹.

En el consenso sobre prevención, diagnóstico y tratamiento de la infección por *Cd* realizado por Abreu y Abreu et al. indican que una vez hecho el diagnóstico se debe retirar todo tratamiento antimicrobiano; el tratamiento médico se indicará solo ante la presencia de síntomas: en la infección leve-moderada se recomienda vancomicina 125 mg cada 6 horas (alternativo: metronidazol), en la infección grave se emplea vancomicina por 14 días y en la grave complicada se deberá emplear vancomicina oral asociada a metronidazol vía intravenosa. Ante la primera recurrencia si el paciente fue tratado con metronidazol se cambia por vancomicina, si recibió vancomicina como primer tratamiento se vuelve a tratar con vancomicina con dosis decrecientes y pulsos al final. El trasplante de microbiota fecal es una opción segura y efectiva en pacientes con 2 recurrencias o episodios graves con fallo en el tratamiento²². Es importante reconocer que un 28-30% de los pacientes tendrá una recurrencia, requiriendo nuevamente tratamiento antibiótico, una alternativa es administrar rifaximina 400 mg 3 veces al día por 20 días después de completar en retratamiento con vancomicina vía oral²³.

Tabla 1 Porcentajes de resistencia encontrados en *Clostridioides difficile*

Antibiótico	Resistencia
Clindamicina	8.3-100%
Cefalosporinas:	51%79%38%
2.ª generación	
3.ª generación	
Eritromicina	13-100%
Fluoroquinolonas	47%
Metronidazol	3.6-18.3%
Vancomicina	2.29%

Se estudió el efecto inhibitorio de la fidaxomicina en la biopelícula del *Cd* por Masakaze et al., y encontraron que su efecto es dosis dependiente, al contrario de la vancomicina, que no tiene este mecanismo de acción²⁴. Srisharan comparó los distintos antimicrobianos utilizados en esta infección, reporta que el teicoplanina y fidaxomicina son superiores que la vancomicina, metronidazol y ácido fusídico²⁵.

Un estudio realizado por Johnson et al. comparó la efectividad de los tratamientos con vancomicina y metronidazol en la infección por *Cd*; obtuvieron los siguientes resultados: el éxito de los pacientes tratados con metronidazol fue del 66.3%, mientras que los tratados con vancomicina tuvieron un 78.5% de éxito²⁶.

El trabajo de investigación realizado por Peng et al. hace énfasis en la formación de esporas que caracteriza al *Cd*; estas esporas sobreviven a algunos antibióticos, entre el año 2012 y 2015 se reveló que la resistencia a la clindamicina es de 8.3% a 100%, a las cefalosporinas de manera general es de 51%, a las cefalosporinas de segunda generación, como cefotetán y cefoxitina es del 79% y a las cefalosporinas de tercera generación como ceftriaxona y cefotaxima es del 38%; a la eritromicina del 13% al 100% y a las fluoroquinolonas del 47% (tabla 1). Respecto a la primera línea de tratamiento para esta infección metronidazol y vancomicina reportan distintos grados de resistencia en el mundo. En Europa se reporta una resistencia al metronidazol del 0.11%, en Irán del 5.3%, en China del 15.6%, en Israel del 18.3% y en Estados Unidos del 3.6%. En cuanto a la vancomicina la resistencia reportada es la siguiente: en Israel del 47% y en Europa del 2.29%. Por último reporta ciertos grados de resistencia a otras alternativas de tratamiento, para la rifampicina la resistencia fue del 57% en países como Italia, República Checa, Dinamarca y Hungría, en Norte América se reportó un grado menor, del 7.9%; para las tetraciclinas se reportó un porcentaje de resistencia del 2.4% al 41.67% y de cloranfenicol un 3.7%²⁷.

Un estudio realizado por Martínez et al. reporta 2 ribotipos muy resistentes a los antimicrobianos, el 027 y 001; se encontró una susceptibilidad reducida a vancomicina (40.3%) y a fidaxomicina (3.2%)²⁸.

A pesar de los grados de resistencia en los antibióticos de primera línea para tratar esta infección (metronidazol con un 3.6-18.3% y vancomicina con 2.29%) son los que mejores tasas de éxito demuestran en cuanto a erradicación de *Cd*, sin embargo no hay que perder de vista que la resistencia va en aumento en distintos lugares el mundo, por lo que la elección del tratamiento debe hacerse de acuerdo a la zona geográfica y su relación con la resistencia.

Campylobacter jejuni y *Campylobacter coli*

Estos microorganismos han adquirido gran importancia en la salud pública, ya que causan diarrea infecciosa en el ser humano. *Campylobacter jejuni* (*Cj*) es la que se ha aislado con mayor frecuencia en países en vías de desarrollo y en desarrollados. *Campylobacter coli* (*Cc*) se ha aislado en el 25% de los casos de diarrea infecciosa en Sudamérica. El tratamiento de elección para esta infección es la eritromicina y las fluoroquinolonas.

