НАО «Медицинский университет Караганды»

УДК: 616.94-002.7-002.1/.24-002-053.2 На правах рукописи

**Жанпейсова Алия Арыстановна**

**Клинико-иммунологическая и микробиологическая**

**характеристика внебольничных пневмоний у вакцинированных пневмококковой вакциной детей**

6D110100 – Медицина

диссертационная работа на соискание

степени доктора философии (PhD)

Научные консультанты:

д.м. н., профессор

заведующий кафедрой

педиатрии и неонатологии

НАО МУК

Тукбекова Бибигуль Толеубаевна.

Зарубежный консультант:

д.м.н. профессор

Сафина Асия Ильдусовна.

Казанская Государственная

Медицинская Академия.

Татарстан.

Республика Казахстан

Караганда 2022

**СОДЕРЖАНИЕ**

[НОРМАТИВНЫЕ ССЫЛКИ 4](#_Toc110964425)

[ОБОЗНАЧЕНИЯ И СОКРАЩЕНИЯ 5](#_Toc110964426)

[ВВЕДЕНИЕ 6](#_Toc110964427)

[1 ОБЗОР ЛИТЕРАТУРЫ 11](#_Toc110964428)

[1.1. Общая характеристика и заболеваемость внебольничной пневмонией 11](#_Toc110964429)

[1.2 Современная этиологическая структура внебольничной пневмонии у детей 13](#_Toc110964430)

[1.3 Применение пневмококковой вакцины против пневмонии 15](#_Toc110964431)

[1.4. Роль цитокинов в развитии внебольничной пневмонии у детей 21](#_Toc110964432)

[2 МАТЕРИАЛЫ И МЕТОДЫ ИССЛЕДОВАНИЯ 24](#_Toc110964433)

[2.1. Дизайн исследования 24](#_Toc110964434)

[2.2. Общеклинические методы исследования 27](#_Toc110964435)

[2.3 Инструментальные методы исследования 30](#_Toc110964436)

[2.3.1 Рентгенологическое обследование 30](#_Toc110964437)

[2.3.2 Пульсоксиметрия 30](#_Toc110964438)

[2.4 Метод сбора клинического материала 31](#_Toc110964439)

[2.5 Микробиологическое исследование мокроты 31](#_Toc110964440)

[2.6 Методика определения провоспалительных цитокинов МСР -1 в моче посредством иммуноферментного анализа 34](#_Toc110964441)

[2.7 Методы статистической обработки 36](#_Toc110964442)

[3 АНАЛИЗ ПРИЧИН НАРУШЕННОЙ ИММУНИЗАЦИИ ПНЕВМОКОККОВОЙ ВАКЦИНОЙ У ДЕТЕЙ 38](#_Toc110964443)

[4 МИКРОБИОЛОГИЧЕСКИЕ ОСОБЕННОСТИ ВНЕБОЛЬНИЧНОЙ ПНЕВМОНИИ У ВАКЦИНИРОВАННЫХ ПНЕВМОКОККОВОЙ ВАКЦИНОЙ ДЕТЕЙ 40](#_Toc110964444)

[5 КЛИНИЧЕСКИЕ ОСОБЕННОСТИ ТЕЧЕНИЯ ВНЕБОЛЬНИЧНОЙ ПНЕВМОНИИ У ВАКЦИНИРОВАННЫХ ПНЕВМОКОККОВОЙ ВАКЦИНОЙ ДЕТЕЙ 56](#_Toc110964445)

[6 АНАЛИЗ ИНСТРУМЕНТАЛЬНЫХ И ЛАБОРАТОРНЫХ МЕТОДОВ ИССЛЕДОВАНИЯ 62](#_Toc110964446)

[6.2 Данные лабораторных показателей 67](#_Toc110964447)

[6.3 ИММУНОЛОГИЧЕСКИЕ ОСОБЕННОСТИ ВНЕБОЛЬНИЧНЫХ ПНЕВМОНИЙ У ВАКЦИНИРОВАННЫХ ПНЕВМОКОККОВОЙ ВАКЦИНОЙ ДЕТЕЙ 71](#_Toc110964448)

[7 МАТЕМАТИЧЕСКОЕ МОДЕЛИРОВАНИЕ ПРОГНОЗИРОВАНИЯ ТЯЖЕСТИ ТЕЧЕНИЯ ВНЕБОЛЬНИЧНОЙ ПНЕВМОНИИ У ВАКЦИНИРОВАННЫХ ПНЕВМОКОККОВОЙ ВАКЦИНОЙ ДЕТЕЙ 76](#_Toc110964449)

[ЗАКЛЮЧЕНИЕ 79](#_Toc110964450)

[СПИСОК ИСПОЛЬЗОВАННЫХ ИСТОЧНИКОВ 89](#_Toc110964451)

[ПРИЛОЖЕНИЕ А – Акт внедрения результатов НИР 104](#_Toc110964452)

[ПРИЛОЖЕНИЕ Б – Свидетельство о государственной регистрации прав на объект авторского права №1672 105](#_Toc110964453)

# НОРМАТИВНЫЕ ССЫЛКИ

В настоящей диссертации использованы ссылки на следующие стандарты:

ГОСТ 2.105-95 Единая система конструкторской документации. Общие требования к текстовым документам.

ГОСТ 7.32-2001 Отчет о научно-исследовательской работе (Структура и правила оформления).

ГОСТ 7.1-2003. Библиографическая запись. Библиографическое описание. Общие требования и правила составления.

Инструкция по оформлению диссертации и автореферата, Алматы, 2004, утверждена приказом Председателя ВАК МОН РК от 28 сентября 2004 г. №377-3ж.

ГОСО РК 5.04.034-2011: Государственный общеобязательный стандарт образования Республики Казахстан. Послевузовское образование. Докторантура. Основные положения (изменения от 23 августа 2012 г. № 1080).

Кодекс Республики Казахстан «О здоровье народа и системе здравоохранения» от 7 июля 2020 г №360-VI.

Приказ Министра здравоохранения Республики Казахстан от 21 октября 2020 года № ҚР ДСМ-146/2020. Зарегистрирован в Министерстве юстиции Республики Казахстан 23 октября 2020 года № 21485. Об утверждении перечня медицинских противопоказаний к проведению профилактических прививок.

Приказ №361 «Об утверждении Санитарных правил «Санитарно-эпидемилогические требования по проведению профилактических прививок населению» от 13.06.2018 г.

Приказ №1027 от 29.12.2017 гн. «Стандарт организации педиатрической помощи детям от 0 до 5 лет в Республике Казахстан».

Приказ Министра национальной экономики Республики Казахстан от 30 октября 2020 года № 175 «Об утверждении Санитарных правил "Санитарно-эпидемиологические требования по проведению профилактических прививок населению».

Государственная программа развития здравоохранения РК «Саламатты Казахстан» на 2011-2015 годы.

Государственная программа развития здравоохранения РК «Денсаулық» на 2016-2019 годы.

# ОБОЗНАЧЕНИЯ И СОКРАЩЕНИЯ

ВОЗ - Всемирная организация здравоохранения

ВП - внебольничная пневмония

ИВБДВ - интегрированное ведение болезней детского возраста

ПКВ - пневмококковые конъюгатные вакцины

ИЛ - интерлейкины

РК - Республика Казахстан

МОН - Министерство образовании и науки

МУК - Медицинский университет Караганды

СНГ - Содружество Независимых Государств

ОАК - общий анализ крови

ЦНС - центральная нервная система

ОРВИ - острая респираторная вирусная инфекция

СОЭ - скорость оседания эритроцитов

СРБ - С-реактивный белок

МСР-1 - моноцитарный хемоаттрактант белок-1

ФНО-α - фактор некроза опухолей альфа

IL - интерлейкин

IFN-γ - интерферон-гамма

CXCL8 - хемокин или Интерлейкин 8

FiO2 - фракция кислорода во вдыхаемом воздухе

G-CSF - гранулоцитарныйколониестимулирующий фактор

Th17 - Т-хелперов 17

Th2 - Т-хелперов 2

CD4 - мономерный [трансмембранный](https://ru.wikipedia.org/wiki/%D0%A2%D1%80%D0%B0%D0%BD%D1%81%D0%BC%D0%B5%D0%BC%D0%B1%D1%80%D0%B0%D0%BD%D0%BD%D1%8B%D0%B9_%D0%B1%D0%B5%D0%BB%D0%BE%D0%BA) [гликопротеин](https://ru.wikipedia.org/wiki/%D0%93%D0%BB%D0%B8%D0%BA%D0%BE%D0%BF%D1%80%D0%BE%D1%82%D0%B5%D0%B8%D0%BD) надсемейства [Ig](https://ru.wikipedia.org/wiki/%D0%98%D0%BC%D0%BC%D1%83%D0%BD%D0%BE%D0%B3%D0%BB%D0%BE%D0%B1%D1%83%D0%BB%D0%B8%D0%BD)

CCL2 - хемокины с лигандом 2 или MCP-1

CCL4 - хемокины с лигандом 4

CCL5 - хемокины с лигандом 5

hRSV - респираторно-синцитиальный вирус человека

PMNs - гранулоциты - это категория [белых кровяных телец](https://en.wikipedia.org/wiki/White_blood_cell) в системе [врожденного иммунитета](https://en.wikipedia.org/wiki/Innate_immune_system)

CRM197 - нетоксичный мутант дифтерийного токсина

МР - экстракт микоплазменной пневмонии (мыши LIMEX)

ИФА - иммуноферментный анализ

ОП - опасные признаки

ОПО - общие признаки опасности

ВПС - врождённые пороки сердца

ДЦП - детский церебральный паралич

ППЭП - последствияперинатальной энцефалопатии

ДН - дыхательная недостаточность

БОС - бронхообструктивныйсиндр

ИПИ - инвазивная пневмококковаяинфекция

КОЭ - Колониеобразующая единица

# ВВЕДЕНИЕ

**Актуальность исследования**

Болезни органов дыхания в структуре детской заболеваемости занимают одно из ведущих мест. В структуре причин младенческой смертности болезни органов дыхания занимают третье место, вслед за перинатальной патологией и врожденными пороками развития. Общая численность случаев смерти детей в возрасте до 5 лет на 1000 родившихся – 12,16 случаев. Показатели смертности детей в возрасте до 1 года на 10 000 родившихся живыми в 2015 составила 93,7, из них 6,5 (6,9%) – от заболеваний органов дыхания, в том числе 5,6 (5,9%) - от пневмонии [1,2]. Пневмония составила 13% среди причин детской смертности в возрасте до 5 лет в 2016 году- на 1000 родившихся – 10,79 случаев [1,2]. В настоящее время, по инициативе ВОЗ, в стране внедрены программы совершенствования диагностики и лечения болезней детского возраста, в том числе, пневмоний наиболее часто возбудителем которых у детей является Streptococcus pneumonia [3,4]. Streptococcus pneumoniae - основная причина заболеваемости и смертности от респираторной инфекции во всем мире, что способствовало увеличению смертности в 2016 году- 1 189 937 случаев в большей мере, чем все другие этиологии вместе взятые [5]. В этом связи, в целях создания специфической невосприимчивости**,** обеспеченияпрофилактики пневмококковой инфекции является вакцинация [6, 7]. В мае 2020 года ВОЗ, в очередной раз, опубликовала предупреждение о важности охвата иммунизации [8], считая вакцинацию единственным способом существенно повлиять на заболеваемость пневмококковой инфекцией. При этом, с 2010 года было рекомендовано плановые прививки против пневмококка включить в национальные календари всех стран. В результате проведения когортного исследования на западе Австралии в период с 1996 по 2012 год, включавшего 469589 детей, выяснилось, что применение пневмококковой вакцины снижает частоту случаев пневмонии, вызванной вирусами [9]. Из стран СНГ Казахстан является первой страной, которая ввела вакцинацию против пневмококковой инфекции в Национальный календарь профилактических прививок всем детям в возрасте от 2 месяцев до 5 лет [10, 11]. И уже за это время иммунизации эпидемиологическая ситуация в регионах значительно улучшилась. Так, в 2015 году заболеваемость упала с 63,7 на 1000 детей перового года жизни до 33,3, а смертность снизилась с 24,8 до 16,41 случаев на 10 тысяч родившихся живыми [1, б.235]. В то же время, в настоящее время сохраняется проблема нарушенного графика вакцинации, связанная с различными факторами, в том числе, недостаточно обоснованными медицинскими противопоказаниями к ее проведению. Это обстоятельство, наряду с другими причинами, не могло не сказаться на уровне заболеваемости детей пневмониями. В связи с вышеизложенным, данная проблема требует ее изучения, особенно в условиях формирующегося негативизма населения к проведению вакцинации детей, для составления причинно-следственной связи заболеваемости детей от управляемых инфекций. В связи с неблагоприятной инфекционной ситуацией правительство ряда стран Европы, США и Австралии внесли изменения в программы обязательной вакцинации, сделавшие отказ родителей от вакцинации более сложным юридически [12]. Однако, и в других государства, остается значительная доля родителей, отказывающихся от вакцинации детей по немедицинским причинам, что может повлиять на уровень здоровья популяции в целом [13]. В этих условиях важно учитывать современное развитие клинической пульмонологии, ее поступательное движение для более глубокого понимания сущностей болезней на основе знаний морфологии, физиологии, иммунологии. Фундаментальные науки, обеспечивая полноту знаний о структуре и функции легких, создают реальные предпосылки для понимания исчерпывающего патогенеза заболеваний дыхательной системы.

В этой связи, важным является изучение регулирующей роли цитокинов в иммунном ответе при пневмониях у детей на фоне вакцинации пневмококковой вакциной. Основные свойства цитокинов и функционирование цитокиновой сети представлены в публикациях последних лет [14-16]. Имеются исследования, в которых изучены клеточные механизмы неспецифической защиты в респираторном отделе легких [17]. При этом, было выявлено, что при массивной бактериальной агрессии происходит выброс лейкоцитами, лаброцитами, эозинофилами и макрофагитаких хемокинов, как IL-8, ФНО-α, IL-10, MCP-1, компонентов системы комплемента. Содержание IL-1, IL-4, IL-6, IL-8, IL-10 достаточно изучено при внебольничных пневмониях. В то же время, работ, освещающих значение исследования таких провоспалительных цитокинов, как МСР-1 (моноцитарный хемоаттрактант белок-1) при внебольничной пневмонии у детей практически не изучены, а имеющиеся в литературе сведения недостаточны. В настоящее время публикации посвящены в основном в большей степени проблемам диабета, системных заболевании соединительной ткани, гломерулонефрита [18-23].

Учитывая высокие показатели заболеваемости внебольничной пневмонии у детей, а также в структуре смертности детей раннего возраста, сложности прогнозирования ее осложнений на ранних этапах болезни определяют необходимость дальнейшего совершенствования диагностики данного заболевания. В этой связи, изучение взаимосвязи между содержанием МСР-1 и даст наиболее более глубокое представление о состоянии местного воспалительного ответа в легких у детей с внебольничными пневмониями, с оценкой критериев тяжести заболевания.

Таким образом, изучение особенностей клинического течения внебольничных пневмоний, в зависимости от проведенной вакцинации пневмококковой вакциной представляется актуальным, в особенности с учетом показателей иммунологического статуса и микробиологической картины заболевания. Перспективным является изучение особенностей внебольничной пневмонии у вакцинированных пневмококковой вакциной детей для определения критериев тяжести заболевания.

**Цель исследования:** Изучить влияние пневмококковой вакцинации на особенности клинического течения внебольничной пневмонии у вакцинированных детей от 2 месяцев до 3 лет на основе клинических, микробиологических и иммунологических факторов.

**Задачи исследования:**

1. Выявить причины нарушенной иммунизации пневмококковой вакциной у детей от 2 месяцев до 3 лет.

2. Определить структуру возбудителей внебольничной пневмонии у детей от 2 месяцев до 3 лет на фоне своевременного и нарушенного графика вакцинации пневмококковой вакциной.

3. Выявить особенности клинического течения внебольничной пневмонии у детей на фоне своевременного и нарушенного графика вакцинации пневмококковой вакциной.

4. Выявить взаимосвязь между уровнем провоспалительных цитокинов МСР-1 и тяжестью течения внебольничной пневмонии у вакцинированных пневмококковой вакциной детей от 2 месяцев до 3 лет.

5. Разработать математическую модель прогнозирования тяжести течения внебольничной пневмонии у детей от 2 месяцев до 3 лет с нарушенным календарем вакцинации.

**Научная новизна**

Данная работа является проспективным современным научным исследованием, получены новые данные по структуре возбудителей внебольничной пневмонии у госпитализированных вакцинированных пневмококковой вакциной детей от 2 месяцев до 3 лет в Карагандинской области, в зависимости от степени тяжести заболевания.

Изучена комплексная оценка состояния здоровья вакцинированных пневмококковой вакциной детей с внебольничной пневмонией на основе клинических рекомендаций ВОЗ и влияние нарушенной иммунизации на заболеваемость, особенности клинического течения.

В зависимости от особенностей течения внебольничной пневмонии, у вакцинированных пневмококковой вакциной детей впервые установлена взаимосвязь между уровнем провоспалительных цитокинов МСР-1 и тяжестью течения внебольничной пневмонии.

Разработана модель прогнозирования тяжести течения внебольничной пневмонии у детей от 2 месяцев до 3 лет с нарушенным календарем вакцинации.

**Основные положения выносимые на защиту:**

1. Нарушения иммунизации пневмококковой вакциной детей от 2 мес до 3 лет сопровождается преобладанием отказов родителей/законных представителей от вакцинации, связанных с недоверием к вакцинации, недостаточным информированием родителей и наложением противопоказаний к проведению вакцинации.

2. Микробиологическая структура при тяжелых формах течения внебольничной пневмонии у детей с нарушенной иммунизацией пневмококковой вакциной характеризуется преобладанием Streptococcus Pneumoniae, у вакцинированных пневмококковой вакциной детей - микст- инфекцией: такие как Streptococcus pneumoniae + Staphylococcus aureus, Haemophilus influenza + Streptococcus pneumoniae, Klebsiella pneumoniae + Streptococcus pneumoniae.

3. Клиническая картина внебольничной пневмонии у детей от 2 месяцев до 3 лет характеризуется более тяжелым течением на фоне нарушенного графика вакцинации пневмококковой вакциной.

4. Исследование иммунного ответа при внебольничной пневмонии у детей от 2 месяцев до 3 лет на фоне вакцинации пневмококковой вакциной по показателям провоспалительного цитокина МСР -1 характеризуется активацией его в зависимости от тяжести и проявляется выраженным дисбалансом уровня цитокинов у детей с тяжелой степенью.

5. Применение математической модели внебольничной пневмонии у вакцинированных детей на основании анализа результатов клинических, иммунологических и микробиологических исследований позволяет оценить тяжесть течения внебольничной пневмонии на фоне вакцинации пневмококковой вакциной на ранних стадиях заболевания.

**Практическая значимость работы**

На основе имеющихся результатов клинических, иммунологических и микробиологических исследований определены критерии тяжести у вакцинированных пневмококковой вакциной детей от 2 мес до 3 лет с внебольничной пневмонией.

Результаты исследования провоспалительных цитокинов при внебольничной пневмонии у вакцинированных пневмококковой вакциной детей позволят значительно повысить точность диагностики и прогнозировать тяжесть заболевания.

Разработанная математическая модель внебольничной пневмонии у вакцинированных пневмококковой вакциной детей позволяет провести оценку тяжести течения заболевания на ранних этапах диагностики.

Полученные результаты включены в программы обучения студентов, интернов, резидентов, врачей различных специальностей, что позволит увеличить охват вакцинацией, снизить уровень заболеваемости внебольничной пневмонией и повысить экономическую эффективность проводимых профилактических мероприятий.

**Внедрение в практику**

Акт внедрения результатов НИР «Математическое моделирование степени тяжести внебольничных пневмоний» от 10.03.2020 г. (Приложение А).

Получено свидетельство №24680 от 31.03.2022 на тему «Роль цитокина МСР-1 в развитии внебольничной пневмонии у вакцинированных пневмококковой вакциной детей» от государственной регистрации прав на обьект авторского права (Приложение Б).

**Личный вклад автора**

Самостоятельно проведено ретроспективное исследование, набор и обработка материала, анализ, обобщение результатов исследования и их описание, написаны все главы диссертационной работы.

**Апробация работы**

Основные положения исследования опубликованы и доложены: на научно-практической конференций резидентов, магистрантов и докторантов «Молодой исследователь: вызовы и перспективы развития современной педиатрии и детской хирургии», (Алматы, Казахстан, 2019 ); на 10-й Международной конференции «Наука и технологии», проводимой SCIEURO в Лондоне ( 2018); на VII и IX ежегодной международной научно-практической конференции «Актуальные вопросы медицины» «Спутниковый форум по здравоохранению и политике здравоохранения» ( Баку, Азербайджан 2018, 2020 ); на заседании кафедры педиатрии и неонатологии НАО МУК (2020).

**Публикации**

По материалам диссертации опубликовано 9 научных работ, из них: 3 в научных изданиях рекомендованных Комитетом по контролю в сфере образования и науки МОН РК; 2 публикации в международном научном издании, входящем в информационную базу Scopus –«Revista Latinoamericana de Hipertensión», «Open Access Macedonian Journal of Medical Sciences»; 1 публикации в материалах международных конференции; 3 публикации в материалах зарубежных конференций.

**Структура и объем диссертации**

Диссертация изложена на 106 страницах компьютерного набора текстового редактора Microsoft Word, состоит из введения, 7 разделов основной части, заключения и списка использованных источников. Диссертация имеет приложений. Диссертация иллюстрирована 31 таблицами и 12 рисунками. Список литературы включает 177 источников на русском, казахском и английском языках.

# 

# 1 ОБЗОР ЛИТЕРАТУРЫ

* 1. **Общая характеристика и заболеваемость внебольничной пневмонией**

Пневмония, являясь острым инфекционным заболеванием, различным по этиологии, как правило, характеризуется наличием очаговых поражений в легких и проявляется интоксикацией, респираторными нарушениями, локальными физикальными изменениями со стороны легких и наличием инфильтративной тени на рентгенограмме грудной клетки.

Эксперты ВОЗ указывают на то, что пневмония является главной причиной детской смертности во всем мире. Среди причин летальности у детей до 5 лет на ее долю приходится 17,5%, что ежегодно в мире составляет около 1,1 млн смертельных случаев (это больше, чем СПИД, малярия и корь вместе взятые. При этом 99% летальных случаев от пневмонии у детей до 5 лет приходятся на слабо и средне развитые страны мира [24].

Показатель заболеваемости внебольничной пневмонией во многих странах, в среднем, составляет 10— 12 %, варьируя в зависимости от возраста, пола, расовой принадлежности и социально-экономических условий [25].

В 2015 году по данным ВОЗ от пневмонии умерли 920 136 детей в возрасте до 5 лет, что составило 15% всех случаев смерти детей в этой возрастной категории во всем мире [26].

Специалисты ВОЗ и ЮНИСЕФ еще в 2009 году объявили пневмонию основной причиной смерти детей до пяти лет и декларировали «Глобальный план действий по профилактике пневмонии и борьбе с ней (GAPP)», в котором в качестве основного эффективного метода снижения детской смертности рассматривалось управление наиболее частыми возбудителями пневмонии [27].

Высокий риск заболеваемости и смертности от пневмонии отмечается у детей в возрасте до 5 лет [28, 29], в том числе и в экономически развитых странах, где пневмония является основной причиной заболеваний среди детей [30].

В развитых странах заболеваемость пневмонией составляет высокие покзатели снреди детей до 5 лет. При этом, отмечено снижение заболеваемости в США, после введения с 2000 г. коньюгированной пневмококковой вакцины, с 12-14 на 1000 до 8-10 на 1000 [31].

За последние годы в странах с высоким уровнем экономического развития показатели смертности среди детей от ВП не превышают 10–12 %, однако в странах третьего мира летальность от пневмонии остается очень высокой [26 с.102 ].

По данным исследования, проведенного в Бангладеше с 2004 года по 2008 года у детей с небольничной пневмонией выявлена высокая вариабельность заболевамости от 13,1 до 88,3 у детей от рождения до 6 месячного возраста [32]. Высокий уровень заболеваемости острыми инфекциями дыхательных путей в структуре причин детской смертности (18%) отмечен и в других публикациях [33].

В Российской Федерации доля детского населения в заболеваемости внебольничными пневмониями, в среднем составляет 37,5 %. Как и в предыдущие годы, в 2018году максимальный показатель заболеваемости внебольничными пневмониями наблюдался у детей в возрасте 1–2 года (1 505,44 на 100 тыс.). В 2018 году сохраняется тенденция к увеличению заболеваемости пневмонией вирусной и бактериальной этиологии, включая пневмококковую. Показатель заболеваемости внебольничными пневмониями вирусной этиологии в 2018 г. составил 5,93 на 100 тыс. населения, что выше показателя 2017 г. (3,35 на 100 тыс. населения) в 1,8 раза. Показатель заболеваемости внебольничными пневмониями бактериальной этиологии – 139,24 на 100 тыс. населения, что также выше показателя 2017 г. (117,25 на 100 тыс. населения) на 18,8 %, из них вызванными пневмококками – 9,95 на 100 тыс. населения, что на 38,2 % выше показателя 2017 г. (7,2на 100 тыс. населения) [34].

По статистическим данным [35] в Республике Казахстан абсолютные числа заболеваемости пневмонией у детей от 0 до 5 лет составило в 2013 г – 42236 на 1000 детей (24.0), в 2014 – 40078(22.8). Учитывая эти данные, нужно отметить, что уровень заболеваемости пневмонией у детей 0-5 лет снизилась на (2158 случай - 1,2) в 2015годупо сравнению с 2013 годом, но также преобладает тенденция к росту в Акмолинской (1501случай -18,1), Западно-Казахстанской (282 случай - 4,4), Северо-Казахстанской (113 случай - 3,9) областях.

В Казахстане несмотря на успехи, достигнутые в педиатрии, частота заболеваемости органов дыхания не имеет тенденции к снижению (2016 г – 1143,3 случаев, 2017 – 1468,3) [36]. По статистическим данным в Республике Казахстан абсолютные числа заболеваемости пневмонией у детей от 0 до 14 лет составили на 100 000 человек соответствующего населения, в 2018 – 1510,1. Заболеваемость пневмонией по Карагандинской области составила в 2018 г – 1548,8 и 2019 – 1589,4 случаев [36 с. 235, 37].

Таким образом, внебольничная пневмония является наиболее распространенной формой пневмонии и остается одной из ведущих причин смерти от инфекционных болезней [38] и представляют собой одну из важнейших проблем здравоохранения во всем мире. Большое значение в детерминации высокой заболеваемости пневмонией у детей раннего возраста имеют АФО органов дыхания у детей раннего возраста на фоне недостаточной иммунологической защиты. Распространенности пневмоний в детской популяции способствуют иммунологические, функциональные и анатомические особенности организма ребенка, а также широкий спектр инфекционных возбудителей.

В настоящее время мы наблюдаем повсеместное возвращение в Казахстан коклюша и многих других вакциноуправляемых инфекций [39].

## 1.2 Современная этиологическая структура внебольничной пневмонии у детей

Несомненно важным является определение этиологической структуры в постановке диагноза острой пневмонии, как основной упрвляемой причины детской заболеваемости и смертности является [40]. В настоящее время, по данным ВОЗ, представление об этиологии пневмонии у детей существенно меняется. Микробиологическое подтверждение диагноза пневмонии связано с трудностями получения материала у пациентов из очага инфекции, недостаточной чувствительности традиционных методов диагностики [41].

По сообщениям [40 с.76-50] спектр возбудителей респираторных инфекций, к которым относятся и внебольничные пневмонии, весьма разнообразен. Одним из частых бактериальных возбудителей внебольничной пневмонии у детей является пневмококк, в то же время, возбудителями могут быть различные микроорганизмы, вирусы, бактерии, грибки. Однако,в 85–95% случаев пневмония имеет бактериальную этиологию [42, 43].

Имеющиеся сведения исследований за последние 2 года указывают на увеличение распространенности пневмоний, ассоциированных с Mycoplasma pneumonia и Streptococcuspneumoniae. Среди бактериальных возбудителей внебольничной пневмонии у детей дошкольного возраста Streptococcus pneumoniae выявляется чаще, чем Staphylococcus aureus, Streptococcus pyogenes. Частота Staphylococcus aureus как возбудителя внебольничной пневмонии существенно уменьшилась с 16% (4 человека из 25) до 3,33% (2 человека из 60). Распространенность Streptococcus pyogenes была почти одинаковой, с незначительными колебаниями [40 с.77].

За последние 20—30 лет этиологический процесс существенно расширился. Наряду с известными пневмотропными возбудителями появились новые, изучение особенностей которых позволяют углубить традиционные представления о воспалительном процнссе в легочной ткани [44].

Учитывая, что в разном возрасте этиологическая структура пневмоний различна, для детей до 5 лет нельзя игнорировать Haemophilus influenzae,а для детей старшего возраста такие атипичные возбудители, как Mycoplasma pneumoniae и Chlamydia[45]. Доля смешанной: вирусной и бактериальной инфекции составляет 30—50 % в этиологии ВП у детей [46, 47].

По данным других исследователей [48] в первом полугодии жизнинаиболее значимыми в этиологии пневмонии указаны возбудители Staphylococcus aureus, Escherichia coli, Klebsiella pneumoniae, Pseudomonas aeruginosa и респираторные вирусы, а роль пневмококка и гемофильной палочки незначительна, поскольку у детей существует пассивный трансплацентарный иммунитет. Со второго полугодия жизни и в дошкольном возрасте пневмония в основном вызывается пневмококком, нередко высевается также бескапсульная гемофильная палочка и в 7–10% случаев – Haemophilusinfluenzaeтип b, которая ассоциирована, как правило, с тяжелым и осложненным течением [48 р.130-139].

По литературным данным, независимо от тяжести болезни в этиологии внебольничных пневмонии, у детей доминирует Streptococcus pneumoniae, однако по мере нарастания тяжести увеличивается доля Staphylococcus aureus, Haemophilus influenzae[49]. Согласно данным одного из глобальныхисследований, большинство случаев смерти от внебольничных пневмонии у детей связаны со Streptococcus pneumoniae и Haemophilus influenzae[50].

По результатам других исследований, частота подтвержденных случаев вирусной пневмонии составила 8,4%. При этом, частота пневмоний, вызванных Mycoplasma pneumoniae, составила 3,8%, а подтвержденные случаи бактериальной пневмонии - 1,3%. Было отмечено, что распространенность подтвержденной бактериальной пневмонии снизилась с 3,07% в 2007 году и 4,01% в 2008 году до 0,65% в 2014 году. Ежегодный показатель пневмококковой пневмонии также снизился с 0,47% в 2007 году до 0,08% в 2014 году [51].

Имеются сведения о том, Mycoplasma pneumoniae pneumonia, как правило, приводит к самой высокой частоте атипичной патогенной пневмонии [52], тогда как аденовирусная пневмония представляет собой пневмонию с высокой степенью тяжести у детей [53].

Результаты одного проспетивного исследования [54] свидетельствуют о том, что возраст госпитализированных детей с ВП чаще до 5 лет. При этом, среди зарегистрированных 277 пациентов, вирусная этиология была в (52,0%), вирусно-бактериальной (30,2%), бактериальной (17,8%). Пневмококковая инфекция обнаружена у 31 (24,0%) больных детей [55].

Пневмококковая инфекция является ведущей причиной развития тяжелых пневмоний у детей в возрасте до 2 лет. В целом, в РФ из 500 тыс случаев пневмонии за год в возрасте до 5 лет до 90% случаев приходится на долю пневмококковойинфекции [55р.172 ].

Другим проспективным исследованиемизучены результаты микробиологического пейзажа со слизистой задней стенки глотки, мокроты и крови, где было показано, что этиологическая структура пневмонии у детей первого года жизни, в большинстве случаев, представлена условно­патогенными грамположительными и грамотрицательными бактериями. Staphylococcus aureus по частоте встречаемости занял первое место Streptococcus второе место в этиологической структуре пневмонии у детей второй группы. Установлены значимые различия в преобладании частоты энтеробактерий, с доминированием Escherichiacoli, в особенности у новорожденных детей [56].

Доля смешанной: вирусной и бактериальной инфекции, в среднем, составляет 30—50 % в этиологии ВП у детей [46 с.24, 47 с.662].

В ряде работ, опубликованных казахстанскими исследователями, представлена этиология пневмонии с типичным течением у детей в возрасте 6 мес была представлена Escherichia coli, Staphylococcus aureus, Staphylococcus epidermidis и Klebsiella pneumoniae. Данные возбудители обуславливали наиболее тяжелые формы течения заболевания. Другая группа пневмоний в этом возрасте была вызвана атипичными возбудителями, в частности, Chlamydia trahomatis. С 6 месячного возраста и до 6-7 лет до 60 % всех случаев пневмоний было вызвано Streptococcus pneumonia, в 7-10% случаев- Haemophilus influenza, типом b. Микоплазменную чаще диагностировали у детей в возрасте 2-3 лет [57].

Несмотря на многочисленность исследований по изучению этиологической структуры пневмоний, в настоящее время недостаточно сведений об особенностях этиологической структуры внебольничных пневмоний у вакцинированных детей.

Так, изучена роль микробного пейзажа в иммунном образовании и устойчивости к колонизации респираторных патогенов [58,59], которые колонизируют дыхательные пути. Ученые анализы продемонстрировали образцы неравномерной микрофлоры верхней дыхательных путей у детей, госпитализированных с пневмонией [60,61]. Выявлено, что Haemophilus, котрый доминирует в носоглотке больных детей, инфицированных респираторным синцитиальным вирусом, положительно коррелирует с использованием интенсивной терапии и прибывания в больнице, в то время как Streptococcus- доминирующий микробный профиль связан с хроническими или аллергическими заболеваниями [62].

Значительна роль таких возбудителей, как Staphylococcus aureus, особенно methicillin-resistant Staphylococcus aureus, Streptococcus pyogenes, Klebsiella pneumoniae и Escherichia coli, которые вызывают тяжелые, в том числе и деструктивные пневмонии и летальность, остается высокой [63].

Изучение этиологической структуры ВПу детей старше 5 лет указывает, что, наряду с Streptococcus pneumoniae, возрастает значимость Mycoplasma pneumoniae. Особенности структуры Mycoplasma pneumoniae, где вместо клеточной стенки, имеется трехслойная цитоплазматическая мембрана, обусловливают ее резистентность к различным агентам, подавляющим синтез клеточной стенки, прежде всего к пенициллину и остальным ß-лактамам. Высока роль такого возбудителя, как Chlamydia в этиологии атипичного возбудителя ВП у детей [64].

По данным некоторых авторов в этиологии которых высока вероятная роль Streptococcus pyogenes и Streptococcus pneumoniae[65].

