

Кандурова Е.И., Кондаурова С.Л., Панасюк Ю.В., Алейникова О.В.
Белорусский научно-практический центр детской онкологии, гематологии
и иммунологии, Минск, Беларусь

Panasiuk V., Panasiuk Y., Kandaurova S., Aleinikova O.
Belarusian center for pediatric oncology, hematology and immunology, Minsk, Belarus

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ ВНУТРИБОЛЬНИЧНЫХ ШТАММОВ МИКРООРГАНИЗМОВ К АНТИМИКРОБНЫМ ПРЕПАРАТАМ В ДЕТСКОМ ОНКОЛОГИЧЕСКОМ СТАЦИОНАРЕ И МИКРОБИОЛОГИЧЕСКИЙ МОНИТОРИНГ В СИСТЕМЕ ИНФЕКЦИОННОГО КОНТРОЛЯ

Susceptibility of nosocomial pathogens to antimicrobials isolated from pediatric oncohaematological patients and microbiological monitoring as a part of infection control system

Резюме

В статье приведены результаты анализа чувствительности к антибиотикам лекарственным препаратам основных клинически значимых микроорганизмов, выделенных у пациентов детского онкогематологического стационара. Рассмотрены спектр и устойчивость к антибиотикам препаратам наиболее «проблемных» возбудителей внутрибольничных инфекционныхсложнений у пациентов, тенденции динамики с течением времени. Постоянный микробиологический мониторинг является одним из ключевых элементов системы инфекционного контроля, позволяет своевременно разрабатывать алгоритмы эффективной и адекватной эмпирической антибиотикотерапии, динамично адаптировать их под изменяющуюся эпидемиологию инфекций, связанных с оказанием медицинской помощи.

Ключевые слова: дети, инфекционный контроль, микробиологический мониторинг, инфекционная онкогематология, антибиотикотерапия, резистентность, селекция, изоляты.

Abstract

The article covers the data on the susceptibility to antimicrobials of the common clinically significant microorganisms isolated from pediatric oncohaematological patients. The spectrum and resistance to antimicrobial drugs of the nosocomial pathogens and trends of dynamics over time are considered. On-line microbiological monitoring is one of the key elements of the infection control system. It provides the opportunity to develop the empirical antimicrobial therapy regimes, and dynamically tailor them according to the epidemiology changes of healthcare-associated infections.

Keywords: children, infection control, microbiological monitoring, infections, oncohematology, antimicrobial therapy, resistance, selection, isolates.

■ ВВЕДЕНИЕ

Успехи в лечении детей со злокачественными новообразованиями достигнуты благодаря применению высокоэффективных комплексных схем химиотерапии, лучевой терапии, проведению трансплантации костного мозга и периферических стволовых клеток. Однако следующим этапом специальной терапии основного заболевания является тяжелая муносупрессия, которая в сочетании с необходимостью длительного пребывания в стационаре многократно повышает риск возникновения и развития у пациентов различных инфекционных осложнений, большинство из которых связаны с оказанием медицинской помощи.

Спектр и устойчивость к антимикробным препаратам возбудителей внутрибольничных инфекционных осложнений у пациентов с онкогематологической патологией постоянно меняются за счет смены госпитальных штаммов на фоне проводимой цитостатической и антибактериальной терапии. Одной из причин развития антибиотикорезистентности является необоснованное назначение и использование антибиотиковых препаратов [2]. А когда хотя бы один пациент становится носителем резистентного штамма, появляется возможность передачи его другим пациентам.

Ввиду актуальности проблемы внутрибольничных инфекций обходима разработка четких алгоритмов выявления возбудителей спиральных инфекций (микробиологический мониторинг) у пациентов группы высокого риска развития инфекционных осложнений, а также наиболее рациональной и адекватной антимикробной терапии и их своевременная коррекция в случае неэффективности используемых антибактериальных препаратов из-за меняющейся лекарственной устойчивости возбудителей. Решения этих задач в ГУ «РНПЦ детской гематологии, гематологии и иммунологии» в рамках системы инфекционного контроля позволит снизить количество внутрибольничных инфекционных осложнений и ассоциированных с ними летальных исходов.