Un estudio realizado por Simaluiza et al. demostró el grado de resistencia a distintos antibióticos para *Cj* y *Cc*; en cuanto a gentamicina y amoxicilina con ácido clavulánico ambas cepas fueron susceptibles en todos los casos; un 7.7% de *Cj* fue resistente a ampicilina; se encontró una alta resistencia a ciprofloxacina, de 76.9% en *Cj* y 100% en *Cc*; por último al administrar eritromicina se encontró un grado menor de resistencia para *Cj* de 7.7% y para *Cc* de 33.2%²⁹.

Se ha estudiado que la resistencia a las fluoroquinolonas tiene relación con la ingesta de productos de origen animal, ya que son reservorios de este microorganismo y a la vez este medicamento tiene uso veterinario. Fernández et al. estudiaron los distintos grados de resistencia en América del Sur, los resultados son los siguientes: en Chile se reportó una resistencia a ciprofloxacina del 50% en *Cj*, en Argentina se reportó un 59.9% en *Cj* y un 49.1% en *Cc* a ciprofloxacina y norfloxacina, en Perú existe un 89.9% de resistencia a ciprofloxacina en *Cj*, en Brasil se reporta una resistencia del 25% a norfloxacina y un 18.2% a ciprofloxacina y en México se encontró un 58.2% de resistencia a ciprofloxacina en *Cj*³⁰.

La resistencia a las fluoroquinolonas (85-100%) es muy alta en países de Latinoamérica, como se reporta en ambos estudios mencionados anteriormente, por lo tanto será más eficaz el tratamiento con otros antibióticos como amoxicilina con ácido clavulánico y eritromicina (7.7-36%), ambos reportando susceptibilidad eficiente y bajos grados de resistencia respectivamente.

Escherichia coli

Escherichia coli (*Ec*) es el responsable de las diarreas agudas en países en vías de desarrollo, donde la falta de higiene y el poco acceso a la sanidad básica se hacen presentes. Afecta principalmente a niños y se estima que es la causa del 10% de las muertes en menores de 5 años.

Se han identificado distintos patotipos de *Ec*, los más comunes son la *E. coli* enterotoxigénica (*ETEC*), que provoca una diarrea acuosa, coloniza el epitelio del intestino delgado y produce enterotoxinas que interfieren con los procesos de absorción y secreción intestinal. Por otro lado, la *E. coli* enteropatógena (*EPEC*) provoca lesiones distintivas en el epitelio intestinal (adhesión y eliminación), destruyendo las microvellosidades y generando también una diarrea acuosa. El tratamiento para esta infección se basa en hidratación y uso de antibióticos, sin embargo esto último depende de distintos factores como el grado de severidad del cuadro, las condiciones inmunológicas del paciente y la transmisión de la infección. La resistencia a los antibióticos utilizados ha aumentado en los últimos años como en el resto de las infecciones.

Tabla 2 Resistencia a antibióticos en *Escherichia coli*

Antibiótico	Resistencia en ETEC	Resistencia en EPEC	Resistencia total
Ampicilina	49.1%	14.6%	34.7%
Amoxicilina con ácido clavulánico	28.1%		17.3%
TMP/SMX	26.3%	19.4%	23.5%
Ácido nalidíxico	14%		10.2%
Ciprofloxacino	12.3%		

ECEP: *Escherichia coli* enteropatogénica; ECET: *Escherichia coli* enterotoxigénica; TMP/SMX: trimetoprim con sulfametoxazol.

Un estudio realizado por Oliveira et al. indagó acerca de los grados de resistencia en distintos antibióticos utilizados para la infección por *Ec*. En las infecciones por *EPEC* ampicilina mostró una resistencia de 49.1%, amoxicilina con ácido clavulánico 28.1%, trimetoprim con sulfametoxazol 26.3%, ácido nalidíxico 14% y ciprofloxacino 12.3%. En las infecciones causadas por *EPEC* los porcentajes más altos de resistencia fueron observados con el uso de trimetoprim con sulfametoxazol con 19.4% y ampicilina con 14.6%. De manera general, considerando todas las muestras, la resistencia reportada fue la siguiente: ampicilina con 34.7%, trimetoprim con sulfametoxazol 23.5%, amoxicilina con ácido clavulánico 17.3% y ácido nalidíxico 10.2%. Todas las muestras fueron susceptibles a cefotaxima y ceftriaxona³¹ (tabla 2).