Согласно мировым данным ежегодно регистрируется 150 млн случаев заболевания пневмониями у детей до 5 лет. При этом следует отметить, что этот показатель выше у детей в развивающихся странах (0,28 эпизодов на одного ребенка в год) в сравнении с заболеваемостью пневмонией у детей до 5 лет в развитых странах (0,05 эпизодов на одного ребенка в год) [66].

## 1.3 Применение пневмококковой вакцины против пневмонии

Пневмония вызывает значительное бремя болезней, на которое приходится 15% смертей среди детей в возрасте до 5 лет во всем мире [67] .

Высокая распространенность и серьезность прогноза пневмоний у детей является предметом пристального внимания практических врачей [68].

Как отмечено ранее, спектр возбудителей респираторных инфекций, к которым относятся и ВП, весьма разнообразен, среди которых наиболее частым бактериальным возбудителем ВП у детей является пневмококк [69]. Широкое распространение пневмококковой инфекции среди детей раннего возраста обусловлено наличием большого числа серотипов и возрастными особенностями иммунного ответа [70]. Streptococcus pneumoniae представляет собой неподвижный грамположительный, каталазо- и оксидазоотрицательный ланцетовидный диплококк. Основой клеточной стенки пневмококка является пептидогликан со встроенными углеводами, тейхоевыми кислотами, липопротеинами и поверхностными белками. Полисахаридная капсула пневмококка — главный фактор патогенности и вирулентности возбудителя — способна ограничивать аутолиз и снижать активность антибиотиков. В то же время, выработка протективных специфических антител в ходе развития инфекционного процесса, а также в результате вакцинации происходит именно в отношении антигенов полисахаридной оболочки пневмококка. На основании разнообразия состава полисахаридной капсулы в настоящее время выделено 96 серотипов S. pneumoniae. Распространение серотипов варьирует в зависимости от возраста, практики применения антибактериальной терапии, клинических проявлений, географического местоположения и сезона. Результаты исследований, проведенных в разных странах, свидетельствуют, что более 80% наиболее тяжелых инвазивных случаев болезни обусловлены 20 серотипами пневмококка, а 13 вызывают до 70-75% заболеваний. Повышенной устойчивостью к основным антибактериальным препаратам обладают пневмококки серогрупп 23,19 и 6. Streptococcus pneumoniae— представитель условно-патогенной флоры человека. Единственно эпидемически значимым резервуаром возбудителя является человек, больной той или иной формой пневмококковой инфекции, или бактерионоситель. Пневмококковая инфекция остается одной из ведущих причин детской смертности от вакциноуправляемых инфекций. Вакцинация на сегодняшний день является наиболее эффективным направлением профилактики заболеваний, вызываемых устойчивыми к антибактериальным препаратам пневмококкам [71].

Пневмококковые конъюгатные вакцины (ПКВ) были введены в программы иммунизации детей по всему миру в течение 2000-х годов, что привело к значительному снижению инвазивного пневмококкового заболевания вакцинного типа как у вакцинированных, так и у непривитых людей [72,73].

По данным рандомизированного контролируемого исследования были опубликовали результаты по эффективности ПКВ для пневмонии у детей [74]. Исследовали 7-, 9-, 10- или 11-валентные вакцины с тремя различными белками-носителями или белковых комбинаций, была дана оценка как эффективности вакцин, так и частоты заболеваний, предупреждаемых с помощью вакцин.

Финское исследование пневмококковой вакцины показало, что вакцинация ПВК 10 значительно снижает время болезней, вызванных пневмонией, у младенцев и детей младшего возраста [75].

В ходе ретроспективного обсервационного исследования о смертности детей в возрасте от 3 до 59 месяцев от ВП, на начальном этапе были изучены долгосрочные тенденции детской смертности от пневмонии в Бразилии (с 1980 по 2014 год). Затем оценили влияние ПКВ10, введенной в 2010 году и стратифицированной по социально-экономическому статусу. Была отмечена высокая смертность от пневмонии в период 1980- 2010 гг., несмотря на быстрое внедрение вакцинации ПКВ10 в 2010 году, при этом смертность от пневмонии снизилась на 10% [76].

Внедрение ПКВ в программы вакцинации детей привело к уменьшению числа серотипов вакцин и пневмококковой инфекции. Изучено влияние ПКВ на распространенность серотипов, генетических линий и резистентных к антимикробным препаратам пневмококков, выделенных из нижних дыхательных путей. Выявлено, что в одной из университетских клиник Ландспитали в Исландии применение пневмококковой вакцинации сопровождалось снижением заболеваемости ВП [77].

Подобная тенденция выявлена по результатам исследований в Корее, где были предоставлены доказательства того, что частота подтвержденных случаев бактериальной пневмонии и пневмококковой пневмонии снизилась с 2007 по 2014 год в результате пневмококковой конъюгатной вакцины [51 р.291-300].

Было оценино влияние введения 10-валентной пневмококковой конъюгатной вакцины на частоту ВП у госпитализированных детей, в возрасте до 5 лет, в южном районе Сантьяго, Чили в период с 2009 по 2015 год. Указано о подтверждении положительнго эффекта внедрения вакцины ПВК-10 в Национальную программу иммунизации, в результате отмечалось снижение случаев заболеваемости и смертности детей [78].

Проводилось проспективное популяционное исследование заболеваемости внебольнычных пнемонии среди детей в возрасте до 5 лет в Департаменте Конкордия (Энтре Риос, Аргентина) с апреля 2014 года по март 2016 года. Результаты применения ПВК 13 в снижении заболеваемости пневмонией среди детей в возрасте до 5 лет, указывают на то, что вакцинация является эффективной стратегией общественного здравоохранения по сокращению заболеваний, предупреждаемых с помощью вакцин, с воздействием на бремя болезней и госпитализацию [79].

Исследования, проводимые в Индии показали, что смертность от Streptococcus pneumoniae и Haemophilus influenzae внебольничной пнемонии снизилась у детей в возрасте 1–59 месяцев с 2000 по 2015 годы. Они отметили, что широкое использование пневмококковой конъюгатной вакцины и устойчивое использование Hib-вакцины могут помочь ускорить достижение целей выживания детей в Индии [80].

С 2000 года риск смерти ребенка до достижения пятилетнего возраста в африканском регионе снизился вдвое. Отмечена связь с увеличением охвата вакцинацией, когда в период с 2008 по 2018 гг. охват иммунизацией против ПКВ 3 (3-я доза пневмококкового конъюгата) увеличился с 4% до 47% [81].

Ученые из Монголии утверждают, что с 2016 года ПВК 13 был введен поэтапно в программу рутинной иммунизации. Была разработана оценка для измерения воздействия вакцины у детей в возрасте от 2 до 59 месяцев. При этом, усовершенствованная система эпиднадзора в Монголии способствовала оценке воздействия ПКВ13 на внебольниную пневмонию [82].

Следует отметить, что частота внебольничных пневмонии снизилась в связи с использованием с 2012 г. для иммунизации детей конъюгатной 13-валентной вакцины [83].

Так, в РФ вакцинация против пневмококка введена в национальный календарь с января 2015 г. [84]. Этому способствовали многочисленные исследования [85], посвященные изучению роли Streptococcus pneumoniae в возниконвении ВП у детей старше 1 месяца. Эффективность же применения пневмококковых вакцин, в качестве фактора, способствующего уменьшению количества рецидивов хронических заболеваний, медикаментозной нагрузки и создающего предпосылки для снижения антибиотикорезистентности пневмококков, также является предметом изучения практической педиатрии.

Анализ применения при иммунизации пневмококковой конъюгированной 13-валентной вакциной Превенар указывает на низкую реактогенность вакцины для применения у детей [86,87].

По данным других авторов, проводивших исследование в целях оценки влияния вакцинации против гриппа и пневмококковой инфекции, были изучены сезонная заболеваемость и смертность от гриппа, ОРВИ и пневмонии среди населения РФ в течение 2012-2016 гг. Указано, что частота пневмоний в общей численности населения в 2016 году увеличилась на 24,0%, по сравнению с 2015 г [88].

В ряде работ, опубликованных другими российсикми исследователями, указано, что снижение уровня смертности от пневмонии было связано со значительным охватом вакцинацией против гриппа и увеличением числа детей и взрослых, вакцинированных против пневмококковой инфекциий [88 р.22-26]. Внедрение современных конъюгированных пневмококковых вакцин в программы иммунизации позволило значительно снизить заболеваемость данными нозологическими формами [89].

В последующем, проведена оценка эффективности затрат на вакцинацию детей первого года жизни 13-валентной пневмококковой вакциной (ПКВ13). Было сделано заключение, о том, что массовая вакцинация детей в возрасте до 1 года ПКВ - 13 является экономически высокоэффективной и позволит существенно снизить затраты на терапию пневмококковых инфекций в РФ [90].

Следует отметить, что Казахстан является первой страной в СНГ, которая ввела вакцинацию против пневмококковой инфекции в Национальный календарь профилактических прививок, с 2010 года в стране внедрена прививка от пневмококковой инфекции [91], как эффективное и экономически выгодное профилактическое мероприятие в современной медицине.

В Казахстане вакцинация проводится пневмококковой вакциной ПКВ-13. [93]. Вакцина Превенар®- пневмококковая полисахаридная конъюгированная адсорбированная, тринадцативалентная, представляет собой капсулярные полисахариды 13 серотипов пневмококка. Она включает 1, 3, 4, 5, 6А, 6В, 7F, 9V, 14, 18С, 19А, 19F и 23F серотипы, индивидуально конъюгированные с дифтерийным белком CRM197 и адсорбированные на алюминия фосфате. По данным ВОЗ, эффективность вакцинации может быть вышеожидаемой благодаря не прямому воздействию вакцины (коллективный иммунитет);такой эффект был продемонстрирован на примере нескольких вакцин, включаяконъюгированные пневмококковую и Hib вакцины. Вакцины также могут влиятьна эпидемиологию заболевания: изменять возрастную структуру заболевания илиизменять доминирующие штаммы возбудителя («замещение серотипа»)[94].

Имеются данные, где показана четкая тенденция к снижению частоты инвазивной пневмококковой инфекции среди детей младше 2 лет после плановой вакцинации в 2000 г. У детей этой же возрастной группы заболеваемость в 2001 г. снизилась по сравнению с 1998 г. на 69% [95].

Вакцинация в Казахстане проводилась поэтапно. Первыми областями, где проводилась вакцинация стали Восточно-Казахстанская и Западно- Казахстанская (Мангистауская) области. Показатели заболеваемости пневмонией на 100 тыс населения в Восточно-Казахстанской области в 2010 году составили 1630,1, смертность от пневмонии и гриппа- 13,87 на 100 000 детей до 1 года. В Западно- Казахстанской ( Мангистауской) области число пневмоний в 2010 году составляло 637,5, смертность- 10,93 [95 с 37-39]. Через 2 года после вакцинации заболеваемость пневмонией в ВКО снижена до 1,6 раза, смертность до 24% соответственно. Аналогичное снижение показателей заболеваемости и смертности зарегистрированы и в Западно- Казахстанской (Мангистауской) области: в 1,8 раза, и в 1,7 раза соответственно.

Казахстан планирует добиться снижения заболеваемости пневмонией детей до 5 лет на 50%, смертности - на 20% [96].

Это объясняется тем, что введение ПКВ-13 снизило смертность в возрасте до 1 года от пневмонии вдвое (95% ДИ, P = 0,001). Внедрение ПКВ-13 представляется экономически эффективной программой в Казахстане. Эти результаты могут лучше информировать лиц, принимающих решения, о включении в формуляр и возмещении в программах вакцинации в Казахстане [4 р.102].

Для более углубленного изучения уровня заболеваемости пневмонией , был проведен статистический анализ для оценки данной заболеваемости среди детей от 0-5 лет [97].

В Государственной программе развития здравоохранения РК «Денсаулық – 2020» было отражено усиление мер по профилактике пневмококковых заболеваний на основе организации и координации всей работы по иммнопрофилактике детского и взрослого населения [98].

Изучение эффективности проводимой вакцинации против пневмококковой инфекции 13- валентной вакциной на территории РК свидетельствуют в пользу снижения количества детей, госпитализированных стационар с пневмонией на 22% в первый год после начала вакцинации и на 33% и еще через год после внедрения [99].

Однако, исследования были посвящены изучению эффективности противопневмококковой вакцинации по эпидемиологическим показателям. При этом проблема нарушенного графика иммунизации пневмококковой вакциной, связанного с различными факторами, изучена недостаточно.

Пневмония, вызванная пнемококковой инфекцией остается одним из частых заболеваний органов дыхания у детей, оставаясь ведущей причиной смертности детей младше 5 лет, особенно в развивающихся странах [100]. Внедрение вакцинации против пневмококковой инфекции существенно сокращает заболеваемость данными инфекциями и приводит к уменьшению частоты внебольничных пневмоний. В этой связи, практический и начный интерес представляет проведения анализа заболеваемости внебольничной пневмонии у детей, изучение структуры пневмоний, в зависимости от этиологии, влияние массовой вакцинации против пневмококковой инфекции на заболеваемость ВП у детей раннего возраста [101].

Это обусловлено и существованием другой серьезной проблемы, связанной с устойчивостью пневмококка к антибактериальным препаратам, которая осложняет лечение больных с различными формами заболеваний пневмококковой этиологии, требует применения антимикробных препаратов второй и третьей линий терапии, увеличивая продолжительность госпитализации и расходы на лечение. Таким образом, в настоящее время, ведущим направлением предупреждения инфекций, вызываемых устойчивыми к антибиотикам пневмококками, признана вакцинация. В настоящее время педставлены самые современные позиции по вакцинопрофилактике болезней, вызванных пневмококком [102].

Оценка воздействия вмешательств на пневмонию является сложной задачей, поскольку выбор метода определения случая и эпиднадзора может существенно повлиять на выявление пневмонии [103].

Таким образом, несмотря на определенную положительную динамику в снижении показателей детской смертности от заболеваний органов дыхания. [104], сохраняется проблема нарушенная иммунизация, связанная с различными факторами. Среди них, недостаточно обоснованные медицинские противопоказания к ее проведению. Это обстоятельство, наряду с другими причинами, не могло не сказаться на уровне заболеваемости пневмонией у детей раннего возраста. Данная проблема требует ее изучения, особенно в условиях формирующегося негативизма населения, при проведении вакцинации детей для составления причинно-следственной связи заболеваемости детей от управляемых инфекций. В связи с неблагоприятной инфекционной ситуацией правительство ряда стран Европы, США внесли изменения в программы обязательной вакцинации, сделавшие отказ родителей от вакцинации более сложным с юридической точки зрения [12 р.7257-7438]. Однако, и в других государствах, остается значительная доля родителей, отказывающихся от вакцинации детей по немедицинским причинам, что может повлиять на уровень здоровья популяции в целом [13 р.735].

## 1.4 Роль цитокинов в развитии внебольничной пневмонии у детей

Патологические процессы, свойства цитокинов и функционирование цитокиновой сети достаточно подробно описаны в публикациях последних лет [105-107], среди которых значительное место занимают исследования роли цитокинов при болезнях органов дыхания [108-111]. В них указано, что цитокины вовлекаются в инфекционно-воспалительный процесс на уровне собственно иммунных механизмов и эффекторного звена, во многом определяя направление, тяжесть и исход патологического процесса.

Спектр и уровень синтезируемых цитокинов связаны с природой этиологического фактора, тяжестью и распространенностью патологического процесса.

Рассматривая роль цитокинов в защите от возбудителей пневмонии, исследователи убедительно обосновывают прямое и опосредованное бактерицидное действие цитокинов. При этом, как показано при других заболеваниях [112, 113], важно не только количественное содержание уровня цитокинов, а соотношение оппозитных пулов молекул, то есть провоспалительных и противовоспалительных цитокинов. Указано, что IL-10, впервые идентифицированный как продукт Th2, клона лимфоцитов, также продуцируется моноцитами/макрофагами. Он способен ингибировать цитокиновый синтез и экспрессию поверхностных молекул, регулировать воспаление, уменьшая его [114].

В последнее время сохраняется важность изучения активации защитно-приспособительных систем макроорганизма в борьбе с патогенным агентом. При этом, именно цитокины выпоняют основную регуляторную функцию в качестве медиаторов межклеточного взаимодействия. Провоспалительные цитокины продуцируются и действуют на иммунокомпетентные клетки, инициируя воспалительный ответ [115-117]. В эту группу входят IL-1, IL-6, IL-8, IL-12, ФНО-a, высокий уровень которых отражает активность и тяжесть патологического процесса [118,119]. Так, ФНО-a, являясь плюрипотентным цитокином, способствует адгезии лейкоцитов к эндотелию, активирует лейкоциты (гранулоциты, моноциты, лимфоциты), индуцирует продукцию других провоспалительных цитокинов. Другая важнейшая функция ФНО-a цитокина связана с его высокой хемоаттрактантной активностью. Следует также учитывать и роль IL-8 в подобном эффекте, а также способности инициировать респираторный взрыв, с массивной инфильтрацией тканей нейтрофилами [120].

Среди медиаторов воспаления, которые, как было описано, играют существенную роль в патологии hRSV, являются цитокины и хемокины. Цитокины представляют собой небольшие секретируемые молекулы, которые вносят значительный вклад в модуляцию иммунного ответа и дифференцировку Т-клеток [121]. В зависимости от эффекта, который они генерируют на иммунные клетки, их можно разделить на две группы; провоспалительные и противовоспалительные [122]. Интерлейкин (IL) -1, фактор некроза опухолей альфа (ФНО-a), интерферон-гамма (IFN-γ) и IL-6, среди прочих [123] относятся к провоспалительной группе, IL-10 является противовоспалительным, а IL-12 может быть про- и противовоспалительным цитокином ( Figure 1C ) [ 124 ].

В других работах, посвященных микоплазменной пневмонии, указано на связь с инфильтрацией мононуклеарных клеток в дыхательные пути, котора, в основном, состоит из CD4 + T-клеток, способствуя значительному усилению иммунного ответа и последующему повреждению паренхимы легкого [125]

Клетки Th17 играют мощную провоспалительную роль в иммунной системе, продуцируя цитокин-интерлейкин 17 (IL-17). В дополнение к их эффекторной функции в защите от внеклеточных патогенов, клетки Th17 способствуют развитию многих воспалительных состояний, включая некоторые заболевания легких, такие как хроническая обструктивная болезнь легких. Экспериментальные исследования на мышах, инокулированных живым МР, выявили увеличение концентрации IL-17 и количества нейтрофилов. Подобная активация сигнала, связанная с IL-17, наблюдалась у пациентов с пневмонией МР, у которых уровни IL-17 в сыворотке крови были значительно выше, чем у пациентов со стрептококковой пневмонией. Учитывая, что IL-17 играет роль в переходе от врожденного иммунитета к адаптивному иммунитету, данные наблюдения привели к гипотезе о том, что некоторые компоненты экстракта MP индуцируют IL-17. Вышеуказанное, свою очередь, вызывает чрезмерные воспалительные клеточные реакции, наблюдаемые у у больных пневмонией [126]

Результаты одного проспективного исследования для определения сывороточных цитокинов, свидететельствуют о том, чтонезависимым предиктором пневмококковой инфекции у детей в возрасте до 5 лет с внебольничными пневмониями являлся IL-6 [127].

По данным других авторов, повышенные уровни хемокинов Th2 в сыворотке крови связаны с бронхолегочной дисплазией у недоношенных детей [128].

Другие исследователи [129] отмечают, что инфекция начинается с проникновения вируса в слизистые оболочки глаз, носа или рта, что позволяет ему проникнуть в организм. Первой зоной инфекции являются верхние дыхательные пути, где она нацелена на мерцательный эпителий носоглотки, а затем она движется к легким, блокируя дыхательные пути по мере распространения инфекции. В ответ на все эти повреждения эпителий дыхательных путей генерирует цитокины и хемокины для привлечения эффекторных клеток к месту инфекции и ограничения их размножения [130, 124 р.82]. Этот преувеличенный воспалительный ответ усиливается по мере прогрессирования инфекции, при этом инфекция индуцирует Th2-подобный иммунный ответ, стимулируя воспаление.

В результате рекрутирования воспалительных клеток количество цитокинов, таких как IL-1, IL-6, IL-10 и CCL5, дополнительно увеличивается, тогда как IL-10 и IFN-γ уменьшаются. Тем не менее, необходимы дополнительные исследования, чтобы выявить медиаторов, непосредственно связанных с повреждением hRSV. В дополнение к вредной индукции медиаторов воспаления в дыхательных путях, вызванных hRSV, были опубликованы сообщения, указывающие на изменения в центральной нервной системе (ЦНС). Действительно, повышенные уровни IL-6, IL-8 (CXCL8), MCP-1) и CCL4 были зарегистрированы в спинномозговой жидкости от пациентов с тяжелым бронхиолитом и hRSV-ассоциированной энцефалопатией. В этой обзорной статье мы представляем подробный анализ роли цитокинов, секретируемых при инфекции hRSV, и их потенциально вредного вклада в повреждение тканей дыхательных путей и ЦНС [131].

Клеточные механизмы неспецифической защиты играют важнуюрольпреимущественно в респираторном отделе легких. Главными клетками здесь являются лейкоциты, лаброциты, эозинофилы и макрофаги. При массивной бактериальной агрессии происходит выброс этими клетками таких хемокинов, как ИЛ-8, ФНО-α, ИЛ-10, MCP-1, компонентов системы комплемента, что имеет важное значение при развитии.

При пневмонии как правило, с самого начала воспалительного процесса в первые дни значительно увеличивается содержание провоспалительныхцитокинов: ИЛ-6, ИЛ-8, ИЛ-12. Изменения цитокинового статуса зависят от возбудителя пневмонии. Так, при пневмококковой пневмонии значительно активируются альвеолярныемакрофаги и Т-лимфоциты. Уже в первые сутки идет продукция ИЛ-1β, ФНО-α, ИЛ-6, ИЛ-10. Изучение роли такого цитокина, как MCP-1, относящегося к группе CC-хемокинов (β-хемокинов) представляет большой научный интерес по ряду причин. В первую очередь, он является одним из мощных факторов хемотаксиса моноцитов. продуцируя культуры клеток эндотелия. Кроме того, MCP-1 обеспечивает приток лейкоцитов и моноцитов в область повреждения и формирование воспалительного инфильтрата. Основными источниками MCP-1 в моче считаются клетки тубулярного эпителия. Этот хемокинэкспрессируется также мононуклеарами и эндотелиальными клетками сосудов [17 - 22].

При проведении оценки тяжести заболевания и прогнозированиятяжести внебольничных пневмоний, MCP-1 показал более высокуючувствительность, чем С- реактивный белок [132].

Другое исследование, связанное с изучением активности ФНО - α, IL6, IL1β, MCP - 1, IL4, IL10, IFNγ, IL13, IL5, sCD40L, Flt3L, IL2 цитокинов при микоплазменной внебольничной пневмонией, показало повышенные их значение у детей с разной степенью тяжести, в том числе, и с легкой.При этом, содержаниеФНО - α, IL6, IL1β, MCP - 1, IL4, IL10 и IFNγбыло повышенным у детей с легкой степенью и значительно повышалось у детей с тяжелой степенью. Уровни MCP - 1 являлись самыми высокими среди всех цитокинов [133].

Изучение биологических образцов пациентов с пневмококковой инфекцией показало, что этиология была вирусной (52,0%), вирусно-бактериальной (30,2%) и бактериальной (17,8%). Пневмококковая инфекция обнаружена у 31 (24,0%) больного. При изучении интерлейкинов 6 и 10 заметное повышение уровня IL-6 в сыворотке крови во время острой фазы делает его потенциальным биомаркером пневмококковой инфекции среди детей с ВП [54 р.169-176.].

Нет единого мнения, какие из цитокинов имеют основное патогенетическое влияние в развитии пневмонии, в том числе, в зависимости от этиологии последней. В этой связи, представляется важным изучение роли цитокинов в диагностике степени тяжести лёгочного воспаления у детей раннего возраста, их влияния на течение и исход заболевания.

В настоящий момент практически отсутствуют публикации по изучению ВП у детей от 2 месяцев до 3 лет с нарушенным календарем вакцинации. Есть единичные работы, посвященные изучению роли Streptococcuspneumoniae в структуре летальности бактериальных менингитов [134]. Проведены исследования по изучению медико – социальной и фармакоэкономической эффективности вакцинации против пневмококковой инфекции [135].В отдельных работах [136] изучены эпидемиологические и микробиологические аспекты пневмококковой инфекции у детей до 5 лет, в частности, биологические свойства выделенных штаммов.

Таким образом, изучение особенностей клинического течения ВП, в зависимости от проведенной вакцинации пневмококковой вакциной представляется актуальным, в особенности с учетом показателей иммунологического статуса и микробиологической картины заболевания.

# 2 МАТЕРИАЛЫ И МЕТОДЫ ИССЛЕДОВАНИЯ

## 2.1 Дизайн исследования

Исследование проводилось на базе отделений детей младшего возраста с патологиейорганов дыхания областной детской клинической больницы г. Караганды, детской больницы гг. Караганды, Темиртау, с применением общеклинических, инструментальных, иммунологических, микробиологических и статистических методов исследования на проводимые исследования имеется информированное согласие родителей.

Общеклинические исследования:

I. Изучение форм медицинской отчетности

II. Общеклинический:

1.Сбор анамнеза болезни и жизни;

2.Физикальное обследование;

3.Клинический анализ крови с лейкоцитограммой;

III. Инструментальные методы исследования:

1. Пульсоксиметрия

2.Рентгенография органов грудной клетки;

IV. Иммунологический:

Определение методом ИФА в моче уровни цитокина MCP-1;

V. Микробиологический:

Микроскопическое исследование мокроты и определение чувствительности к антибактериальным препаратам

VI. Методы статистической обработки данных.

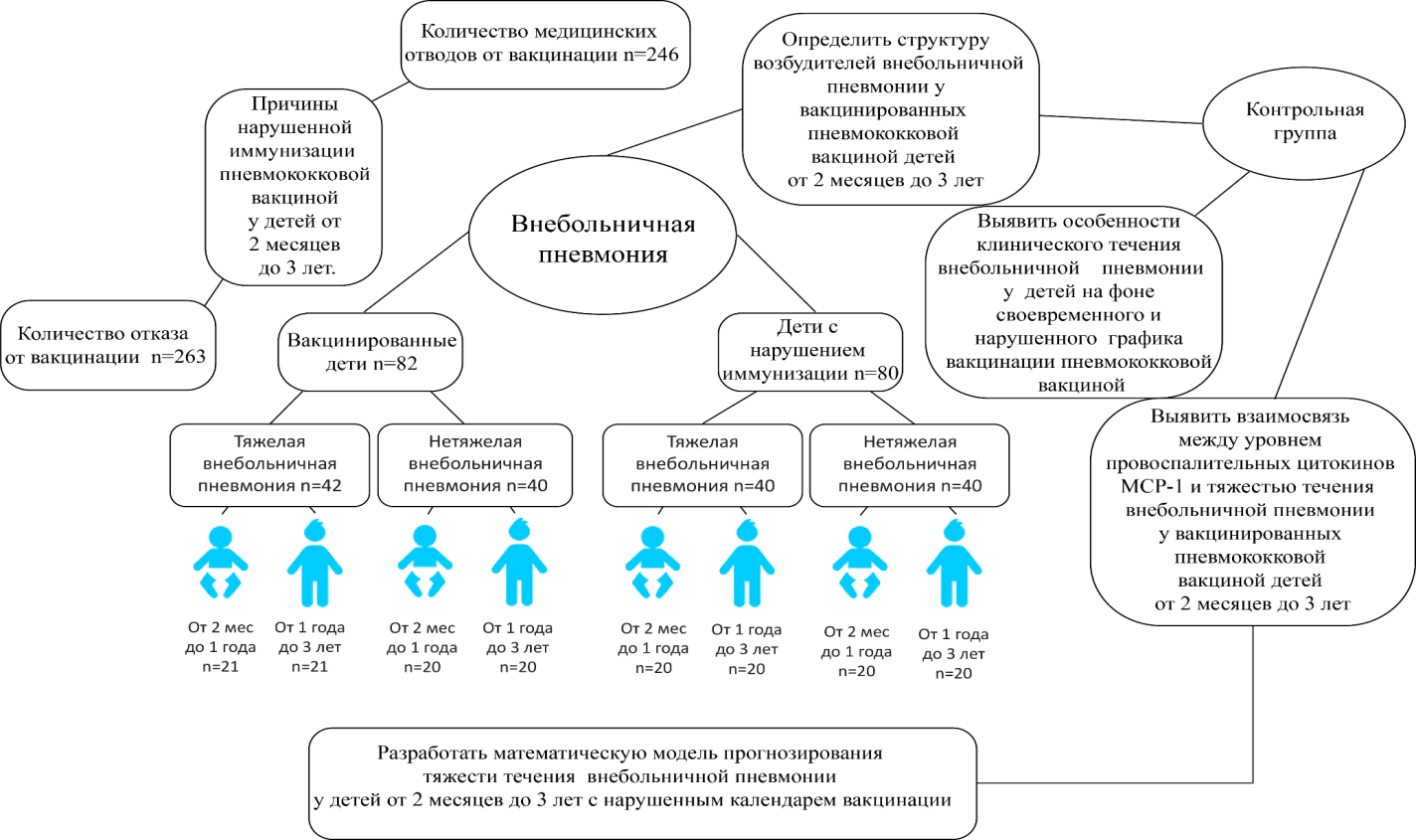


Рисунок 1- Дизайн исследования

Для проведения анализа причин отказоз от вакцинации изучены индивидуальные карты развития детей (ф112/у), прививочные карты (ф 063), журнал учета профилактических прививок (форма 064/у), медицинская карта амбулаторного пациента (форма № 025/у), лист добровольного информированного согласия или отказа на проведение профилактических прививок [137].

В соответствии с поставленными задачами нами было обследовано 162 больных детей с установленным диагнозом внебольничной пневмонии. Из них 82 (50,6%) вакцинированные дети и 80(49,3%) дети с нарушением иммунизации в возрасте от 2 месяцев до 3 лет и контрольная группа вакцинированные здоровые дети (n=20). Распределение детей по возрасту, а также по степени тяжести течения внебольничной пневмонии отражено в таблицах 1,2,3.

Таблица 1 – Распределение детей по возрасту

|  |  |  |
| --- | --- | --- |
| Возраст | Вакцинированные дети против пневмококковой инфекции | Дети с нарушением сроков иммунизации против пневмококковой инфекции |

Продолжение таблицы 1

|  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- |
| 1 | 2 | | 3 | |
| абс | % | абс | % |
| 2 мес-1 года | 41 | 25,3% | 40 | 24,7% |
| 1 -3 лет | 41 | 25,3% | 40 | 24,7% |
| n=162 | | | | |

Таблица 2 – Распределение детей по степени тяжести внебольничной пневмонии

|  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- |
| Группы | Степень тяжести ВП (n=162) | | | |
| тяжелая (абс.) | | нетяжелая (абс.) | |
| Вакцинированные дети против пневмококковой инфекции | 42 | 25,9% | 40 | 24,7% |
| Дети с нарушением сроков иммунизации против пневмококковой инфекции | 40 | 24,7% | 40 | 24,7% |

Таблица 3 – Распределение детей по степени тяжести внебольничной пневмонии по группам

|  |  |  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| Группы | Степень тяжести ВП (n=162) | | | | | | | |
| тяжелая (абс.) | | | | нетяжелая (абс.) | | | |
| Вакцинированные дети против пневмококковой инфекции n=42 | | Дети с нарушением сроков иммунизации против пневмококковой инфекции n=40 | | Вакцинированные детипротив пневмококковой инфекции  n=40 | | Дети с нарушением сроков иммунизации против пневмококковой инфекции n=40 | |
| абс | % | абс | % | абс |  | абс | % |
| 2 мес-1 года | 21 | 25,6% | 20 | 24,4% | 20 | 25% | 20 | 25% |
| 1 -3 лет | 21 | 25,6% | 20 | 24,4% | 20 | 25% | 20 | 25% |
| Контрольная группа | n=20 | | | | | | | |

## 2.2Общеклинические методы исследования

Клиническое обследование больных детей включало в себя сбор анамнеза, физикальное обследование, исследование крови с лейкоцитограммой. Всего было обследовано 162 детей с установленным диагнозом «внебольничная пневмония» различной локализации. Группу контроля составили 20 здоровых вакцинированных детей.

Критерии включения:

1. возраст от 2 мес до 3 лет

2. Острая внебольничная пневмония

3. Отсутствие хронических соматических заболеваний

4. Отсутствие пороков развития бронхолегочной системы

5. Отсутствие фоновых заболеваний

6.Информированное согласие законных представителей больных детей на проводимые исследования.

Критерии исключения:

1. Возраст меньше 2 мес и старше 3 лет

2. Отсутствие острой внебольничной пневмонии

3. Наличие хронических соматических заболеваний

4. Наличие пороков развития бронхолегочной системы

5. Наличие фоновых заболеваний

6. Отсутствие информированного согласия законных представителей больных детей на проводимые исследования.

Диагноз подтверждали на основании совокупности клинических и лабораторно-инструментальных показателей. Клиническое обследование заключалось в изучении жалоб, анамнеза, физикального обследования, а также результатов динамического наблюдения за течением заболевания. Учитывались результаты рентгенологического, микробиологического и иммунологического методов исследования.

На первом этапе обследованные дети были условно разделены на две группы, в соответствии с тяжестью внебольничной пневмонии. В Iгруппу детей с вошли 82 (50,6%) вакцинированных детей, во II- 80 (49,3%) дети с нарушением иммунизации. Также были распределены по степени тяжести, из них - 82 детей с тяжелом течением и 80 детей с нетяжелом течением заболевания. Распределение обследованных детей по степени тяжести внебольничной пневмоний осуществлялось на основании КП «Пневмония у детей», 2017 г. и рекомендаций ВОЗ по диагностике,лечению и профилактике внебольничных пневмоний у детей. Оказание стационарной помощи детям [138]. Алгоритм диагностики при ВП складывается из общепринятой клинической симптоматики с использованием современных методов лабораторно-инструментальной диагностики [139].

Тяжелое течение пневмонии у детей считали по наличию хотя бы одного из ниже перечисленных критериев:

· учащенное или затрудненное дыхание (дети до 2 месяцев ЧДД ≥60 в минуту; от 2 мес.- до 1 года ≥50 в минуту; 1-5 лет ≥40 в минуту; старше 5 лет >28 в минуту);

- втяжение нижней части грудной клетки; лихорадка; кряхтящее дыхание (у младенцев);

- участие вспомогательной мускулатуры грудной клетки в акте дыхания;

- аускультативные признаки (ослабленное или бронхиальное дыхание, влажные хрипы, шум трения плевры, необычный звуковой резонанс (ослабление над плевральным экссудатом/эмпиемой, усиление над долевым уплотнением); укорочение перкуторного звука

·сатурация кислородаSpO2 < 90 %;

·поражение двух и более долей легких;

·нарушение сознания;

·внелегочный очаг инфекции (менингит, перикардит и др.);

·анурия;

·снижение лейкоцитов крови < 4 х 109/л;

·гипоксемия (PаO2 < 60 мм рт. ст.);

·гемоглобин < 100 г/л;

·гематокрит <30 %;

·острая почечная недостаточность (креатинин крови > 176,7 мкмоль/л,

азот мочевины > 7,0 ммоль/л).

