ЭТИОЛОГИЯ ВНЕБОЛЬНИЧНОЙ ПНЕВМОНИИ **ЛЕТЕЙ** ВЗРОСЛЫХ ПО РЕЗУЛЬТАТАМ БАКТЕРИОЛОГИЧЕСКИХ И МОЛЕКУЛЯРНО-ГЕНЕТИЧЕСКИХ ИССЛЕДОВАНИЙ В 2015-2022 ГГ.

Сергевнин В. И. ¹,

Рожкова М. В. ¹,

Овчинников К. В. 2 ,

Кузовникова Е. Ж. ³

10.15789/2220-7619-EOC-10360

¹ ФГБОУ ВО «Пермский государственный медицинский университет имени академика Е. А. Вагнера» Минздрава, г. Пермь, России.

² ГКУЗ ПК «Пермский краевой центр по борьбе и профилактике со СПИД и инфекционными заболеваниями», г. Пермь, Россия.

³ ФБУЗ «Центр гигиены и эпидемиологии в Пермском крае» Федеральной службы по надзору в сфере защиты прав потребителей и благополучия человека, Пермь, Россия.

ETIOLOGY OF COMMUNITY-ACQUIRED PNEUMONIA IN CHILDREN AND ADULTS BASED ON 2015-2022 BACTERIOLOGICAL AND MOLECULAR GENETIC STUDIES

Sergevnina V. I. a,

Rozhkova M. V. a,

Ovchinnikov K. V. b,

Kuzovnikova E. Zh. c

- ^a Perm State Medical University named after Academician E.A. Wagner, Perm, Russia.
- ^b Perm Regional Center for Control and Prevention of AIDS and Infectious Diseases, Perm, Russia.
- ^c Perm Center of Hygiene and Epidemiology in Perm Region of the Federal Service for Surveillance on Consumer Rights Protection and Human Wellbeing, Perm Russia.

Резюме.

Сведения об этиологии внебольничной пневмонии (ВП) противоречивы. Нередко этиологию ВП оценивают лишь по данным бактериологических исследований и приходят к выводу о низкой частоте выделения основного возбудителя – Streptococcus pneumoniae. В то же время очень мало наблюдений параллельного обследования больных ВП одновременно двумя методами – бактериологическим и молекулярно-генетическим. Отсутствуют наблюдения за этиологией ВП в многолетней динамике. Цель работы – изучить этиология ВП у детей и взрослых по результатам бактериологических и молекулярногенетических исследований в 2015–2022 гг. Этиологию пневмонии оценивали по результатам исследований смывов с задней стенки глотки 418 детей и 483 взрослых, госпитализированных с первичным диагнозом ВП в две медицинские организации г. Перми в 2015–2022 гг. Пробы исследовали бактериологическим методом и в полимеразной цепной реакции с использовантием коммерческих тест-систем. Использовали амплификатор «CFX96» «Bio-Rad», США. Результаты показали, ЧТО *Streptococcus* рпеитопіае, несмотря на проведение декретированных прививок против пневмококковой инфекции, остается ведущим возбудителем ВП как у детей, так и взрослых. На изучаемой территории среди детей и взрослых в среднем частота выделения пневмококка по данным бактериологических исследований составила 9,7 на 100 обследованных, по данным молекулярно-генетических исследований – 48,5 на 100 обследованных. По данным бактериологических исследований в 2021-2022 гг. по сравнению 2015-2017 гг. среди детей статистически значимо увеличилась частота выделения Staphylococcus aureus, среди взрослых - Streptococcus pneumoniae. По результатам молекулярногенетических исследований среди детей и взрослых статистически значимых изменений в этиологии ВП не произошло. В 2021–2022 гг. у больных ВП, инфицированных SARS-CoV-2, по сравнению с SARS-CoV-2-негативными, этиология внебольничной пневмонии по результатам бактериологических и молекулярно-генетических исследований етіолоду оf community-acquired pneumonia according to the results of вастегіолодісал and molecular genetic studies 10.15789/2220-7619-EOC-10360 было выявлено более частое выделение Staphylococcus aureus, Klebsiella pneumoniae и Hemophilus influenzae, т. е. тех возбудителей, количество которых возросло в многолетней динамике наблюдений.