Otro estudio realizado por Uddin Rasheed et al. demostró resistencia a diferentes antibióticos: ampicilina y amoxicilina 13.3%, tetraciclinas 12.6%, trimetoprim con sulfametoxazol 11.3%, estreptomina 8%, ciprofloxacino y ofloxacino 6.6%, cefotaxima 5.3% y gentamicina en el 4.6%³².

Miranda et al. estudiaron la contaminación de *Ec* en alimentos y su resistencia a antibióticos. Los alimentos que reportaron mayores niveles de contaminación fueron los vegetales y la carne de ave. Las resistencias reportadas fueron para ampicilina 76.5%, doxiciclina 56.3%, sulfisoxazol y ciprofloxacino 77.3% y cloranfenicol 58%³³.

La ampicilina ya no es un antibiótico útil para erradicar la *Ec*, su resistencia va de 13.3-76.5%, se sugiere utilizar antibióticos con menor grado resistencia como ciprofloxacino (6.6-12.3%), amoxicilina (13.3-28.1%), cefotaxima (5.3%) o gentamicina (4.6%).

***Blastocystis* sp.**

El *Blastocystis* sp. (*Bs*) es un parásito protozoario de distribución mundial; más de un billón de personas albergan este organismo y existe una mayor prevalencia en países en vías de desarrollo que en países desarrollados. Produce una serie de síntomas gastrointestinales inespecíficos como diarrea, flatulencias, cólicos abdominales e incluso anemia por deficiencia de hierro y urticaria³⁴. El tratamiento de primera línea empleado en esta infección es el metronidazol con dosis de 250-800 mg, 3 veces al día por 10 días. En pacientes pediátricos la dosis se pondera por kg de peso 20-30 mg/kg/día³⁵.

Un estudio realizado por Rajamanikam et al. reporta ciertos grados de resistencia constante a diferentes dosis de metronidazol en cultivos de *Bs*³⁶.

Batista et al. demostraron la baja eficacia del metronidazol en la erradicación de *Bs*, el 79.5% de los tratados tuvo respuesta clínica y el 48.4% respuesta microbiológica. La respuesta al metronidazol es variable³⁷.

Entamoeba histolytica

Entamoeba histolytica (*Eh*) es un protozoo de distribución mundial, y afecta particularmente a países en vías de desarrollo, infecta aproximadamente a 500 millones de personas y anualmente causa 110,000 muertes por complicaciones; esto le confiere el tercer lugar en cuanto a las parasitosis que causan mortalidad³⁸. Del total de personas que adquieren la infección hasta un 90% pueden cursar asintomáticos. Algunos factores que favorecen su transmisión son la pobreza, la sobrepoblación, la falta de higiene y la malnutrición³⁹. Se han identificado 2 cepas: *E. histolytica* patogénica y *E. dispar* no patogénica. Esta última es responsable de infecciones asintomáticas y no requiere tratamiento antimicrobiano. En cambio, la *E. histolytica* patogénica sí requiere tratamiento antimicrobiano y puede causar colitis fulminantes con manifestaciones que pueden incluir síndrome disentérico, megacolon tóxico y peritonitis. De manera extraintestinal se relaciona con el absceso hepático o amebiasis hepática⁴⁰.

Dar tratamiento incluso a las infecciones asintomáticas puede llevar al aumento de la resistencia antimicrobiana. El tratamiento de primera elección es el metronidazol, también se puede utilizar el tinidazol, secnidazol y ornidazol.

Estudios recientes han demostrado diferencias en la sensibilidad de la *Eh* a distintos medicamentos, demostrando que existe un pequeño porcentaje de resistencia a ciertos antimicrobianos⁴¹.

Bansal et al. compararon distintos estudios acerca de la susceptibilidad *in vitro* a antimicrobianos usados contra la *Eh* obteniendo distintos resultados. Se reporta una concentración mínima inhibitoria en un rango de 12.5-15 µm de metronidazol, otro estudio reporta que el 50% de la concentración mínima inhibitoria al metronidazol es de 18.47 µm para los cultivos más susceptibles, hasta >30 µm como valor de corte para la resistencia. También se han reportado mayores concentraciones mínimas inhibitorias hacia cloroquina, tinidazol y emetina⁴².

Wassmann et al. realizaron cultivos *in vitro* de *Eh* evaluando su susceptibilidad al metronidazol; en el cultivo con 5-7% de oxígeno la concentración de 12 µm de metronidazol eliminó el 50% de las células a las 24 horas y a las 72 horas eliminó todas las células. En cambio, aquellos cultivos anaerobios demostraron tener menor susceptibilidad al

Principales resistencias a antimicrobianos descritas en el aparato digestivo.