Оценка состояния детей от 0 до 2 месяцев проводилась на основании оценки опасных признаков (ОП), детям от 2-х месяцев до 5 лет проводилась оценка общих признаков опасности (ОПО, таблица 4)[140].

Таблица 4 - Признаки опасности детей от 0 до 5 лет

|  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- |
| Признак | Младенцы (0-2 мес) | После 2 мес |  |
| 1 | 2 | 3 | 4 |
| Учащенное дыхание (60 и более) | + | Не может пить или сосать грудь | + |
| Выраженное втяжение грудной клетки | + | Рвота после каждого приема или питья | + |
| Кряхтящее дыхание  (экспираторная одышка) | + | Судороги в анамнезе | + |
| Судороги | + | Летаргичен или без сознания | + |

## 

## Продолжение таблицы 4

|  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- |
| 1 | 2 | 3 | 4 |
| Движения только при стимуляции или отсутствуют даже при стимуляции | + |  |  |
| Повышение температуры тела 37,5º и свыше | + | Рвота после каждого приема или питья | + |
| Температура 36,5º и не повышается при согревании | + | Судороги в анамнезе | + |
| Изменение цвета кожных покровов: цианоз или появление желтухи в 1 сутки или после 7 суток жизин ребенка, выраженная бледность | + | Летаргичен или без сознания | + |
| Выделение гноя из пупочной ранки или покраснение, переходящее на кожу около пупочного остатка | + |  |  |
| Кровотечение из пупочного остатка | + |  |  |
| 10 пустул и более или крупные везикулы на коже, отек подкожной основы, покраснение, уплотнение | + |  |  |

## 2.3 Инструментальные методы исследования

## 2.3.1 Рентгенологическое обследование

«Золотым стандартом» диагностики пневмонии остается рентгенография органов грудной клетки, позволяющая оценить размеры инфильтративных изменений в легких и их распространенность, наличие или отсутствие плеврального выпота или деструкции легочной ткани [46 с.24]. Рентгенологическое исследование грудной клетки проводилось детям при отсутствии эффекта от проводимой антибактериальной терапии в соответствии с КП **(**КП МЗ РК «Пневмония у детей»- 2017 г.) Консультации специалистов проводились по показаниям [137 с.1-7,139 с.1-5].

Рентгенологический метод сохраняет важность для понимания этиологической диагностики болезни, а также для оценки эффективности лечения [64 с.134].

Проведение контрольной рентгенографии органов грудной клетки показано при внебольничной пневмонии только в случае отсутствии эффекта от лечения и развития осложнений [141]. Рентгенография помогает также в прогнозировании исходов болезни [142-144] и проведения дифференциальной диагностики выявленных в легких изменений с другими патологическими процессами, имеющими сходные с пневмонией клинические проявления [145,146].

## 2.3.2 Пульсоксиметрия

Неинвазивный метод измерения процентного содержания оксигемоглобина в артериальной крови (сатурации) проводился посредством пульсоксиметра [147]. Пульсоксиметрия измеряет насыщение гемоглобина крови кислородом, сравнивая абсорбцию разных длин световых волн в пропускающих свет частях тела. Пульсоксиметрия является лучшим доступным методом диагностики и контроля гипоксемии.Пульсоксиметрия улучшает диагностику гипоксемии у детей на 20–30%, в сравнении с оценкой одних лишь клинических симптомов. При правильном применении пульсоксиметрия является надежным инструментом для контроля состояния пациентов без причинения им дискомфорта; также она является общепринятым стандартом диагностики гипоксемии [148]. Прибор представляет собой микропроцессорное устройство с применением минимального контакта с кожей ребенка. Тонкий световой луч проникает сквозь кожу до капиллярного слоя. Спектр отраженного света изменяется в зависимости от сатурации крови кислородом, что и регистрирует встроенный процессор. Кроме того, регистрируется частота регулярных «мерцаний» спектра вследствие пульсовых сердечных сокращений. Использовался датчик, надеваемый на палец, не требующий механического крепления, во избежание нежелательного давлению на ткани.

В процессе измерения оксигенации также происходит фиксирование изменения «толщины» крови в связи с пульсацией артериол. Датчик пульсоксиметра состоит из комбинации светодиодов: один излучает красный цвет, а второй дает поток инфракрасного излучения. С другой стороны прибора находится фотодетектор, определяющий интенсивность попадающего на него светового потока. Помещая палец между светодиодами и фотодетектором, часть излучаемого света поглощается, рассеивается, отражается тканями и кровью, и световой поток, достигающий детектора, ослабляется.

В основе метода использована роль гемоглобина, который, в отличие от тканей, являясь цветным фильтром, дает различное поглощение излучения от двух источников. Гемоглобин в различных своих состояниях имеет разные степени поглощения светового излучения. Так, оксигемоглобин хорошо рассеивает красный цвет и интенсивно поглощает инфракрасное излучение. Тогда как дезоксигемоглобин, имеющий темно-вишневый цвет, плохо задерживает инфракрасные лучи, но хорошо поглощает красный цвет. Становится понятным, какой же поток пройдет через оксигенированную кровь.

Таким образом, используя специальный алгоритм, прибор рассчитывает процентное содержание оксигемоглобина в периферической крови. При этом в засчет идут показатели только пульсирующего кровотока, отражающего насыщение кислородом именно артериальной крови[148 с.14-18].

Пульсоксиметрия рекомендована для проведения у всех больных детей с внебольничной пневмонией для объективной оценки тяжести заболевания и решения вопроса об объеме лечебных мероприятий [138 с.4].

## 2.4 Метод сбора клинического материала

Для исследования мокроты сбор материала проводили не позднее 3 суток с момента поступления в стационар. Детям до 1 года мокроту собирали через зонд аспиратором. Детям старше года, не умеющим отхаркивать мокроту, с путем раздражения области корня языка и задней стенки ватным тампоном, намотанным стерильный шпательем, вызывали кашлевой рефлекс. Этим же тампоном собирали полученную мокроту в стерильную пробирку с плотно закрывающейся крышкой. Мокроту в течени 2 часов с момента взятия транспортировали в бактериологическую лабораторию [149].

Исследование мочи проводилосьв соответствии с существующей методикой [150]. После предварительного туалета наружных половых органов ребенка. Ребенка усаживали на колени матери, медицинской сестры, которая затем отбирала мочу ребенка в стерильную емкость в количестве 10-50мл. Сбор материала проводили в стационаре. Для иммунологического анализа исследование проводили при естественном мочеиспускании с использованием средней утренней порции. Мочу собирали в чистую, стерильную одноразовую емкость для сбора мочи с крышкой. Полученный биологический материал хранили до транспортировки в холодильнике при температуре +40С - +80С.

## 2.5 Микробиологическое исследование мокроты

Учитывая достаточно высокую чувствительность и специфичность, бактериологический метод является одним из основных в диагностике этиологической диагностики внебольничной пневмонии [151]. Простота и точность технология масс-спектрометрической идентификации любых видов микроорганизмов и грибов позволяет определить их наличие в течение нескольких минут (MALDI-TOF MS) [152]. Идентификация микроорганизмов методом матричная лазерная десорбционная ионизация масс-спектрометрия времени полета (MALDITOF- MS) - это техническая революция, которая все чаще используется в микробиологических лабораториях. На протяжении более чем 30 лет было показано, что бактерии могут быть идентифицированы на основе их белков [153, 154].

Современные научные исследования доказали, что состав белков, как и липидов бактериальной клетки, детерминирован генетически, что позволяет использовать их для надежной идентификации микроорганизмов. Масс-спектрометрическая идентификация микроорганизмов может быть осуществлена двумя способами: по спектру белков микробов — белковое профилирование (MALDI-TOF MS) и по клеточным липидам — метод газовой хроматографии в сочетании с масс-спектрометрией (ГХ-МС) и жидкостной хроматографии в сочетании с масс-спектрометрией (ЖХ/МС).

Сущность метода заключается в превращении (с помощью лазерных импульсов) органического вещества микроорганизмов в заряженные частицы - ионы. Этот процесс называется ионизацией. При этом молекулы вспомогательного вещества — матрицы (а-циано-4-гидроксикоричная кислота), и изучаемого микроорганизма (в частности, белки) переходят в газовую фазу, а молекулы матрицы взаимодействуют с белками, перенося на них положительный заряд. Полученные в результате ионизации ионы с помощью электрического поля переносят в газовую фазу вакуумной части масс-спектрометра. В глубоком вакууме анализатора под действием электрического поля ионизированные белки движутся от источника ионизации к детектору с ускорениями, обратно пропорциональными их атомным массам. Так происходит сортировка заряженных ионов по массам (точнее, по отношению массы к заряду, или m/z) по времени пролета ими определенного расстояния. После попадания ионов на детектор и оцифровки результата программа масс-анализатора оценивает время пролета частиц, строится масс-спектр — график, по оси абсцисс которого находится соотношение m/z, а по оси ординат — количество ионов, зарегистрированных детектором в конкретный момент времени. Полученный масс-спектр сопоставляется со спектрами из базы данных масс-анализатора, и на основании сведений о массах характеристических белков осуществляется идентификация микроорганизмов.

Для проведения MALDI-TOF MS идентификации возбудителей использовалась, соответствующая программа и база данных (Microflex-LT, BiotyperSystem, BrukerDaltonics, Германия).

Выделение и идентификация штаммов возбудителей проводились на базе Лаборатории коллективного пользования Научно-исследовательского центра НАО «Медицинского университета Караганды».

Методика проведения идентификации состоит из этапов подготовки исследуемой чистой культуры микроорганизма и собственно идентификации. При подготовке культуры., на подложке масс-анализатора смешивают идентифицируемые микроорганизмы (взятые из чистой культуры, отдельной колонии, среды обогащения) и раствор матрицы. Для подготовки 24 культур требуется 10 минут, для 96 изолятов — 33 минуты.

На этапе идентификации подготовленную культуру помещают в масс-анализатор и подвергают воздействию лазерных импульсов (ионизация). Далее процесс идентификации осуществляется с помощью масс-спектрометра автоматически, без вмешательства исследователя. Идентификация культуры одного микроорганизма завершается менее чем за 2 минуты. Для идентификации 24 культур требуется 12 минут, для 96 культур — 43 минуты.

Идентификация возбудителей производилась из образцов биоматериала, полученных непосредственно от больных детей.

Получение культур микроорганизмов для проведения МС-идентификации производится на следующих селективных и неселективных питательных средах, разрешенных к применению в РК установленном порядке:

•Посев мокроты был произведен на кровяной агар с лошадиной кровью, на средуСабуро количественным методом

•Культитвирование 0 37градусов, в СО2 никубаторе 18-24 часа

•Идентификация на массспектрометре

•Чувствительность к антимикробным препаратам проводили диско-диффуионным методом по стандарту CL.

Допускается исследование культур, полученных на других питательных средах, а также культур с микроорганизмами на разных фазах роста или выращенных при разных температурах. Наилучшие результаты получаются при использовании условий (среда, фаза роста, температура), идентичных тем, что были использованы для культивирования образцов, использованных для создания референсных записей базы данных. Время культивирования микроорганизмов для проведения идентификации — от 6 ч до нескольких суток для медленно растущих микроорганизмов. Первичная идентификация осуществлялась на основании совокупности культуральных (морфология колоний на кровяном агаре, наличие альфа-гемолиза), морфологических (грамположительные кокки) и физиологических (отрицательный каталазный тест, чувствительность к оптохину и желчи) свойств. Для окончательной идентификации применялся метод время-пролетной масс-спектрометрии с референсной базой данных, содержащей информацию более чем о 950 клинически значимых видах микроорганизмов [155,156].

Принцип количественного метода основан на том, что этиологически значимые микроорганизмы содержатся в исследуемом материале в значительно большем количестве, чем микробы, загрязняющие мокроту при ее прохождении через верхние дыхательные пути (критическое число составляет 107—1010). При культивировании правильно подобранного разведения мокроты можно выделить чистую или почти чистую культуру микроорганизмов, имеющих этиологическое значение.

Для количественного учета микрофлоры мокроты ее гомогенизируют и к 1 мл гомогенизата добавляют 9 мл изотонического раствора хлорида натрия. Из полученной эмульсии готовят десятикратные разведения в 0,1 мл каждого разведения (10-1, 10-2, 10-3 и т. д.) засевают на одну из перечисленных выше плотных питательных сред. После 18—24 ч инкубации при 37°С учитывают обсемененность мокроты, подсчитывая количество колониеобразующих единиц (КОЕ) в 1 мл неразведенной мокроты. Одновременно с количественным исследованием можно выделить чистые культуры микроорганизмов и провести их идентификацию[157]. Контроль колонизации микробов проводили с помощью масс-спектрометрии по белковому профилю выделенных культур.Наличие большого количества бактерий (105 КОЕ или больше) является признаком того, что среда дыхательных путей предрасполагает к высокому риску развития тяжелой пнемонии.

## 2.6 Методика определения провоспалительных цитокинов МСР -1 в моче посредством иммуноферментного анализа

Содержание цитокинов МСР-1 определяли в порциях утренней мочи, с помощью иммуноферментного анализа. В качестве твердой фазы использовались флюоресцентные микрочастицы, конъюгированные с моноклональными антителами к данным цитокинам. Методика проводилась методом иммуноферментного анализа на базе Лаборатории коллективного пользования Научно-исследовательского центра НАО «Медицинского университета Караганды». Набор «human MCP-1 ELISA» предназначен для количественного определения человеческого MCP-1 (моноцитарный хемотаксический протеин-1) в человеческой биологических жидкостях, согласно инструкции. Референтными уровнями MCP-1 в моче считали 96 ± 44 пг/мл.

Исследуемые хемокины (хемотаксические цитокины) представляют собой суперсемейство малых секретируемых протеинов, функционирующих в качестве межклеточных мессенжеров для контроля миграции и активации лейкоцитов, вовлеченных в воспалительные реакции и иммунитет [158]. Кроме того, хемокины являются важными медиаторами во многих патологических процессах, таких как аллергическая реакция, хронические воспалительные и аутоиммунные заболевания, злокачественный рост и развитие гематопоэтических клеток [159,160]. CC-хемокин или моноцитарный хемотаксический протеин-1 (MCP-1), также известен как моноцитарный хемотаксический и активирующий фактор (MCAF). Он охарактеризован как моноцит-специфический хемоаттрактант [161]. Зрелый человеческий белок MCP-1 состоит из 76 аминокислот, получающийся при расщеплении гидрофобного сигнального пептида, состоящего из 99 aк, белка-предшественника. В основном MCP-1 экспрессируется макрофагами в ответ на широкий спектр цитокинов, таких как IL-6, TNF-a и IL-1b, но может, при стимуляции, также продуцироваться и другими различными клетками и тканями, такими как фибробласты, эндотелиальные клетки или клетки различных типов опухолей Из-за его направленной клеточной специфичности, было постулировано, что MCP-1 играет патогенную роль при множестве различных заболеваний, характеризующихся инфильтрацией мононуклеарных клеток, включая атеросклероз, ревматоидный артрит и аллергическую реакцию [162]. Повышенные уровни MCP-1 были также выявлены в связи с воспалением кости и болезнью Альцгеймера, а также при ишемии миокарда и вирусной инфекции.

Исследование проводилось в соответствии с протоколом, прилагаемом к диагностической тест-системе. Чаще всего применяют вариант сендвич-ELISA, заключающийся в следующем: один тип МКАТ к определенному цитокину иммобилизируется на внутренней поверхности ячеек планшетов для исследования [163].

Принципы проведения тестирования. В качестве биологической жидкости использовалась моча. Во время исследования были соблюдены всевозможные меры предосторожности, которые необходимы при работе с материалом инфекционной природы: использовались резиновые перчатки; все биологические материалы обрабатывались 6 % раствором перекиси водорода (не менее шести часов). Для заготовки растворов и проведения анализа использовались чистая мерная посуда и автоматические пипетки с погрешностью измерения объемов не более 5 %. Сыворотки подвергались центрифугированию в течение 10-15 минут при 3000 об/мин перед исследованием.

Микропланшетные ячейки покрыты против антителам поликлонального специфического человеческого МСР - 1. Лунки заполняют исследуемым материалом, нанося его в разные лунки с дробным разбавлением (1/2, 1/4, 1/8, 1/16, 1/32 и т.д.), после чего выдерживают около 30 минут для связывания. При наличии в образцах антитела, комплементарных нанесенному антигену, образуются прочные комплексы. Содержимое из лунок удаляют трехкратной промывкой буфером и несвязавшийся материал удаляется при промывке. Затем иммобилизованные комплексами антитела - МСР – 1 в ячейки добавляется пероксидаза человека маркированные ферментами МСР – 1 антитела. Второй этап после инкубации и промывкик ячейкам добавлялись антитела HRP конъюгированную связанную субстратную жидкость, вступая в реакцию окрашивается в темно-голубой цвет. Реакция останавливалась с добавлением кислой жидкости и абсорбция полученной жидкости спектрофотометрическим методом измерялся продолжительностью волны 450 нм. Абсорбция напрямую связана с концентрацией МСР – 1 на первом этапе пропорционально.

Процедура проведения анализа. В каждую ячейку добавлялся 100 мкл для перемешивания соответствующий стандарт, контроль, шаблон и буфер. Затем в орбитальном шейкере 30 минут при комнатной температуре со скоростью 300 об/мин инкубировлся. Микропланшетные ячейки 3 раза мыли буфером для промывки. После промывки стрипы уложили в чистую фильтрованную бумагу. На каждую ячейку добавляют 100 мклсубстрат жидкости. Закрывают микропланшет с фольгой из алюминия. Инкубация происходила при температуре 37°С перемешивая каждые 10 мин. Остановка реакции производилась посредством добавления стоп - реагента в количестве 100 мкл в каждую лунку. После этого с помощью спектрофотометра производился замер оптической плотности (ОП) не позднее 10-15 минут после остановки реакции. Оптическую плотность измеряли в двухволновом режиме: основной фильтр – 450 нм, референс-фильтр – в диапазоне 620-650 нм. Выведение спектрофотометра на нулевой уровень («бланк») осуществляли по воздуху.

Для измерения уровней интерлейкинов в исследуемом материале производили построение калибровочного графика в координатах: ось абсцисс – концентрация (пг/мл); ось ординат – значение оптической плотности образца. Для этого значение ОП, определенное в каждом стандартном растворе, откладывали на миллиметровой бумаге. По полученным точкам проводили калибровочную кривую, соединяя их отрезками.Для определенияконцентрации МСР – 1 в анализируемых пробах на оси ординат отмечали значение ОП анализируемого образца. Проводили прямую до пересечения с калибровочной кривой, от полученной точки пересечения опускали перпендикуляр на ось абсцисс. Точка пересечения и являлась искомым значением концентрации в анализируемой пробе.

## 2.7 Методы статистической обработки

Расчеты и оценка полученных результатов выполнены на IBM – совместимом компьютере с операционной системой Windows XP с использованием пакета программ «MS Excel 2017» (Microsoft), пакета статистической обработки данных SPSS 12.0.2 и «Statistica, 20» Статистический анализ проводился с использованием пакета STATISTICA. Относительная частота встречаемости признака в различных группах (доля) *р* определялась следующим образом:

 (может быть в %),

где *k* – число случаев интересующего признака, *n*– объем выборки.

Поскольку ***р*** определяется по выборке, она отражает генеральную долю с некоторой ошибкой



Доверительный интервал для доли лежит в пределах

от  до 

где *tα* – критическое значение двустороннего *t*-критерия Стъюдента для заданного *α* и (*п1+ п2*-2) степеней свободы

Для сравнения относительной частоты встречаемости признака в различных независимых совокупностях использовался критерий z:



Различия считались статистически значимыми при р<0.05.

Количественные данные представлены как Me (медиана), Q1 (L-квартиль, или lowerquartilepoint) и Q3 (U-квартиль, или upperquartilepoint). Рассчитывали критерий Краскела–Уоллеса [Kruskall W., Walles W.A.] Статистически значимыми различия считали при р< 0,05.

Использовался непараметрический коэффициет корреляции Спирмена, который является мерой связи между признаками. Он лежит в пределах от 0 до (таблица 5).

Таблица 5 – Непараметрический коэффициет корреляции Спирмена

|  |  |
| --- | --- |
| Значение коэффициента | Интерпретация |
| 0 <r<= 0,2  0,2 <r<= 0,5  0,5 <r<= 0,7  0,7 <r<= 0,9  0,9 <r<= 1 | Очень слабая связь  Слабая связь  Средняя связь  Сильная связь  Очень сильная связь |

Если коэффициент r>0 (положительный) то связь между признаками прямая, т.е. при увеличении одного признака, другой также увеличивается.

Если коэффициент r< 0 (отрицательный) то связь между признаками обратная, т.е. при увеличении одного признака, другой уменьшается

Статистическая значимость коэффициента проверялась по критерию Стъюдента. Статистически значимыми считались связи на при р<0,05.

Для разработки математической модели использовалась логистическая регрессия. Логистическая регрессия используется, когда зависимая величина является качественной номинальной или ординальной (порядковой) и на ее исход влияют независимые переменные различного характера (качественные и/или количественные). Фактически оценивается вероятностьпринять одну из категорий зависимого признака под влиянием изучаемых признаков. Логит этой вероятности – натуральный логарифм отношения вероятности «*положительный эффект*» (*р*) к вероятности «*отрицательный эффект*» (1- *р*).

Величина является непрерывной и принимает значения в интервале от 0 до 1 (от «отрицательного эффекта» к «положительному эффекту»).

Процедура логистической регрессии заключается в создании и оценке уравнения вида

(1)

где *x1, x2, x3,*  – независимые переменные, *b0* и *b1*,*b2*,*b3*,…– постоянные коэффициенты

Тогда вероятность «положительного эффекта»

(2)

Для прогнозирования в формулу (1) подставляем коэффициенты b и значения признаков обследемого пациента и вычисляем величину у. Далее по формуле (2) вычисляем величину р.

Если р>0.5 то более вероятно легкое течение заболевания

Если р<0.5 то более вероятно тяжелое течение заболевания

Если р=0.5 то оба состояния равновероятны.

# 3 АНАЛИЗ ПРИЧИН НАРУШЕННОЙ ИММУНИЗАЦИИ ПНЕВМОКОККОВОЙ ВАКЦИНОЙ У ДЕТЕЙ

Проведено изучение листов информированного согласия или мотивированных отказов законных представителей детей на проведение им вакцинации. Дети были разделены на две группы. В первую группу включены дети (n=263) с отказами от вакцинации, во вторую группу - с медицинскими противопоказаниями (n=246). Доверительный интервал (ДИ) рассчитан с заданным p-level 0,05.

Среди причин отказов от вакцинации преобладают недоверие законных представителей детей к применяемым вакцинам (39,9% (95% CI32,4-47,4)) и отказы по религиозным причинам (28,8%(95% CI 21,9-35,8) (таблица 6). Достаточно высока доля отказов (17,8%), связанная с недостаточным информированием родителей о важности и необходимости проведения вакцинации пневмококковой вакциной.

Таблица 6 - Структура причин отказов от проведения пневмококковой вакцинации

|  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- |
| № | Причины отказа | Количество отказов от вакцин, n=263 | Относительная доля (95% CI) |
| 1 | Недоверие к вакцинам | 105 | 39,9 (32,4-47,4) |
| 2 | Недостаточное информирование родителей | 47 | 17,8 (11,9-23,7) |
| 3 | Религиозные причины | 76 | 28,8 (21,9-35,8) |
| 4 | Иные убеждения | 35 | 13,5 (8,3-18,7) |
|  | Всего | 263 | 100 |

Примечание: \* - различия статистически значимы (p<0,05)

Среди заболеваний, указанных в амбулаторной карте, в качестве временных противопоказаний к вакцинации, ведущее место заняли ОРВИ (таблица 7). В то же время, при анализе клинических проявлений, данных в ф.112, сведений, указывающих на проявлении средней и тяжелой степени в соответствии с приказом выявлено не было. Это имело место и при других заболеваниях, где также не было достаточных данных (или оснований) для формирования противопоказаний, в том числе, временных, для проведения вакцинации в соответствии с нормативными документами в области педиатрии и вакцинации [164, 165].

Таблица 7 - Структура причин временных потивопоказаний для проведения вакцинации

|  |  |  |
| --- | --- | --- |
| Причины медицинского отвода | Количество отводов от вакцинации (n=246) | Относительная доля (95% CI) |
| ОРВИ | 61 | 24,7 (17,7-31,7) |
| Острая пневмония средней степени тяжести | 20 | 8,2 (3,8-12,7) |
| Острая пневмония тяжелой степени тяжести | 27 | 10,9 (5,8-16,0) |
| ВПС | 13 | 5,5 (1,8-9,2) |
| ДЦП, Спастическая диплегия | 10 | 4,1 (0,9-7,3) |
| ППЭП, синдром двигательных нарушений | 64 | 26 (18,9-33,1) |
| Анемия средней степени тяжести | 15 | 6,2 (2,3-10,1) |
| Атопический дерматит | 24 | 9,6 (4,8-14,4) |
| Тимомегалия | 12 | 4,8 (1,3-8,3) |
| Всего | 246 | 100 |

Примечание: \* - различия статистически значимы (p<0,05)

Сравнительный анализ причин несвоевременной вакцинации показал преобладание отказов от вакцинации над количеством временных противопоказаний (соответственно 52,7% и 47,2%). Среди временных противопоказаний преобладали ОРВИ без указания степени тяжести заболевания, со сроком их проведения более 4 недель (рисунок 2)

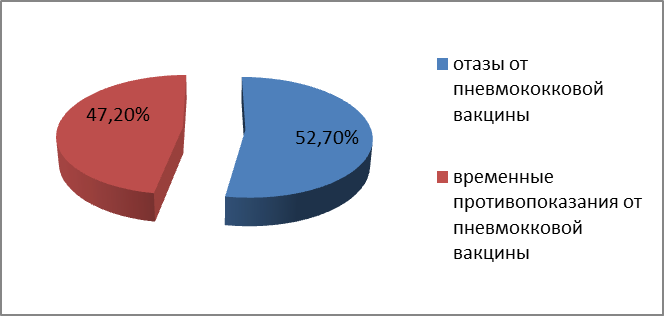


Рисунок 2 -результаты причин несвоевременной вакцинации

Отказы от вакцинации в описанных случаях составили 52,7%, временные противопоказания, общие для всех видов вакцин – 47,2%. Доля отказов от вакцинации оказалась выше в наших исследованиях. Среди основных причин отказов от вакцинации превалирует недоверие к вакцинам - (39,9% (95% CI 32,4-47,4)). Кроме того, значимую долю представляют: недостаточное информирование родителей – (17,8%(95% CI 11,9-23,7)), религиозные причины - (28,8% (95% CI 21,9-35,8)), иные убеждения – (13,5% (95% CI 8,3-18,7)). Среди причин временных противопоказаний от вакцинации ОРВИ составила (24,6% (95% CI 17,7-31,7)) , пневмония средней степени тяжести (8,2% (95% CI 3,8-12,7)), пневмония тяжелой степени тяжести (10,9% (95% CI 5,8-16,0)), ВПС (5,4% (95% CI 1,8-9,2)), ДЦП, спастическая диплегия (4,1% (95% CI 0,9-7,3)), ППЭП, синдром двигательных нарушений (26% (95% CI 18,9-33,1)), Анемия средней степени тяжести (6,16% (95% CI 2,3-10,1)), атопический дерматит (9,6% (95% CI 4,8-14,4)), тимомегалия (4,8% (95% CI 1,3-8,3)).

Таким образом, выявлено преобладание отказов от вакцинации, а также недостаточное обоснование наложения временных противопоказаний, которое на фоне неполного информирования родителей детей о необходимости проведения вакцинации обуславливает нарушение графика иммунизации детей против пневмококковой вакцины.

# 4 МИКРОБИОЛОГИЧЕСКИЕ ОСОБЕННОСТИ ВНЕБОЛЬНИЧНОЙ ПНЕВМОНИИ У ВАКЦИНИРОВАННЫХ ПНЕВМОКОККОВОЙ ВАКЦИНОЙ ДЕТЕЙ

Для установления этиологии ВП в нашей работе у всех детей проводилось микробиологическое исследование до антибактериальной терапии. В качестве материала для микробиологического исследования использовалась мокрота, собранная с соблюдением стандартных требований. [150 с.143-154]. Всего было обследовано 162 детей с установленным диагнозом «внебольничная пневмония» различной локализации.

Таблица 8 - Структура возбудителей тяжелой пневмонии у детей от 2 мес - 1 года

|  |  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| Возбудитель | Вакцинированные дети против пневмококковой инфекции, n=21 | | | Дети с нарушением сроков иммунизации против пневмококковой инфекции, n=20 | | |  |
| Абсолютное число | Относительная доля (%) | 95% CI | Абсолютное число | Относительная доля (%) | 95% CI | р |
| 1 | 2 | 3 | 4 | 5 | 6 | 7 | 8 |
| Грамположительная флора | 6 | 28,57 | (0;67,04) | 13 | 65% | (30,4;89,6) | 0,029 |
| Streptococcus | 4 | 19,04% | (0;60,01) | 8 | 40% | (0;72,73) | 0,031 |
| Streptococcuspneumoniae | 2 | 9,5% | (0;52,81) | 8 | 40% | (0;72,73) | 0,027 |
| Streptococcus beta hemolytic group B | 2 | 9,5% | (0;52,81) | 0 | 0 | 0 | 0,145 |
| Staphylococcus | 2 | 9,5% | (0;52,81) | 5 | 25% | (0;52,63) | 0,360 |
| Staphylococcus aureus | 2 | 9,5% | (0;52,81) | 3 | 15% | (0;58,15) | 0,595 |
| Staphylococcus haemolyticus | 0 | 0 |  | 2 | 10% | (0;54,4) | 0,144 |
| Грамотрицательная | 6 | 28,55 | (0;67,04) | 6 | 30% | (0;72,73) | 0,560 |
| Klebsiella oxytoca | 2 | 9,5% | (0;52,81) | 0 | 0 | 0 | 0,145 |
| Enterobacter aerogens | 0 | 0 | 0 | 2 | 10% | (0;54,4) | 0,144 |
| Klebsiella pneumoniae | 3 | 14,29% | (0;56,44) | 0 | 0 | 0 | 0,069 |
| Escherichia coli | 1 | 4,76% | (0;49,17) | 3 | 15% | (0;58,15) | 0,139 |
| Pseudomonas aeruginosa | 0 | 0 |  | 1 | 5% | (0;50,62) | 0,311 |

Продолжение таблицы 8

|  |  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| 1 | 2 | 3 | 4 | 5 | 6 | 7 | 8 |
| Микст инфекция | 9 | 42,9% | (8,45;77,27) | 1 | 5% | (0;50,62) | 0,003 |
| Сочетанный Streptococcus pneumoniae + Pseudomonas aeruginosa | 1 | 4,76% | (0;49,17) | 1 | 5% | (0;50,62) | 0,972 |
| Streptococcus beta hemolytic group B + Streptococcus pneumoniae | 2 | 9,52% | (0;52,81) | 0 | 0 | 0 | 0,145 |
| Streptococcus pneumoniae + Staphylococcus aureus | 4 | 19,04% | (0;60,01) | 0 | 0 | 0 | 0,032 |
| Klebsiella pneumoniae + Streptococcus pneumoniae | 2 | 9,52% | (0;52,81) | 0 | 0 | 0 | 0,145 |

Примечание - \* различия статистически значимы (p<0,05)

Результаты выделенных штаммов микроорганизмов из мокроты вакцинированных детей от 2 месяцев до 1 года с тяжелой пневмонией (таблица 8) свидетельствуют о преобладании микст инфекции: Streptococcus pneumoniae + Staphylococcus aureus – 19,04% (95% CI 0;60,01), (p<0,032), Klebsiella pneumoniae + Streptococcus pneumoniae – 9,52% (95% CI 0;52,81), Streptococcus beta hemolytic group B + Streptococcus pneumoniae – 9,52% (95% CI 0;52,81). Грамположительная флора имела одинаковые значения: Streptococcus beta hemolytic group B – 9,5% (95% CI 0;52,81), Staphylococcus aureus– 9,5% (95% CI 0;52,81). У детей данной группы частота выявления Streptococcus pneumoniae –9,5% (95% CI 0;52,81 ) не отличалась от показателей данной группы. Грамотрицательная флора была представлена также в виде Klebsiella oxytoca– 9,5% (95% CI 0;52,81 ), Escherichia coli– 4,76% (95% CI 0;49,17). В данной группе микст -инфекция Streptococcus pneumoniae + Pseudomonas aeruginosa выявлен в 4,76% (95% CI 0;49,17) случаев.

У детей с нарушением сроков иммунизации против пневмококковой инфекциив микробиологической картине ведущее место занял Streptococcus pneumoniae –40% (95% CI 0;72,73)(p<0,037). Среди представителей грамположительной флоры преобладали Staphylococcus aureus– 15% (95% CI 0;52,81 ) и Staphylococcus haemolyticus– 10% (95% CI 0;54,4). В результатах исследований данной группы грамотрицательная флора была представлена Enterobacter aerogens – 10% (95% CI 0;54,4), Escherichia coli– 15% (95% CI 0;52,81), Pseudomonas aeruginosa – 5%(95% CI 0;50,62). Микст инфекция Streptococcus pneumoniae + Pseudomonas aeruginosa имела место в 5% (9% CI 0;50,62) случаев.

Таким образом, в группе у вакцинированных детей этиологически значимый возбудитель был идентифицирован у 42,9% (95% CI 8,45;77,27) )(p<0,003) больных детей. Они были представлены микст инфекцией Streptococcus pneumoniae + Staphylococcus aureus– 19,04% (95% CI 0;60,01), (p<0,032), в то время как у детей с нарушением иммунизации преоблодал Streptococcus pneumoniae –40% (95% CI 0;72,73)(p<0,037) (таблица 8).