Ключевые слова: внебольничная пневмония, дети, взрослые, бактериологический и молекулярно-генетический методы, виды бактерий, респираторные вирусы.

Abstract.

The data on etiology of community-acquired pneumonia (CAP) remain contradictory, which is often assessed only according to bacteriological studies coming to a conclusion about the low frequency of major main pathogen Streptococcus pneumoniae isolation. At the same time, there are very few observations of parallel examination of patients with CAP simultaneously by bacteriological and molecular genetic methods. There are no observations on the etiology of CAP in the long-term dynamics. The aim of the work is to analyze the etiology of CAP in children and adults based on 2015-2022 bacteriological and molecular genetic studies. The etiology of pneumonia was assessed using the data on posterior pharyngeal wall washes from 418 children and 483 adults hospitalized with a primary diagnosis of CAP at two large Perm medical organizations in 2015-2022. The samples were examined by the bacteriological method and polymerase chain reaction using commercial test systems with the amplifier "CFX96" "Bio-Rad", USA. The results showed that Streptococcus pneumoniae, despite implementing decreed vaccinations against pneumococcal infection, it remains the leading causative agent of CAP in both children and adults. The 2015-2022 frequency of pneumococcal discharge according to bacteriological studies was 9.7 per 100 examined, according to molecular genetic studies - 48.5 per 100 examined among children and adults in the study area. According to 2021-2022 vs. 2015-2017 bacteriological studies, the frequency of Staphylococcus aureus excretion among children increased significantly, and *Streptococcus pneumoniae* increased among adults. According to the results of molecular genetic studies among children and adults, no significant changes in the etiology of CAP were found. In 2021-2022, SARS-CoV-2-positive vs. SARS-CoV-2-negative patients with CAP infected had higher rate of isolated Staphylococcus aureus, Klebsiella rheimopiae and Hemophilus influenzae, i.e., those pathogens whose number increased in the longterm follow-up observations.

Keywords: community-acquired pneumonia, children, adults, bacteriological and molecular genetic methods, bacterial species, respiratory viruses.

1 Введение

1

Внебольничная $(B\Pi)$ пневмония является полиэтиологическим 2 инфекционным заболеваниям бактериальной или вирусной природы [5]. 3 Между тем вопрос этиологической расшифровки ВП в практике остается 4 проблемным, поскольку не все пациенты с подозрением на это заболевание 5 лабораторно обследуются, а методы лабораторной диагностики, применяемые 6 в разных медицинских организациях (МО), не идентичны и не ориентированы 7 на обнаружение максимального количества видов возбудителей ВП. 8 Трудности этиологической диагностики ВП, кроме того, определяются 9 отсутствием универсального информативного субстрата для исследования. 10 Диагностическая ценность микробиологического исследования мокроты 11 «сдерживается» тем, что нередко у больных пневмонией кашель имеет 12 непродуктивный характер. Кроме того, при естественном откашливании 13 мокрота может быть контаминирована микрофлорой глотки, зева и ротовой 14 Поэтому для этиологической расшифровки ВП допускается 15 исследование мазков из ротоглотки и носоглотки [2, 5]. 16

Сведения об этиологии ВП противоречивы. Очень часто этиологию ВП 17 оценивают лишь по данным бактериологических исследований и нередко 18 приходят к выводу о низкой частоте выделения основного возбудителя – 19 мало наблюдений Streptococcus pneumoniae. В то же время очень 20 21 параллельного обследования больных ВП одновременно двумя методами – бактериологическим и молекулярно-генетическим. Отсутствуют наблюдения 22 за этиологией ВП в многолетней динамике. Между тем в последние 10 лет в 23 жизни общества Российской Федерации произошли социальные изменения, 24 которые могли оказать существенное влияние на этиологию ВП. Так, с 2014 г. 25 26 в России введены декретированные прививки детского населения против пневмококковой инфекции, а в 2020–2022 гг. отмечена эпидемия новой 27 коронавирусной инфекции. 28

Цель исследования – изучить этиологию внебольничной пневмонии у детей и взрослых по результатам бактериологических и молекулярногенетических исследований в 2015–2022 гг.