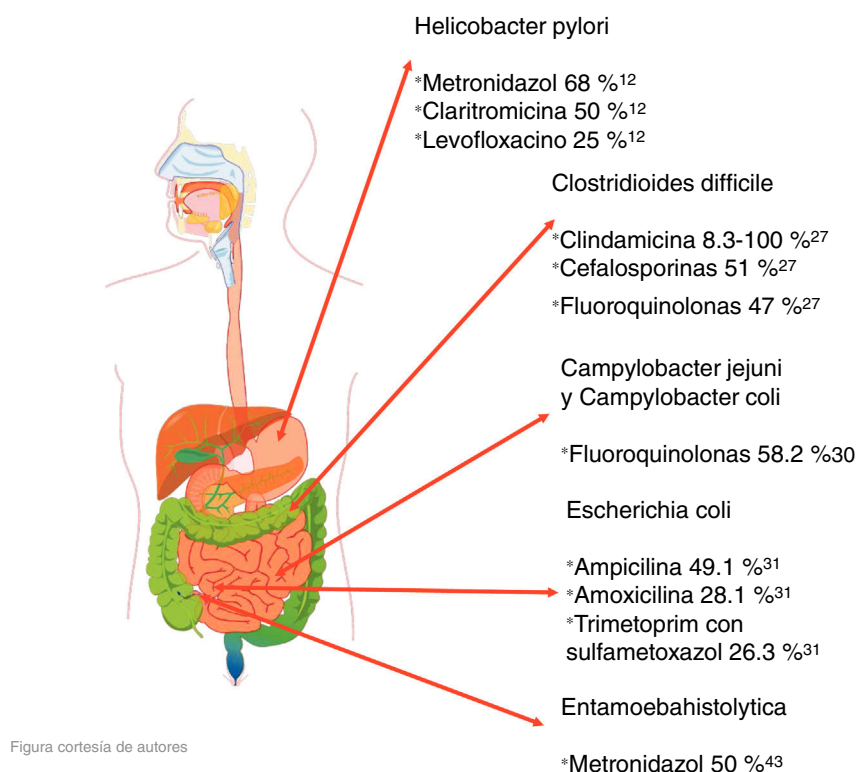


Figura 4 Principales resistencias a antimicrobianos descritas en el aparato digestivo. La figura muestra el porcentaje de resistencia reportada a cada antibiótico de cada microorganismo del aparato digestivo.

metronidazol, con la misma dosis solo el 28% de las células fueron eliminadas en las primeras 24 horas y a las 72 horas solo llegó al 50%⁴³.

Rosignol et al. estudiaron el efecto de la nitazoxanida en la infección por *Eh* y obtuvieron los siguientes resultados: hubo un 94% de respuesta clínica y repuesta microbiológica, solo un paciente (2%) mostró reinfección al día 14 de acuerdo a la muestra de materia fecal⁴⁴.

La resistencia al metronidazol en amebiasis intestinal aún reporta una baja resistencia, sin embargo, en ciertos lugares puede llegar a ser del 50%, por lo que es recomendable tener tratamientos alternativos como la nitazoxanida, que reporta buenos resultados y el tiempo de administración es menor (3 días) que el usado en el metronidazol (7 días).

Peritonitis bacteriana

La peritonitis bacteriana espontánea es la complicación infecciosa más frecuente en pacientes cirróticos, causando una mortalidad del 32%. Actualmente se han observado algunas variaciones en la microbiota intestinal de estos pacientes y ha aumentado la prevalencia de estas infecciones. El frecuente uso de quinolonas como profilaxis en la peritonitis bacteriana, más las modificaciones antes mencionadas, ha llevado al desarrollo de resistencia bacteriana.

El uso de cefalosporinas de tercera generación se ha implementado como tratamiento empírico para tratar la peritonitis bacteriana⁴⁵. Alves de Mattos et al. estudiaron la eficacia de distintos antimicrobianos para tratar la peritonitis bacteriana, haciendo énfasis en el origen de la infección, ya sea adquirida en la comunidad o nosocomial. En las infecciones de origen nosocomial las terapias clásicas recomendadas solo tienen eficacia en un 40% de los casos. La completa resolución de las infecciones ocasionadas por bacterias multirresistentes ocurre en un 72% de los casos y las infecciones ocasionadas por otro tipo de bacterias se resuelven en el 90% de los casos. Para las infecciones adquiridas en la comunidad sugieren el uso de betalactámicos como primera elección, en caso de no obtener respuesta favorable a las 48 horas se opta por el uso de carbapenémicos y piperacilina-tazobactam; en infecciones de origen nosocomial se recomienda su uso como primera elección⁴⁶.