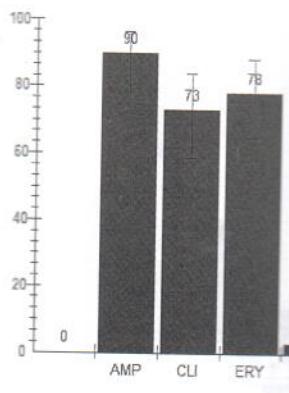
■ МАТЕРИАЛЫ И МЕТОДЫ

Выделение микроорганизмов осуществлялось стандартными биологическими методами. Идентификация микроорганизмов производилась с помощью автоматического анализатора Vitek 2 и микробиологического идентификатора Vitek MS на основе технологии MALDI-TOF (matrix-assisted laser desorption/ionization time-of-flight) (матрикс-ассистированная лазерная десорбция/ионизация с регистрацией полета) (Biomerieux, Франция), а также автоматического анализатора Phoenix (Becton Dickinson, США) с использованием коммерческих наборов реагентов. Чувствительность к антимикробным средствам определялась с помощью автоматических анализаторов Vitek 2 (Biomerieux, Франция).

Phoenix (Becton Dickinson, США) наборов реагентов. Эпидемиология микроорганизмов к антимикробным препаратам, бесплатного программного обеспечения программы Всемирной организации здравоохранения антибиотикорезистентности), 2016 года одновременно с выделением пациентов группы высокого риска по инфекционному риску и четыре месяца 2017 года с исследованием наиболее резистентный к каждому из трех антибиотиков.

■ РЕЗУЛЬТАТЫ И ОБСУЖДЕНИЕ

Клинически значимыми микроорганизмами, вызывающими инфекционные осложнения у пациентов с онкогематологией и иммунологией, являются представители групп «проблемных» микроорганизмов (где ESKAPE – это аббревиатуре Enterococcus faecium, Staphylococcus aureus, Klebsiella pneumoniae, Acinetobacter baumannii, Pseudomonas aeruginosa). У пациентов Центра тяжелых онкогематологических исходам, вызывают лишь эти же организмы, вызванные другими бактериями, являются летальными исходами. Проведен анализ чувствительности к антибиотикам к тем или иным антибиотикам (рис. 1–14).



Чувствительность Enterococcus faecium к антибиотикам

AMP-ампициллин, CLI-клиндамицин, ERY-эритромицин

[Финансы] и Phoenix (Becton Dickinson, США) с использованием коммерческих наборов реагентов. Эпидемиологический анализ чувствительности микроорганизмов к антимикробным средствам производился с помощью бесплатного программного обеспечения WHONET 5.6 (комплексная программа Всемирной организации здравоохранения для мониторинга антибиотикорезистентности), сбор информации проводился с июля 2016 года одновременно с внедрением программы скрининга пациентов группы высокого риска по развитию инфекционных осложнений. Анализ проводился в сравнении данных за второе полугодие 2016 года и четыре месяца 2017 года с использованием типа анализа «пациенту, наиболее резистентный к каждому антибиотику».

■ РЕЗУЛЬТАТЫ И ОБСУЖДЕНИЕ

Наиболее клинически значимыми микроорганизмами, вызывающими инфекционные осложнения у пациентов ГУ «РНПЦ детской онкологии, гематологии и иммунологии», являются представители условно-патогенной группы «проблемных» микроорганизмов, так называемых ESKAPE-патогенов (где ESKAPE – это аббревиатура названий следующих видов: Enterococcus faecium, Staphylococcus aureus, Klebsiella pneumoniae, Acinetobacter baumannii, Pseudomonas aeruginosa, Enterobacteriaceae). У пациентов Центра тяжелые инфекции, приводящие к летальным исходам, вызывают лишь 4 вида из данной группы: S. faecium, K. pneumoniae, A. baumannii, P. aeruginosa (последняя – все же не патоген). Инфекции, вызванные другими бактериями, практически никогда не сопровождаются летальными исходами.

Был проведен анализ чувствительности «проблемных» микроорганизмов к антимикробным средствам. Данные представлены в виде процента резистентных к тем или иным антимикробным средствам изолятов (рис. 1–14).