Таблица 9 - Титр возбудителей тяжелой пневмонии у детей от 2 мес - 1 года

|  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
|  | Вакцинированные дети против пневмококковой инфекции, n=21 | |  | Дети с нарушением сроков иммунизации против пневмококковой инфекции, n=20 | |  |
| Абсолютное число | Титр  КОЭ/мл | Относительная доля (%) | Абсолютное число | КОЭ/мл | Относительная доля (%) |
| 1 | 2 | 3 | 4 | 5 | 6 | 7 |
| Грамположительная флора | 6 | 104 | 28,57 | 13 | 107 | 65% |
| Streptococcus | 4 | 104 | 19,04% | 8 | 107 | 40% |
| Streptococcus pneumoniae | 2 | 104 | 9,5% | 8 | 107 | 40% |
| Streptococcus beta hemolytic group B | 2 | 104 | 9,5% | 0 | 0 | 0 |
| Staphylococcus | 2 | 104 | 9,5% | 5 | 106 | 25% |
| Staphylococcus aureus | 2 | 104 | 9,5% | 3 | 106 | 15% |

Продолжение таблицы 9

|  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| 1 | 2 | 3 | 4 | 5 | 6 | 7 |
| Staphylococcus haemolyticus | 0 | 0 | 0 | 2 | 105 | 10% |
| Грамотрицательная | 6 | 104 | 28,55 | 6 | 106 | 30% |
| Klebsiella oxytoca | 2 | 104 | 9,5% | 0 | 0 | 0 |
| Enterobacter aerogens | 0 | 0 | 0 | 2 | 106 | 10% |
| Klebsiella pneumoniae | 3 | 105 | 14,29% | 0 | 0 | 0 |
| Escherichia coli | 1 | 104 | 4,76% | 3 | 105 | 15% |
| Pseudomonas aeruginosa | 0 | 0 | 0 | 1 | 106 | 5% |
| Микст инфекция | 9 | 103 | 42,9% | 1 | 103 | 5% |
| Сочетанный Streptococcus pneumoniae + Pseudomonas aeruginosa | 1 | 104 | 4,76% | 1 | 103  +  103 | 104 |
| Streptococcus beta hemolytic group B + Streptococcus pneumoniae | 2 | 103  +  103 | 9,52% | 0 | 0 | 0 |
| Streptococcus pneumoniae + Staphylococcus aureus | 4 | 103  +  103 | 19,04% | 0 | 0 | 0 |
| Streptococcus pneumoniae + Klebsiella pneumoniae | 2 | 103  +  103 | 9,52% | 0 | 0 | 0 |

Примечание - \* различия статистически значимы (p<0,05)

При внебольничной пневмонии для мокроты клинически значимым числом является 10 в 5 – 10 в 7 КОЕ/мл.

При тяжелой внебольничной пневмонииу вакцинированных детей против пневмококковой инфекции от 2 мес до 1 года наблюдалось количественное увеличение грамотрицательной микрофлоры, в том числе Klebsiella pneumoniae в 14,29% до 105 КОЕ/мл, микст инфекции, доля которых в среднем составила 42,9% штаммов до 103КОЕ/мл (Таблица 9).

У детей с нарушением сроков иммунизации против пневмококковой инфекции

обнаружено значительное увеличение количества представителей рода стрептококков (Streptococcus pneumoniae) составило 107 КОЕ/мл у 40% обследованных, что определяло степень тяжести внебольничной пневмоний у детей (Таблица 9).

Таблица 10 - Структура возбудителей нетяжелой пневмонии у детей от 2 мес -1 года

|  |  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| Возбудитель | Вакцинированные дети против пневмококковой инфекции, n=20 | | | Дети снарушением сроков иммунизации против пневмококковой инфекции, n=20 | | |  |
| Абсолютное число | Относительная доля (%) | 95% CI | Абсолютное число | Относительная доля (%) | 95% CI | р |
| 1 | 2 | 3 | 4 | 5 | 6 | 7 | 8 |
| Грамположительная флора | 4 | 20% | (0;61,72) | 6 | 25% | (0;65,53) | 0,207 |
| Streptococcus | 3 | 15% | (0;58) | 3 | 15% | (0;58) | 1,000 |
| Streptococcuspneumoniae | 0 | 0 |  | 3 | 15% | (0;58,15) | 0,134 |
| Streptococcus beta hemolytic group B | 1 | 5% | (0;50,46) | 0 | 0 | 0 | 0,300 |
| Staphylococcus beta hemolytic | 2 | 10% | (0;54,25) | 0 | 0 | 0 | 0,135 |
| Staphylococcus | 1 | 5% | (0;50,46) | 3 | 15% | (0;58,15) | 1,000 |
| Staphylococcus aureus | 1 | 5% | (0;50,46) | 1 | 5% | (0;50,62) | 0,139 |
| Staphylococcus haemolyticus | 0 | 0 |  | 2 | 10% | (0;54,4) | 0,144 |
| Грамотрицательная | 13 | 65% | (17,02;82,98) | 11 | 55% | (0;51,79) | 0,067 |

Продолжение таблицы 10

|  |  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| 1 | 2 | 3 | 4 | 5 | 6 | 7 | 8 |
| Enterobacter aerogens | 4 | 20% | (0;61,72) | 3 | 15% | (0;58) | 1,000 |
| Haemophilus influenzae | 2 | 10% | (0;54,25) | 0 | 0 | 0 | 0,135 |
| Escherichia coli | 2 | 10% | (0;54,25) | 1 | 5% | (0;50,62) | 0,067 |
| Acinetobacter baumannii | 3 | 15% | (0;58) | 3 | 15% | (0;58) | 1,000 |
| Pseudomonas aeruginosa | 1 | 5% | (0;50,46) | 0 | 0 | 0 | 0,300 |
| Proteus mirabilis | 1 | 5% | (0;50,46) | 2 | 10% | (0;54,4) | 0,067 |
| Stenotrophomonas maltophilia | 0 | 0 |  | 2 | 10% | (0;54,4) | 0,144 |
| Дрожжевые грибы | 3 | 15% | (0;58) | 3 | 15% | (0;58,15) | 1,000 |
| Candida albicans | 2 | 10% | (0;54,25) | 3 | 15% | (0;58,15) | 0,631 |
| Candida dublininsis | 1 | 5% | (0;50,46) | 0 | 0 | 0 | 0,300 |

Примечание - \* различия статистически значимы (p<0,05)

Результаты исследований в группе вакцинированных детей от 2 месяцев до 1 года с нетяжелой пневмонией указывают на преобладание грамотрицательной флоры (таблица 10): Enterobacter aerogens– 20% (95% CI 0;61,72), Acinetobacter baumannii – 15% (95% CI 0;58), Haemophilus influenzae – 10% (95% CI 0;54,25), Escherichia coli– 10% (95% CI 0;54,25), а также Haemophilus influenzae – 10% (95% CI 0;54,25), Escherichia coli– 10% (95% CI 0;54,25). Грамположительная флора: в виде Streptococcus beta hemolytic выявлена в данной группе в 10% (95% CI 0;54,25) случаев, Streptococcus beta-hemolytic group B – 5% (95% CI 0;50,46), Staphylococcus aureus– 5% (95% CI 0;50,46). Другие представители грамотрицательной флоры, такие как Pseudomonas aeruginosa выявлены в 5%(95% CI 0;50,46), Proteus mirabilis – 5% (95% CI 0;50,46). Кроме того, выявлены также представители грибковой флоры: Candida albicans – 10% (95% CI 0;54,25), Candida dublininsis – 5% (95% CI 0;50,46).

Таким образом, в группе вакцинированных детей выявлено преобладание грамотрицательной флоры, в частности Enterobacter aerogens– 20% (95% CI 0;61,72).

Как видно из таблицы, в группе детей с нарушением иммунизации: в грамположительной флоре преобладает Streptococcuspneumoniae – 15% (95% CI 0;58,15), Staphylococcus haemolyticus– 10% (95% CI 0;54,4), Staphylococcus aureus – 5% (95% CI 0;50,62), Среди грамотрицательной флоры лидирующее место занимают Acinetobacter baumannii – 15% (95% CI 0;58), и Enterobacter aerogens– 15% (95% CI 0;58), другие представители данной группы- Escherichia col выявлены в 10% (95% CI 0;50,62), Proteus mirabilis – 10% (95% CI 0;54,4), Stenotrophomonas maltophilia – 10% (95% CI 0;54,4) случаев. Грибы рода Candida albicans обнаружены в 15% (95% CI 0;58,15) случаев. Таким образом, в группе детей с нарушением иммунизации преобладает Staphylococcus pneumoniae – 15% (95% CI 0;58,15), а также грамотрицательная флора: Enterobacter aerogens– 15% (95% CI 0;58), Acinetobacter baumannii – 15% (95% CI 0;58) (таблица 10).

Таблица 11 - Титр возбудителей нетяжелой пневмонии у детей от 2 мес -1 года

|  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| Возбудитель | Вакцинированные дети против пневмококковой инфекции, n=20 | | | Дети с нарушением сроков иммунизации против пневмококковой инфекции, n=20 | | |
| Абсолютное число | КОЭ/мл | Относительная доля (%) | Абсолютное число | КОЭ/мл | Относительная доля (%) |
| 1 | 2 | 3 | 4 | 5 | 6 | 7 |
| Грамположительная флора | 4 | 103 | 20% | 6 | 104 | 25% |
| Streptococcus | 3 | 103 | 15% | 3 | 104 | 15% |
| Streptococcuspneumoniae | 0 | 0 | 0 | 3 | 104 | 15% |
| Streptococcus beta hemolytic group B | 1 | 104 | 5% | 0 | 0 | 0 |
| Staphylococcus beta hemolytic | 2 | 103 | 10% | 0 | 0 | 0 |
| Staphylococcus | 1 | 103 | 5% | 3 | 103 | 15% |
| Staphylococcus aureus | 1 | 103 | 5% | 1 | 103 | 5% |
| Staphylococcus haemolyticus | 0 | 0 | 0 | 2 | 104 | 10% |
| Грамотрицательная | 13 | 103 | 65% | 11 | 103 | 55% |
| Enterobacter aerogens | 4 | 103 | 20% | 3 | 103 | 15% |
| Haemophilus influenzae | 2 | 103 | 10% | 0 | 0 | 0 |
| Escherichiacoli | 2 | 103 | 10% | 1 | 103 | 5% |

Продолжение таблицы 11

|  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| 1 | 2 | 3 | 4 | 5 | 6 | 7 |
| Acinetobacter baumannii | 3 | 103 | 15% | 3 | 103 | 15% |
| Pseudomonas aeruginosa | 1 | 104 | 5% | 0 | 0 | 0 |
| Proteus mirabilis | 1 | 103 | 5% | 2 | 103 | 10% |
| Stenotrophomonas maltophilia | 0 | 0 | 0 | 2 | 103 | 10% |
| Грибы | 3 | 103 | 15% | 3 | 103 | 15% |
| Candida albicans | 2 | 103 | 10% | 3 | 103 | 15% |
| Candida dublininsis | 1 | 103 | 5% | 0 | 0 | 0 |

Примечание - \* различия статистически значимы (p<0,05)

В группе вакцинированных детей в возрасте от 2 мес до 1 года

Streptococcus beta hemolytic group B до 104КОЕ/мл у 5% лиц (p< 0,05), представителей рода стафилококков - до 103 КОЕ/мл в 5% случаев. Грамотрицательная флора до 103 КОЕ/мл соответственно у 65% случаев.

У детей с нарушением иммунизации Streptococcus pneumoniae определялась в количестве 104КОЕ/мл в 15% случаев(Таблица 11).

Таблица 12- Структура возбудителей тяжелой пневмонии у детей от 1 года -3 лет

|  |  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| Возбудитель | Вакцинированные дети против пневмококковой инфекции, n=21 | | | Детис нарушением сроков иммунизации против пневмококковой инфекции, n=20 | | |  |
|  | Абсолютное число | Относительная доля (%) | 95% CI | Абсолютное число | Относительная доля (%) | 95% CI | р |
| 1 | 2 | 3 | 4 | 5 | 6 | 7 | 8 |

Продолжение таблицы 12

|  |  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| 1 | 2 | 3 | 4 | 5 | 6 | 7 | 8 |
| Грамположительная флора | 6 | 28,57% | (0;67,04) | 12 | 60% | (30,4;89,6) | 0,039 |
| Streptococcus | 4 | 19,04% | (0;60,01) | 10 | 50% | (0;82,85) | 0,014 |
| Streptococcus pneumoniae | 1 | 4,76% | (0;49,17) | 7 | 35% | (0;72,73) | 0,013 |
| Streptococcus pyogenes | 3 | 14,29% | (0;56,44) | 3 | 15% | (0;58,15) | 0,949 |
| Staphylococcus | 2 | 9,5% | (0;52,81) | 2 | 10% | (0;54,4) | 0,959 |
| Staphylococcus aureus | 2 | 9,52% | (0;52,81) | 2 | 10% | (0;54,4) | 0,959 |
| Грамотрицательная | 6 | 28,58% | (0;67,04) | 6 | 30% | (0;69,16) | 0,920 |
| Klebsiella pneumoniae | 0 | 0 |  | 2 | 10% | (0;54,4) | 0,144 |
| Haemophilus influenzae | 3 | 14,29% | (0;56,44) | 1 | 5% | (0;50,62) | 0,311 |
| Mycoplasma pneumoniae | 3 | 14,29% | (0;56,44) | 3 | 15% | (0;58,15) | 0,949 |
| Микст инфекция | 9 | 42,86% | (8,45;77,27) | 2 | 10% | (0;54,4) | 0,014 |
| Сочетанный Streptococcus  pneumoniae + Pseudomonas  aeruginosa | 1 | 4,76% | (0;49,17) | 0 | 0 | 0 | 0,312 |
| Streptococcus beta hemolytic group B + Streptococcus pneumoniae | 1 | 4,76% | (0;49,17) | 1 | 5% | (0;50,62) | 0,972 |
| Haemophilus influenza + Streptococcus pneumoniae | 3 | 14,29% | (0;56,44) | 0 | 0 | 0 | 0,069 |
| Klebsiella  pneumoniae + Streptococcus pneumoniae | 4 | 19,05% | (0;60,01) | 1 | 5% | (0;50,62) | 0,162 |

Примечание - \* различия статистически значимы (p<0,05)

Микробиологическая картина в групп вакцинированных детей в возрасте от 1 года до 3 лет с тяжелой пнемонии указывает на преобладание таких возбудителей грамположительной флоры, как : Streptococcus pyogenes – 14,29% (95% CI 0;56,44) и Staphylococcus aureus– 9,52% (95% CI 0;52,81). Streptococcus Pneumoniae в этой группе был выявлен лишь в 4,76% (95% CI 0;49,17), что вполне объяснимо с учетом проведенной вакцинации. Обращает внимание высокая частота микробных агентов грамотрицательной флоры, в особенности Mycoplasma pneumoniae – 14,29% (95%CI 0;56,44), а также Haemophilus influenzae – 14,29% (95% CI 0;56,44). Достаточно высока частота микст инфекций в исследуемой группе, в частности таких, как Klebsiella pneumoniae + Streptococcus pneumoniae – 19,05% (95%CI 0;60,01), Haemophilus influenza + Streptococcus pneumoniae – 14,29% (95% CI 0;56,44), выявлены и другие сочетания инфекционных агентов, но в меньшей степени : Streptococcus pneumoniae + Pseudomonas aeruginosa – 4,76% (95% CI 0;49,17), Streptococcus beta hemolytic group B + Streptococcus pneumoniae – 4,76% (95% CI 0;49,17).

Как показали результаты исследований, в группе вакцинированных детей преобладают микст - инфекции - 42,86% (95% CI 80;67,04) (p<0,014) (таблица 12).

При анализе показателей микробной флоры в группе детей с нарушением иммунизации отчетливо преобладает Streptococcus pneumoniae –35% (95% CI 0;72,73) (p<0,05), обнаружены также и другие представители грамположительной флоры: Streptococcus pyogenes – 15% (95% CI 0;58,15), Staphylococcus aureus– 10% (95% CI 0;54,4). Среди представителей грамотрицательной флоры обнаружены Mycoplasma pneumoniae – 15% (95% CI 0;58,15), Klebsiella pneumoniae – 10% (95% CI 0;54,4). Доля выявленных мискт инфекций в данной группе оказалась невысокой. Streptococcus beta hemolytic group B + Streptococcus pneumoniae – 5% (95% CI 0;50,62), Klebsiella pneumoniae + Streptococcus pneumoniae – 5% (95% CI 0;50,62).

Таким образом, в группе детей с нарушением иммунизации выявлено существенное преобладание Streptococcus pneumoniae –35% (95% CI 0;72,73) (p<0,013) (таблица 12)

Таблица 13 - Титр возбудителей тяжелой пневмонии у детей от 1 года -3 лет

|  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| Возбудитель | Вакцинированные дети против пневмококковой инфекции, n=21 | | | Дети с нарушением сроков иммунизации против пневмококковой инфекции, n=20 | | |
|  | Абсолютное число | КОЭ/мл | Относительная доля (%) | Абсолютное число | КОЭ/мл | Относительная доля (%) |
| Грамположительная флора | 6 | 106 | 28,57% | 12 | 107 | 60% |
| Streptococcus | 4 | 105 | 19,04% | 10 | 107 | 50% |

Продолжение таблицы 13

|  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| 1 | 2 | 3 | 4 | 5 | 6 | 7 |
| Streptococcuspneumoniae | 1 | 105 | 4,76% | 7 | 107 | 35% |
| Streptococcuspyogenes | 3 | 105 | 14,29% | 3 | 106 | 15% |
| Staphylococcus | 2 | 105 | 9,5% | 2 | 107 | 10% |
| Staphylococcus aureus | 2 | 105 | 9,52% | 2 | 107 | 10% |
| Грамотрицательная | 6 | 106 | 28,58% | 6 | 106 | 30% |
| Klebsiella pneumoniae | 0 | 0 | 0 | 2 | 106 | 10% |
| Haemophilus influenzae | 3 | 106 | 14,29% | 1 | 107 | 5% |
| Mycoplasma pneumoniae | 3 | 106 | 14,29% | 3 | 106 | 15% |
| Микст инфекция | 9 | 103 | 42,86% | 2 | 103 | 10% |
| Сочетанный Streptococcus  pneumoniae + Pseudomonas  aeruginosa | 1 | 103  +  103 | 4,76% | 0 | 0 | 0 |
| Streptococcus beta hemolytic group B + Pseudomonas aeruginosa | 1 | 103  +  103 | 4,76% | 1 | 103  +  103 | 5% |
| Haemophilus influenza + Streptococcus pneumoniae | 3 | 103  +  103 | 14,29% | 0 | 0 | 0 |

Примечание - \* различия статистически значимы (p<0,05)

Количество граположительной флоры обследованных нами вакцинированных детей от 1 года до 3 лет при тяжелой внебольничной пневмоний в 106 КОЕ/мл. Грамотрицательная флора до 106КОЕ/мл у 28,58%случаев. Микст инфекция представлена в от 3,0 КОЕ/мл до 4,0 КОЕ/мл в 42,86% случаев.

У детей с нарушением иммунизации преобладали Streptococcus pneumoniae от 6,0 КОЕ/мл до 7,0 КОЕ/мл в 35% случаев (Таблица 13).

Таблица 14 - Структура возбудителей нетяжелой пневмонии у детей от 1 - 3 лет

|  |  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| Возбудитель | Вакцинированные дети против пневмококковой инфекции, n=20 | | | Дети с нарушением сроков иммунизации против пневмококковой инфекции, n=20 | | |  |
|  | Абсолютное число | Относительная доля (%) | 95% CI | Абсолютное число | Относительная доля (%) | 95% CI | р |
| Грамположительная флора | 6 | 30% | (0;77,05) | 9 | 45% | (0;75,78) | 0,068 |
| Streptococcus | 4 | 20% | (0;59,57) | 5 | 25% | (0;65,53) | 0,207 |
| Streptococcuspneumoniae | 0 |  |  | 2 | 10% | (0;51,79) | 0,000 |
| Streptococcuspyogenes | 2 | 10% | (0;51,97) | 0 | 0 | 0 | 0,000 |
| Streptococcus beta hemolytic group B | 0 |  |  | 3 | 15% | (0;55,61) | 0,000 |
| Streptococcus beta hemolytic | 2 | 10% | (0;51,97) | 0 | 0 | 0 | 0,000 |
| Staphylococcus | 2 | 10% | (0;51,97) | 4 | 20% | (0;42,53) | 0,067 |
| Staphylococcus aureus | 1 | 5% | (0;48,12) | 2 | 10% | (0;51,79) | 0,067 |
| Staphylococcushaemolyticus | 1 | 5% | (0;48,12) | 2 | 10% | (0;51,79) | 0,067 |
| Грамотрицательная | 14 | 70% | (18,02;93,98) | 10 | 50% | (0;82,85) | 0,034 |
| Klebsiella oxytoca | 2 | 10% | (0;51,97) | 1 | 5% | (0;47,93) | 1,000 |
| Enterobacter aerogens | 4 | 20% | (0;59,57) | 1 | 5% | (0;47,93) | 0,000 |
| Klebsiella pneumoniae | 2 | 10% | (0;51,97) | 0 | 0 | 0 | 0,000 |
| Escherichiacoli | 0 | 0 |  | 2 | 10% | (0;51,79) | 0,000 |
| Acinetobacter baumannii | 2 | 10% | (0;51,97) | 2 | 10% | (0;51,97) | 1,000 |

Продолжение таблицы 14

|  |  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| 1 | 2 | 3 | 4 | 5 | 6 | 7 | 8 |
| Proteus mirabilis | 1 | 5% | (0;48,12) | 3 | 15% | (0;55,61) | 0,001 |
| Stenotrophomonasmaltophilia | 3 | 15% | (0;55,61) | 1 | 5% | (0;48,12) | 0,001 |
| Грибы | 0 | 0 |  | 1 | 5% | (0;47,93) | 0,000 |
| 0 | 0 | 0 |  | 1 | 5% | (0;47,93) | 0,000 |

Примечание - \* различия статистически значимы (p<0,05)

При изучении микробиологической картины в группе детей с нетяжелой пневмонией у вакцинированных детей от 1 года 3 лет выявлено, что преобладает грамотрицательная флора (таблица 14): Enterobacter aerogens– 20% (95% CI 0;59,57) и Stenotrophomonas maltophilia – 15% (95% CI 0;55,61). В меньшей степени обнаружена грамположительная флора: Streptococcus pyogenes – 10% (95% CI 0;51,97), Streptococcusbeta hemolytic - 10% (95% CI 0;51,97), Staphylococcus aureus – 5% (95% CI 0;48,12),Staphylococcus haemolyticus – 5% (95% CI 0;48,12). Примерно одинаковые значения других представителей грамотрицательной флоры: Klebsiella oxytoca – 10% (95% CI 0;51,97), Klebsiella pneumoniae – 10% (95% CI 0;51,97), Acinetobacter baumannii – 10% (95% CI 0;51,97), Proteus mirabilis – 5% (95% CI 0;48,12),

Таким образом, в данной преобладает гратотрацательная флора: Enterobacter aerogens– 20% (95% CI 0;59,57) и Stenotrophomonas maltophilia – 15% (95% CI 0;55,61)(таблица 14).

В группе детей с нарушением иммунизации преобладали Streptococcus beta-heamolytic group B – 15% (95% CI 0;55,61) и Proteus mirabilis – 15% (95% CI 0;55,61) (p< 0,001). Грамположительная флора была представлена: Streptococcus pneumoniae – 10% (95% CI 0;51,79) (p<0,000), Staphylococcus aureus– 10% (95% CI 0;51,79), Staphylococcus haemolyticus– 10% (95% CI 0;51,79). Среди представителей грамотрицательной флоры были обгаружены: Escherichia coli– 10% (95% CI 0;51,79) (p<0,000), Acinetobacter baumannii – 10% (95% CI 0;51,97), Klebsiella oxytoca – 5% (95% CI 0;47,93), Enterobacter aerogens – 5% (95% CI 0;47,93) (p<0,000), Stenotrophomonas maltophilia – 5% (95% CI 0;48,12)(p< 0,001). Грибы: Candida albicans были выявлены в 5% (95% CI 0;47,93)(p<0,000).Как указывают результаты исследований, в данной группе преобладали Streptococcus beta hemolytic group B – 15% (95% CI 0;55,61) и Proteus mirabilis – 15% (95% CI 0;55,61) (p< 0,001)(таблица 14).

Таблица 15 - Титр возбудителей нетяжелой пневмонии у детей от 1 года -3 лет

|  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| Возбудитель | Вакцинированные дети против пневмококковой инфекции, n=20 | | | Дети с нарушением сроков иммунизации против пневмококковой инфекции, n=20 | | |
|  | Абсолютное число | Относительная доля (%) | КОЭ/мл | Абсолютное число | Относительная доля (%) | КОЭ/мл |
| Грамположительная флора | 6 | 30% | 103 | 9 | 45% | 104 |
| Streptococcus | 4 | 20% | 103 | 5 | 25% | 104 |
| Streptococcus pneumoniae | 0 |  | 0 | 2 | 10% | 104 |
| Streptococcus pyogenes | 2 | 10% | 104 | 0 | 0 | 0 |
| Streptococcus beta hemolytic group B | 0 |  | 0 | 3 | 15% | 103 |
| Streptococcus beta hemolytic | 2 | 10% | 103 | 0 | 0 | 0 |
| Staphylococcus | 2 | 10% | 103 | 4 | 20% | 103 |
| Staphylococcus aureus | 1 | 5% | 103 | 2 | 10% | 104 |
| Staphylococcus haemolyticus | 1 | 5% | 103 | 2 | 10% | 103 |
| Грамотрицательная | 14 | 70% | 103 | 10 | 50% | 103 |
| Klebsiella oxytoca | 2 | 10% | 103 | 1 | 5% | 103 |
| Enterobacter aerogens | 4 | 20% | 103 | 1 | 5% | 103 |
| Klebsiella pneumoniae | 2 | 10% | 103 | 0 | 0 | 0 |
| Escherichiacoli | 0 | 0 | 0 | 2 | 10% | 103 |
| Acinetobacter baumannii | 2 | 10% | 103 | 2 | 10% | 103 |
| Proteus mirabilis | 1 | 5% | 104 | 3 | 15% | 103 |
| Stenotrophomonas maltophilia | 3 | 15% | 103 | 1 | 5% | 103 |
| Грибы | 0 | 0 | 0 | 1 | 5% | 103 |
| 0 | 0 | 0 | 0 | 1 | 5% | 103 |

Примечание - \* различия статистически значимы (p<0,05)

При нетяжелой внебольничной пневмоний у вакцинированных детей грамположительная флора в 103 КОЕ/мл у 30% случаев, грамотрицательных в 103КОЕ/мл у 70% детей.

Количество грамположительная флора у детей с нарушением иммунизации в 104КОЕ/мл у 70% случаев.

Данные проведенных исследований показали, что у детей при внебольничной пневмоний количество колонизации влияет на степень тяжести заболевания (Таблица 15).

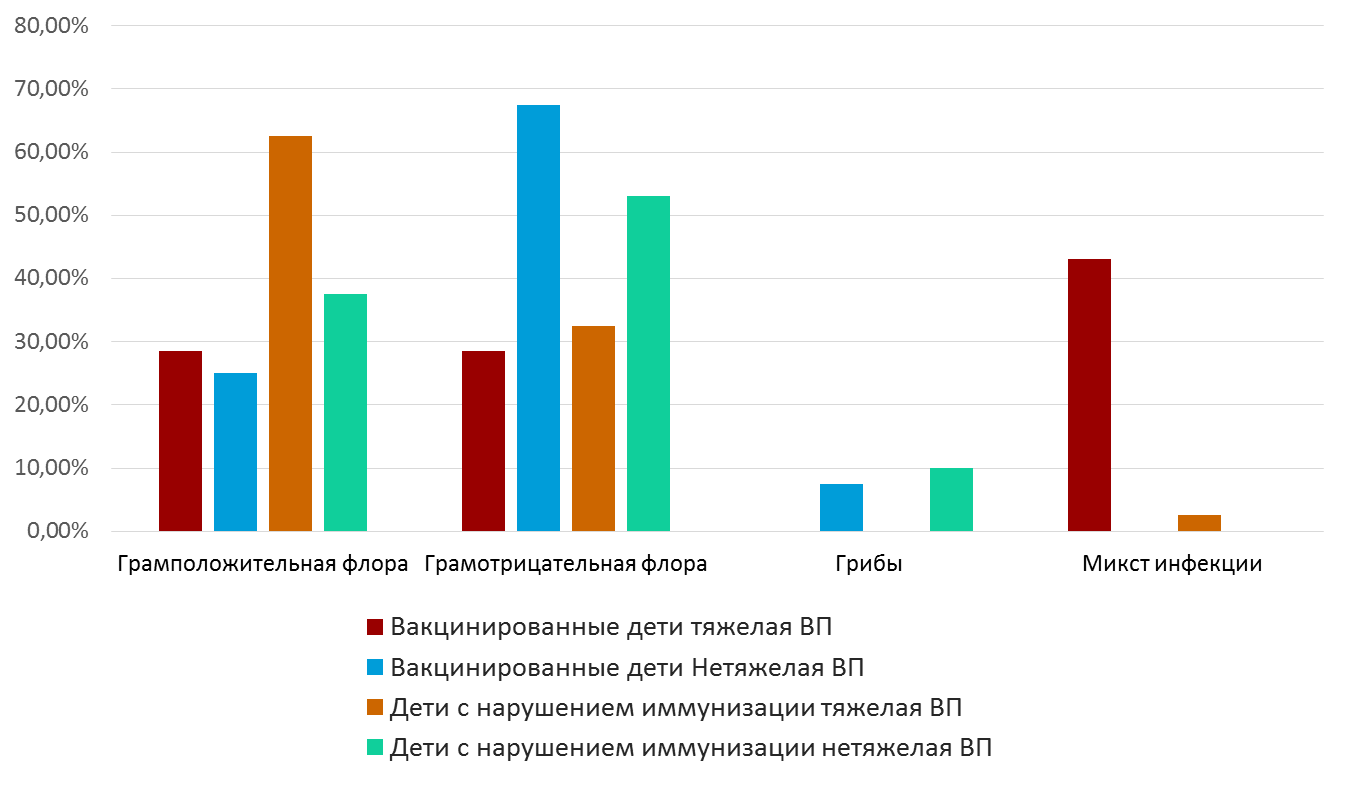


Рисунок 3 - Флора внебольничной пневмонии в зависимости от степени тяжести у обследованных детей

Изучение микробиологической структуры указывает на преобладание при тяжелой пневмонии у детей с нарушением иммунизации грамположительной флоры 62,5% (p<0,05), (рисунок 3). В группе вакцинированных детей в 42,8%(p<0,05) обнаружена микст - инфекция.

В группе детей с нетяжелой пневмонией преобладет грамотрицательная флора: у вакцинированных детей 67,5%, у детей с нарушением иммунизации - 52,5% (p<0,05).

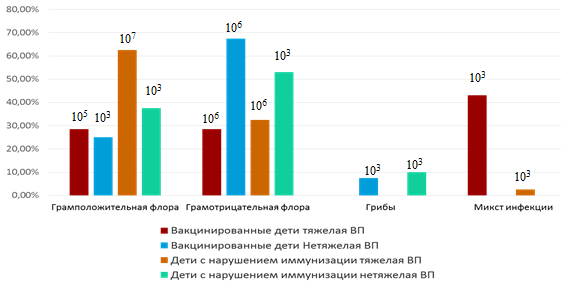


Рисунок 4–Титр возбудителей в зависимости от степени тяжести у обследованных детей (КОЭ/мл)

Общее содержание указанных микроорганизмов у обеих групп при нетяжелой внебольничной пневмонии находилось в пределах нормы: в количестве 103 – 104 КОЕ/мл. При тяжелой небольничной пневмоний у вакцинированных детей проеблодала микст инфекция в количестве от 103 до 104 КОЕ/мл 42,8%(p<0,05).

У детей с нарушением иммунизации грамположительной флоры в количестве 106 – 107 КОЕ/мл 62,5% случаев (p<0,05) (рисунок 4).

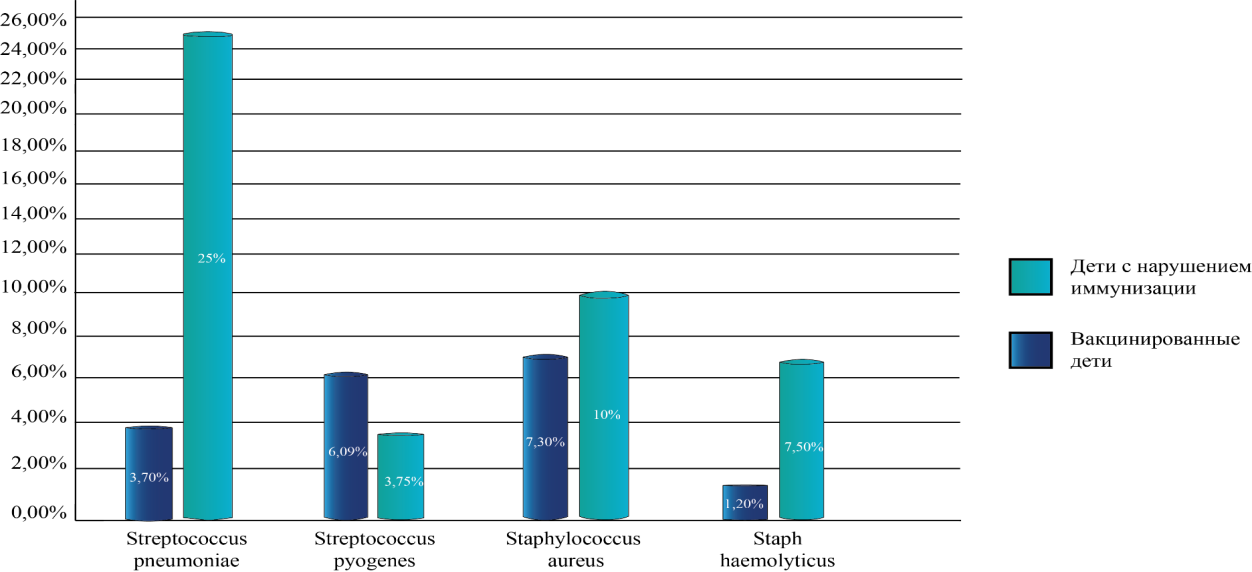


Рисунок 5 - Флора внебольничной пневмонии у обследованных детей

При ВП у детей с нарушением иммунизации грамположительная микрофлора в большинстве своем была представлена Streptococcus pneumoniae – 25% (p<0,05). Проведенный нами анализ подтверждает существующие сведения о том, что пневмококк является наиболее часто выделяемым возбудителем внебольничной пневмонии у детей (рисунок 5).

В ходе исследования выявлено, что этиологическая структура ВП у вакцинированных детей представлена патогенными штаммами стрептококков, чаще были выявлены Streptococcus beta hemolytic и реже Streptococcus beta-hemolytic group B. Семейство стафилококков было представлено такими патогенными штаммами, как: Staphylococcus аureus и реже (р<0,01) – Staphylococcus heаmoliticus. Грамотрицательная флора, в основном, былп представлена Enterobacter aerogens, Escherichia coli,Acinetobacter baumannii, Klebsiella pneumoniae, Proteus mirabilis, реже –Haemofilus influenza,Mycoplasma pneumoniae и Klebsiella oxytoca. Этиологическая структура тяжелых ВП у детей раннего возраста характеризовалась преобладанием (62,5%, р<0,001) грамположительной флоры в группе детей с нарушением иммунизации.