Lutz et al. estudiaron la resistencia antimicrobiana en peritonitis bacteriana de origen nosocomial y obtuvieron los siguientes resultados: los gérmenes cultivados fueron *E. coli* (14% vs. 11%), *Klebsiella* species (14% vs. 8%), enterococci (14% vs. 5%) y streptococci (10% vs. 6%), el primer porcentaje corresponde a peritonitis asociada al cuidado sanitario y el segundo a la nosocomial. La resistencia a antibióticos varía de acuerdo a la etiología, el primer porcentaje corresponde a las asociadas al cuidado sanitario y el segundo a nosocomiales: quinolonas 50% vs. 18%, piperacilina-tazobactam

30% vs. 11% y cefalosporinas de tercera generación 30% vs. 33%. Los únicos microorganismos que no fueron sensibles a la terapia con carbapenémicos son el *Enterococcus faecium* y *Candida albicans* en peritonitis bacteriana de origen nosocomial⁴⁷.

Fiore et al. realizaron una revisión acerca del tratamiento para la peritonitis bacteriana de origen nosocomial causada por patógenos multirresistentes. Los resultados que se obtuvieron fueron que la etiología por bacterias grampositivas ha aumentado de 29.3% a 62.5%⁴⁸, solo el 60% de las bacterias gramnegativas fueron susceptibles a las cefalosporinas de tercera generación. Enterococci (24%) y staphylococci (19%) son las bacterias grampositivas que más comúnmente han sido cultivadas⁴⁹. La prevalencia de *Staphylococcus aureus* resistente a meticilina es de 85.7%, la resistencia del *Enterococcus* spp. a ampicilina va de 37.5% a 75%, la prevalencia de *Enterobacteriaceae* es desde 28% hasta 51.2% y de *E. coli* de 66.7%, ambas asociadas a betalactamasa de espectro extendido⁵⁰.

Es muy importante determinar la etiología de las peritonitis bacterianas, ya que de esto depende su tratamiento y la eficacia del mismo, la resistencia a distintos antibióticos como cefalosporinas de tercera generación (40%), quinolonas (50%) y meticilina (85%) es mayor en infecciones de origen nosocomial que en las adquiridas en la comunidad. Se recomienda establecer una terapia antibiótica empírica con altas dosis de daptomicina 8-12 mg/kg/24 horas más meropenem 1 g cada 8 horas más un betalactámico activo contra *Staphylococcus aureus* resistente a meticilina⁵¹.

Conclusiones

De acuerdo con esta revisión narrativa se concluye que los microorganismos que demostraron mayor porcentaje de resistencia son *Helicobacter pylori* con grados de resistencia a metronidazol de 50-80%, a claritromicina de 20-40% y levofloxacino de 30-35%; *Clostridioides difficile* a clindamicina de 8.3-100% y a cefalosporinas de 51%; *Campylobacter jejuni* y *coli* a fluoroquinolonas de 85%; *Escherichia coli* a ampicilina de 76.5%; *Entamoeba histolytica* a metronidazol de 50% y peritonitis bacteriana a cefalosporinas de tercera generación de 40% y meticilina de 85%.

La resistencia a los antimicrobianos en los últimos años ha aumentado exponencialmente, y cada vez son menos los antibióticos que tienen eficacia frente a infecciones del tracto digestivo (fig. 4). Se requiere un análisis continuo de los pacientes infectados, evitando así el fracaso al tratamiento, disminuyendo la exposición innecesaria a antibióticos, y por ende la resistencia a los mismos.

Para preservar el uso y funcionamiento adecuado de los antibióticos en el futuro es necesario crear nuevos medicamentos que sean útiles contra los microorganismos ya resistentes, y lograr que la resistencia antimicrobiana disminuya la velocidad con la que se está presentando. Es indispensable que de forma continua se realicen actualizaciones en las guías de tratamiento, haciendo énfasis en la correcta prescripción de antibióticos y puntualizando los criterios específicos para hacerlo.

El uso correcto de los antibióticos siempre permitirá tratar de manera adecuada las infecciones gastrointestinales, reduciendo el impacto en la microbiota, con el mínimo de

efectos adversos y disminuyendo así la resistencia antimicrobiana.

Financiación

La presente investigación no ha recibido ayudas específicas provenientes de agencias del sector público, sector comercial o entidades sin ánimo de lucro.

Conflicto de intereses

Los autores declaran no tener ningún conflicto de intereses.