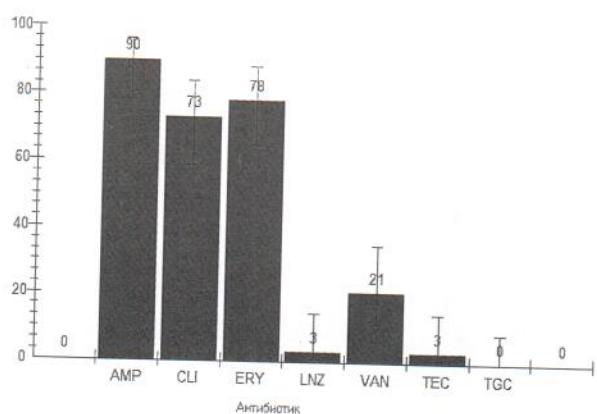


Рис. 1. Резистентность *Enterococcus faecium* к антимикробным средствам за 07–12.2016 г.

Примечание: n=55; AMP-ампициллин, CLI-клиндамицин, ERY-эрбитромицин, LNZ-, VAN-ванкомицин, TEC-тейкопланин, TGC-

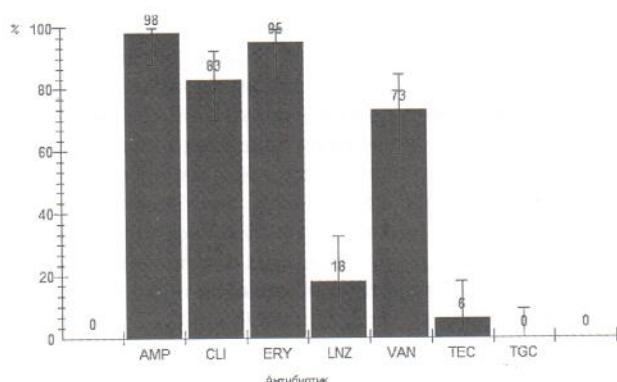


Рис. 2. Резистентность *Enterococcus faecium* к антимикробным средствам за 01–04.2017 г.

Примечание: n=52.

Следует отметить существенный рост резистентности *E. faecium* к ванкомицину (с 21% до 73%), что фактически исключает ванкомицин из эмпирической терапии энтерококковых инфекций, а также уменьшение доли устойчивых к линезолиду штаммов (с 3% до 18%). По-видимому, является закономерным результатом более широкого применения линезолида при данных инфекциях. Сохраняется высокая активность тейкопланина, доля резистентных к нему изолятов не велика – 3% в 2016 г. и 6% в 2017 г. Кроме того, не зарегистрировано одного устойчивого к тигециклину изолятов, что сохраняет возможность применения данного средства в качестве препарата резерва.

В отношении золотистого стафилококка эпидемиологическая ситуация не изменилась. Стабильная чувствительность к цефалоспоринам и широкоспектральным пенициллинам остается благоприятной, доля MRSA (methicillin-

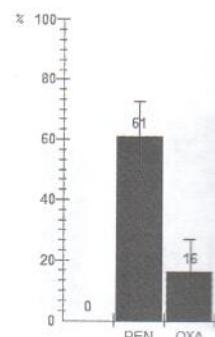


Рис. 4. Резистентность *Staphylococcus aureus* к антибиотикам

Примечание: n=79.

resistant *Staphylococcus aureus*) (метициллин-резистентный золотистый стафилококк) невысока (12% в 2016 г.). Установлено, что нулевой уровень резистентности к цефалоспоринам (изолятов) отмечается к коагулазоположительным стафилококкам, гликопептидам, линезолиду. Изолятами *S. aureus*, легко поддаются тигециклину.

Среди изолятов *K. pneumoniae* отмечена высокая чувствительность к цефалоспоринам и широкоспектральным пенициллинам, что обуславливает присущую им приобретенную резистентность к цефалоспоринам.