2 Материалы и методы

29

30

31

32

33

34

35

36

37

38

39

40

41

42

Этиологию ВП оценивали по результатам бактериологических и молекулярно-генетических исследований смывов с задней стенки глотки 981 пациента (418 детей и 483 взрослых), госпитализированного с первичным диагнозом «внебольничная пневмония» (коды по МКБ10: J13-J18) в 2015–2022 гг. в две крупные МО г. Перми. Средний возраст детей был 3,5±0,2 года, взрослых — 65,0±2,3 года соответственно. Обязательным условием при проведении работы было наличие подписанного добровольного информированного согласия участников, а для лиц, не достигших 18 лет, — одного из родителей. Отбор проб проводили в первые 2 дня госпитализации в соответствии с методическими указаниями [7].

Бактериологическое исследование мазков из носоглотки на наличие 43 условно-патогенных бактерий осуществляли в лабораториях двух МО, 44 явившихся базами для госпитализации пациентов с ВП. Молекулярно-45 генетические исследования на наличие ДНК/РНК ряда вирусов и трудно 46 культивируемых бактерий проводили в лаборатории Центра гигиены и 47 эпидемиологии в Пермском крае методом ПЦР в режиме реального времени 48 49 с использованием наборов реагентов производства ООО «ИнтерЛабСервис», позволяющих выявить: ДНК S. pneumoniae; ДНК H. influenzae; ДНК N. 50 meningitidis; ДНК Chlamydophila pneumoniae; ДНК М. pneumoniae; ДНК 51 Chlamydophila psittaci; ДНК L. pneumophila; РНК гриппа A; РНК гриппа B; 52 РНК гриппа H1N1 pdm 2009; РНК парагриппа 1,2,3,4; РНК РС-вируса; РНК 53 54 риновируса; ДНК аденовируса. Использовали амплификатор «CFX96» «Віо-Rad», США. 55

В 2021–2022 гг. все пациенты (142 ребенка и 190 взрослых) при поступлении в стационар были обследованы на SARS-CoV-2 методом ПЦР.

Статистическую обработку материалов проводили с использованием программ «Statistica 6» и «WinPepi», версия 11.65 (автор профессор JoeAbramson, Израиль). Статистическую значимость различий показателей определяли путем расчета критерия согласия χ^2 , при малом числе наблюдений – точного критерия Фишера.

3 Результаты

56

57

58

59

60

61

62

63

79

80

81

82

83

По данным бактериологических исследований в целом за 2015–2022 гг. 64 у больных детей выделили 89 штаммов 10 видов бактерий, у взрослых – 229 65 штаммов 15 видов (табл. 1). У детей доминировали Streptococcus pneumoniae 66 (3,1 на 100 обследованных), Klebsiella pneumoniae (2,9) и Staphylococcus aureus 67 (7,2). Нередко встречались Candida albicans и Pseudomonas aeruginosa. У 68 (15,4)превалировали Streptococcus pneumoniae 100 69 взрослых обследованных) и Klebsiella pneumoniae (7,1). В сумме среди детей и взрослых 70 Streptococcus pneumoniae составила 71 частота выделения 9,7 100 72 обследованных пациентов, что оказалось статистически значимо выше, чем других микроорганизмов (р < 0,05 во всех случаях). Доля пневмококка в сумме 73 74 всех выделенных возбудителей составила 28,2. Интенсивность выделения Klebsiella pneumoniae, Staphylococcus aureus, Pseudomonas 75 составила 5,1-4,1-2,8 на 100 обследованных, других возбудителей – лишь 76 0.3 - 1.9. Доля указанных трех возбудителей оказалась равной 14.9 - 11.9 -77 8,1% соответственно, прочих микроорганизмов – 0,9-5,5%. 78