Referencias

1. Carl N, Otto C. Antibiotic resistance-problems progress, and prospects. *N Engl J Med.* 2014;371:1761–3, <http://dx.doi.org/10.1056/NEJMp1408040>.
2. Thomas F, O'Brien T. What has kept the antibiotic miracle alive? *N Engl J Med.* 2011;365:953–5, <http://dx.doi.org/10.1056/NEJMe1108464>.
3. Yagui M. Antimicrobial resistance: A new approach and opportunity. *Rev Peru Med Exp Salud Publica.* 2018;35:7–8, <http://dx.doi.org/10.17843/rpmesp.2018.351.3594>.
4. Remes Troche JM. Reflexiones sobre la resistencia antibiótica y qué hacer al respecto. *Rev Gastroenterol Méx.* 2016;81:1–2, <http://dx.doi.org/10.1016/j.rgm.2016.01.001>.
5. Il Ju C, Myeong CH, Young-Il K, et al. *Helicobacter pylori* therapy for the prevention of metachronous gastric cancer. *N Engl J Med.* 2018;378:1085–95, <https://doi.org/10.1056/nejmoa1708423> erl K.
6. Bosques-Padilla FJ, Remes-Troche JM, González-Huezo MS, et al. IV consenso mexicano sobre *Helicobacter pylori*. *Rev Gastroenterol Méx.* 2018;83:325–41, <https://doi.org/10.1016/j.rgm.2018.05.003>.
7. Cano-Contreras AD, Rascón O, Amieva-Balmori M, et al. El abordaje, las actitudes y el conocimiento acerca de *Helicobacter pylori* en médicos generales es deficiente ¡Hay mucho que mejorar! *Rev Gastroenterol Méx.* 2018;83:16–24, <https://doi.org/10.1016/j.rgm.2017.02.004>.
8. González-Huezo MS, Rojas-Sánchez A, Rosales-Solís AA, et al. Frecuencia de erradicación del *Helicobacter pylori* con triple esquema convencional en pacientes adultos del Centro Médico Issemym. *Rev Gastroenterol Méx.* 2012;77:114–8, <https://doi.org/10.1016/j.rgm.2012.05.001>.
9. Ladrón de Guevara L, Bornstein-Quevedo L, González-Huezo S, et al. Erradicación de *Helicobacter pylori* en México con un esquema basado en levofloxacina versus la triple terapia estándar: resultados de un estudio clínico de fase iiib, abierto, aleatorizado, de no inferioridad. *Rev Gastroenterol Méx.* 2019;84:274–83, <https://doi.org/10.1016/j.rgm.2018.04.005>.
10. Selgrad M, Tammer I. Langn different antibiotic susceptibility between antrum and corpus of the stomach, a possible reason for treatment failure of *Helicobacter pylori* infection. *World J Gastroenterol.* 2014;20:16245–51, <https://doi.org/10.3748/wjg.v20.i43.16245>.
11. Vianna JS, Bastos Ramis I, Fernandes Ramos D, et al. The interplay between mutations in *cagA*, 23S rRNA, *gyrA* and drug resistance in *Helicobacter pylori*. *Rev Inst Med Trop Sao Paulo.* 2018;60:e25, <http://dx.doi.org/10.1590/s1678-9946201860025>.
12. Mascellino MT, Oliva A, de Angelis M, et al. *Helicobacter pylori* infection: Antibiotic resistance and eradication rate in patients