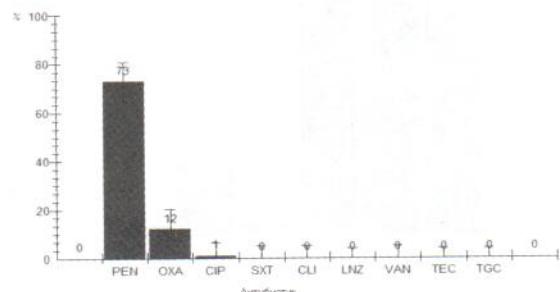


Рис. 3. Резистентность *Staphylococcus aureus* к антимикробным средствам за 07–12.2016 г.

Примечание: n=126; PEN-пенициллин, OXA-оксациллин, CIP-ципрофлоксацин, SXT-триметоприм-сульфометоксазон, CLI-клиндамycin, LNZ-линезолид, VAN-ванкомицин, TEC-тейкопландин, TGC-теглевициклин.

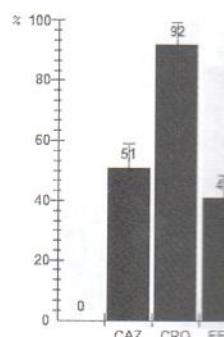
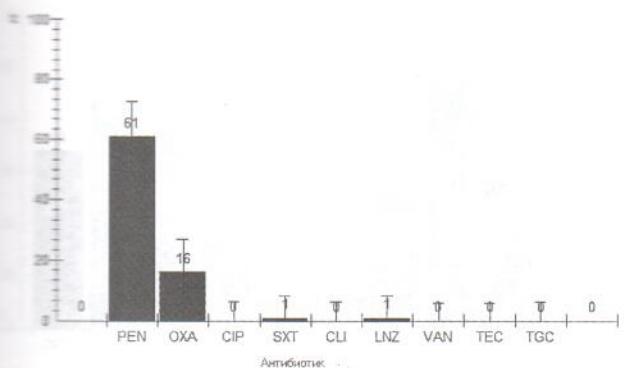


Рис. 5. Резистентность *Klebsiella pneumoniae* к антибиотикам

Примечание: n=188; CAZ-цефазидим, CRO-цефторукофлоксацин, COL-колистин.

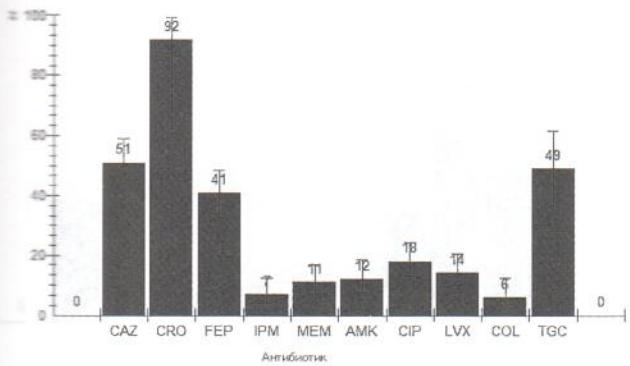
Среди изолятов *K. pneumoniae* отмечена высокая чувствительность к цефалоспоринам и широкоспектральным пенициллинам, что обуславливает присущую им приобретенную резистентность к цефалоспоринам.



за 01–04.2017 г.

резистентности *E. faecalis* (*Staphylococcus aureus*) (метициллин-резистентный золотистый стафилококк) исключает ванкомицин, но его чувствительность низка (12% в 2016 г. и 16% в 2017 г.). Кроме того, фактический уровень резистентности (в т.ч. среди метициллин-устойчивых штаммов) отмечается к ко-тримоксазолу, ципрофлоксацину, имипенему, стикопептидам, линезолиду и тигециклину. Инфекции, вызванные *S. aureus*, легко поддаются терапии и не сопровождаются осложнениями. Сохраняется высокий уровень чувствительности к нему изолятов *K. pneumoniae*. К. pneumoniae не зарегистрировано в 2017 г., что сохраняет возможностью использования этого препарата резерва.

В эпидемиологическом аспекте, доля MRSA (метициллин-



за 07–12.2016 г.

CAZ-цефазидим, CRO-цефтриаксон, FEP-цефепим, IPM-имипенем, MEM-меропенем, AMK-амикацин, LVX-левофлоксацин, COL-колистин.