Существенные различия выявляются между группами детей. Так, у вакцинированных детей, где преобладала микст- инфекция (21,9%), у (42,8%) преобладало тяжелое течение заболевания. А в группе детей с нарушением иммунизации, где был выявлен Streptococcus pneumoniae (25%), тяжелое течение внебольничной пневмонии имело место у 37,5% детей. Вышеуказанное указывает на влияние пневмококковой вакцинации на этиологическую структуру ВП у детей раннего возраста.

# 5 КЛИНИЧЕСКИЕ ОСОБЕННОСТИ ТЕЧЕНИЯ ВНЕБОЛЬНИЧНОЙ ПНЕВМОНИИ У ВАКЦИНИРОВАННЫХ ПНЕВМОКОККОВОЙ ВАКЦИНОЙ ДЕТЕЙ

Клиническое наблюдение за детьми проводилось на базе отделений младшего возраста, ОАРИТ ОДКБ, ДБ г. Караганды. Диагноз ВП выставляли на основании общепринятого обследования больных детей, которое включало сбор анамнеза, уточнение клинической симптоматики, изучение общеклинических показателей в анализах крови и мочи, биохимического анализа крови, микробиологических и иммунологических анализов, рентгенографии грудной клетки по показаниям. При поступлении проводилась оценка состояния детей, в соответствии с КП и рекомендациями ВОЗ по принципам ИВБДВ [139 с.4-5, 166].

Таблица 16 - Совокупность клинических симптомов тяжелой пневмонии у детей из обследованных групп от 2 месяцев до 1 года

|  |  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| Возраст | ВП (n=41) | | | | | | |
| Вакцинированные дети против пневмококковой инфекции, тяжелая (абс.)(n=21) | | | Дети с нарушением сроков иммунизации против пневмококковой инфекции, тяжелая (абс.)(n=20) | | |  |
| абс | % | 95% CI | абс | % | 95% CI | р |
| 1 | 2 | 3 | 4 | 5 | 6 | 7 | 8 |
| Кашель продуктивный | 8 | 38,1% | (2,28;73,92) | 2 | 10% | (0;54,4) | 0,031 |

Продолжение таблицы 16

|  |  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| 1 | 2 | 3 | 4 | 5 | 6 | 7 | 8 |
| Кашель непродуктивный | 13 | 61,9% | (33,8;90) | 18 | 90% | (75,2;100) | 0,031 |
| Одышка выраженная | 13 | 61,9% | (33,8;90) | 18 | 90% | (75,2;100) | 0,014 |
| Одышка умеренная | 6 | 28,57% | (0;67,04) | 2 | 10% | (0;54,4) | 0,127 |
| Втяжение нижней части грудной клетки | 12 | 57,14% | (27,34;86,94) | 18 | 90% | (75,2;100) | 0,014 |
| Фебрильная гипертермия | 14 | 66,67% | (40,39;92,95) | 18 | 90% | (75,2;100) | 0,065 |
| Субфебрильная гипертермия | 7 | 33,33% | (0;70,5) | 2 | 10% | (0;54,4) | 0,065 |
| Ослабление  пуэрильного дыхания | 17 | 80,95% | (61,08;100) | 20 | 100% | (100;100) | 0,032 |
| Наличие крепитации | 15 | 71,43% | (47,1;95,76) | 20 | 100% | (100;100) | 0,006 |

Примечание: \* - различия статистически значимы (p<0,05)

Результаты свидетельствуют о том, что в группе вакцинированных детей от 2 месяцев до 1 года продуктивный кашель наблюдался у 38,1% (95% CI 2,28; 73,92, ), в то время, как у детей с нарушением иммунизации только у 10% (95% CI 0; 54,4)( p<0,031). Анализ выраженности одышки, как основного объективного показателя дыхательной недостаточности, отчетливо проявилсяу детей с тяжелой степенью заболевания. Так, у детей от 2 месяцев до 1 года выраженная одышка наблюдалась у 61,9% (95% CI 33,8;90) вакцинированных детей, а у детей с нарушением иммунизации - 90% (95% CI 75,2; 100) ( p<0,031).

Втяжение нижней части грудной клетки, признанного одним из основных критериев тяжелой дыхательной недостаточности, было выявлено у 57,14% (95% CI 27,34; 86,94) вакцинированных детей, в группе детей с нарушением иммунизации оно имело место в 90% (95% CI 75,2; 100) ( p<0,014).

Фебрильная гипертермия наблюдалась у 66,67% (95% CI 40,39;92,95) вакцинированных детей, а у детей с нарушением иммунизации- в 90% (95% CI 75,2;100) случаев. Наличие субфебрильной температуры отмечалось у 33,33% (95% CI 0;70,5) вакцинированных детей, с нарушением иммунизации она была выявлена лишь в 10% (95% CI 0; 54,4) случаев.

Следует отметить, что такой показатель, как ослабление пуэрильного дыхания в группе у детей с нарушением иммунизации отмечался в 100% случаев (95% CI 100;100) ( p<0,032), а у вакцинированных детей- в 80,95% случаев (95% CI 61,08;100). Аналогичная ситуация проявилась и в оценке крепитации- она наблюдалась:100% (95% CI 100;100) (p<0,006) этот показатель имел место в группе детей с нарушением иммунизации и 71,43% (95% CI 47,1; 95,76)- в группе вакцинированных детей ( таблица 16).

Таблица 17 - Совокупность клинических симптомов тяжелой пневмонии у детей из обследованных групп от 1 года до 3 лет

|  |  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| Возраст | ВП (n=41) | | | | | |  |
| Вакцинированные дети против пневмококковой инфекции, тяжелая (абс.)(n=21) | | | Дети с нарушением сроков иммунизации против пневмококковой инфекции, тяжелая (абс.)(n=20) | | |
| абс | % | 95% CI | абс | % | 95% CI | р |
| Кашель продуктивный | 10 | 47,6% | (14,68;80,56) | 2 | 10% | (0;54,4) | 0,005 |
| Кашель непродуктивный | 11 | 52,4% | (20,97;83,79) | 18 | 90% | (75,2;100) | 0,005 |
| Одышка выраженная | 12 | 57,1% | (27,34;86,94) | 17 | 85% | (66,87;100) | 0,045 |
| Одышка умеренная | 9 | 42,9% | (8,45;77,27) | 3 | 15% | (0;58,15) | 0,045 |
| Втяжение нижней части грудной клетки | 7 | 33,3% | (0;70,5) | 18 | 90% | (75,2;100) | 0,000 |
| Фебрильная гипертермия | 12 | 57,1% | (27,34;86,94) | 18 | 90% | (75,2;100) | 0,014 |
| Субфебрильная гипертермия | 9 | 42,9% | (8,45;77,27) | 2 | 10% | (0;54,4) | 0,014 |
| Ослабление  пуэрильного дыхания | 15 | 71,4% | (47,1;95,76) | 20 | 100% | (100;100) | 0,006 |
| Наличие крепитации | 13 | 61,9% | (33,8;90) | 17 | 85% | (66,87;100) | 0,090 |

Примечание: \* - различия статистически значимы (p<0,05)

В группе вакцинированных детей с тяжелой степенью пневмонии от 1 года до 3 лет наличие продуктивного кашля в группе отмечалось у 47,6% (95% CI 14,68;80,56) детей, у детей с нарушением иммунизации - в 10% случаев (95% CI 0;54,4) (p<0,005). При тяжелой степени пнемонии продуктивный кашель составил в первой группе 42,8%(18 детей), во второй группе- 10% (4 детей). Данное обстоятельство, указывающее на более благоприятную картину респираторного синдрома у вакцинированных детей, также можно объяснять и более зрелым состоянием дыхательной системы у детей более старшего возраста.

Выраженная одышка наблюдалась у вакцинированных детей 57,1% (95% CI 27,34;86,94), а у детей с нарушением иммунизации - у 85% (95% CI 66,87;100), (p<0,045). Это также прослеживается и у детей более старшей возрастной группы, что подтвержает ее значение в качестве основного показателя ВП. Втяжение нижней части грудной клетки у детей от 1 года до 3 лет наблюдалось у 33,3% (95% CI 0;70,5) вакцинироанных детей, у детей с нарушением иммунизации- в 90% случаев (95% CI 75,2;100), (p<0,000).

Фебрильная гипертермия наблюдалась у 57,1% (95% CI 27,34;86,94) вакцинированных детей, а у детей с нарушением иммунизации- у 90% (95% CI 75,2;100), (p<0,014). Субфебрильная температура у 42,9% (95% CI 8,45;77,27) вакцинированных детей, у детей от 2 месяцев до 1 года с нарушением иммунизации 10% (95% CI 0;54,4).

Ослабление пуэрильного дыхания отмечалась в группе у 71,4% (95% CI 47,1;95,76) вакцинированных детей, в группе у детей с нарушением иммунизации у всех отмечалась ослабление пуэрильного дыхания 100% (95% CI 100;100) (0,006).

У всех вакцинированных наблюдалась крепитация 61,9% (95% CI 33,8;90), а у 85% (95% CI 66,87;100) детей с нарушением иммунизации. (таблица 17).

Таблица 18 - Совокупность клинических симптомов нетяжелой пневмонии у детей из обследованных групп от 2 месцев до 1 года

|  |  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| Возраст | ВП (n=40) | | | | | |  |
| Вакцинированные дети против пневмококковой инфекции, нетяжелая (абс.)(n=20) | | | Дети с нарушением сроков иммунизации против пневмококковой инфекции, нетяжелая (абс.)(n=20) | | |
| абс | % | 95% CI | абс | % | 95% CI | р |
| 1 | 2 | 3 | 4 | 5 | 6 | 7 | 8 |
| Кашель продуктивный | 15 | 75% | (51,68;98,32) | 7 | 35% | (0;72,73) | 0,008 |
| Кашель непродуктивный | 5 | 25% | (0;65,39) | 13 | 65% | (37,31;92,69) | 0,008 |

Продолжение таблицы 18

|  |  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| 1 | 2 | 3 | 4 | 5 | 6 | 7 | 8 |
| Одышка выраженная | 0 | 0 |  | 12 | 60% | (30,4;89,6) | 0,000 |
| Одышка умеренная | 14 | 70% | (44,45;95,55) | 6 | 30% | (0;69,16) | 0,008 |
| Втяжение нижней части грудной клетки | 4 | 20% | (0;61,72) | 12 | 60% | (30,4;89,6) | 0,007 |
| Фебрильная Гипертермия | 3 | 15% | (26,68;73,32) | 11 | 55% | (26,6;73,4) | 1,000 |
| Субфебрильная ипертермия | 13 | 65% | (37,41;92,59) | 9 | 45% | (10,29;79,71) | 0,197 |
| Ослабление  пуэрильного дыхания | 10 | 50% | (17,02;82,98) | 15 | 75% | (51,6;98,4) | 0,095 |
| Наличие крепитации | 5 | 25% | (0;65,39) | 10 | 50% | (16,91;83,09) | 0,096 |

Примечание: \* - различия статистически значимы (p<0,05)

В группе детей с нетяжелой пневмонией продуктивный кашель в группе же вакцинированных детей от 2 месяцев до 1 года данный показатель отмечался у 75% (95% CI 51,68; 98,32) детей , а у детей с нарушением иммунизации - у 35% (95% CI 0;72,73) (p<0,008) детей.

Выраженная одышка наблюдалась только у детей с нарушением иммунизации 60% (95% CI 30,4;89,6), (p<0,000). У детей от 2 месяцев до 1 года втяжение нижней части грудной клетки наблюдалось у 20% (95% CI 0;61,72) вакцинироанных детей, у детей с нарушением иммунизации- в 60% случаев (95% CI 30,4;89,6), (p<0,007).

Фебрильная гипертермия наблюдалась у 15% (95% CI 26,68; 73,32) вакцинированных детей, а у детей с нарушением иммунизации -в 55% (95% CI 26,6; 73,4) случаях. Субфебрильная температура имела место у 65% (95% CI 37,41;92,59) вакцинированных детей, в то время как, в группе с нарушением иммунизации она наблюдалась в 45% случаев (95% CI 10,29; 79,71).

Ослабление пуэрильного дыхания отмечалась в данной возрастной группе у 50% (95% CI 17,02; 82,98) вакцинированных детей, в группе же детей с нарушением иммунизации этот показатель имел место в 75% (95% CI 51,6;98,4).

У вакцинированных крепитация наблюдалась у 25% (95% CI 0;65,39), у детей с нарушением иммунизации- у 50% (,95% CI 16,91; 83,09)(таблица 18).

Таблица 19 - Совокупность клинических симптомов нетяжелой пневмонии у детей из обследованных групп от 1 года до 3 лет

|  |  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| Возраст | ВП (n=40) | | | | | |  |
| Вакцинированные дети против пневмококковой инфекции, нетяжелая (абс.)(n=20) | | | Дети с нарушением сроков иммунизации против пневмококковой инфекции, нетяжелая (абс.)(n=20) | | |
| абс | % | 95% CI | абс | % | 95% CI | р |
| 1 | 2 | 3 | 4 | 5 | 6 | 7 | 8 |
| Кашель продуктивный | 16 | 80% | (60,21;99,79) | 14 | 70% | (45,87;94,13) | 0,030 |
| Кашель непродуктивный | 4 | 20% | (0;59,57) | 6 | 30% | (0;66,85) |  |
| Одышка выреженная | 0 | 0 |  | 10 | 50% | (18,85;81,15) | 0,000 |
| Одышка умеренная | 12 | 60% | (32,02;87,98) | 10 | 50% | (18,85;81,15) | 0,064 |
| Втяжение нижней части грудной клетки | 2 | 10% | (0;51,97) | 10 | 50% | (18,85;81,15) | 0,000 |
| Фебрильная Гипертермия | 0 | 0 |  | 10 | 50% | (18,85;81,15) | 0,000 |
| Субфебрильная гипертермия | 14 | 70% | (45,77;94,23) | 10 | 50% | (18,85;81,15) | 0,000 |
| Ослабление  пуэрильного дыхания | 5 | 25% | (0;63,32) | 13 | 65% | (38,94;91,06) | 0,000 |
| Наличие крепитации | 3 | 15% | (0;55,79) | 11 | 55% | (25,45;84,55) | 0,000 |

Примечание: \* - различия статистически значимы (p<0,05)

При нетяжелой пневмонии продуктивный кашель наблюдаля в первой группе у вакцинированных детей от 1 года до 3 лет 16 80% (95% CI 60,21;99,79), во второй группе- 14 70% (95% CI 45,87;94,13).

Выраженная одышка наблюдалась при нетяжелой пневмонии у детей с нарушением иммунизации в 10 50% случаев (95% CI 18,85;81,15) (p<0,000).

В группе детей с нарушением иммунизации фебрильная гипертермия наблюдалась у 50% (95% CI 18,85;81,15) (p<0,000), но температурная реакция была различная: у 50% (95% CI 18,85;81,15) (p<0,000) она носила умеренный характер и была субфебрильной. Данный показатель в группе вакцинированных детей отмечался у 70% детей (95% CI 45,77;94,23) (p<0,000).

Ослабление пуэрильного дыхания отмечалась в 25% случаев (95% CI 0;63,32) в группе вакцинированных детей, в то время, как в группе детей с нарушением иммунизации этот показатель значительно превысил значения, по сравнению со сравниваемой группой и отмечался в 65% случаев (95% CI 38,94;91,06) (p<0,000).

Такой показатель, как крепитация при аускультации наблюдался у вакцинированных детей - 15% (95% CI 0;55,79), в группе же с нарушением иммунизации он отмечался у 55% (95% CI 25,45;84,55) (p<0,000)(таблица 19).

Результаты анализа клинического течения ВП обследованных детей отражают общие тенденции течения заболевания, согласующиеся с литературными данными [97 с.190, 167]. В то же время, результаты клинического течения в группе детей с тяжелой степенью тяжести ВП у детей с нарушением графика иммунизации, имеют достоверные отличия с группой вакцинированных пневмококковой вакциной детей. Вышеуказанное свидетельствует в пользу влияния вакцинации на клиническую картину ВП обследованных детей.

# 6 АНАЛИЗ ИНСТРУМЕНТАЛЬНЫХ И ЛАБОРАТОРНЫХ МЕТОДОВ ИССЛЕДОВАНИЯ

6.1 Данные инструментальных исследований

Рентгенографию органов грудной клетки проводили больным детям с тяжелой ВП (n=82).

Анализ локализации патологического процесса при рентгенологическом обследовании показал, что в первой группе у вакцинированных детей преобладало очаговое поражение пневмонии 57,14% (95% CI 27,34;86,94), а у детей с нарушением иммунизации отмечалось в большей степени сегментарное поражение 60% (95% CI 27,34;86,94). В группе у вакцинированных детей от 2 месяцев до 1 года с тяжелой пневмонией отсутствует долевое поражение легочной ткани.

Рентгенологическая картина у вакцинированных детей характеризовалась поражением в виде инфильтрации одного или двух сегментов (таблица 20) 33,33% (95% CI 0;70,5), тогда как во второй группе у детей с нарушением иммунизации отмечалось долевое поражение – 5 % случаев (95% CI 0;50,62).

Таблица 20 – Рентгенологические признаки у обследованных детей от 2 месяцев до 1 года

|  |  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| Признаки | Исследуемые группы (n=162) по показаниям (n=41) | | | | | |  |
| Вакцинированные дети против пневмококковой инфекции(n=21) | | | Дети с нарушением сроков иммунизации против пневмококковой инфекции (n=20) | | |
|  | абс | % | 95% CI | абс | % | 95% CI | р |
| 1 | 2 | 3 | 4 | 5 | 6 | 7 | 8 |
| Очаговые поражения | 12 | 57,14 | (27,34;86,94) | 8 | 40 | (3,75;76,25) | 0,272 |
| Долевые поражения | 0 | 0 | 0 | 1 | 5 | (0;50,62) | 0,311 |
| Сегментарные поражения | 7 | 33,33 | (0;70,5) | 12 | 60 | (30,4;89,6) | 0,084 |

Примечание: \* - различия статистически значимы (p<0,05)

В группе вакцинированных детей от 1 года до 3 лет очаговые поражения отмечались в 66,67% случаев (95% CI 40,39;92,95), а детей с нарушением иммунизации - 40% (95% CI 3,75;76,25). Долевые поражения встречались у обеих групп 9,52% (95% CI 0;52,81) и 20% (95% CI 0;61,86). Сегментарные поражения были выявлены у 19,05% (95% CI 0;60,01) вакцинированных детей, в группе же детей с нарушением иммунизации этот показатель имел место у 30% (95% CI 0;69,16)(таблица 21).

Таблица 21 – Рентгенологические признаки у обследованных детей от 1 года до 3 лет

|  |  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| Признаки | Исследуемые группы (n=162) по показаниям (n=41) | | | | | |  |
| Вакцинированные дети против пневмококковой инфекции(n=21) | | | Дети с нарушением сроков иммунизации против пневмококковой инфекции (n=40) | | |
|  | абс | % | 95% CI | Абс | % | 95% CI | р |
| 1 | 2 | 3 | 4 | 5 | 6 | 7 | 8 |
| Очаговые поражения | 14 | 66,67 | (40,39;92,95) | 8 | 40 | (3,75;76,25) | 0,084 |
| Долевые поражения | 2 | 9,52 | (0;52,81) | 4 | 20 | (0;61,86) | 0,347 |
| Сегментарные поражения | 4 | 19,05 | (0;60,01) | 6 | 30 | (0;69,16) | 0,417 |

Примечание: \* - различия статистически значимы (p<0,05)

Как показали результаты исследования, очаговые поражения преобладали в группе вакцинированных детей, в группе же детей с нарушением иммунизации выявлена большая частота сегментарных поражений. Выраженность долевых поражений была невелика в сравниваемых группах, с некоторым преобладанием в группе детей с нарушением иммунизации - 25%, а у вакцинированных детей- 9,52%.

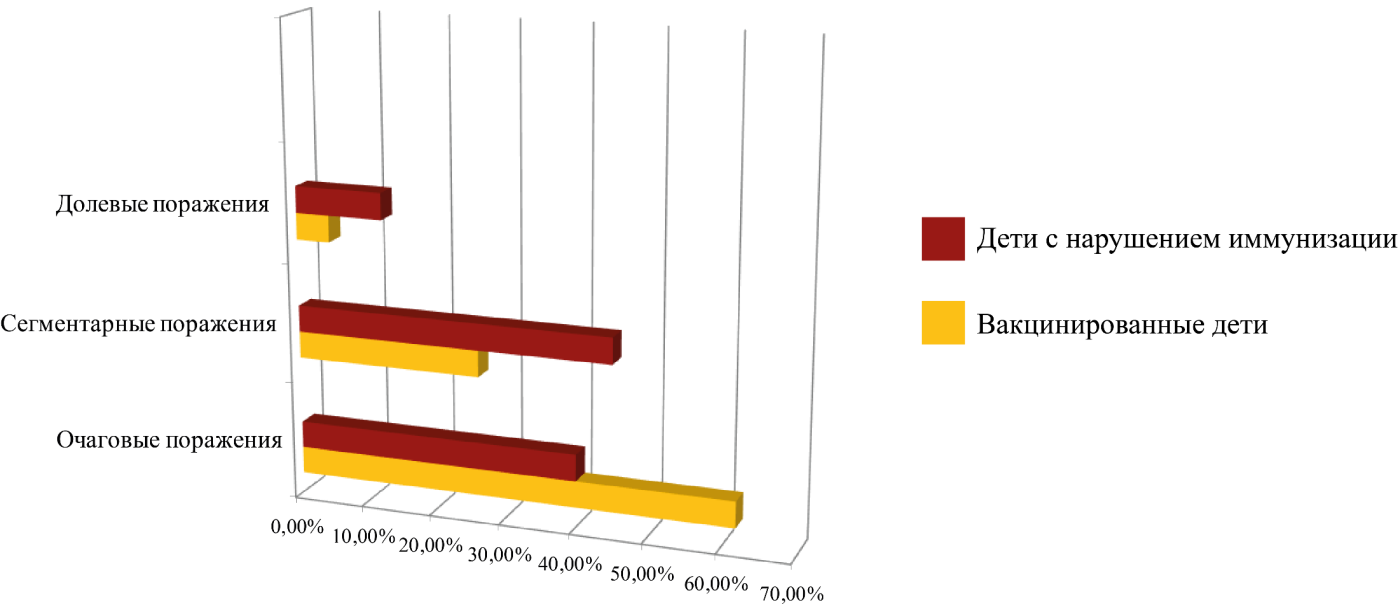


Рисунок 6 - Поражение легочной ткани в исследуемых группах

При этом типичные рентгенологические изменения, в виде очагового поражения наблюдались у 42 (51,21%) детей с ВП (таблица 17,18), сегментарные поражения составили 26,2%. Долевые поражения легких составило в общей группе больных детей с нарушением иммунизации 4,8% (рисунок 6).

Для объективной оценки тяжести заболевания анализировались показатели рекомендуемой КП пульсоксиметрии [139 с.5], являющегося неинвазивным методом измерения насыщения артериальной крови кислородом.Так, при измерении сатурации кислорода в крови больных детей выявлены достоверные различия: уровень 96 % и выше чаще наблюдался в группе детей с нетяжелой пневмонией, а 94 % и ниже- при тяжелом течении ВП. Данный показатель был использован нами в качестве косвенного маркера объема поражения легочной ткани, не участвующей в газообменных процессах.

Показатель пульсоксиметрии в I-й группе у вакцинированных детей от 2 месяцев до 1 года с тяжелой пневмонией составил 96,00 [92,00; 97,00] Me [Lq; Uq], во II-й у детей с нарушением иммунизации - 92,00 [90,50; 95,50] Me [Lq; Uq] (p<0,05) (таблица 22).

Таблица 22 – Показатели пульсоксиметрии у обследованных детей с тяжелой пневмонией

|  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| Тяжелая внебольничная пневмония | Вакцинированные дети против пневмококковой инфекции | | | | Дети с нарушением сроков иммунизации против пневмококковой инфекции | | | | Контрольная группа | | | |  |
| N | Me | Lq | Uq | N | Me | Lq | Uq | N | Me | Lq | Uq | р-уровень |
| 2 мес – 1 год | 21 | 96,00 | 92,00 | 97,00 | 20 | 92,00 | 90,50 | 95,50 | 20 | 100 | 99 | 100 | 0,009102\* |
| 1 – 3 лет | 21 | 97,00 | 93,00 | 99,00 | 20 | 93,00 | 91,00 | 96,00 | 0,015840\* |
| Me – медиана; Lq – нижний квартиль; Uq – верхний квартиль | | | | | | | | | | | | | |

Примечание: \* - различия статистически значимы (p<0,05)

Данный показатель в I-й группе у вакцинированных детей от 1 года до 3 лет с тяжелой пневмонией составил 97,00 [93,00; 99,00] Me [Lq; Uq], во II-й у детей с нарушением иммунизации - 93,00 [91,00; 96,00] Me [Lq; Uq] (p<0,05) (таблица 22).

Статистически значимые различия пульсоксиметрии имели место у вакцинированных детей от 2 месяцев до 1 года с тяжелой пневмонией и детей с нарушением иммунизацией (p < 0,009), а также в возрасте от 1 года до 3 лет у вакцинированных детей и II-й группы (p < 0,015), в контрольной группе- (p<0,05) (таблица 22).

Таблица 23 – Показатели пульсоксиметрии у обследованных детей с нетяжелой пневмонией

|  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| Нетяжелая внебольничная пневмония | Вакцинированные дети против пневмококковой инфекции | | | | Дети с нарушением сроков иммунизации против пневмококковой инфекции | | | | Контрольная группа | | | |  |
| N | Me | Lq | Uq | N | Me | Lq | Uq | N | Me | Lq | Uq | р-уровень |
| 2 мес – 1 год | 20 | 97,00 | 95,00 | 98,00 | 20 | 94,50 | 92,50 | 98,00 | 20 | 100 | 99 | 100 | 0,001413\* |
| 1 – 3 лет | 20 | 98,00 | 96,50 | 99,00 | 20 | 96,00 | 95,00 | 98,50 | 0,008694\* |
| Me – медиана; Lq – нижний квартиль; Uq – верхний квартиль | | | | | | | | | | | | | |

Примечание: \* - различия статистически значимы (p<0,05)

Данные показатели не имели существенных отличий в группе детей от 2 месяцев до года с нетяжелой пневмонией и составили в I-й группе вакцинированных детей 97,00 [95,00; 98,00] Me [Lq; Uq], а во II-й у детей с нарушением иммунизации 94,50 [92,50;98,00] Me [Lq; Uq] (p<0,05) (табица 23).

В группе у вакцинированных детей от 1 года до 3 лет с нетяжелой пневмонией данный показатель составил 98,00 [96,50 ; 99,00] Me [Q25; Q75].- во II-й у детей с нарушением иммунизации- 96,00 [95,00; 98,50] Me [Q25; Q75] (p<0,05), в контрольной группе- 100,00 [99,00; 100,00] Me [Q25; Q75] (p<0,05) (таблица 23).

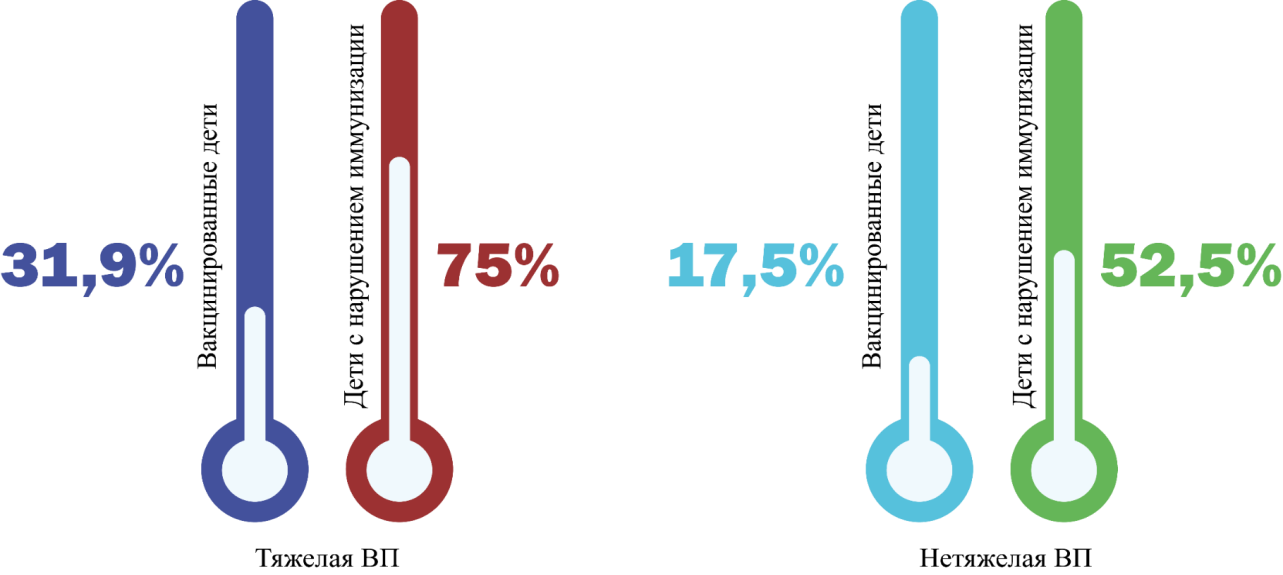


Рисунок 7 - пульсоксиметрия в зависимости от степени тяжести у обследованных больных детей

При тяжелой ВП дыхательная недостаточность у вакцинированных детей составила 31,9% , а у детей с нарушением иммунизации- 75% (p<0,05). Достоверные отличия выраженности ДН у вакцинированных детей были выявлены и при нетяжелой пневмонии-17,5%, по сравнению с группой детей с нарушением иммунизации - 52,5% (p<0,05) (рисунок 7).

**Рисунок 8 - Показатели пульсоксиметрии по всем группам**

Нами было выявлены изменения показателей пульсоксиметрии как в I группе- 98 [92;100] Me [Lq; Uq], так и во II- 93,0 [90,5;95,5] Me [Lq; Uq], по сравнению с контрольной группой 100 [99;100] Me [Lq; Uq]. Выраженная гипоксемия наблюдалась в группе у детей с нарушением иммунизации (р<0,05) (рисунок 8)

## 6.2Данные лабораторных показателей

Изменения общеклинических и биохимических показателей крови у обследованных нами больных детей оказались разнообразными. Кровь для общего и биохимического анализов забиралась в первые сутки после поступления детей в стационар, что соответствовало острому периоду заболевания.

В общем анализе крови выявлялось повышение СОЭ и количества лейкоцитов у всех детей, но выраженность изменений уровня СОЭ и лейкоцитоз были достоверно выше у больных детей с тяжелым течением пневмонии, а именно группе детей с нарушением иммунизации (таблица 24,25).

Таблица 24 - Показатели крови тяжелой внебольничной пневмонии у обследованных больных детей

|  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| Тяжелая внебольничная пневмония | Вакцинированные дети против пневмококковой инфекции | | | | Дети с нарушением сроков иммунизации против пневмококковой инфекции | | | |  |
| Дети от 2 месяцев до 1 года | | | | | | | |  |
| N | Me | Lq | Uq | N | Me | Lq | Uq | р |
| лейкоциты 109/л | 21 | 14,30 | 12,50 | 15,00 | 20 | 14,65 | 12,40 | 17,70 | 0,302898\* |
| СОЭ мм/час | 21 | 11,00 | 10,00 | 12,00 | 20 | 12,50 | 11,50 | 15,50 | 0,012285\* |
| СРБ мг/л | 21 | 7,00 | 5,00 | 8,00 | 20 | 10,00 | 7,50 | 12,00 | 0,001673\* |
| Тяжелая внебольничная пневмония | Дети от 1 года до 3 лет | | | | | | | |  |
| лейкоциты 109/л | 21 | 13,50 | 12,00 | 15,00 | 20 | 15,90 | 14,50 | 17,50 | 0,009820\* |
| СОЭ мм/час | 21 | 12,00 | 10,00 | 12,00 | 20 | 14,00 | 12,00 | 15,00 | 0,003487\* |
| СРБ мг/л | 21 | 7,00 | 2,00 | 8,00 | 20 | 9,50 | 7,00 | 11,50 | 0,003074\* |
| Me – медиана; Lq – нижний квартиль; Uq – верхний квартиль | | | | | | | | | |

Примечание - \* различия статистически значимы (p<0,05)

Уровень лейкоцитоза в I-й группе в возрасте от 2 месяцев до 1 года у вакцинированных детей составил 14,30 [12,50; 15,00] Me [Lq; Uq], во II-й у детей с нарушением иммунизации - 14,65 [12,40; 17,70] Me [Lq; Uq]. Показатели СОЭ имели значения 11,00 [10,00; 12,00] и 12,50 [11,50; 15,50] Me [Lq; Uq] (p<0,05) соответственно.

СРБ в группе вакцинированных детей составил 7,00 [5,00; 8,00], в группе больных детей с нарушением иммунизации - 10 [7,50;12,00] Me [Lq; Uq] (p<0,05). (таблица 24).

Показатель лекоцитоза в I-й группе вакцинированных детей от 1 года до 3 лет составил 13,50 [12,00;15,00 ] Me [Lq; Uq] , во II-й с нарушением иммунизации -15,90 [14,50; 17,50] Me [Lq; Uq] (p<0,05). Уровень СОЭ в I и II группах составили 12,00 [10,00;12,00] и 14,00 [12,00; 15,00] Me [Lq; Uq] (p<0,05) соответственно.

СРБ в группе вакцинированных детей составил 7,00 [2,00; 8,00], а в группе больных детей с нарушением иммунизации - 9,50 [7,00; 11,50] Me [Lq; Uq] (p<0,05). (таблица 24).