- with gastritis showing previous treatment failures. *New Microbiol.* 2018;41:306–9. PMID: 30252924.
13. Carmargo MC, García A, Riquelme A, et al. The problem of *Helicobacter pylori* resistance to antibiotics: A systematic review in Latin America. *Am J Gastroenterol.* 2014;109:485–95, <http://dx.doi.org/10.1038/ajg.2014.24>.
 14. Zhang M. High antibiotic resistance rate: A difficult issue for *Helicobacter pylori* eradication treatment. *World J Gastroenterol.* 2015;21:13432–7, <https://doi.org/10.3748/wjg.v21.i48.13432>.
 15. Malfertheiner P, Megraud F, O'Morain CA, et al. Management of *Helicobacter pylori* infection—the Maastricht V/Florence Consensus Report. *Gut.* 2017;66:6–30, <http://dx.doi.org/10.1136/gutjnl-2016-312288>.
 16. Álvarez Hernández DA, González-Chávez AM, González-Hermosillo-Cornejo D, et al. Perspectivas históricas y vigentes sobre la infección por *Clostridium difficile*. *Rev Gastroenterol Méx.* 2018;83:41–50, <https://doi.org/10.1016/j.rgmx.2017.03.004>.
 17. Camacho-Ortiz A, Galindo-Fraga A, Rangel-Cordero A, et al. Factors associated with *Clostridium difficile* disease in a tertiary-care medical institution in Mexico: A case-control study. *Rev Invest Clin.* 2009;61:371–7. PMID: 20184096.
 18. Morfin-Otero R, Garza-González E, García García G, et al. *Clostridium difficile* infection in patients with chronic kidney disease in Mexico. *Clin Nephrol.* 2018;90:350–6, <http://dx.doi.org/10.5414/CN109387>.
 19. Morfin-Otero R, Petersen-Morfin S, Aguirre-Díaz SA, et al. Diarrea asociada a *Clostridioides difficile* en pacientes de servicios quirúrgicos en México. *Rev Gastroenterol Méx.* 2020;85:227–34, <https://doi.org/10.1016/j.rgmx.2019.05.003>.
 20. Rodríguez JC, Martínez M, Salazar G, et al. The third *Clostridium difficile* NAP/BI/027 strain outbreak in Mexico. *Int J Infect Dis.* 2016;53:163, <http://dx.doi.org/10.1016/j.ijid.2016.11.346>.
 21. Cohen SH, Gerding DN, Johnson S, et al. Clinical practice guidelines for *Clostridium difficile* infections in adults: 2010 update by the society for healthcare epidemiology of America (SHEA) and the infectious diseases society of America (IDSA). *Infect Control Hosp Epidemiol.* 2010;31:431–55, <http://dx.doi.org/10.1086/651706>. PMID: 20307191.
 22. Abreu AT, Velarde-Ruiz Velasco JA, Zavala-Solares MR, et al. Consenso sobre prevención, diagnóstico y tratamiento de la infección por *Clostridium difficile*. *Rev Gastroenterol Méx.* 2019;84:204–19, <https://doi.org/10.1016/j.rgmx.2018.12.001>.
 23. Orenstein R, Patron RL. *Clostridioides difficile* therapeutics: Guidelines and beyond. *Ther Adv Infectious Dis.* 2019;6:1–10, <https://doi.org/10.1177/2F2049936119868548>.
 24. Hamada M, Yamaguchi T, Ishii Y, et al. Inhibitory effect of fidaxomicin on biofilm formation in *Clostridioides difficile*. *J Infect Chemother.* 2020;26:685–92, <http://dx.doi.org/10.1016/j.jiac.2020.02.014>.
 25. Sridharan K. Antimicrobials for treating *Clostridium difficile* infections. *J Infect Public Health.* 2020;13:363, <https://doi.org/10.1016/j.jiph.2020.01.154>.
 26. Johnson S, Louie TJ, Gerding DN, et al. Vancomycin, metronidazole, or tolevamer for *Clostridium difficile* infection: Results from two multinational, randomized, controlled trials. *Clin Infect Dis.* 2014;59:345–54, <http://dx.doi.org/10.1093/cid/ciu313>.
 27. Peng Z, Jin D, Bum Kim H, et al. Update on antimicrobial resistance in *Clostridium difficile*: Resistance mechanisms and antimicrobial susceptibility testing. *J Clin Microbiol.* 2017;55:1998–2008, <http://dx.doi.org/10.1128/JCM.02250-16>.
 28. Martínez-Meléndez A, Tijerina-Rodríguez L, Morfin-Otero R, et al. Circulation of highly drug-resistant *Clostridium difficile* ribotypes 027 and 001 in two tertiary-care hospitals in Mexico. *Microb Drug Resist.* 2018;24:386–92, <http://dx.doi.org/10.1089/mdr.2017.0323>.
 29. Simaluiza R, Toledo Z, Fernández H. Prevalencia y caracterización del perfil de susceptibilidad antimicrobiana de *Campylobacter jejuni* y *Campylobacter coli* en niños con diarrea de la ciudad de Loja, Ecuador. *Rev Chil Infectol.* 2018;35:213–5, <http://dx.doi.org/10.4067/s0716-10182018000200213>.
 30. Fernández H, Pérez-Pérez G. *Campylobacter*: Fluoroquinolone resistance in Latin-American countries. *Arch Med Vet.* 2016;48:255–9, <http://dx.doi.org/10.4067/S0301-732X2016000300002>.
 31. Oliveira PL, Paula CS, Rocha LD, et al. Antimicrobial susceptibility profile of enterotoxigenic and enteropathogenic *Escherichia coli* isolates obtained from fecal specimens of children with acute diarrhea. *J Bras Patol Med Lab.* 2017;53:115–8, <https://doi.org/10.5935/1676-2444.20170019>.
 32. Rasheed MU, Thajuddin N, Ahamed P, et al. Antimicrobial drug resistance in strains of *Escherichia coli* isolated from food sources. *Rev Inst Med Trop Sao Paulo.* 2014;56:341–6, <http://dx.doi.org/10.1590/s0036-46652014000400012>.
 33. Miranda JM, Mondragon A, Rodríguez JA, et al. Presence and antimicrobial resistance of *Escherichia coli* isolated from foodstuffs in Hidalgo State (Mexico). *CyTA-Journal of Food.* 2010;8:15–21, <https://doi.org/10.1080/19476330903119234>.
 34. Scanlan PD. Blastocystis: Past pitfalls and future perspectives. *Trends Parasitol.* 2012;28:327–34, <http://dx.doi.org/10.1016/j.pt.2012.05.001>.
 35. Kurt Ö, Doğruman-Al F, Tanyüksel M. Eradication of blastocystis in humans: Really necessary for all? *Parasitol Int.* 2016;65:797–801, <https://doi.org/10.1016/j.parint.2016.01.010>.
 36. Rajamanikam A, Hooi HS, Kudva M, et al. Resistance toward metronidazole in *Blastocystis* sp.: A pathogenic consequence. *PLoS One.* 2019;14:e0212542, <http://dx.doi.org/10.1371/journal.pone.0212542>.
 37. Batista L, Pérez Jove J, Rosinach M, et al. Low efficacy of metronidazole in the eradication of *Blastocystis hominis* in symptomatic patients: Case series and systematic literature review. *Gastroenterol Hepatol.* 2017;40:381–7, <http://dx.doi.org/10.1016/j.gastre.2016.11.012>.
 38. Pinilla AE, López MC, Viasus DF. Historia del protozoo *Entamoeba histolytica*. *Rev Méd Chile.* 2008;136:118–24, <http://dx.doi.org/10.4067/S0034-98872008000100015>.
 39. Walsh JA. Prevalence in *Entamoeba histolytica* infection. *John Wiley & Sons Ltd;* 1988. p. 93–105.
 40. Pillai DR, Keystone JS, Sheppard DC, et al. *Entamoeba histolytica* and *Entamoeba dispar*: Epidemiology and comparison of diagnostic methods in a setting of nonendemicity. *Clin Infect Dis.* 1999;29:1315–8, <http://dx.doi.org/10.1086/313433>.
 41. Burchard GD, Mirelman D. *Entamoeba histolytica*: Virulence potential and sensitivity to metronidazole and emetine of four isolate possessing nonpathogenic zymodemes. *Exp Parasitol.* 1988;66:231–42, [http://dx.doi.org/10.1016/0014-4894\(88\)90095-1](http://dx.doi.org/10.1016/0014-4894(88)90095-1).
 42. Bansal D, Malla N, Mahajan RC. Drug resistance in amoebiasis. *Indian J Med Res.* 2006;123:115–8. PMID: 16575108.
 43. Wassmann C, Hellberg A, Tannich E, et al. Metronidazole resistance in the protozoan parasite *Entamoeba histolytica* is associated with increased expression of iron-containing superoxide dismutase and peroxiredoxin and decreased expression of ferredoxin 1 and flavin reductase. *J Biol Chem.* 1999;274:26051–6, <http://dx.doi.org/10.1074/jbc.274.37.26051>.
 44. Rossignol J-F, Kabil SM, El-Gohary Y, Younis A. Nitazoxanide in the treatment of amoebiasis. *Trans R Soc Trop Med Hyg.* 2007;101:1025–31, <http://dx.doi.org/10.1016/j.trstmh.2007.04.001>. Epub 2007 Jul 20.