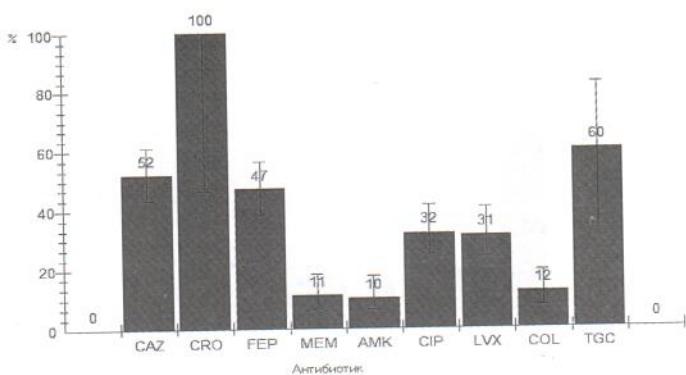


Рис. 6. Резистентность *Klebsiella pneumoniae* к антимикробным средствам за 01–04.2017 г.

Примечание: n=134.

(около 50% к цефтазидиму и 100% к цефтриаксону), а также четвертого поколения (41% резистентных к цефепиму изолятов в 2016 г. и 47% – в 2017 г.). Уровень устойчивости к карбапенемам остается стабильным – 11%. Следует отметить рост резистентности к фторхинолонам (74% устойчивость к левофлоксацину в 2016 г. и 31% – в 2017 г.), что, вероятно, является результатом внедрения деконтаминации ЖКТ левофлоксацином для пациентов группы высокого риска по развитию инфекционных осложнений. Сохраняющаяся тенденция к росту резистентности к фторхинолонам может послужить основанием для пересмотра целесообразности деконтаминации.

Для иллюстрации сложности антимикробной терапии инфекций, вызванных карбапенем-резистентными штаммами *K. pneumoniae*,

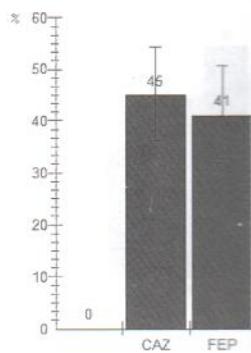


Рис. 8. Резистентность к антимикробным средствам, чувствительным к карбапенемам *Klebsiella pneumoniae* за 01–04.2017 г.

Примечание: n=123.

также была проанализирована резистентность к антибиотикам чувствительных к карбапенемам изолятов. Так же среди карбапенем-чувствительных изолятов сохраняется очень высокий уровень резистентности к фторхинолонам, а также к тигециклину. Это вполне достаточно, поскольку с 2017 г. не проводятся тесты на чувствительность к карбапенемам.

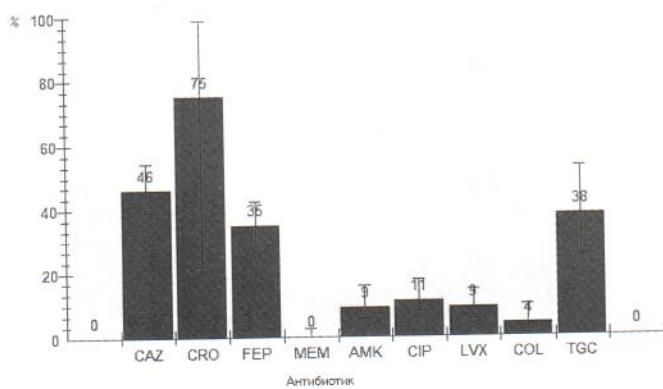


Рис. 7. Резистентность к антимикробным средствам, чувствительным к карбапенемам *Klebsiella pneumoniae* за 07–12.2016 г.

Примечание: n=180.