Таблица 25 - Показатели крови нетяжелой внебольничной пневмонии у обследованных больных детей

|  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| Нетяжелая внебольничная пневмония | Вакцириванные дети  против пневмококковой инфекции | | | | Дети с нарушением сроков иммунизации против пневмококковой инфекции | | | |  |
| N | Me | Lq | Uq | N | Me | Lq | Uq | р |
| Дети от 2 месяцев до 1 года | | | | | | | |  |
| лейкоциты 109/л | 20 | 10,65 | 4,50 | 11,00 | 20 | 12,50 | 10,70 | 15,15 | 0,002561\* |
| СОЭ мм/час | 20 | 11,50 | 5,00 | 14,50 | 20 | 13,50 | 11,50 | 15,00 | 0,144097\* |
| СРБ мг/л | 20 | 6,00 | 1,50 | 7,50 | 20 | 7,00 | 6,50 | 8,50 | 0,042484\* |
| Нетяжелая внебольничная пневмония | Дети от 1 года до 3 лет | | | | | | | |  |
| лейкоциты 109/л | 20 | 10,45 | 5,50 | 11,25 | 20 | 13,00 | 11,00 | 16,45 | 0,000877\* |
| СОЭ мм/час | 20 | 9,00 | 4,00 | 11,00 | 20 | 11,00 | 10,00 | 12,00 | 0,011000\* |
| СРБ мг/л | 20 | 5,50 | 2,00 | 8,50 | 20 | 9,50 | 7,00 | 11,00 | 0,001170\* |
| Me – медиана; Lq – нижний квартиль; Uq – верхний квартиль | | | | | | | | | |

Примечание - \* различия статистически значимы (p<0,05)

При нетяжелой ВП у детей от 2 месяцев до 1 года показатель лейкоцитоза в I группе составил 10,65 [4,50; 11,00] Me [Lq; Uq], во II-й- 12,50 [10,70 15,15] Me [Lq; Uq] (p<0,05). Уровень СОЭ в I и II группах составил 11,50 [5,00; 14,50] и 13,50 [11,50; 15,00] Me [Lq; Uq] соответственно.

СРБ в качественной реакции в группе вакцинированных детей составил 6,00 [1,50 7,50], а в группе больных детей с нарушением иммунизации - 7,00 [6,50; 8,50] Me [Lq; Uq] (p<0,05) (таблица 25).

При нетяжелой ВП у детей от 1 года до 3 лет уровень лейкоцитоза был 10,45 [5,50; 11,25] Me [Lq; Uq], во II-й у детей с нарушением иммунизации - 13,00 [11,00; 16,45] Me [Lq; Uq] (p<0,05). Показатели СОЭ в I и II группах составили 9,00 [4,00; 11,00] и 11,00 [10,00; 12,00] Me [Lq; Uq] (p<0,05) соответственно.

СРБв группе у вакцинированных составил 5,50 [2,00 8,50], в группе больных детей с нарушением иммунизации - 9,50 [7,00; 11,00] Me [Lq; Uq] (p<0,05)(таблица 25).



Рисунок 9 - Показатели лейкоцитограмма и СРБ во всех группах

Имелось достоверное различие числа лейкоцитов, СОЭ и СРБ между больными детьми в обеих группах. Данные показатели имели нормальные величины в контрольной группе (p<0,05). Нами отмечено увелечение уровня лейкоцитов, СОЭ и СРБ у больных с тяжелым течением, а именно группе детей с нарушением иммунизации, что проявилось достоверным различием с показателями в группе детей с нетяжелой пневмонией (p<0,05) (рисунок 9).

Следует отметить, что в подгруппе с более тяжелым течением заболевания отмечались существенные отличия показателей лейкоцитоза и СОЭ, а именно их высокий уровень - свыше 14\*109 и более 15 мм/час соответственно.

В исследуемых группах с тяжелым течением пневмонии уровень СРБ в качественной реакции в группе вакцинированных детей составил 69,04%, в то время как в группе детей с нарушением иммунизации он был выявлен у 87,5% (р<0,05) больных детей. Таким образом, нами отмечено повышение уровня СРБ у больных с тяжелым течением, что проявилось достоверным различием с показателями в группе детей с нетяжелой пневмонией (рисунок 10).

СРБ, который является маркером острой фазы ВП у детей, указывает на степень выраженности воспалительной реакции. Являясь чувствительным и быстрым показателем воспалительной реакции, он также отражает ранний (неспецифический) иммунный ответ. Появление его в крови больных детей сопряжено с его действием в качестве опсонина, стимулирующего фагоцитоз нейтрофилов и клеток моноцитарно-макрофагальной системы. Образующиеся комплексы СРБ с лигандами, при присоединении к мембранам патогенов и поврежденным клеткам, активируют каскадный процесс системы комплемента [168,169].

Вакцинированные дети



Дети с нарушением иммунизации



Рисунок 10 - Показатели СРБ у обследованных больных детей в зависимости от степени тяжести

Таким образом, содержание СРБ в сыворотке крови является информативным показателем в диагностике пневмонии, бактериальных осложнений и степени тяжести у больных с данной патологией, позволяющим широко использовать его в практической работе врача-педиатра.

## 6.3 ИММУНОЛОГИЧЕСКИЕ ОСОБЕННОСТИ ВНЕБОЛЬНИЧНЫХ ПНЕВМОНИЙ У ВАКЦИНИРОВАННЫХ ПНЕВМОКОККОВОЙ ВАКЦИНОЙ ДЕТЕЙ

После проведения общеклинического и инструментального обследования детей с внебольничной пневмонией, для оценки более полной картины воспалительного процесса, проведены исследования диагностического значения цитокинов МСР – 1. Исследование уровней иммунитета при ВП проводилось с учетом классифицирования по степеням тяжести.

Количественные данные представлены такими показателями, как Me (медиана), Q1 (L-квартиль, илиlower quartile point) и Q3 (U-квартиль, или upper quartile point). Рассчитывали критерий Краскела–Уоллеса [Kruskall W., Walles W.A.] Статистически значимыми различия считали при р < 0,05.

При тяжелой ВП у детей в возрасте от 2 месяцев до 1 года количественный показатель провоспалительных цитокинов MCP -1 у вакцинированных детей составил 6,46 [4,41; 9,02] пг/мл Me [Lq; Uq], а у детей с нарушением иммунизации – 11,73 [6,57; 30,08] пг/мл Me [Lq; Uq] (критерии Kruskal-Wallis p<0,05)(таблица 26)(рисунок 11).

Таблица 26 - Уровень MCP -1 у детей с тяжелой ВП в зависимости от возраста

|  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| Тяжелая внебольничная пневмония. | Вакцинированные дети  против пневмококковой инфекции | | | | Дети с нарушением сроков иммунизации против пневмококковой инфекции | | | |  |
| N | Me | Lq | Uq | N | Me | Lq | Uq | р |
| MCP -1 пг/мл  Дети от 2 месяцев до 1 года | 21 | 6,46 | 4,41 | 9,02 | 20 | 11,73 | 6,57 | 30,08 | 0,036929\* |
| Дети от 1 года до 3 лет | 21 | 5,76 | 4,03 | 9,07 | 20 | 10,81 | 6,22 | 19,28 | 0,015282\* |
| Контрольная группа | 20 | 0,37 | 0,00 | 0,809 |  | | | | 0,000000\* |
| Me – медиана; Lq – нижний квартиль; Uq – верхний квартиль | | | | | | | | | |

Примечание: \* - различия статистически значимы (p<0,05)

У детей от 1 года до 3 лет с тяжелой ВП уровень цитокинов MCP -1 у вакцинированных детей составил 5,76 [4,03; 9,07] пг/мл Me [Lq; Uq], в то время, как а в группе детей с нарушением иммунизации он имел значения 10,81 [6,22; 19,28] пг/мл Me [Lq; Uq], что в 29 раз превышает эти показатели в контрольной группе – 0,37 [0,00;0,809] пг/мл Me [Lq; Uq] (критерии Kruskal-Wallis p<0,05) (таблица 26)(рисунок 11).

Таблица 27 - Уровень MCP -1 у детей с нетяжелой ВП в зависимости от возраста

|  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| Нетяжелая внебольничная пневмония. | Вакцинированные дети  против пневмококковой инфекции | | | | Дети с нарушением сроков иммунизации против пневмококковой инфекции | | | |  |
|  | N | Me | Lq | Uq | N | Me | Lq | Uq | р |
| 1 | 2 | 3 | 4 | 5 | 6 | 7 | 8 | 9 | 10 |
| MCP -1 пг/мл  Дети от 2 месяцев до 1 год | 20 | 1,51 | 0,01 | 2,02 | 20 | 2,34 | 0,02 | 3,63 | 0,223509 |

Продолжение таблицы 27

|  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| 1 | 2 | 3 | 4 | 5 | 6 | 7 | 8 | 9 | 10 |
| Дети от 1 года до 3 лет | 20 | 1,30 | 0,01 | 2,05 | 20 | 1,88 | 0,06 | 2,56 | 0,244768 |
| Контрольная группа | 20 | 0,37 | 0,00 | 0,809 |  | | | | 0,000000\* |
| Me – медиана; Lq – нижний квартиль; Uq – верхний квартиль | | | | | | | | | |

Примечание: \* - различия статистически значимы (p<0,05)

Количественный показатель провоспалительных цитокинов MCP -1 у вакцинированных детей при нетяжелой ВП у детей в возрасте от 2 месяцев до 1 года составил 1,51 [0,01; 2,02] пг/мл Me [Lq; Uq], а у детей с нарушением иммунизации –2,34 [0,02; 3,63] пг/мл Me [Lq; Uq](таблица 27)(рисунок 11).

Исследование данного показателя у детей от 1 года до 3 лет с нетяжелой ВП уровень цитокинов MCP -1 не выявило существенных различий в исследуемых группах. Так, в группе вакцинированных детей он составил 1,30 [0,01; 2,05] пг/мл Me [Lq; Uq], с нарушением иммунизации – 1,88 [0,06; 2,56] пг/мл Me [Lq; Uq](критерии Kruskal-Wallis p<0,05). Как показывают результаты, отличия не являются столь значимыми, в контрольной группе данный показатель составил 0,37 [0,00;0,809] пг/мл Me [Lq; Uq] (критерии Kruskal-Wallis p<0,05) (таблица 27)(рисунок 11).

Выбранные для исследования цитокины МСР- 1, контролируют клеточное звено иммунной системы [133 р.1-8], что позволило оценить степень выраженности воспалительной реакции и адекватность иммунологической реактивности при различных степенях тяжести ВП.

Полученные результаты определения MCP - 1, в особенности при тяжелой пневмонии, позволяют использовать его в качестве информативного и чувствительного воспалительного маркера при ВП у детей раннего возраста.

Таблица 28 - Показатели цитокинов МСР - 1 у вакцинированных детей зависимости от тяжести заболевания

|  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| Вакцинированные дети  против пневмококковой инфекции | Тяжелая степень | | | | Нетяжелая степень | | | |  |
| N | Me | Lq | Uq | N | Me | Lq | Uq | р |
| MCP -1 пг/мл  дети от 2 месяцев до 1 года | 21 | 6,46 | 4,41 | 9,02 | 20 | 1,51 | 0,01 | 2,02 | 0,000001\* |
| дети от 1 года до 3 лет | 21 | 5,76 | 4,03 | 9,07 | 20 | 1,30 | 0,01 | 2,05 | 0,000001\* |
| Me – медиана; Lq – нижний квартиль; Uq – верхний квартиль | | | | | | | | | |

Примечание: \* - различия статистически значимы (p<0,05)

Изучение цитокина МСР - 1 у вакцинрованных детей от 2 мес до 1 года в зависимости от степени тяжести показало, что при тяжелой ВП он состави 6,46 [4,41;9,02] пг/мл Me [Lq; Uq], а при нетяжелой –1,51 [0,01;2,02] пг/мл Me [Lq; Uq] (критерии Kruskal-Wallis p<0,05), что в 4 раза выше (таблица 28)(рисунок 11).

Уровень провоспалительных цитокинов МСР 1 у вакцинированных детей от 1 года до 3 лет при тяжелой ВП составил 5,76 [4,03;9,07] пг/мл Me [Lq; Uq], что в 4 раза превышает данные показатели в группе детей с нетяжелой пневмонией– 1,30 [0,01;2,05] пг/мл Me [Lq; Uq] (критерии Kruskal-Wallis p<0,05) (таблица 28)(рисунок 11).

Таблица 29 - Показатели цитокинов МСР - 1 у детей с нарушением иммунизации, в зависимости от тяжести внебольничной пневмонии

|  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| Дети с нарушением сроков иммунизации против пневмококковой инфекции | Тяжелая степень | | | | Нетяжелая степень | | | |  |
| N | Me | Lq | Uq | N | Me | Lq | Uq | р |
| MCP -1 пг/мл  2 мес - 1 года | 20 | 11,73 | 6,57 | 30,08 | 20 | 2,34 | 0,02 | 3,63 | 0,000002\* |
| 1 – 3 лет | 20 | 10,81 | 6,22 | 19,28 | 20 | 1,88 | 0,06 | 2,56 | 0,000000\* |
| Me – медиана; Lq – нижний квартиль; Uq – верхний квартиль | | | | | | | | | |

Примечание: \* - различия статистически значимы (p<0,05)

Уровень провоспалительных цитокинов МСР - 1 у детей от 2 мес до 1 года с нарушением иммунизации при тяжелой ВП составил 11,73 [6,57;30,08] пг/мл Me [Lq; Uq], а при нетяжелой –2,34 [0,02;3,63] пг/мл Me [Lq; Uq] (критерии Kruskal-Wallis p<0,05)(таблица 29)(рисунок 11). Исследование МСР - 1 у детей с нарушением иммунизации более старшей возрастной группы, от 1 года до 3 лет, также выявило его высокий уровень при тяжелой ВП – 10,81 [6,22;19,28] пг/мл Me [Lq; Uq], в то время, как в группе детей с нетяжелой пневмонией он оказался в 5 раз меньше – 1,88 [0,06;2,56] пг/мл Me [Lq; Uq] (критерии Kruskal-Wallis p<0,05) (таблица 29)(рисунок 11).

**Вакцинированные дети**

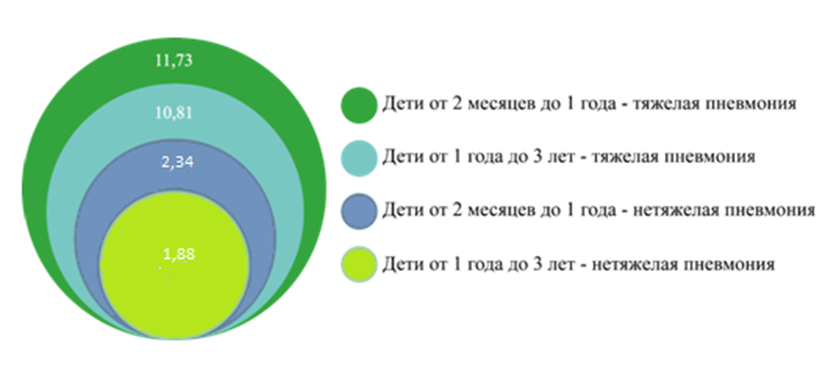
**Дети с нарушением иммунизации**

Рисунок 11- Показатели цитокинов МСР - 1 у детей с внебольничной пневмонией в зависимости от степени тяжести

Таким образом, показатели цитокинов МСР - 1 гораздо выше в группе детей с нарушением иммунизации с тяжелой пневмонией, нежели чем в группе вакцинированных детей (рисунок 11)

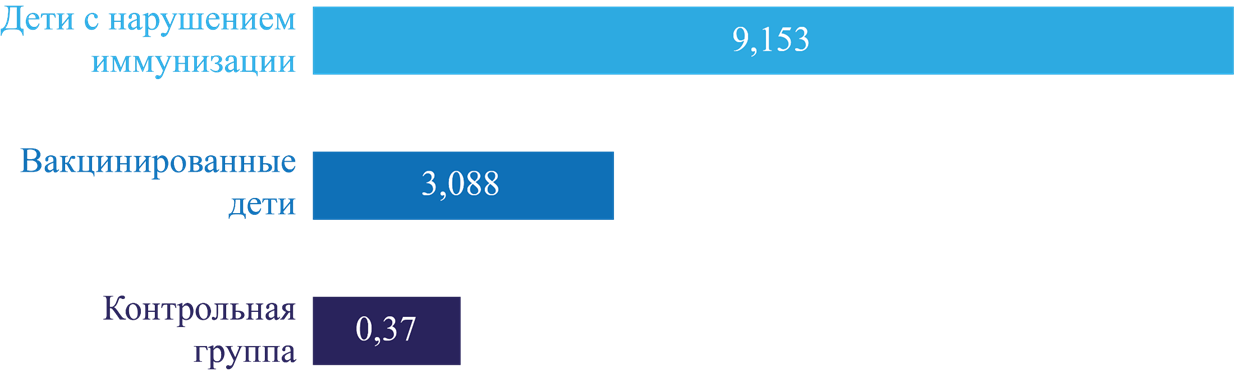
****

Рисунок 12 - Уровень цитокинов МСР - 1 у детей с внебольничной пневмонией во всех группах

Нами было выявлено умеренное увеличение количества МСР-1 - 3,088 [0,001;6,46] пг/мл Me [Lq; Uq] в первой группе вакцинированных детей и 9,153 [0,02;30,08] пг/мл Me [Lq; Uq]- во второй группе у детей с нарушением иммунизации, в сравнении с контрольной группой 0,37 [0,00;0,809] пг/мл Me [Lq; Uq]. МСР -1 имел тенденцию к увеличению с большей выраженностью в группе детей с нарушением иммунизации(р<0,05) (рисунок 12).

В работе изучены коррелятивные связи между цитокинами МСР-1, СРБ, представителями микробной флоры (таблица 30).

Таблица 30 – Корреляция между цитокинами МСР-1 и СРБ в группах возбудителей

|  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- |
|  | | | | |
| MCP - 1 пг/мл и СРБ | N | Spearman– R | t(N-2) | p-level |
| Грамположительная инфекция | 62 | 0,763441 | 9,747182 | 0,000000 |
| Грамотрицательная инфекция | 72 | 0,748779 | 8,895157 | 0,000000 |
| Микст - инфекции | 21 | 0,908539 | 9,478796 | 0,000000 |
| Грибы | 7 | 0,775362 | 2,745390 | 0,040532 |

Примечание: \* - различия статистически значимы (p<0,05)

Проведенный анализ уровня коэффициента корреляции связей Спирмена МСР – 1 , СРБ и ряда микробиологических данных показал сильную, положительную связь во всех группах обследованных детей. Наиболее выраженный уровень взаимосвязи МСР – 1 и СРБ определялся по показателю наличия грамположительной инфекции, с большой долей Streptococcuspneumoniae у детей с ВП (r+0,763 сильная, положительная связь) (p<0,000). Достоверно значимая взаимосвязь выявлена у детей в возрасте детей до 3 лет по микст - инфекции и МСР – 1 и СРБ (r+0,908, сильная, положительная связь)(p<0,000). Выраженным и достоверно значимым оказался коэффициент корреляции между MCP – 1, СРБ и грамотрицательной инфекцией ( r+0,748 сильная, положительная связь) (p<0,040). Также значимым оказался коэффициент корреляции МСР – 1 и СРБ с показателем наличия грибковой инфекции у обследованных детей и составил при ВП r+0,775(сильная, положительная) (таблица 30).

Литературные данные об уровне МСР – 1 и СРБ у детей с ВП немногочисленны, но, в ряде исследований определяется высокий уровень МСР – 1 и СРБ [128 р.81-87]. Полученные данные количественного уровня МСР – 1 и СРБ, в ходе исследования у детей с ВП, свидетельствуют о том, что в зависимости от тяжести течения пневмонии возрастает уровень МСР – 1 в моче и СРБ в сыворотке крови больных детей.

Таким образом, определение уровня коэффициента корреляции МСР – 1 в моче и СРБ в сыворотке крови и микробиологической картины ВП у детей, выявило сильную положительную связь. Полученные данные количественного уровня МСР – 1 в моче позволяют использовать значения уровня МСР – 1 для прогнозирования тяжести ВП у детей. Комплексный анализ оценки состояния больного ребенка при ВП, дополненного исследованием МСР – 1 в моче, является значимым подходом в ранней диагностике и прогнозировании тяжести течения ВП у детей раннего возраста.

# 7 МАТЕМАТИЧЕСКОЕ МОДЕЛИРОВАНИЕ ПРОГНОЗИРОВАНИЯ ТЯЖЕСТИ ТЕЧЕНИЯ ВНЕБОЛЬНИЧНОЙ ПНЕВМОНИИ У ВАКЦИНИРОВАННЫХ ПНЕВМОКОККОВОЙ ВАКЦИНОЙ ДЕТЕЙ

Создание математических моделей с целью оценки степени тяжести ВП пневмонии осуществлялось на результатах 8 показателей, отражающих клиническую картину, а также лабораторно- инструментальных данных у 162 обследованных больных детей. В исследование было включены 82 (50,6 %) вакцинированных детей и 80 (49,4 %) с нарушением иммунизации.

Все обследованные дети были разделены на две группы, в соответствии с тяжестью ВП, а именно: тяжелое течение – 82 детей (50,6%) и нетяжелое течение – 80 детей (49,4 %). При распределении обследованных детей по степени тяжести, мы руководствовались рекомендациями ВОЗ по диагностике и лечению ВП у детей, на основании которых составлены национальные клинические протоколы РК (2017).

Предпосылками для разработки математической модели послужили тяжесть клинических признаков с момента после поступления больных детей в стационар и возможность ранней ее диагностики степени, в зависимости от тяжести ВП. При построении моделей мы опирались на ряд симптомов и синдромов с последующим отбором наиболее важных данных. Для осуществления данной задачи использовалась логистическая регрессия (таблица 31).

Таблица 31- Результаты оценки параметров логистической регрессии

|  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
|  | Const.B0 | Группа | Кашель | Одышка | Налич  крепитации | Пульсоксиметрия | MCP-1пг/мл | СОЭ мм/час | СРБ мг/л | Лейкоц  иты 109/л |
| 1 | 2 | 3 | 4 | 5 | 6 | 7 | 8 | 9 | 10 | 11 |
| *b* | -18,372 | 3,317 | 1,987 | 2,845 | 2,497 | -2,011 | -0,587 | 3,444 | -3,487 | 0,293 |
| SE | 3,466 | 0,835 | 0,566 | 0,964 | 0,814 | 0,807 | 0,206 | 1,490 | 1,178 | 0,095 |
| t(149) | -5,300 | 3,971 | 3,513 | 2,950 | 3,069 | -2,492 | -2,848 | 2,312 | -2,962 | 3,070 |
| p-level | 0,000 | 0,000 | 0,001 | 0,004 | 0,003 | 0,014 | 0,005 | 0,022 | 0,004 | 0,003 |

Продолжение таблицы 31

|  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| 1 | 2 | 3 | 4 | 5 | 6 | 7 | 8 | 9 | 10 | 11 |
| -95%CL | -25,222 | 1,666 | 0,869 | 0,939 | 0,889 | -3,606 | -0,995 | 0,500 | -5,814 | 0,104 |
| +95%CL | -11,522 | 4,968 | 3,105 | 4,751 | 4,105 | -0,416 | -0,180 | 6,387 | -1,160 | 0,481 |
| Wald'sChi-square | 28,090 | 15,767 | 12,343 | 8,703 | 9,417 | 6,210 | 8,110 | 5,344 | 8,771 | 9,427 |
| p-level | 0,000 | 0,000 | 0,000 | 0,003 | 0,002 | 0,013 | 0,004 | 0,021 | 0,003 | 0,002 |
| OR | 0,000 | 27,576 | 7,294 | 17,207 | 12,143 | 0,134 | 0,556 | 31,301 | 0,031 | 1,340 |
| -95%CL | 0,000 | 5,293 | 2,386 | 2,559 | 2,433 | 0,027 | 0,370 | 1,649 | 0,003 | 1,110 |
| +95%CL | 0,000 | 143,685 | 22,304 | 115,712 | 60,614 | 0,659 | 0,836 | 594,273 | 0,313 | 1,618 |

Примечание: \* - различия статистически значимы (p<0,05

В нашем исследовании в качестве «отрицательного эффекта» использовалась нетяжелая степень, в качестве «положительного эффекта» - тяжелая степень.

В таблице приведены результаты оценки параметров логистической регрессии. Значения Wald'sChi-square теста показывает какие из признаков оказывают значимое влияние (p<0.05) на тяжесть течения заболевания. Согласно таблице – это группа, кашель, одышка, наличие крепитации, пульсоксиметрия, MCP-1, СОЭ, лейкоциты, СРБ.

В дальнейшем в логистическую регрессию были включены только эти признаки. В таблице приведены коэффициенты b уравнения логистической регресии для каждого признака и влияние этих признаков на тяжесть течения заболевания в виде отношения шансов (OR). Изменение шансов оценивалось относительно группы с нетяжелым течением болезни. Если доверительный интервал (±95% CIOR) включает единицу, то признак не оказывает влияние на вероятность возникновения данного уровня депресии (p>0.05). Так нарушенная иммунизация в 27,5 раза увеличивает вероятность тяжелого протекания болезни. Кашель – в 7,3 раза и т.д.

В нашем исследовании из 12 показателей, отражающих клиническую картину, а также лабораторно - инструментальных данных, у 162 обследованных больных детей, значимыми оказались 8 данных. При этом, в группе детей с нарушением иммунизации они были следующими: кашель, одышка, наличие крепитации, пульсоксиметрия, СРБ, СОЭ, лейкоциты и цитокины МСР – 1.

Известно, что при пневмонии основным клиническим признаком является кашель - (68,75%) (p>0,000). Вторым, по значимости, признаком явилась одышка - (71,25%) (p>0,003). Ее степень выраженности напрямую зависит от объема поражения легких, пораженных воспалительным процессом. Синдромом воспалительных изменений в легких являлось наличие крепитации - (72,5%) (p>0.002). В начале заболевания самым информативным признаком оказались показатели цитокинов МСР – 1 - (88,9%) (p>0.004). Следующими значимыми признаками являлись уровень лейкоцитов в периферической крови - (73,75%) (p>0.002) и СОЭ - (74,5%) (p>0.021). Содержание СРБ у детей тоже являлось значимым (88,75%) (p>0.021). Далее, по степени информативности, оказался инструментальный метод исследования – пульсоксиметрия - (63,75%) (p>0.013). Считаем, что данную модель можно использовать с целью ранней оценки степени тяжести заболевания детей с ВП, а именно, с момента их госпитализации. После обследования больного ребенка в приемном отделении или при поступлении в специализированное пульмонологическое отделение, в разработанные формулы указываются значения перечисленных признаков. Затем производится расчет формул, в результате которого пациента необходимо отнести в группу, значение суммы для которых является большим.

Таким образом, логистическая модель оценки степени тяжести воспалительного процесса в легочной ткани по результатам исследования в первые сутки поступления в стационар, имеет высокую прогностическую способность (89,1 %) и является статистически значимой (р<0,00001).

Качество модели позволяет нам рекомендовать её для ранней комплексной оценки тяжести внебольничной пневмонии.

# ЗАКЛЮЧЕНИЕ

Важность исследования ВП остается актуальной в течение несколько десятков лет, что обусловливается наличием многих причинных факторов. При этом значимыми являются следующие: проблема нарушенной иммунизации, связанная с различными факторами, в том числе, недостаточно обоснованными медицинскими противопоказаниями к ее проведению.

Одной из главной составляющей заболеваемости, а также тяжелого течения пневмонии является нарушенная иммунная реактогенность различного генеза. За последние годы были достигнуты успехи в этиологии, патогенеза, диагностики, клинической картины и лечения пневмонии. Но, несмотря на проводимые исследования, посвященные проблеме пневмонии и в частности ее внебольничного варианта, многие вопросы патогенеза заболевания остаются неясными, особенно аспекты иммунопатогенеза.

Цель исследования заключалась в изучении влияния пневмококковой вакцинации на особенности клинического течения ВП у вакцинированных детей от 2 мес до 3 лет на основе клинических, микробиологических и иммунологических факторов.

Перед началом исследования нами был проведен ретроспективный анализ, изучены индивидуальные карты развития (ф112/у) и прививочные карты (ф 063) 309 детей с нарушениями сроков противопневмококковой вакцинации г. Караганды. Проведен анализ документов информированного согласия или мотивированных отказов законных представителей детей на проведение им вакцинации.

В ходе исследования выявлено, что отказы от вакцинации (52,7%) преобладали над временными противопоказаниями (медицинскими отводами) – 47,2%. Среди основных причин отказов от вакцинации превалирует недоверие к вакцинам - 39,9%. Кроме того, значимую долю представляют: недостаточное информирование родителей - 17,8%, религиозные причины - 28,8%, иные убеждения - 13,5%. Исследования, проведенные Chephra McKee и соавторами в США, среди причин отказов от вакцинации также выявили, в качестве основных, такие, как недоверие к вакцинации, недостаточную информированность со стороны медицинских работников, что согласуется с результатами наших исследований [170].

Среди причин противопоказаний от вакцинации являлись ППЭП, синдром двигательных нарушений - 26%, ОРВИ- 24,6%, пневмония тяжелой степени тяжести - 10,9%, атопический дерматит, младенческая форма- 9,6%, пневмония средней степени тяжести- 8,2%, анемия средней степени тяжести 6,16%, ВПС- 5,4%, ДЦП,спастическая диплегия – 4,1 %, тимомегалия 4,8%. Для сравнения, по данным исследования, проведенного Аmit Aharon A. в Израиле, отказ родителей послужил причиной нарушения графика вакцинации в 44,3% случаев [171]. Отсутствие достаточных исследований по изучению причин нарушенного графика вакинации против пневмококковой инфекции, а именно временных противопоказаний не позволяет в достаточной мере сравнить полученные результаты с имеющимися сведениями в литературных источниках.

Для реализации поставленных задач было обследовано 162 детей, из них вакцинированные против пневмококковой инфекции дети составили - 82 (50,6 %), дети с с нарушением сроков иммунизации против пневмококковой инфекции – 80 (49,4 %) в возрасте от 2 месяцев до 3 лет. Обследованные дети были разделены на две группы по возрасту: дети от 2 месяцев до 1 года – 81 (50 %) и дети от 1 года до 3 лет – 81 (50 %). Также все больные дети условно были разделены на две группы в соответствии с тяжестью течения ВП, а именно: в группу с тяжелым течением заболевания вошли 82 ребенка (50,6 %), а с нетяжелым – 80 детей (49,4 %).

При проведении микробиологического исследования мокроты выявлена высокая частота обнаружения Streptococcus pneumoniae у детей с нарушенным графиком иммунизации (25% ),из них (37,5%) тяжелое течение внебольничной пневмонии. А также высокая частота микст - инфекции в группе вакцинированных детей 21,9%, из них детей относились (42,8%) к тяжелым течением заболевания.Среди микст - инфекций наиболее часто отмечались сочетания возбудителей Staphylococcus aureus – 19,04%, Klebsiella pneumoniae -19,04%, Haemophilus influenzae - 14,29%.Общее содержание указанных микроорганизмов у обеих групп при нетяжелой внебольничной пневмонии находилось в пределах нормы: в количестве 103 – 104 КОЕ/мл. При тяжелой небольничной пневмоний у вакцинированных детей проебладала микст - инфекция в количестве от 103 до 104 КОЕ/мл 42,8% (p<0,05). У детей с нарушением иммунизации высевалась грамположительная флора в количестве 106 – 107 КОЕ/мл составляет в процентном соотношении 62,5% случаев (p<0,05),что определяло степень тяжести внебольничной пневмоний у детей.Проведенные результаты согласуются с данными А.А.Плоскиревой и др. [172], где Haemophilus influenzae и Streptococcus pneumoniae являются наиболее значимыми возбудителями как при моноинфекциях у детей, так и в случае развития микст - инфекции.

Подобные результаты были получены Rohde G. G. U. et al. [49 р.77], когда данный возбудитель доминировал в этиологии ВП, независимо от тяжести заболевания. В группе детей с тяжелой пневмонией на фоне нарушенияиммунизации Streptococcus pneumoniae был выявлен в 37,5% случаев, что доказывает влияние вакцинации на этиологическую структуру внебольничных пневмоний. В структуре грамотрицательных бактерийвыявлены: Enterobacter aerogens (8,6% наблюдений), Acinetobacter baumannii (6,2 %), Klebsiella pneumoniae (4,3 %) и Proteus mirabilis (4,3 %); малая роль Haemophilus influenzae, Mycoplasma pneumoniae (3,7 %) и Klebsiella oxytoca (3,0 %), также согласуется с указаннами результатами данного исследования, где указано, что по мере нарастания тяжести увеличивается доля Staphylococcus aureus, Haemophilus influenzae, бактерий семейства Enterobacteriaceae и Klebsiella pneumoniae, а значение Mycoplasma pneumoniaе и Streptococcus pneumoniaе уменьшается.

Микробиологический пейзаж в возрастном аспекте позволяет свидетельствовать о том, в этиологии ВП у детей от 2 месяцев до 1 года лидирующее место занимает Streptococcus рneumoniaе (16,04%), Staphylococcus aureus (8,6%) и E.сoli (8,6%). У детей старшего возраста, от 1 года до 3 лет также преобладает Streptococcus рneumoniaе (12,3%), Staphylococcus aureus (8,6%), Mycoplasma pneumoniae (7,4%). Это подтверждено результатами глобальных исследований Esposito s., Patria m.f., Tagliabue c., et al. [173], по изучению роли этиологических агентов в структуре ВП в возрастном аспекте. Кроме того, ВОЗ [63 ] декларирует, что такие возбудители, как Staphylococcusaureus, особенно methicillin-resistant Staphylococcus aureus, Streptococcus pyogenes, Klebsiella pneumoniae и Escherichia сoli, вызывающие тяжелые, в том числе и деструктивные пневмонии обуславливают высокую летальность, сохраняющуюся в настоящее время.

Исследования Е.А.Колосковой[136 с.119-120], проведенные на территории РК, при изучении основных клинико–эпидемиологических, микробиологических и молекулярно - генетических характеристик штаммов пневмококка и их серотипов, циркулирующих у детей до 5 лет показали, что Streptococcus pneumoniae является основыным этиологическим фактором при пневмонии, отите и обструктивном бронхите. Установлен достоверно значимый потенциал серогруппы 10 F/C/33/33/33C,>1), который встречается во всех >1) клинических группах и при оценке эффективности проводимой вакцинации, выявил косвенный положительный эффективность вакцинации период 2005-2010 гг. и 2011-2015 гг.

Таким образом, проведенное нами микробиологическое исследование показало, что при тяжелых формах течения ВП,с нарушенным графиком иммунизации проитв пневмококковой инфекции у детей, значительное место в этиологической структуре занимают Streptococcus pneumoniae, а у вакцинированных детей – микст инфекции.

Анализ клинических данных по степени тяжести внебольничной пневмонии осуществлялся на основании КП «Пневмония у детей», 2017 г., рекомендаций ВОЗ по диагностике,лечению и профилактике внебольничных пневмоний у детей. Клинические симптомы заболевания складывались из явлений интоксикации (общая слабость, одышка), общей воспалительной реакции (повышение температуры тела) и синдромов воспалительных изменений в легких (кашель продуктивный или непродуктивный, втяжение нижней части грудной клетки, ослабленного пуэрильного дыхания, наличие крепитации).