45. European Association for the Study of the Liver. EASL Clinical Practice Guidelines on the management of ascites, spontaneous bacterial peritonitis, and hepatorenal syndrome in cirrhosis. *J Hepatol.* 2010;53:397-417. DOI: 10.1016/j.jhep.2010.05.004.
46. Alves de Mattos A, Costabeber AM, Lionco LC, et al. Multi-resistant bacteria in spontaneous bacterial peritonitis: A new step in management? *World J Gastroenterol.* 2014;20:14079–86, <https://doi.org/10.3748%2Fwjg.v20.i39.14079>.
47. Lutz P, Nischalke HD, Krämer B, et al. Antibiotic resistance in healthcare-related and nosocomial spontaneous bacterial peritonitis. *Eur J Clin Invest.* 2017;47:44–52, <http://dx.doi.org/10.1111/eci.12701>.
48. Fiore M, Maraolo AE, Gentile I, et al. Nosocomial spontaneous bacterial peritonitis antibiotic treatment in the era of multi-drug resistance pathogens: A systematic review. *World J Gastroenterol.* 2017;23:4654–60, <http://dx.doi.org/10.3748/wjg.v23.i25.4654>.
49. Piano S, Fasolato S, Salinas F, et al. The empirical antibiotic treatment of nosocomial spontaneous bacterial peritonitis: Results of a randomized, controlled clinical trial. *Hepatology.* 2016;63:1299–309, <http://dx.doi.org/10.1002/hep.27941>.
50. Li YT, Yu CB, Huang JR, et al. Pathogen profile and drug resistance analysis of spontaneous peritonitis in cirrhotic patients. *World J Gastroenterol.* 2015;21:10409–17, <http://dx.doi.org/10.3748/wjg.v21.i36.10409>.
51. Fiore M, Andreana L. The possible role of anti-methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* antimicrobial agents in spontaneous bacterial peritonitis. *Infect Dis Rep.* 2015;7:6286, <http://dx.doi.org/10.4081/idr.2015.6286>.