По результатам ПЦР у детей выделили маркеры 452 штаммов 7 видов микроорганизмов, у взрослых — 181 штамма 8 видов (табл. 2). У детей доминировали маркеры *Streptococcus pneumoniae* (77,3 на 100 обследованных), *Hemophilus influenzae* (10,5) и *Mycoplasma pneumoniae* (15,3). У взрослых ведущее место занимали *Streptococcus pneumoniae* (23,4), *Hemophilus*

influenzae (5,0) и *Mycoplasma pneumoniae* (6,7). В целом у детей и взрослых, так же как и по данным бактериологических анализов, ведущую роль играл *Streptococcus pneumoniae*, частота которого составила 48,5 на 100 (по отношению к показателю частоты выделения других возбудителей р <0,05 во всех случаях). Его доля в структуре маркеров всех возбудителей составила 68,7%. Частота выделения маркеров таких микроорганизмов как *Mycoplasma pneumoniae* и *Haemophillus influenzae* составила 10,7 и 7,6 на 100 обследованных соответственно, а их доля –15,2 и 10,7%. Маркеры вирусов (РНК вируса гриппа H1N1 и РНК риновируса) были обнаружены лишь в единичных случаях.

Оценка результатов бактериологических исследований в многолетней динамике показала (табл. 3), что в 2021–2022 гг. по сравнению 2015–2017 гг. среди детей статистически значимо увеличилась частота выделения $Staphylococcus\ aureus$ — с 0,9 до 13,4 на 100 обследованных (p = 0,001). Среди взрослых увеличилось количество случаев изоляции $Streptococcus\ pneumoniae$ с 2,5 до 20,0 (p = 0,001), $Steptococcus\ pneumoniae$ — с 1,9 до 13,1 (p = 0,001).

По данным молекулярно-генетических исследований среди детей и взрослых в 2021–2022 гг. по сравнению с 2015–2017 гг. статистически значимых изменений в этиологии ВП не произошло (табл. 4). Вместе с тем в 2018–2019 гг. по сравнению с 2015–2017 гг. по данным ПЦР существенно возросла частота выделения ДНК *Mycoplasma pneumoniae* у детей – с 14,9 до 42,5, у взрослых – с 8,8 до 16,5 (р = 0,05).

Из числа обследованных на SARS-CoV-2 в 2021–2022 гг. у 11 детей и 106 взрослых анализ был положительный. При этом у инфицированных вирусом было выявлено более частое выделение ряда бактериальных возбудителей ВП, причем именно тех, количество которых возросло в многолетней динамике наблюдений. Так, по результатам бактериологических исследований показатель частоты выделения *Klebsiella pneumoniae* у детей с SARS-CoV-2

ЭТИОЛОГИЯ ВНЕБОЛЬНИЧНОЙ ПНЕВМОНИИ ПО РЕЗУЛЬТАТАМ БАКТЕРИОЛОГИЧЕСКИХ И МОЛЕКУЛЯРНО-ГЕНЕТИЧЕСКИХ ИССЛЕДОВАНИЙ ETIOLOGY OF COMMUNITY-ACQUIRED PNEUMONIA ACCORDING TO THE RESULTS OF

составил 27,3 [6,0-61,0] на 100 обследованных против 3,0 [0,8-7,6] у SARS-112 CoV-2-негативных (тест Фишера = 0,01, р <0,05). Частота выделения 113 Staphylococcus aureus у взрослых в группе больных коронавирусной 114 инфекцией оказалась равным 11,3 (5,9–18,9) на 100 обследованных, тогда как 115 у SARS-CoV-2-негативных – 2,4 (0,3-7,3) (тест Фишера = 5,5, р <0,05). По 116 данным ПЦР у детей показатель частоты выделения Hemophilus influenza у 117 пациентов с SARS-CoV-2 был 45,5 (16,8-76,6) на 100 обследованных, а у 118 больных без SARS-CoV-2 – лишь 12,9 (7,7–19,9) (тест Фишера = 0,01 p < 0.05). 119