Анализ характера и частоты клинических признаков показал, что жалобы в обеих группах носят схожий характер, однако, достоверно различаются у детей с нарушением иммунизации и по степени выраженности ВП. Так, жалобы на кашель предъявляли все исследуемые дети. Продуктивный кашель был более свойственен для нетяжелого течения заболевания. На непродуктивный кашель жаловались 48,1% больных детей в обеих группах. В группе детей с пневмонией нетяжелого течения этот симптом был у 35 % больных, а в группе детей с тяжелой пневмонией частота его составила 73,1 % .

Выраженная одышка у вакцинированных детей (30,4%) и у детей с нарушением иммунизации (58,7%) достоверно чаще выявлялись при тяжелом течении пневмонии (p<0,05). Умеренная одышка наблюдалась у вакцинированных детей (69,6%) и у детей с нарушением иммунизации (41,3%).

Фебрильная температура тела отмечалась у 30 % больных детей в группе с нетяжелой пневмонией, и у 75,6 % - в группе с тяжелой пневмонией. При этом в 1-й группе преобладал субфебрильный (52,4 %) характер, а во 2 группе у детей с нарушением иммунизации фебрильная температура (71,3 %).

Втяжение нижней части грудной клетки, признанного одним из основных критериев тяжелой дыхательной недостаточности (56,7%) наиболее выраженным оказалось у детей ранней возрастной группы, по сравнению с детьми более старшего возраста (45,6% ).

При физикальном исследовании ослабленное пуэрильное дыхание у больных детей с тяжелой пневмонией отмечалось в 87,8% случаев, а с нетяжелой пневмонией- 58,7% случаев. Крепитирующие хрипы выявлены у 79,3% детей с тяжелой пневмонией, а с нетяжелой пневмонией- в 36,2% случаев.

По возрастным особенностям при тяжелой пневмонии в группе вакцинированных детей от 2 месяцев до 1 года продуктивный кашель наблюдался у 38,1% (95% CI 2,28; 73,92, ), в то время, как у детей с нарушением иммунизации только у 10% (95% CI 0; 54,4) ( p<0,031).В группе вакцинированных детей с тяжелой степенью пневмонии, в возрасте от 1 года до 3 лет, наличие продуктивного кашля в группе, отмечалось у 47,6% (95% CI 14,68;80,56) детей, а у детей с нарушением иммунизации - у 10% (95% CI 0;54,4) (p<0,005).

Выраженность одышки, как основного объективного показателя ДН, отчетливо проявилось у детей с тяжелой степенью заболевания. Так, у детей от 2 месяцев до 1 года она наблюдалась у 61,9% (95% CI 33,8;90) вакцинированных детей, а у детей с нарушением иммунизации - 90% (95% CI 75,2; 100) ( p<0,031). У детей в возрасте от 1 года до 3 лет выраженная одышка в данной группе наблюдалась у вакцинированных детей 57,1% (95% CI 27,34;86,94), а у детей с нарушением иммунизации - у 85% (95% CI 66,87;100), (p<0,045). Полученные результаты согласуются с результатами исследований Clotilde Rambaud-Althaus, Fabrice Althaus, Blaise Genton, (2015) [174], полученные в ходе проведения мет-анализа результатов глобального исследования у детей раннего возраста с ВП.

Втяжение нижней части грудной клетки, признанного одним из основных критерием тяжелой ДН при тяжелой пневмонии было выявлено у 57,14% (95% CI 27,34; 86,94) вакцинированных детей от 2 месяцев до 1 года, в группе детей с нарушением иммунизации оно имело место в 90% (95% CI 75,2; 100) ( p<0,014). У детей от 1 года до 3 лет оно наблюдалось у 33,3% (95% CI 0;70,5) вакцинированных детей, у детей с нарушением иммунизации в 90% случаев (95% CI 75,2;100) (p<0,000), что подтверждается результатами мет-анализа, указанного выше по оценке выраженной одышки у детей с ВП.

Фебрильная гипертермия при тяжелой пневмонии наблюдалась у 66,67% (95% CI 40,39;92,95) вакцинированных детей от 2 месяцев до 1 года, а у детей с нарушением иммунизации в 90% (95% CI 75,2;100) случаев. У детей от 1 года до 3 лет фебрильная гипертермия наблюдается у 57,1% (95% CI 27,34;86,94) вакцинированных детей, а у детей с нарушением иммунизации 90% (95% CI 75,2;100, p<0,014). По данным авторов Е.В. Сергеева, С.И. Петрова (2016) [175] среди обследованных больных ВП детей, госпитализированных в клинику СПбГПМУ в 2011–2015 гг., все дети, имеющие бактериемическую ВП, лихорадили выше 38,5 °С, из них у 60 % детей лихорадка достигала высоких значений (более 39 °С).

При тяжелой пневмонии ослабление пуэрильного дыхания в группе у детей с нарушением иммунизации отмечался в 100% случаев (95% CI 100;100) ( p<0,032), а в вакцинированных детей - в 80,95% случаев (95% CI 61,08;100), Аналогичная ситуация проявилась и в оценке крепитации- она наблюдалась:100% (95% CI 100;100) (p<0,006) этот показатель имел место в группе детей с нарушением иммунизации и 71,43% (95% CI 47,1; 95,76)- в группе вакцинированных. У детей от 1 года до 3 летослабление пуэрильного дыхания отмечалась в группе у 71,4% (95% CI 33,8;90) вакцинированных детей, в группе у детей с нарушением иммунизации у всех отмечалась ослабление пуэрильного дыхания 100% (95% CI 100;100) (p<0,006). У всех вакцинированных детей от 1 года до 3 лет наблюдалась крепитация 61,9% (95% CI 33,8;90), а у 85% (95% CI 66,87;100) детей с нарушением иммунизации.

По данным А. С. Ахаевой (2017) [176], анализ клинических проявлений ВП у детей основывался на наличии общеклинических проявлений: нарушение аппетита, сна, лихорадка; бронхолегочных и внелегочных проявлений, включающих в себя кашель, одышку, наличие мокроты, ее характер, характеристику дыхания, крепитацию, шум трения плевры, тахикардию, нарушение сознания. В ходе исследования у обследованных детей выявлен ряд симптомов: лихорадка определялась как субфебрильная у 32,4% детей, фебрильная температура регистрировалась у 62,8% детей, кашель отмечался у 95,8% наблюдаемых детей, соответственно сухой кашель отмечался у 23,5% детей, влажный с мокротой, слизистого характера – у 69,5%, гнойного характера – у 0,5% детей. Одышка зарегистрирована у 92,3% обследованных, одышка в покое – у 1,2%. Сухие и влажные хрипы различной степени выраженности выявлялись у всех детей, у 79,5% аускультативно определялась крепитация.

Анализ локализации патологического процесса при рентгенологическом обследовании показал, что в группе у вакцинированных детей преобладало очаговое поражение пневмонии 57,14% (95% CI 27,34;86,94), а у детей с нарушением иммунизации больше сегментарное поражение 60% (95% CI 27,34;86,94). Рентгенологическая картина у вакцинированных детей характеризовалась поражением в виде инфильтрации одного или двух сегментов 33,33% (95% CI 0;70,5), тогда как во второй группе у детей с нарушением иммунизации отмечалось долевое поражение – 5 % случаев (95% CI 0;50,62), (p<0,05) . В целом, выявленный нами характер рентгенологических данных ВП согласуется с данными других авторов [49 р.110, 64 с.133-136].

Пульсоксиметрия, как один из наиболее информативных, неинвазивных методов измерения оксигемоглобина в артериальной крови (сатурации) проводилась всем детям (162) при поступлении в стационар. При тяжелой ВП более низкие показатели сатурации кислорода регистрировались у вакцинированных детей составила 31,9% , а у 75% (p<0,05) детей с нарушением иммунизации. Достоверные отличия у вакцинированных детей выраженности ДН были выявлены и при нетяжелой пневмонии-17,5%, по сравнению с группой детей с нарушением иммунизации - 52,5% (p<0,05). Нами было выявлено изменения качественных показателей пульсоксиметрии как в группе у вакцинированных детей 98 [92;100] Me [Lq; Uq], так и вгруппе детей с нарушением графика иммунизации 93,0 [90,5;95,5] Me [Lq; Uq] по сравнению с контрольной группой 100 [99;100] Me [Lq; Uq]. Выраженная гипоксемия наблюдалась (дыхательная недостаточность) в группе у детей с нарушением иммунизации (р<0,05).

В результате проведенного статистического исследования было определено, что в группе детей вакцинированных и детей с нарушением иммунизации внебольничная пневмония отличается по характеру начала заболевания, во влечением в воспалительный процесс легких с преимущественным поражением сегментов и долей, при пульсоксиметрии положительной дыхательной недостаточности, наличием в клинической картине лихорадки, одышки, втяжением нижней части грудной клетки, ослаблением пуэрильного дыхания, наличием крепитации; высоким уровнем СОЭ, лейкоцитов и СРБ.

Нами проведено изучение одного из показателей клеточного звена иммунитета, провоспалительных цитокинов MCP-1. Проведение определения данного маркера выявило достоверное увеличение прововоспалительных цитокинов MCP-1 в моче (р<0,05) у детей с нарушением сроков иммунизации с тяжелым течением ВП, в отличие от группы вакцинированных детей. Так, у детей в возрасте от 2 месяцев до 1 года данный показатель составил 6,46 [4,41; 9,02] пг/мл Me [Lq; Uq], а у детей с нарушением иммунизации – 11,73 [6,57; 30,08] пг/мл Me [Lq; Uq]. В возрастной группе детей от 1 года до 3 лет с тяжелой внебольничной пневмонией уровень цитокинов MCP -1 у вакцинированных детей он имел меньшие значения: 5,76 [4,03; 9,07] пг/мл Me [Lq; Uq] и 10,81 [6,22; 19,28] пг/мл Me [Lq; Uq] соответственно.

Уровень MCP -1 у вакцинированных детей при нетяжелой ВП у детей в возрасте от 2 месяцев до 1 года составил 1,51 [0,01; 2,02] пг/мл Me [Lq; Uq], а у детей с нарушением иммунизации –2,34 [0,02; 3,63] пг/мл Me [Lq; Uq]. Показатели данного маркера в группе детей от 1 года до 3 лет с нетяжелой ВП не выявил существенных различий, как и другие показатели при данной форме ВП. Это указывает на высокую диагностическую значимость МСР – 1 как провоспалительного маркера и глубине воспалительных изменений. Об этом также свидетельствуют исследования Т.А.Сираевой [177], где в группе пациентов с хроническим гломерулонефитом МСР-1 было высоким и характеризовало активность течения воспалительного процесса. При этом, в группе вакцинированных детей этот показатель имел существенно низкие значения: 1,30 [0,01; 2,05] пг/мл Me [Lq; Uq], с нарушением иммунизации – 1,88 [0,06; 2,56] пг/мл Me [Lq; Uq] (критерии Kruskal-Wallis p<0,05) незначимы, по сравнению с контрольной группой – 0,37 [0,00;0,809] пг/мл Me [Lq; Uq].

Изучен уровень коэффициента корреляции МСР – 1 в моче и СРБ в сыворотке крови, а также микробиологическая картина ВП у детей. Полученные результаты выявили положительные связи содержания МСР – 1 в моче обследованных детей с микробиологической картиной заболевания. Наиболее выраженный уровень взаимосвязи МСР – 1 и СРБ определялся по показателю наличия грамположительной инфекции, с большой долей Streptococcus pneumoniae у детей с внебольничной пневмонией (r+0,763 сильная, положительная связь) (p<0,000). Таже нами выявлена r+0,908 сильная, положительная связь (p<0,000) у детей в возрасте от 2 мес до 3 лет, по микст- инфекции, уровням МСР – 1 и СРБ. При этом, выраженным и достоверно значимым оказался коэффициент корреляции между MCP – 1, СРБ и грамотрицательной инфекцией ( r+0,748 сильная, положительная связь) (p<0,040). Достаточно значимым оказался и коэффициент корреляции МСР – 1 и СРБ с показателем наличия грибковой инфекции у обследованных детей, который составил r+0,775 (сильная, положительная).

Полученные данные количественного уровня МСР – 1 в моче позволяют использовать значения уровня МСР – 1 для прогнозирования тяжести ВП у детей. Проведенный комплексный анализ оценки состояния больного ребенка при ВП, дополненного исследованием МСР – 1 в моче, позволил нам использовать его для ранней диагностики и прогнозирования тяжести течения ВП. Проведенные немногочисленные исследования [19 с.47-54, 20 с.2-77, 21 р.1-12, 22 с.12-18, 23 с.14-20],проведенные для изучения MCP-1 в патогенезе ряда заболеваний, в частности псориаза, ревматоидного артрита, атеросклеросклероза, несмотря на разнонаправленность изучаемой патологии, выявили схожие результаты. Выявленное в наших исследованиях значительное повышение данного показателя у детей с нарушением сроков иммунизации против пневмококковой с тяжелым течением ВП указывают на выраженность воспалительного процесса, что в сочетании с высокими коррелятивными свзями с другими маркерами воспаления позволяют использовать его в комплексной оценке степени тяжести ВП.

Математическое моделирование в сфере деятельности педиатра важно тем, что обеспечивает объективный подход к оценке тяжести состояния ребенка, позволяя правильно поставить диагноз, определить прогноз, назначить адекватную терапию. Именно поэтому на следующем этапе исследования мы разработали математическую модель тяжести течения пневмонии для проведения диагностики при поступлении детей в стационар. При проведении логистической регрессии клинических, лабораторных и инструментальных данных для создания математических моделей руководствовались реальными этапами диагностики в процессе оказания медицинской помощи детям с пневмонией. Именно поэтому мы пытались определить комплекс наиболее простых клинических, лабораторных и инструментальных данных, которые могут быть получены уже на начальном этапе обследования ребенка.

При разработке модели мы учитывали наиболее важные признаки заболевания. Для осуществления данной задачи была использована логистическая регрессия.

В математическую модель тяжести течения ВП, с учетом уровня значимости были включены восемь признаков: кашель - (68,75%) (p>0,000), одышка - (71,25%) (p>0,003), наличии крепитации - (72,5%) (p>0.002), пульсоксиметрия - (63,75%) (p>0.013), МСР – 1 - (p>0.004), СОЭ - (74,5%) (p>0.021), СРБ - (88,75%) (p>0.003), лейкоциты - (73,75%) (p>0.002). При их выборе были учтены возможности для раннего реагирования на патологические изменения тяжести течения заболевания. В порядке влияния были расположены по их значимости: кашель, одышка, пульсоксиметрия, увеличение провоспалительных цитокинов МСР – 1, содержание лейкоцитов и СРБ.

Первым признаком по значимости являлась кашель - (68,75%) (p>0,000). Вторым, по значимости, признаком явилась одышка - (71,25%) (p>0,003). Ее степень выраженности напрямую зависит от объема поражения легких, пораженных воспалительным процессом. Синдромом воспалительных изменений в легких являлось наличии крепитации - (72,5%) (p>0.002). В начале заболевания оказалось самым информативным признаком из всех данных показатели цитокинов МСР – 1 - (88,9%) (p>0.004). Уровень лейкоцитов в периферической крови - (73,75%) (p>0.002) и СОЭ - (74,5%) (p>0.021). Содержания СРБ у детей тоже являлось значимым (88,75%) (p>0.021). Далее, по степени информативности, оказался инструментальный метод исследования – пульсоксиметрия- (63,75%) (p>0.013). Поэтому в математическую модель были введены лишь наиболее значимые показатели. Данную модель можно использовать с целью ранней оценки степени тяжести заболевания – уже в первые сутки госпитализации больных детей. После обследования больного ребенка в приемном отделении или при поступлении в профильное отделение.

Полученная в ходе исследования математическая модель является статистически значимой (р<0,00001) и обладает высокой прогностической способностью (89,1 %).

Таким образом, примененный нами комплекс клинических, функциональных, микробиологических и иммунологических методов исследования позволяет улучшить эффективность своевременной диагностики внебольничной пневмонии у вакцинированных пневмококковой вакциной детей на стационарном уровне, а также улучшить индивидуальный прогноз течения заболевания.

**ВЫВОДЫ**

1.Причинами нарушения иммунизации детей от 2 мес до 3 лет пневмококковой вакциной являются медицинские противопоказания от вакцинации: ППЭП, синдром двигательных нарушений 26%, ОРВИ- 24,6%, пневмония тяжелой степени тяжести - 10,9%, атопический дерматит, младенческая форма- 9,6%, пневмония средней степени тяжести- 8,2%, анемия средней степени тяжести - 6,16%, ВПС- 5,4%, ДЦП,спастическая диплегия - 4,1%, тимомегалия - 4,8%. Основными причинами отказов от вакцинации являются недоверие к вакцинам - 39,9%, религиозные причины - 28,8%, недостаточное информирование родителей - 17,8%.

2. В струкутре возбудителей внебольничной пневмонии своеврменно вакцинированных пневмококковой вакциной детей от 2 мес до 3 лет преобладает микст инфекции - 21,9%. Микробиологический пейзаж представлен сочетанием возбудителей Streptococcus pneumoniae + Staphylococcus aureus - 19,04%, Haemophilus influenza + Streptococcus pneumoniae -14,29%, Klebsiella pneumoniae + Streptococcus pneumoniae - 9,52%. В группе детей с нарушенныи графиком вакцинации доминирует Streptococcus pneumoniae - 25%. В структуре грамотрицательных бактерий преобладали: Enterobacter aerogens (8,6% наблюдений), Acinetobacter baumannii (6,2 %).

3. Особенности клинического течения заболевания детей от 2 мес до 3 лет имели отличия в группах своевременной и нарушенной вакцинации и наиболее проявились в группе детей от 2 мес до 1 года. Так, в группе детей с тяжелой пневмонией одышка имела место у 61,9% (95% CI 33,8;90), в то время, как в группе с нарушением вакцинации - 90% (95% CI 75,2; 100) ( p<0,031).Фебрильная гипертермия при тяжелой пневмонии наблюдалась у 66,67% (95% CI 40,39;92,95) вакцинированных детей от 2 месяцев до 1 года, а у детей с нарушением иммунизации в 90% (95% CI 75,2;100) случаев. Втяжение нижней части грудной клеткибыло выявлено у 57,14% (95% CI 27,34; 86,94) вакцинированных детей от 2 месяцев до 1 года, в группе детей с нарушением иммунизации оно имело место в 90% (95% CI 75,2; 100) ( p<0,014).

4. Выявлены достоверные отличия уровня провоспалительных цитокинов МСР-1 в зависимости от тяжести заболевания: у вакцинированных детей от 1 года до 3 лет при тяжелой внебольничной пневмонии он составил 5,76 [4,03;9,07] пг/мл Me [Lq; Uq], что в 4 раза превышает данные показатели в группе детей с нетяжелой пневмонией– 1,30 [0,01;2,05] пг/мл Me [Lq; Uq. Наиболее высокие показатели выявлены у детей от 2 мес до 1 года с нарушением иммунизации, где данный показатель у детей с тяжелой внебольничной пневмонии -11,73 [6,57;30,08] пг/мл Me [Lq; Uq] в 5 раз превысил показатели при нетяжелой –2,34 [0,02;3,63] пг/мл Me [Lq; Uq].

5. Разработанная математическая модель выявила наиболее значимые показатели прогнозирования тяжести внебольничной пневмонии у детей от 2 мес до 3 лет на фоне вакцинации пневмококковой вакциной: кашель - (68,75%) (p>0,000), одышка - (71,25%) (p>0,003), наличии крепитации - (72,5%) (p>0.002), пульсоксиметрия - (63,75%) (p>0.013), МСР – 1 - (88,9%) (p>0.004), СОЭ - (74,5%) (p>0.021), СРБ - (88,75%) (p>0.003), лейкоциты - (73,75%) (p>0.002). Использованная логистическая модель оценки степени тяжести заболевания имеет высокую прогностическую способность (89,1 %) иявляется статистически значимой (р<0,00001).

# 

# СПИСОК ИСПОЛЬЗОВАННЫХ ИСТОЧНИКОВ

1 2015 жылда Қазақстан Республикасы халқының денсаулығы жəне денсаулық Е40 сақтау ұйымдарының қызметі. Здоровье населения Республики Казахстан и деятельность организаций здравоохранения в 2015 году // Стат. жинақ, Астана, 2016 г., 235б

2 Бегайдарова Р.Х.,АзимбаеваН.Ю., ИскаковаГ.Д., ЮнгштейнЛ.Б., ТравневаО.Н. Эпидемиологическое обоснование вакцинопрафилактики пневмококковой инфекции в республике Казахстан (Сообщение2) // Медицина и экология. - 2011. - №1. – С. 40-44.

3 Levels & Trends in Child Mortality. Report 2017. Estimates developed by the UN Inter-agency Group for Child Mortality Estimation. United Nations Children’s Fund, World Health Organization, World Bank and United Nations. New York (NY)// United Nations Children’s Fund; 2017.

4Bektur C.R., Nurgozhin T.S. Evaluation of health outcomes and cost-effectiveness of 13-valent Pneumococcal Conjugate Vaccination for infants in Kazakhstan // Clinical Therapeutics. – 2015. - Vol.37. - Issue 8. - e76. – Р.106.

5GBD 2016 Lower Respiratory Infections Collaborators. Estimates of the global, regional, and national morbidity, mortality, and aetiologies of lower respiratory infections in 195 countries, 1990-2016: a systematic analysis for the Global Burden of Disease Study 2016// LancetInfectDis. – 2018. - №3099(18). –Р.30310-4.

6 Кодекс Республики Казахстан «О здоровье народа и системе здравоохранения» от 7 июля 2020 г №360-VI0

7 Перова А.Л., Рулева А.А. Вакцинация против пневмококковой инфекции // Лечение и профилактика. – 2013. – № 4 (8). – С. 43-53.

8 least 80 million children under one at risk of diseases such as diphtheria, measles and polio as COVID-19 disrupts routine vaccination efforts, warn Gavi, WHO and UNICEF.WorldhealzhAtorganization// 22-05-2020.

9 Fathima P. The impact of pneumococcal vaccination on bacterial and viral pneumonia in western australian children: record linkage cohort study of 469589 births, 1996-2012// ClinInfectDis. – 2018. - №66. - Р.1075–85;

10 Приказ Министра национальной экономики Республики Казахстан от 6 марта 2015 года № 190 «Об утверждении Санитарных правил "Санитарно-эпидемиологические требования по проведению профилактических прививок населению».

11Приказ Министра здравоохранения Республики Казахстан от 21 октября 2020 года № ҚР ДСМ-146/2020. Зарегистрирован в Министерстве юстиции Республики Казахстан 23 октября 2020 года № 21485. Об утверждении перечня медицинских противопоказаний к проведению профилактических прививок.

12AttwellK. RecentvaccinemandatesintheUnitedStates, EuropeandAustralia: Acomparativestudy// Vaccine. – 2018. - Vol.36. - Issue 48. - Р.7257-7438.

13KajaDamnjanović. ParentalDecision-MakingonChildhoodVaccination// Front Psychol. – 2018. - № 9. – Р.735.

14 Романова Е.Н.. Уровень в крови цитокинов (ifny, tnfa, il-10) и молекулы межклеточной адгезии (sicam-1) при пневмонии у больных гриппом а/шш // Медицинская иммунология.- 2012.- Т. 14. -№ 1-2. -С. 153-156.

15Susan J. Pizzutto, John W. Upham, Stephanie T. Yerkovich, and Anne B. Chang. High Pulmonary Levels of IL-6 and IL-1β in Children with Chronic Suppurative Lung Disease Are Associated with Low Systemic IFN-γ Production in Response to Non-TypeableHaemophilus influenza // PLoS One. – 2015. - №10(6). - e0129517.

16Yan T. Role of anti-inflammatory cytokines in pathogenesis of pediatric mycoplasma pneumoniae pneumonia // J BiolRegulHomeost Agents. - 2016 . -№ 30(2). – Р.541-5.

17Vasconcellos ÂG, Clarêncio J2 Andrade D3 Cardoso MA4 Barral A, Nascimento-Carvalho CM. Systemic cytokines and chemokines on admission of children hospitalized with community-acquired pneumonia // Cytokine. – 2018. -№ 107. –Р.1-8.

18 Батюшин М.М. Моноцитарныйхемоаттрактныйпротейн -1: роль в развитии тубулоинтерстициального фиброза при нефропатиях // doi.аrg .10.14300. -2017. -№ 12067. Р.- 2073-8137.

19 Буланов Н.М Молекулы повреждения почечной ткани (KIM-1, MCP-1) и коллаген IV типа в оценке активности ассоциированного с антинейтрофильными цитоплазматическими антителами гломерулонефрита // Терапевтический архив. – 2017. - №06. –С.47-54.

20 Коломеец Н. Ю. Исследование экскреции с мочой моноцитарного хемоаттрактантного протеина-1 как метод мониторинга активности воспалительного процесса в интерстициальной ткани почек у детей с гломерулонефритом // Методы диагностики и технологии. – 2012. - № 4. – Т.28.– С.72-77.

21Panee J1. Monocyte Chemoattractant Protein 1 (MCP-1) in obesity and diabetes // Cytokine. – 2012. - № 60(1). – Р.1-12.

22 Батюшин М. М. Моноцитарный хемоаттрактантный протеин-1: роль в развитии тубулоинтерстициального фиброза при нефропатиях // Медицинский вестник Северного Кавказа. – 2012. - №2. –С.12-18.

23 Добронравов В.А. Острое повреждение почек и тубулярные биомаркеры при трансплантации гемопоэтических стволовых клеток // Терапевтический архив. – 2016. – № 6. - Т.88. - С.14-20.

24 ВОЗ. Информационный бюллетень – 2014. - № 331. // URL:http://www.who.int/mediacentre/factsheets/fs331/ru/.

25 Высочина И.Л, Кривуша Е.Л., Русакова Е.А. Внебольничная пневмония у детей // Журнал здоровье ребенка. - 2014. - №2 (53) . –С.101-104.

26 Информационный бюллетень № 164 2015г. Дата обращения: 10.04.2016г. //http:// www.who.int/mtdiacentre/ factsheets/ fs331/en/.

27 Бюллетени ВОЗ И ЮНИСЕФ. — Электронный ресурс: http://www.who.int /mediacentre/news/releases/2013/world–pneumonia.

28 Liu L, Oza S, Hogan D, Perin J, Rudan I, Lawn JE, et al. . Global, regional, and national causes of child mortality in 2000-13, with projections to inform post-2015 priorities: an updated systematic analysis // Lancet. – 2015. - №40. –Р.385 -430.

29 Pervaiz F, Chavez MA, Ellington LE, Grigsby M, Gilman RH, Miele CH, Figueroa-Quintanilla D, Compen-Chang P, Marin-Concha J, McCollum ED, Checkley W. Building a Prediction Model for Radiographically Confirmed Pneumonia in Peruvian Children: From Symptoms to Imaging // Chest. – 2018. - №154(6). –Р.1385-1394.

30 Ning G, Wang X, Wu D, Yin Z, Li Y, Wang H, Yang W. The etiology of community-acquired pneumonia among children under 5 years of age in mainland China, 2001–2015: A systematic review // Hum Vaccin Immunother. – 2017. -№13. –Р.2742–2750.

31 Лютина Е. И., Манеров Ф. К. Заболеваемость и смертность от внебольничной пневмонии у детей и подростков, проживающих в Кузбассе //Педиатрия. - 2015. - № 2. - С. 203–206.

32 Havers F.P, Fry AM, Goswami D, Nahar K, Sharmin A.T, Rahman M, Brooks W.A. Population-based Incidence of Childhood Pneumonia Associated With Viral Infections in Bangladesh // Pediatr Infect Dis J. – 2019. - №38(4). –Р.344-350.

33 EDHS. Ethiopian Demographic and Health Survey .https://dhsprogramcom/pubs/pdf/FR328/FR328pdf, 2016.

34 О состоянии санитарно-эпидемиологического благополучия населения в Российской Федерации в 2018 году: Государственный доклад.–М.: Федеральная служба по надзору в сфере защиты прав потребителей и благополучия человека, 2019.– С.254.

35 ШириноваМ., КулбалиеваЖ.Ж., ДолтаеваБ.З. Оценка заболеваемости пневмонией детей до 5 лет в республике казахстан // Здравоохранение и медицина. - 2017.

36 2017 жылда Қазақстан Республикасы халқының денсаулығы жəне денсаулық Е40 сақтау ұйымдарының қызметі. Здоровье населения Республики Казахстан и деятельность организаций здравоохранения в 2017 году . Стат. жинақ, Астана, 2018. – Б.235.

37 2019 жылда Қазақстан Республикасы халқының денсаулығы жəне денсаулық Е40 сақтау ұйымдарының қызметі. Здоровье населения Республики Казахстан и деятельность организаций здравоохранения в 2017 году . Стат. жинақ, Астана, 2020. – Б.235.

38 Фатуллаева Г.А., Богданова Т.М. Пневмония — актуальная проблема медицины // Международный студенческий научный вестник. – 2018. – № 5.

39 2018 жылда Қазақстан Республикасы халқының денсаулығы жəне денсаулық Е40 сақтау ұйымдарының қызметі. Здоровье населения Республики Казахстан и деятельность организаций здравоохранения в 2017 году . Стат. жинақ, Астана, 2019. – Б.235.

40 ИбрагимоваЖ.Р., ПикузаО.И., ФайзулинаР.А., ЗакироваА.М., МорозТ. Б. Этиологическая структура внебольничной пневмонии у детей дошкольного возраста // Практическая медицина. - 2013. - №5(74). - С.75-78.

41 ИльенковаН.А., ПротасоваИ.Н., СоколовскаяЕ.С. Внебольничная пневмония у детей, вызванная пневмококками mlsb- и m-фенотипа: клинические случаи // Вопросы современной педиатрии. – 2017. - №16(2). –С.175-179.

42 Mark I., Neuman at al. Prediction of Pneumonia in a Pediatric Emergency Department // Pediatrics.¬ 2014.¬ V. 128, Issue 2.

43 Миронова Э.В., Долбня С.В. Пневмонии у детей младшего возраста. Методическая разработка. Ставрополь. – 2016.

44 Шихнебиев Д.А. Современные подходы к антимикробной терапии внегоспитальных пневмоний (обзор литературы) // Международный журнал прикладных и фундаментальных исследований. — 2014. — № 4. — С. 101-104.

45 Таточенко В.К. Внебольничные пневмонии у детей // Фарматека. - 2012. - № 1. -С.58-63.

46 Геппе Н.А., Розинова Н.Н., Козлова Н.В. и др. Рациональная антибактериальная терапия при внебольничной пневмонии у детей // Клин. неотл. пед. — 2015. — Т. 1. - № 1. — С. 24.

47 Cincinnati Children's Hospital Medical Center. Evidence-based care guideline. Community acquired pneumonia in children 60 days through 17 years of age. — http://www.cincinnatichildrens. org/service/j/andersoncenter/evidence-based-care/community-ac-quired-pneumonia. Accessed February 14, 2012.

48 Esposito S., Patria M.F., Tagliabue C. et al. CAP in children // European

respiratory monograph 63: Community¬acquired pneumonia.– 2014.– P. 130¬139.

49 Rohde G. G. U. The role of viruses in CAP // European respiratory monograph 63: Community-acquired pneumonia. S. Ali berti. - 2014: - Р. 74–87.

50 Rudan I., O’Brien K.L., Nair H., et al. Epidemiology and etiology of childhood pneumonia in 2010: estimates of incidence, severe morbidity, mortality, underlying risk factors and causative pathogens for 192 countries // J. Glob. Health. – 2013. - №3(1). – Р.010401.

51 Shin E.J, Kim Y, Jeong J.Y, Jung Y.M, Lee M.H, Chung E.H. The changes of prevalence and etiology of pediatric pneumonia from National Emergency Department Information System in Korea, between 2007 and 2014 // Korean J Pediatr. – 2018. – Vol. 61. № (9). – Р. 291-300.

52 Ning G, Wang X, Wu D, Yin Z, Li Y, Wang H, et al. . The etiology of community-acquired pneumonia among children under 5 years of age in mainland China, 2001-2015: a systematic review // Hum Vaccin Immunother. – 2017. – Vol. 13. 2742–50. 10.1080/21645515.2017.1371381.

53 Lu MP, Ma LY, Zheng Q, Dong LL, Chen ZM. Clinical characteristics of adenovirus associated lower respiratory tract infection in children // World J Pediatr. (2013) 9:346–9. 10.1007/s12519-013-0431-3.

54 Nascimento-Carvalho EC, Vasconcellos ÂG, Clarêncio J, Andrade D, Barral A, Barral-Netto M, Nascimento-Carvalho CM..Evolution of cytokines/chemokines in cases with community-acquired pneumonia and distinct etiologies // Pediatr Pulmonol. – 2020. – Vol. 55. - № 1. Р.169-176.

55 Баранов А.А., Намазова- Баранова Л.С., Брико Н.И. Вакцинопрофилактика пневмококковой инфекции у детей// Клинические рекомендиции. Педиатрическая фармокология. – 2015. – Т.12. -№ 5. –С. 550-558.

56 Джумаева Л.Ф., Исмоилов К.И., Саторов С., Табарова Д.Д. Пневмония у новорожденных и детей грудного возраста: Этиологическая структура и клинико-рентгенологические особенности // Вестник Академии медицинских наук Таджикистана.- 2018. - Т.8. - №2.–С.197-202.

57 БатырхановШ.К., АбдуллаеваГ.М., МусабековаР.К., УмбетоваЛ.Ж., ЖуманбаеваК.Р., АхенбековаА.Ж., ТажимбетоваА.М. К вопросу о внебольничной пневмонии у детей раннего возраста // Вестник КазНМУ -2017. - №4. – С. 79-80.

58 Zhou Y, Gao H, Mihindukulasuriya KA, La Rosa PS, Wylie KM, Vishnivetskaya T, et al. . Biogeography of the ecosystems of the healthy human body // Genome Biol. – 2013. – Vol. 14. 10.1186/gb-2013-14-1-r1.

59 Human Microbiome Project C Structure, function and diversity of the healthy human microbiome // Nature. – 2012. – Vol. 14. – Р.486:207.

60 Pettigrew MM, Gent JF, Kong Y, Wade M, Gansebom S, Bramley AM, et al. . Association of sputum microbiota profiles with severity of community-acquired pneumonia in children // BMC Infect Dis. – 2016. - №16. –Р.317. 10.1186/s12879-016-1670-4.

61 Lu Z, Dai W, Liu Y, Zhou Q, Wang H, Li D, et al. . The alteration of nasopharyngeal and oropharyngeal microbiota in children with MPP and non-MPP // Genes. -2017. 8:e380. 10.3390/genes8120380

62 Hasegawa K, Mansbach JM, Ajami NJ, Espinola JA, Henke DM, Petrosino JF, et al. . Association of nasopharyngeal microbiota profiles with bronchiolitis severity in infants hospitalised for bronchiolitis // Eur Respir J. – 2016. - 48:1329–39. 10.1183/13993003.00152-2016

63 ВОЗ .Информационный бюллетень № 331 (ноябрь 2013 г.). — URL: http://www.who.int/mediacentre/factsheets/fs331/ ru/

64 Каримджанов И.А., Исканова Г.Х., Исраилова H.A. Диагностика и лечение внебольничной пневмонии у детей // Здоровье ребенка. – 2016. - №1 (69). - С.133-136.