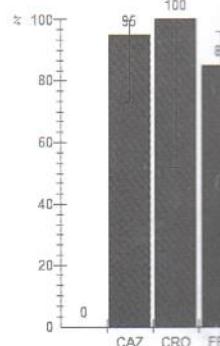
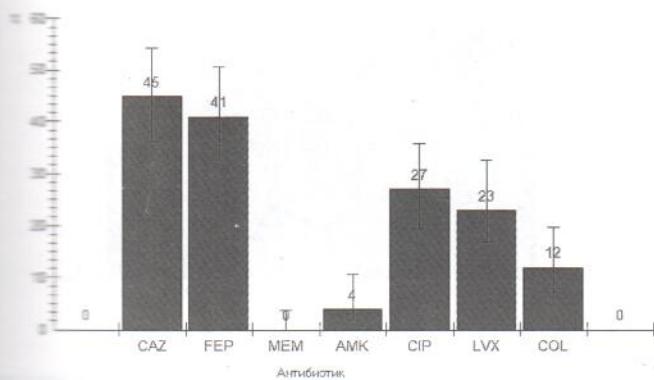


Рис. 8. Резистентность к антимикробным средствам, чувствительным к карбапенемам *Klebsiella pneumoniae* за 07–12.2016 г.

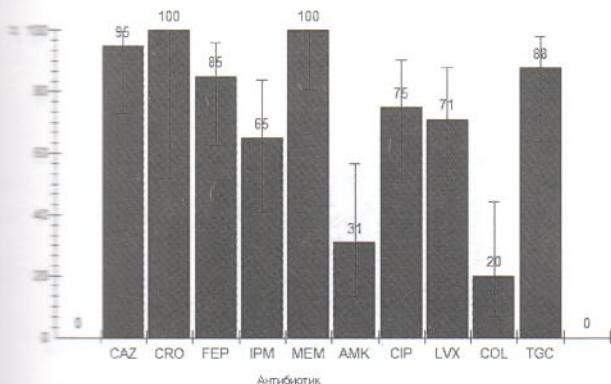
Примечание: n=21.



Сенсибильность к антимикробным средствам, чувствительным к карбапенемам *Klebsiella*
изолятам в 2016 г.

была проанализирована резистентность чувствительных и устойчивых к карбапенемам изолятов (рис. 7–10).

Устойчивость к карбапенем-чувствительных изолятов *K. pneumoniae* в 2016 г. оставалась высокой (до 100% в 2016 г.; данных за 2017 г. нет), а также к тигециклину (до 38% в 2016 г.; данных за 2017 г. нет), поскольку с 2017 г. на чувствительность к тигециклину не влияют только карбапенем-устойчивые изоляты), кроме того, наблюдалось снижение резистентности к колистину (с 4% в 2016 г. до 12%



Сенсибильность к антимикробным средствам, устойчивым к карбапенемам *Klebsiella*
изолятам в 2016 г.

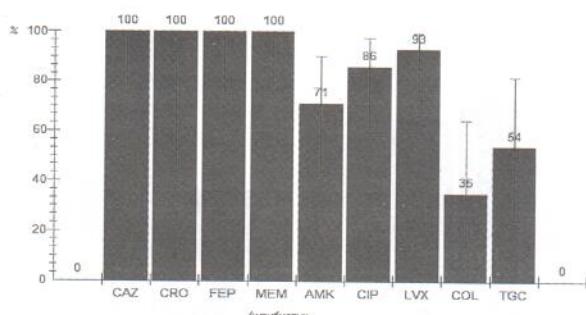


Рис. 10. Резистентность к антимикробным средствам, устойчивым к карбапенемам *Klebsiella pneumoniae* за 01–04.2017 г.

Примечание: n=15.

Ситуация с антибиотикочувствительностью карбапенем-резистентных изолятов *K. pneumoniae* имеет неблагоприятную тенденцию – рост устойчивости практически ко всем другим классам антибиотиков. Так, устойчивость к фторхинолонам с 71–75% до 86–93%, к колистину с 20% до 35%, к амикацину с 31% до 71%, лишь к тигециклину у резистентных изолятов снизилась с 88% до 54%. Тенденции в изменении чувствительности *K. pneumoniae* к антимикробным средствам соответствуют таковым во всем мире и иллюстрируют все возрастающую потенциальную угрозу селекции панрезистентных штаммов, против которых имеющийся в нашем распоряжении в настоящее время арсенал антимикробных средств будет неэффективен.

Среди изолятов *A. baumannii* около половины являются полимицетичными, являющимися штаммами с экстремальной резистентностью (сохраняют чувствительность лишь к 1–2 классам антимикробных средств).