BACTERIOLOGICAL AND MOLECULAR GENETIC STUDIES

4 Обсуждение

120

121

122

123

124

125

126

127

128

129

130

131

132

133

134

135

136

137

138

Итак, по результатам многолетних бактериологических и молекулярногенетических исследований доминирующими видами возбудителей у больных ВП оказались: Streptococcus pneumoniae, Klebsiella pneumoniae, Mycoplasma pneumoniae и Hemophilus influenzae. При этом стабильно лидирующая этиологическая роль Streptococcus pneumoniae отмечена не только среди взрослых, но и среди детей, несмотря на проведение декретированных прививок против пневмококковой инфекции с 2014 г. Даже если учесть, что применение пневмококковых конъюгированных вакцин сопровождается вытеснением вакцинных штаммов Streptococcus pneumoniae серотипами, не входящими в состав вакцин [3, 10], вопрос о причинах отсутствие снижения частоты выделения пневмококка от больных ВП, особенно у детей, требует дополнительного изучения. Что касается статистически значимого увеличения частоты выделения в 2019 гг. Mycoplasma pneumoniae у детей, то рост заболеваемости респираторным микоплазмозом в этот период отмечен не только в России [4, 6], но и на территории многих европейских государств, например, в Дании, Швеции, Норвегии, Англии, Германии, Финляндии, Нидерландов, Франции [1]. В последние годы частота выделения микоплазм у детей значительно снизилась.

10.15789/2220-7619-EOC-10360

По данным лабораторных исследований в 2021–2022 гг. по сравнению с 139 2015–2017 гг. у больных ВП отмечено увеличение частоты выделения ряда 140 условно-патогенных бактерий (Klebsiella pneumoniae, Hemophilus influenzae, 141 Staphylococcus aureus) за счет SARS-CoV-2-позитивных пациентов. Известно, 142 что респираторные вирусы, включая SARS-CoV-2, вызывают нарушения 143 функционирования иммунной системы, что снижает восприимчивость к 144 бактериальной инфекции [8, 9]. Следовательно, есть основание считать, что 145 COVID-19 может способствовать присоединению ВП бактериальной 146 этиологии. 147

5 Заключение

148

149

150

151

152

153

154

155

156

157

158

159

Streptococcus pneumoniae, несмотря на проведение декретированных прививок против пневмококковой инфекции, остается ведущим возбудителем внебольничной пневмонии как у детей, так и взрослых. На изучаемой территории среди детей и взрослых в среднем за 2015–2022 гг. частота выделения пневмококка по данным бактериологических исследований составила 9,7 на 100 обследованных, по данным молекулярно-генетических исследований – 48,5 на 100 обследованных. В 2021–2022 гг. на фоне эпидемии новой коронавирусной инфекции у больных внебольничной пневмонией отмечено статистически значимое увеличение частоты выделения *Staphylococcus aureus*, *Klebsiella pneumoniae*, *Hemophilus influenzae*.

Конфликт интересов

- 160 Авторы подтверждают отсутствие конфликта финансовых/нефинансовых
- 161 интересов, связанных с написанием статьи.

ТАБЛИЦЫ

Таблица 1. Частота выделения возбудителей внебольничной пневмонии у больных детей и взрослых по данным бактериологических исследований за 2015–2022 гг.

Table 1. Frequency of isolation of pathogens of community-acquired pneumonia in sick children and adults according to bacteriological studies for 2015-2022.

Микроорганизмы	Частота выделения микроорганизмов				
Microorganisms	на 1	00 обследова	нных		
	Frequency of	of isolation of mi	croorganisms		
		per 100 examine	ed		
	дети	взрослые	всего		
	(n=418)	(n=479)	(n=897)		
	children	adults	total		
Streptococcus pneumoniae	3,1 [1,7-5,3]	15,4 [12,3-	9,7 [7,8-11,8]		
		19,0]			
Klebsiella pneumoniae	2,9 [1,5-4,9]	7,1 [4,9-9,7]	5,1 [3,8-6,7]		
Pseudomonas auruginosa	1,9 [0,8-3,7]	3,5 [2,1-5,6]	2,8 [1,8-4,1]		
Staphylococcus aureus	7,2 [4,9-10,1	3,9 [2,4-6,1]	4,1 [2,9-5,6]		
Haemophillusinfluenzae	0,2 [0,01-1,3]	1,7 [0,7-3,2]	1,0 [0,5-1,9]		
Escherichia coli	0,9 [0,3-2,4]	2,9 [1,6-4,8]	2,5 [1,6-3,8]		
Candida albicans	2,8 1,5-4,9]	1,2 [4,5-2,7]	2,0 [1,2-4,1]		
Enterococcus faecalis	0,2 [0,01-1,3	1,7 [0,7-3,2]	1,0 [0,5-1,9]		
Streptococcus viridans	0	1,2 [0,7-3,2]	0,6 [0,3-1,4]		
Klebsiellaoxytoca	0	0,6 [0,7-3,2]	0,3 [0,1-0,9]		
Staphylococcus epidermidis	0,5 [0,01-1,3]	1,2 [0,7-3,2]	0,9 [0,4-1,7]		
Staphylococcus haemolyticus	0	1,2[0,7-3,2]	0,6 [0,3-1,4]		
Acinetobacterbaumannii	0,2 [0,01-1,3]	1,7[0,7-3,2]	1,0 [0,5-1,9]		