65 Хохлова Т.А., Бакрадзе М.Д., Таточенко В.К., Лазарева А.В., Катосова Л.К. Клиническая неэффективность терапии макролидами внебольничной пневмонии и острого среднего отита у детей на догоспитальном этапе // Педиатрия. - 2016.

66 Irena Wojsyk – Banaszak, Anna Breborowicz. Pneumonia in Children, Respiratory Disease and Infection – A new Insight. Ed. Dr Mayank Vats. – 2013// http://www.intechopen.com/books/respiratory- disease.

67 WHO. World health statistics; 2015; Available at: http://www.who.int/gho/publications/world\_health\_statistics/en/.

68 ВОЗ. Информационный бюллетень. [WHO. Fact Sheet. (In Russ).] Доступно по: http:// www.who.int/mediacentre/factsheets/ fs331/ru//. Ссылка активна на 30.04.2016.

69 Esposito S, Patria MF, Tagliabue C, et al. CAP in children // European Respiratory Monograph. – 2014. -№63. – Р.130-139. doi: 10.1183/ 1025448x.10003913.

70 ИльенковаН.А., ПротасоваИ.Н., СоколовскаяЕ.С. Внебольничная пневмония у детей, вызванная пневмококками MLSB-и M-фенотипа: клинические случаи // Вопросы современной педиатрии. Клиническое наблюдение. - 2017. -С.175-179.. DOI: 10.15690/vsp.v16i2.1720.

71 Баранов А.А., Намазова-Баранова Л.С., Брико Н.И., Лобзин Ю.В., Козлов Р.С., Костинов М.П., Королева И.С., Рудакова А.В., Сидоренко С.В., Таточенко В.К., Харит С.Р.,Федосеенко М.В., Вишнева Е.А., Селимзянова Л.Р. Вакцинопрофилактика пневмококковой инфекции у детей // Педиатрическая фармакология. - 2018.- № 3. - С.200-211.

72 FeikinD.R., KaguciaE.W., LooJ.D., et al. Serotype-specific changes in invasive pneumococcal disease after pneumococcal conjugate vaccine introduction: a pooled analysis of multiple surveillance sites // PLoS Med. -2013. -№ 10 (9). –Р. e1001517, 10.1371/journal.pmed.1001517.

73 Weil-OlivierC., M. van der Linden, I. de Schutter, R. Dagan, L. Mantovani Prevention of pneumococcal diseases in the post-seven valent vaccine era: a European perspective // BMC Infect Dis. – 2012. – Vol. 12. –Р. 207, 10.1186/1471-2334-12-207.

74 TregnaghiM.W., Saez-LlorensX., LopezP., et al. Efficacy of pneumococcal nontypable Haemophilus influenzae protein D conjugate vaccine (PHiD-CV) in young Latin American children: A double-blind randomized controlled trial // PLoS Med. – 2014. -№ 11 (6). -Р. e1001657, 10.1371/journal.pmed.1001657.

75 Kilpi T.M, Jokinen J, Puumalainen T, Nieminen H, Ruokokoski E, Rinta-Kokko H, Traskine M, Lommel P, Moreira M, Ruiz-Guinazu J, Borys D, Schuerman L, Palmu A.A. Effectiveness of pneumococcal Haemophilus influenzae protein D conjugate vaccine against pneumonia in children: A cluster-randomised trial // Vaccine. – 2018. -№ 36(39). –Р.5891-5901. doi: 10.1016/j.vaccine.2018.08.020. Epub 2018 Aug 23.

76 Schuck-Paim C, Taylor R.J, Alonso W.J, Weinberger D.M, Simonsen L. Effect of pneumococcal conjugate vaccine introduction on childhood pneumonia mortality in Brazil: a retrospective observational study // Lancet Glob Health. – 2019. - №7(2). - e249-e256. doi: 10.1016/S2214-109X(18)30455-8.

77 Quirk S.J, Haraldsson G, Hjálmarsdóttir M.Á, van Tonder A.J, Hrafnkelsson B, Bentley S.D, Haraldsson Á, Erlendsdóttir H, Brueggemann A.B, Kristinsson K.G. Vaccination of Icelandic Children with the 10-Valent Pneumococcal Vaccine Leads to a Significant Herd Effect among Adults in Iceland // J Clin Microbiol. – 2019. -№ 57(4). –Р. e01766-18. doi: 10.1128/JCM.01766-18. Print 2019 Apr.

78 Alvarado S, Cavada G, Villena R, Wilhelm J, Budnik I, Lara C, Salinas X, Azpilcueta N, Valenzuela M.T. Impact of the 10-valent pneumococcal conjugate vaccine on the southern area of Santiago (Chile), 2009-2015Efeito da vacina pneumocócica 10-valente conjugada na região sul de Santiago, Chile, 2009-2015 // Rev Panam Salud Publica. – 2018. – Vol.42:e155. doi: 10.26633/RPSP.2018.155. eCollection 2018.

79 Ruvinsky R.O, Rearte A, Kupervaser J, Gentile F, Haidar A, Cafure M.E, Tito ME, Avaro F, Cortiana C, Cozzani H, Véliz O, Fossati S, Regueira M, Vizzotti C. Community acquired pneumonia incidence among children less than 5 years of age in Concordia, Argentina: vaccination impact // Rev Panam Salud Publica. – 2018.– Vol.42. - e167. doi: 10.26633/RPSP.2018.167. eCollection 2018.

80 Wahl B, Sharan A, Deloria Knoll M, Kumar R, Liu L, Chu Y, McAllister D.A, Nair H, Campbell H, Rudan I, Ram U, Sauer M, Shet A, Black R, Santosham M, O'Brien KL, Arora N.K. National, regional, and state-level burden of Streptococcus pneumoniae and Haemophilus influenzae type b disease in children in India: modelled estimates for 2000-15 // Lancet Glob Health. – 2019. - №7(6). - e735-e747. doi: 10.1016/S2214-109X(19)30081-6.

81 WHO. World Health Statistics 2020 visual summary. https://www.who.int/data/gho/whs-2020-visual-summary

82 La Vincente S.F, Von Mollendorf C, Ulziibayar M, Satzke C, Dashtseren L, Fox K.K, Dunne EM, Nguyen CD, de Campo J, de Campo M, Thomson H, Surenkhand G, Demberelsuren S, Bujinlkham S, Do LAH, Narangerel D, Cherian T, Mungun T, Mulholland E.K. Evaluation of a phased pneumococcal conjugate vaccine introduction in Mongolia using enhanced pneumonia surveillance and community carriage surveys: a study protocol for a prospective observational study and lessons learned // BMC Public Health. – 2019. -№ 19(1). –Р.333. doi: 10.1186/s12889-019-6639-y.

83 Luna C.M, Pulido L, Niederman M.S, Casey A, Burgos D, Leiva Agüero S.D, Grosso A, Membriani E, Entrocassi A.C, Rodríquez Fermepin M, Vay C.A, Garcia S, Famiglietti A. Decreased relative risk of pneumococcal pneumonia during the last decade, a nested case-control study // Pneumonia (Nathan). – 2018. – Vol. 10. –Р.9. doi: 10.1186/s41479-018-0053-6. eCollection 2018.

84 Приказ Министерства здравоохранения РФ от 21 марта 2014 г. № 125н «Об утверждении национального календаря профилактических прививок и календаря профилактических прививок по эпидемическим показаниям».

85 Van Werkhoven C.H, Huijts S.M. Vaccines to Prevent Pneumococcal Community-Acquired Pneumonia // Clin Chest Med.- 2018. -№39(4). - Р.733-752. doi: 10.1016/j.ccm.2018.07.007.

86 Таточенко В.К., Намазова-Баранова Л.С. 13-валентная пневмококковая конъюгированная вакцина // Вопросы современной педиатрии. - 2012. - №2. – С.44-47.

87 Таточенко В.К. Бремя пневмококковой инфекции в Российской Федерации // Педиатрическая фармакология. - 2012. -№.1. - С.16-16.

88 Chuchalin A.G., Bilichenko T.N. Morbidity and mortality of the Russian population from acute respiratory viral infections, pneumonia and vaccination //Ter Arkh. – 2018. - № 90(1). –Р.22-26. doi: 10.26442/terarkh201890122-26.

89 Козлов Р.С., Кречикова О.И., Муравьев А.А, Миронов К.О., Платонов А.Е., Дунаева Е.А., Таточенко В.К., Щербаков М.Е., Родникова В.Ю., Романенко В.В., Сафьянов К.Н. Результаты исследования распространенности в России внебольничной пневмонии и острого среднего отита у детей в возрасте до 5 лет (PAPIRUS). Роль S.pneumoniae и Н.influenzae в этиологии данных заболеваний // Клиническая микробиология и антимикробная химиотерапия. - 2013. - №4. - С.246-260.

90 Рудакова А.В., Баранов А.А., Лобзин Ю.В., Брико Н.И., Намазова-Баранова Л.С., Таточенко В.К., Харит С.М., Сидоренко С.В., Королева И.С., Козлов Р.С., Маянский Н.А., Костинов М.П., Снегова Н.Ф. Фармакоэкономические аспекты вакцинации детей 13-валентной пневмококковой конъюгированной вакциной в Российской Федерации // Вопросы современной педиатрии. - 2014. - №1. - С.51-59.

91 Карибаева И.К. Результаты вакцинации детей против пневмококковой инфекции в отдельных регионах Республики Казахстан. Международная научно-практическая конференция молодых ученых «Актуальные вопросы общественного здоровья и здравоохранения», посвященная 130-летию ХалелаДосмухамедова. - 2011г.

93 Bektur C.R., Nurgozhin T.S. Evaluation of health outcomes and cost-effectiveness of 13-valent Pneumococcal Conjugate Vaccination for infants in Kazakhstan // Clinical Therapeutics. – 2015. - Vol.37. - Issue 8.- e76.

94 ВОЗ, ЮНИСЕФ// Принципы и соображения относительно включения

вакцины в национальную программу иммунизации От принятия решения до практической реализации и мониторинга. – Женева: - апрель 2014 г. – С. 20-12.

95 БегайдароваР.Х., АйтыковаГ.К., ЮнгштейнЛ.Б., ТравневаО.Н., ИскаковаГ.Д. Современное состояние пневмококковой инфекции, возможности вакцинопрофилактика (сообщение 1) // Медицина и экология. - 2011. - №1. -С.37-39.

96 Государственная программа развития здравоохранения РК «Саламатты Казахстан» на 2011-2015 годы.

97 Геппе Н. А., Малахов А. Б., Волков И. К., Козлова Л. В., Дронов И. А. К вопросу о дальнейшем развитии научно-практической программы по внебольничной пневмонии у детей // Русский медицинский журнал. – 2014. - №3. – С.188-193.

98 Государственная программа развития здравоохранения Республики Казахстан «Денсаулық» на 2016-2019 годы.

99 Карибаева И.К., Аймбетова Г.Е., Амиреев С.А., Ералиева Л.Т., Кызаева А.Д., Аканов А.А., Тулебаев К.А., Турдалиева Б.С., Гржибовский А.М. Оценка программы вакцинации против пневмококковой инфекций в Мангистауской области Республики Казахстан // Экология человека. – 2015. -№3. - С.32-39.

100 Таточенко В.К. Болезни органов дыхания у детей // Москва. - 2012. – С.209-255.

101 КнязеваМ.А., АтековаБ.С. Анализ внебольничных пневмоний у детей // Научный медицинский вестник югры. Издательство: Ханты-Мансийская государственная медицинская академия (Ханты-Мансийск) . – 2015. – С.87-90.

102 Баранов А.А., Намазова-Баранова Л.С., Брико Н.И., Лобзин Ю.В., Таточенко В.К., Харит С.М., Федосеенко М.В., Вишнева Е.А., Селимзянова Л.Р. // Вакцинопрофилактика пневмококковой инфекции у детей. Педиатрическая фармакология. - 2015. -№5. - С.550-558.

103 Goodman. D, Crocker.ME, Pervaiz. F, McCollum. ED, Steenland. K, (Steenland, Kyle)[ 7 ] ; Simkovich. SM, Miele. CH, Hammitt. LL, Herrera. P, Zar. HJ. Challenges in the diagnosis of paediatric pneumonia in intervention field trials: recommendations from a pneumonia field trial working group. Lancet respiratory medicine // Scientific reports. – 2019. – V.12. - P.1068-1083. DOI: 10.1016/S2213-2600(19)30249-8.

104 Доля болезней органов дыхания в структуре младенческой смертности 2005-2013ггпо Республике Казахстан (medinfo.kz, 2014).

105 Susan J. Pizzutto, John W. Upham, Stephanie T. Yerkovich, and Anne B. Chang. High Pulmonary Levels of IL-6 and IL-1β in Children with Chronic Suppurative Lung Disease Are Associated with Low Systemic IFN-γ Production in Response to Non-Typeable Haemophilus influenzae // PLoS One. – 2015. - №10(6).- e0129517.

106 Yan T. Role of anti-inflammatory cytokines in pathogenesis of pediatric mycoplasma pneumoniae pneumonia // J Biol Regul Homeost Agents. – 2016. -№ 30(2). –Р.541-5.

107 Vasconcellos ÂG, Clarêncio J2 Andrade D3 Cardoso MA4 Barral A, Nascimento-Carvalho CM. Systemic cytokines and chemokines on admission of children hospitalized with community-acquired pneumonia // Cytokine. – 2018. - №107. –Р.1-8. doi: 10.1016/j.cyto.2017.11.005. Epub 2017 Nov 20.

108 Yu ZW, Qian J, Gu XH, Zhang XJ, Pan JR, Ju HL. Changes in serum inflammatory factors in wheezing infants with community-acquired pneumonia // Zhongguo Dang Dai Er Ke Za Zhi. – 2015. -№17(8). –Р.815-8.

109 Rita de Cássia Coelho Moraes de Brito,corresponding author Norma Lucena-Silva,Leuridan Cavalcante Torres, Carlos Feitosa Luna, Jaílson de Barros Correia, and Giselia Alves Pontes da Silva. The balance between the serum levels of IL-6 and IL-10 cytokines discriminates mild and severe acute pneumonia // Published online. – 2016. doi: 10.1186/s12890-016-0324-z.

110 L Sun,T T Cornell, A LeVine, A A Berlin,V Hinkovska-Galcheva, A J Fleszar, N W Lukacs, and T P Shanley. Dual role of interleukin-10 in the regulation of respiratory syncitial virus (RSV)-induced lung inflammation // Published online. – 2013. -№10. doi: 10.1111/cei.12059.

111 Kapanadze N, Pantsulaia I, Chkhaidze I. Сytokines profile and its connection with disease severity in community-acquired pediatric pneumonia // Georgian med news. – 2018. -№284. –Р. 103.

112 Wei Li, Yu-jie Liu, Xiao-le Zhao, Shi-qiang Shang, Lang Wu,2 Qing Ye, and Hui Xu. Th1/Th2 Cytokine Profile and Its Diagnostic Value in Mycoplasma pneumoniae Pneumonia // Iran J Pediatr. – 2016. - №26(1). - e3807. doi: 10.5812/ijp.3807.

113 Ding S, Wang X, Chen W, Fang Y, Liu B, Liu Y, Fei G, Wang L. Decreased Interleukin-10 Responses in Children with Severe Mycoplasma pneumoniae Pneumonia // PLoS One. – 2016. -№11(1). - e0146397. doi: 10.1371/journal.pone.0146397. eCollection 2016.

114 Medjo B, Atanaskovic-Markovic M, Nikolic D, Radic S, Lazarevic I, Cirkovic I, Djukic S. Increased Serum Interleukin-10 but not Interleukin-4 Level in Children with Mycoplasma pneumoniae Pneumonia // J Trop Pediatr. – 2017. -№63(4). –Р.294-300. doi: 10.1093/tropej/fmw091.

115 Vasconcellos ÂG, Clarêncio J, Andrade D, Cardoso MA, Barral A, Nascimento-Carvalho CM. Systemic cytokines and chemokines on admission of children hospitalized with community-acquired pneumonia // Cytokine. – 2018. -№107. –Р.1-8. doi: 10.1016/j.cyto.2017.11.005. Epub 2017 Nov 20.

116 Phung TTB, Suzuki T, Phan PH, Kawachi S, Furuya H, Do HT, Kageyama T, Ta TA, Dao NH3, Nunoi H, Tran DM, Le HT, Nakajima N. Pathogen screening and prognostic factors in children with severe ARDS of pulmonary origin // Pediatr Pulmonol. – 2017. -№52(11). –Р.1469-1477. doi: 10.1002/ppul.23694. Epub 2017 Jul 13.

117 Xu XF, Li XJ, Liu JL, Wu L, Chen ZM. Serum cytokine profile contributes to discriminating M. pneumoniae pneumonia in children // Cytokine. – 2016. - №86. –Р.73-78. doi: 10.1016/j.cyto.2016.07.018. Epub 2016 Jul 29.

118 Yuanyuan Zhang,Shufen Mei, Yunlian Zhou,Meixia Huang Guijuan Dong and Zhimin Chena. Cytokines as the good predictors of refractory Mycoplasma pneumoniae pneumonia in school-aged children // Sci Rep. – 2016. – Vol. 6. –Р.37037.Published online 2016 Nov 11. doi: 10.1038/srep37037.

119 Yong KK, Chang JH, Chien MH, Tsao SM, Yu MC9, Bai KJ, Tsao TC, Yang SF1. Plasma Monocyte Chemoattractant Protein-1 Level as a Predictor of the Severity of Community-Acquired Pneumonia // Int J Mol Sci. – 2016. -№17(2). - E179. doi: 10.3390/ijms17020179.

120 Vasconcellos ÂG, Clarêncio J, Andrade D, Cardoso MA, Barral A, Nascimento-Carvalho CM. Systemic cytokines and chemokines on admission of children hospitalized with community-acquired pneumonia // Cytokine. – 2018. -№107. –Р.1-8. doi: 10.1016/j.cyto.2017.11.005. Epub 2017 Nov 20.

121 Gulati K, Guhathakurta S, Joshi J, Rai N, Ray A. Moj immunology cytokines and their role in health and disease // A brief overview. – 2016. - Vol.4:00121.

122 Shachar I, Karin N. The dual roles of inflammatory cytokines and chemokines in the regulation of autoimmune diseases and their clinical implications // J Leukoc Biol. – 2013. - Vol. 93. – Р.51–61. 10.119/jlb.0612293.

123 Holdsworth SR, Gan P-Y. Cytokines: names and numbers you should care about // Clin J Am Soc Nephrol. – 2015. - Vol.10. 2243–54. 10.2215/CJN.07590714.

124 Turner MD, Nedjai B, Hurst T, Pennington DJ. Cytokines and chemokines: At the crossroads of cell signalling and inflammatory disease // Biochim Biophys Acta - Mol Cell Res. – 2014. -Vol. 1843:2563. – Р.82. 10.1016/j.bbamcr.2014.05.014.

125 Young-Jin Choi, Ju-Hee Jeon,Jae-Won Oh. Critical combination of initial markers for predicting refractory Mycoplasma pneumoniae pneumonia in children: a case control study // Respir Res. – 2019. - Vol.20. –Р.193.

126 Daisuke K, Kazuhide N, Hiroo W, Saraya T, Kamiya S, Fujioka, et al. Mycoplasma pneumoniae extract induces an IL-17-associated inflammatory reaction in murine lung: Implication for Mycoplasma pneumonia // Inflammation. – 2013. - Vol. 36. – Р.285–293. doi: 10.1007/s10753-012-9545-3.

127 Vasconcellos ÂG, Clarêncio J, Andrade D, Cardoso MA, Barral A, Nascimento-Carvalho CM. Systemic cytokines and chemokines on admission of children hospitalized with community-acquired pneumonia // Cytokine. – 2018. - Vol. 107. – Р.1-8. doi: 10.1016/j.cyto.2017.11.005. Epub 2017 Nov 20.

128 Zhou D, Shi F, Xiong Y, Zhou M, Wan H, Liu H. Increased serum Th2 chemokine levels are associated with bronchopulmonary dysplasia in premature infants // Eur J Pediatr. – 2019. - №178(1). – Р.81-87. doi: 10.1007/s00431-018-3266-z.

129 Akhter J, Al S. Epidemiology and Diagnosis of Human Respiratory Syncytial Virus Infections, in Human Respiratory Syncytial Virus Infection. (InTech; ). 10.5772/29105

130 Guo-Parke H, Canning P, Douglas I, Villenave R, Heaney LG, Coyle PV, et al. . Relative respiratory syncytial virus cytopathogenesis in upper and lower respiratory tract epithelium. Am J Respir Crit Care Med. (2013) 188:842–51. 10.1164/rccm.201304-0750OC.

131 Karen Bohmwald, Nicolás M. S. Glvez, Gisela Canedo-Marroquín, Magdalena S. Pizarro-Ortega, Catalina Andrade-Parra, Felipe Gómez-Santander, Alexis M. Kalergis. Contribution of Cytokines to Tissue Damage During Human Respiratory Syncytial Virus Infection. Front Immunol. 2019; 10: 452. Published online 2019 Mar 18. doi: 10.3389/fimmu.2019.00452.

132 Yong KK, Chang JH, Chien MH, Tsao SM, Yu MC9, Bai KJ, Tsao TC, Yang SF1. Plasma Monocyte Chemoattractant Protein-1 Level as a Predictor of the Severity of Community-Acquired Pneumonia // Int J Mol Sci. – 2016. - №17(2). pii: E179.

133 Yang. MY, Meng. FZ, Gao. M, Cheng. GH, Wang.XS. Cytokine signatures associate with disease severity in children with Mycoplasma pneumoniae pneumonia. – 2019. – V.9. doi: 10.1038/s41598-019-54313-9.0.3390/ijms17020179.10.1016/j.molimm.

134 Ералиева Л.Т. Совершенствование диагностики бактериальных менингитов у детей и иммунопатогенетические подходы к терапии: автореф... док. меднаук: 14.00.10. – Алматы: КазНМУ, 2016. – 40с.

135 Карибаева И.К. Медико – социальная и фармакоэкономическая эффективность коньюгированной пневмококковой вакцины в профилактике пнемококковой инфекции (литературный обзор) // КазНМУ. – 2016. - №2. – С.49-56.

136 Колоскова Е.А. Характеристика штаммов Streptococcus pneumoniae,

циркулирующих на отдельных териториях Ремпублики Казахстан среди носителей и больных пневмококковой инфекцией. Диссертационная работа. – Алматы: КНМУ им.Асендиярова, 2018.

137 Приказ и.о. Министра здравоохранения Республики Казахстан от 30 октября 2020 года № 175. Об утверждении форм первичной медицинской документации организаций здравоохранения.

138 КП. Пневмония у детей. Клинические протоколы МЗ РК – 2017. Протокол № 29

139 Оказание стационарной помощи детям. Руководство по ведению наиболее распространенных болезней детского возраста. 2-е издание.- 2013.

140 Всемирная организация здравоохранения & ЮНИСЕФ. (‎2000)‎. Пособие: ИВБДВ Интегрированное Ведение Болезней Детского Возраста. Всемирная организация здравоохранения. https://apps.who.int/iris/handle/10665/92106. – 2000. –С.204.

141 Сафонов Д.В., Дианова Т.И., Родионов В.А., Герасимова Л.А. Рентген-ультразвуковые сопоставления и динамический эхографический контроль при пневмониях у детей // Политематический сетевой электронный научный журнал Кубанского государственного аграрного университета. - 2014. - №104(10). - С.2-15.

142Mahomed N, van Ginneken B, Philipsen RHHM, Melendez J, Moore DP, Moodley H, Sewchuran T, Mathew D, Madhi SA. Computer-aided diagnosis for World Health Organization-defined chest radiograph primary-endpoint pneumonia in children // Pediatric Radiology. – 2020. doi: 10.1007/s00247-019-04593-0.

143Lai JY, Yang W, Ming YC. Surgical management of complicated necrotizing pneumonia in children // PediatrNeonatol. – 2017. 58:321-7.

144Yčas JW. Toward a blood-borne biomarker of chronic hypoxemia: Red cell distribution width and respiratory disease. AdvClinChem 2017;82:105-97.

145 Клинические рекомендации. Внебольничная пневмония. Российское респираторное общество. Межрегиональная ассоциация по клинической микробиологии и антимикробной химиотерапии. – 2018.

146 GroeneveldGH, van 'tWoutJW, AartsNJ, vanRoodenCJ, VerheijTJM, CobbaertCM, KuijperEJ, deVriesJJC, vanDisselJT. Prediction model for pneumonia in primary care patients with an acute respiratory tract infection: role of symptoms, signs, and biomarkers // BMC Infectious Diseases. – 2019. - Vol.19. - № 976.

147 Лапицкий Д.В. Диагностические возможности неинвазивного мониторирования насыщения гемоглобина артериальной крови кислородом в клинике внутренних болезней: метод.рекомеменд /– Минск : БГМУ. - 2015. – С.71.

148ВОЗ.Оксигенотерапияудетей.Geneva: World Health Organization. - 2016. С.14-20

149 Азизов И.С. Основы клинической микробиологии / Караганда. – 2005. – С. 12-15.

150 Сбор, транспортировка биологического материала и трактовка результатов биологических исследовании // Клиническая микробиология антимикробная химиотерапия. – 2014. – Т.6. - №2. - С.143-154.

151 Maryam Alizadeh , Leila Yousefi , Farzaneh Pakdel , Reza Ghotaslou , Mohammad Ahangarzadeh Rezaee , Ehsaneh Khodadadi. MALDI-TOF Mass Spectroscopy Applications in Clinical Microbiology // Adv Pharmacol Pharm Sci. - 2021 May 7;2021:9928238. doi: 10.1155/2021/9928238.

152 ПрипутневичТ.В., Мелку-мянА.Р., БурменскаяО.В. Использование методов MALDI-TOF масс-спектрометрии и количественной ПЦР для быстрой диагностики септических состояний // Клин.микробиол. и анти-микр. химиотерапия. – 2014. - № 1. – С. 4-9.

153 Кирилюк, А.А. Применение методов масс-спектрометрии (ВЭЖХ МС) в современной клинической лаборатории – обзор приложений, преимущества использования, современные подходы и возможности автоматизации // Клин.лаб. диагностика. – 2014. - № 9. – С. 92-93.

154 Чеботарь И.В., Поликарпова С.В., Бочарова Ю.А., Маянский Н.А. Использование время пролетной масс-спектрометрии с матрично активированной лазерной десорбцией/ионизацией (MALDI-TОF MS) для идентификации бактериальных и грибковых возбудителей III—IV групп патогенности. ДеятельностьассоциацииФЛМ. https://doi.org/10.17116/labs20187278-86.

155АзизовИ.С., ЛавриненкоА.В., КолесниченкоС.И., ШамбиловаН.А., АхаеваА.С. ЧувствительностьStreptococcuspneumoniaeкантимикробнымпрепаратамвКазахстане // Клиническаямикробиологияиантимикробнаяхимиотерапия. – 2019. - №2. – Т.21. –С.187 191.

156 Попов Д.А., Овсеенко С.Т., Вострикова Т.Ю. Экспресс-идентификация положительных гемокультур с помощью метода прямой maldi-tof-масс-спектрометрии // Анестезиология и реаниматология. - 2015. - № 5. – С.71-75.

157 Азизов И.С. Основы клинической микробиологии. Издательство КГМА, 2005., Коренюк Е.С.Нарушения микробиоты дыхательных путей у детей с респираторными заболеваниями (обзор литературы). Zdorov’e rebenka.

- 2018; - 13(5). –С.506-515.

158 Москалёв А.В., Рудой А.С., Апчел В.Я. Хемокины, их рецепторы и особенности развития иммунного ответа // Вестник Российской военно-медицинской академии. – 2017. №2 (58). – С.182-187.

159 Таганович А. Ковганко Н. Таганович Н. Роль хемокинов в патогенезе и течении немелкоклеточного рака легкого // Наука и инновации. – 2019. - №4 (194). - С.17-22.

160 Бацунов О.К., Арсентьева Н.А., Любимова Н.Е., Смирнова М.Н., Семенов А.В., Тотолян А.А. Особенности содержания некоторых цитокинов/хемокинов в плазме крови больных аутоиммунными поражениями печени // Медицинская иммунология.Специальный выпуск. – 2017. - Т. 19.- С.104-105.

161Abul K. Abbas, Andrew H. Lichtman, Shiv Pillai. Cellular and Molecular Immunology : — Philadelphia : Elsevier Saunders. - 2015.- Р.39. — ISBN 978-0-323-22275-4.2.7.

162 СоколоваВ. В., ЛапинС. В., МоскалевА. В., МазуровВ. И. Клинико-иммунологические взаимосвязи при раннем ревматоидном артрите. https://doi.org/10.15789/1563-0625-2007-6-635-642.

163 ОрадоваА.Ш., УстеноваГ.О., СтабаеваГ.С. Методы исследования цитокинов (обзорная статья) // Medicine.- 2014. - №10. - С.84-87.

164 Приказ №1027 от 29.12.2017 гн. «Стандарт организации педиатрической помощи детям от 0 до 5 лет в Республике Казахстан».

165 Приказ №361 «Об утверждении Санитарных пракил «Санитарно-эпидемилогические требования по проведению профилактических прививок населению» от 13.06.2018 г.

166WHO. Integrated Managment of Childhood Illnesses. Geneva, Switzerland: WHO; 2014. http://www.who.int/maternal\_child\_adolescent/documents/IMCI\_chartbooklet/en/.

167 БарановА.А., БагненкоС.Ф. Федеральные клинические рекомендации по оказанию скорой медицинской помощи при внебольничной пневмонии у детей // Министерство здравоохранения Российской Федерации союз педиатров России российское общество скорой медицинской помощи. – 2015.

168 Юлиш Е.И. Особенности клиники, диагностики, лечения микоплазменной пневмонии у детей // Здоровье ребенка. – 2014. - №1 (52). - С.99-104.

169 ЕршовА.В. С-реактивный белок в диагностике внебольничной пневмонии. AntonV. Ershov // ConsiliumMedicum. – 2019. - № 3 (21). –С.15–19.

170Chephra McKee. Exploring the Reasons Behind Parental Refusal of Vaccines. /Chephra McKee, Pharm and Kristin Bohannon, BS. // J PediatrPharmacolTher.- 2016. - №21(2). –Р.104–109.

171АmitAharon A. Social-economic-demographic differences in reasons not to comply in time with routine childhood vaccinations. Harefuah. - 2018; - № 157(1). –С.16-20.

172 Плоскирева А.А., Хлыповка Ю.Н., Яцышина С.Б., Николаева С.В., Горелов А.В. Этиология внебольничных пневмоний у детей // РМЖ «Медицинское обозрение». – 2018. - №8(II). - С. 50-54.

173Esposito s., Patria m.f., Tagliabue c., et al. Cap in children//European respiratory monograph 63: Community-acquired pneumonia/редакторы: J. chalmers, M.pletz, S.aliberti. - 2014. - Р.130–139.

174 Clotilde Rambaud-Althaus, FabriceAlthaus, BlaiseGenton, ValérieD'Acremont. Clinical features for diagnosis of pneumonia in children younger than 5 years: a systematic review and meta-analysis // Lancet Infect Dis. – 2015. -Vol.15(4). – P.50-439.

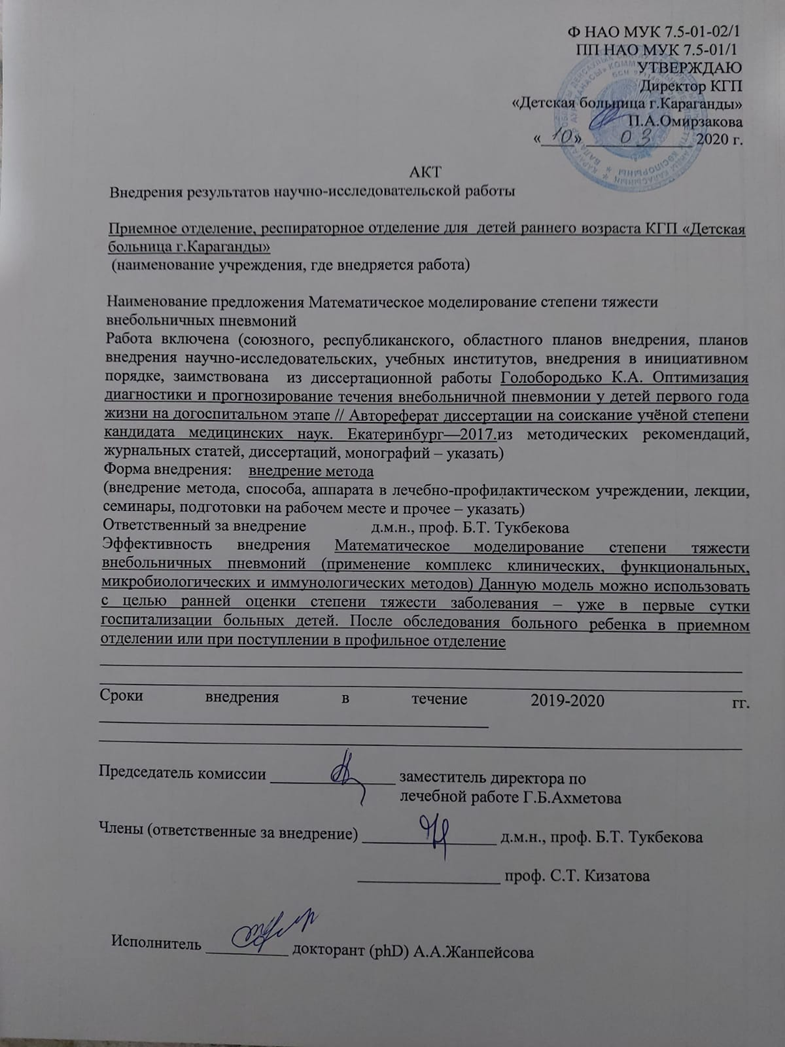
175 СергееваЕ.В., Петрова С.И. Внебольничная пневмония у детей // Современные особенности. передовая статья. – 2016. - №7(3). - С.6-10.

176 АхаеваА.С. Анализ взаимосвязей уровня прокальцитонина при внебольничной пневмонии у детей // Медицина и экология. – 2017. - №3. –С.84-87.

177 СираеваТ.А. Клиническое значение показателей обмена соединительной ткани и провоспалительных цитокинов мср-1 и 1ь-8 при гломерулонефрите у детей //автореферат. -Санкт-Петербург — 2014.

# 

# ПРИЛОЖЕНИЕ А – Акт внедрения результатов НИР



# ПРИЛОЖЕНИЕ Б – Свидетельство о государственной регистрации прав на объект авторского права №1672