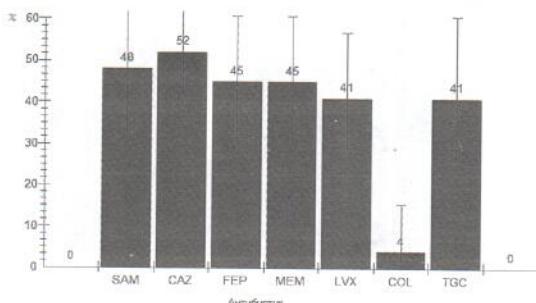
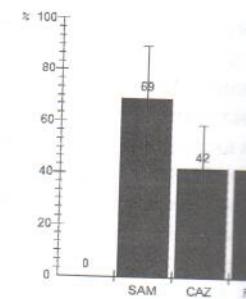
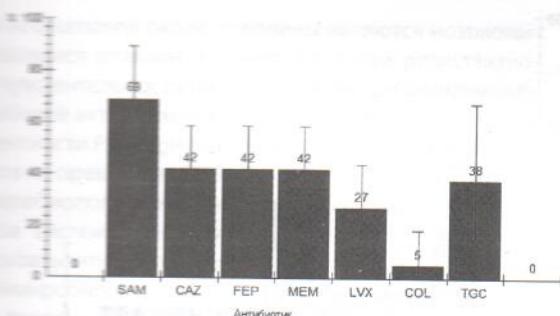


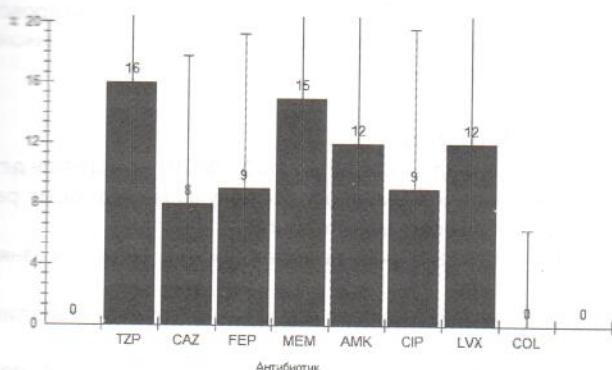
Рис. 11. Резистентность к антимикробным средствам *Acinetobacter baumannii* за 07–12.2016 г.

Примечание: n=48; SAM-ампициллин/сульбактам.



Сопротивляемость к антимикробным средствам *Acinetobacter baumannii* за 01–04.2017 г.

Наиболее активным остается колистин, уровень резистентности к которому не превышает 4–5%. К сожалению, следует констатировать, что уровень резистентности к тигециклину (41% в 2016 г. и 38% в 2017 г.), который утрачивает свое значение в качестве препарата для лечения инфекций, вызванных *A. baumannii* с экстремальной резистентностью. Однако в анализируемый период наблюдается тенденция – снижение количества таких инфекций. Так, в 2016 г. тигециклин вызвал 14 инфекций кровотока (из них 10 – изолятами с экстремальной резистентностью, дающие летальность 50%), за первые 4 месяца 2017 г. выявлены 2 случая инфекции кровотока, вызванной *A. baumannii*, однако в обоих случаях *A. baumannii* относился к «дико-чувствительным» к тигециклину, сохраняющим чувствительность ко многим антимикробным

Сопротивляемость к антимикробным средствам *Pseudomonas aeruginosa* за 07–12.2016 г.

TZP – TZP-пиперациллин/тазобактам.

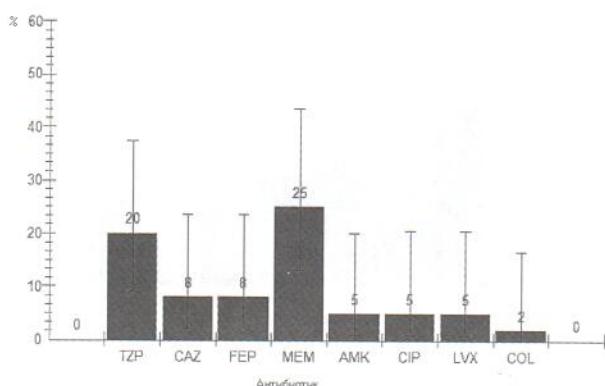


Рис. 14. Резистентность к антимикробным средствам *Pseudomonas aeruginosa* за 01–04.2017 г.