Neisseria meningitidis	0	1,2 [0,7-3,2]	0,6 [0,3-1,4]
Streptococcus oralis	1,2 [0,4-2,7]	2,5 [1,3-4,3]	1,9 [1,1-3,0]

Таблица 2. Частота выделения возбудителей внебольничной пневмонии у больных детей и взрослых по данным молекулярно-генетических исследований за 2015—2022 гг.

Table 2. 2015-2022 Frequency of isolated pathogens for community-acquired pneumonia in sick children and adults according to molecular genetic studies.

Microorganism markers на 100 обследованных Frequency of isolated microorganism markers per 100 examined Дети (n=418) (n=479) (n=897) дни Streptococcus pneumoniae 77,3 [72,9-81,2] 23,4[19,7-27,4] 48,5 [45,2-51,0] ДНК Неторhilus influenzae 10,5 [7,8-13,8] 5,0[3,2-7,3] 7,6 [5,9-9,5] ДНК Мусорlasma pneumonia 15,3 [11,9-19,1] 6,7[4,6-9,3] 10,7 [8,7-12,9] РНК В В- вируса RSvirusRNA 2,2 [0,9-4,1] 0,2 [0,01-1,1] 1,1 [8,5-12,9] Побрата A virus RNA 1,7 [0,7-3,4] 0,6 [0,1-2,2] 1,1 [8,5-12,9] Побрата A virus RNA 0,9 [0,3-2,4] 0 0,4 [0,1-1,1] ДНК леј от вен при	Маркеры микроорганизмов	Частота выделения маркеров микроорганизмов				
рет 100 examined ДСТИ (n=418) (n=479) (n=897) children adults ДНК Streptococcus pneumoniae ДНК Hemophilus influenzae 10,5 [7,8-13,8] 5,0[3,2-7,3] 7,6 [5,9-9,5] ДНК Мусорlазта pneumonia 15,3 [11,9-19,1] 6,7[4,6-9,3] 10,7 [8,7-12,9] РНК RS-вируса RSvirusRNA РНК вирусагриппаА 1,7 [0,7-3,4] 1,1 [8,5-12,9] Ппใиелга A virus RNA ДНК леізвегіа meningitidis 0,2 [0,01-1,7] 0,0 [0,1-2,2] 1,1 [8,5-12,9] ДНК Legionella pneumophila 0 0,2 [0,01-1,1] 0,1 [0,1-0,6] ДНК СһІатудорhіla pneumoniae 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0	Microorganism markers	на 100 обследованных				
дети (n=418) взрослые (n=479) всего (n=897) children adults total ДНК Streptococcus pneumoniae 77,3 [72,9-81,2] 23,4[19,7-27,4] 48,5 [45,2-51,0] ДНК Hemophilus influenzae 10,5 [7,8-13,8] 5,0[3,2-7,3] 7,6 [5,9-9,5] ДНК Mycoplasma pneumonia 15,3 [11,9-19,1] 6,7[4,6-9,3] 10,7 [8,7-12,9] PHK RS-вируса RSvirusRNA 2,2 [0,9-4,1] 0,2 [0,01-1,1] 1,1 [8,5-12,9] Influenza A virus RNA 1,7 [0,7-3,4] 0,6 [0,1-2,2] 1,1 [8,5-12,9] Influenza A virus RNA 0,9 [0,3-2,4] 0 0,4 [0,1-1,1] ДНК леізвегіа meningitidis 0,2 [0,01-1,7] 0 0,1 [0,1-0,6] ДНК Legionella pneumophila 0 0,2 [0,01-1,1] 0,1 [0,1-0,6] ДНК Сһ!атудорһіlа рпеитопіае 0 0 0 PHK Вирус гриппа В RNAInfluenzaBvirus 0 0 0 Сһ!атудорһіlарѕінтасі 0 0 0 РНК рирус гриппа Н1N1 0 0 0,3 [0,1-0,9] Н1N1 influenzavirusRNA 0 1,0[0,3-2,4] 0,5 [0,1-1,3] </td <td></td> <td>Frequency of</td> <td>isolated microorgan</td> <td>nism markers</td>		Frequency of	isolated microorgan	nism markers		