Примечание: n=36.

средствам, в т.ч. цефалоспоринам (цефазидим, цефепим), ампициллину/сульбактаму и др.

Эпидемиология инфекций, вызванных синегнойной палочкой, в последние годы претерпела существенные изменения: частота этих инфекций неуклонно снижается, уровень резистентности к антимикробным средствам также уменьшается (к большинству антисинегнойных антибиотиков уровень устойчивости не превышает 10%), все реже *P. aeruginosa* вызывает тяжелые инфекции. Так, в 2015 г. было зафиксировано 5 случаев инфекции кровотока, вызванных *P. aeruginosa*, у 3 пациентов (60%) она привела к летальному исходу. В 2016 г. было зарегистрировано 4 случая инфекции кровотока, лишь в одном случае (25%) заболевание привело к летальному исходу. За первый квартал 2017 г. был зафиксирован лишь один случай инфекции кровотока, вызванной *P. aeruginosa* без мультирезистентности, который закончился выздоровлением пациента.

■ ВЫВОДЫ

В период с 01.07.2016 г. по 30.04.2017 г. в Центре детской онкологии, гематологии и иммунологии получены следующие результаты микробиологического мониторинга:

1. Отмечается рост резистентности *E. faecium* к ванкомицину и линезолиду.
2. Доля MRSA не превышает 12–16% от всех изолятов золотистого стафилококка.
3. Среди изолятов *K. pneumoniae* регистрируется рост к фторхинолонам, колистину и амикацину. У карбапенем-резистентных изолятов *K. pneumoniae* отмечается рост устойчивости практически ко всем другим классам лекарственных средств.

- 4. Среди изолятов *A. baumannii* оксалатными, являющимися штаммами, сохраняя чувствительность к активным средствам (наиболее активным).
- 5. Уровень резистентности *P. aeruginosa* к большинству антибиотиков не превышает 10%.
- 6. Постоянный микробиологический мониторинг новых элементов системы инфекционного контроля позволяет разрабатывать алгоритмы антимикробной терапии, адекватные изменяющейся эпидемиологии инфекций в онкологической помощи.

■ ЛИТЕРАТУРА

- 1. Shlaes D., Gerding D., John J.F. (1997) Antimicrobial resistance in hospitals. *Clin Infect Dis*, 24, pp. 137–145.
- 2. Wenzel R. (1992) Preoperative antibiotic prophylaxis. In: *Control of Nosocomial Outbreaks: 14 year Epidemiol*, no 21, pp. 527–529.

Received: 03.08.2017

Contacts: zakharevich@oncology.by



- Среди изолятов *A. baumannii* около половины являются нозокомиальными, являющимися штаммами с экстремальной резистентностью, сохраняя чувствительность лишь к 1–2 классам антимикробных средств (наиболее активным остается колистин).
 - Уровень резистентности *P. aeruginosa* к большинству антисинегнойных антибиотиков не превышает 10%.
- Постоянный микробиологический мониторинг является одним из элементов системы инфекционного контроля, позволяет разрабатывать алгоритмы эффективной и адекватной антимикробной терапии, динамично адаптировать их меняющуюся эпидемиологию инфекций, связанных с оказанием медицинской помощи.

ЛИТЕРАТУРА

- Shorr D., Gerding D., John J.F. (1997) Society for Healthcare Epidemiology of America and Infectious Diseases Society of American joint committee on the prevention of antimicrobial resistance in hospitals. *Clin Infect Dis*, vol. 25, pp. 584–599.
- Wenzel R. (1992) Preoperative antibiotic prophylaxis. *N Engl J Med*, vol.236, pp. 337–339.
- Timoney-Zeichner L., Baez-Martinez R., Rangel-Frausto M., Ponce de Leon S. (2000) Epidemiology of Nosocomial Outbreaks: 14 year Experience at a tertiary care center. *Infect Control Hosp Epidemiol*, no 21, pp. 527–529.

Received: 03.08.2017
E-mail: zakharevich@oncology.by