(п=418) (п=479) (п=897) children adults total ДНК Streptococcus pneumoniae 77,3 [72,9-81,2] 23,4[19,7-27,4] 48,5 [45,2-51,0] ДНК Hemophilus influenzae 10,5 [7,8-13,8] 5,0[3,2-7,3] 7,6 [5,9-9,5] ДНК Mycoplasma pneumonia 15,3 [11,9-19,1] 6,7[4,6-9,3] 10,7 [8,7-12,9] РНК RS-вируса 2,2 [0,9-4,1] 0,2 [0,01-1,1] 1,1 [8,5-12,9] RSvirusRNA 1,7 [0,7-3,4] 0,6 [0,1-2,2] 1,1 [8,5-12,9] Influenza A virus RNA 0,9 [0,3-2,4] 0 0,4 [0,1-1.1] ДНК леізвегіа meningitidis 0,2 [0,01-1,7] 0 0,1 [0,1-0,6] ДНК Свіопеца рпешторніва 0 0 0 ДНК Свіопеца рпешторніва 0 0 0 ДНК Свіопеца рпешторніва 0 0 0 ДНК Вирус гриппа В 0 0 0 RNAInfluenzaBvirus 0 0 0 Сһатудорніна Рікв рус гриппа НІП1 0 0 0 РНК вирус гриппа НІП1 0 0 0 <th></th> <th></th> <th>per 100 examined</th> <th></th>			per 100 examined			
ДНК Streptococcus pneumoniae 77,3 [72,9-81,2] 23,4[19,7-27,4] 48,5 [45,2-51,0] ДНК Hemophilus influenzae 10,5 [7,8-13,8] 5,0[3,2-7,3] 7,6 [5,9-9,5] ДНК Мусорlasma pneumonia 15,3 [11,9-19,1] 6,7[4,6-9,3] 10,7 [8,7-12,9] РНК RS-вируса 2,2 [0,9-4,1] 0,2 [0,01-1,1] 1,1 [8,5-12,9] RSvirusRNA 1,7 [0,7-3,4] 0,6 [0,1-2,2] 1,1 [8,5-12,9] Influenza A virus RNA 0,9 [0,3-2,4] 0 0,4 [0,1-1.1] AHK Neisseria meningitidis 0,2 [0,01-1,7] 0 0,1 [0,1-0,6] ДНК Legionella pneumophila 0 0,2 [0,01-1,1] 0,1 [0,1-0,6] ДНК Chlamydophila pneumoniae 0 0 0 РНК Вирус гриппа В 0 0 0 RNAInfluenzaBvirus 0 0 0 Chlamydophilapsittaci 0 0 0 PHK вирус гриппа Н1N1 0 0 0,3 [0,1-0,9] H1N1 influenzavirusRNA 0 1,0[0,3-2,4] 0,5 [0,1-1,3]		дети	взрослые	всего		
ДНК Streptococcus pneumoniae 77,3 [72,9-81,2] 23,4[19,7-27,4] 48,5 [45,2-51,0] ДНК Hemophilus influenzae 10,5 [7,8-13,8] 5,0[3,2-7,3] 7,6 [5,9-9,5] ДНК Mycoplasma pneumonia 15,3 [11,9-19,1] 6,7[4,6-9,3] 10,7 [8,7-12,9] РНК RS-вируса RSvirusRNA 2,2 [0,9-4,1] 0,2 [0,01-1,1] 1,1 [8,5-12,9] Пприелга A virus RNA 1,7 [0,7-3,4] 0,6 [0,1-2,2] 1,1 [8,5-12,9] Пприелга A virus RNA 0,9 [0,3-2,4] 0 0,4 [0,1-1.1] ДНК леізеніа meningitidis 0,2 [0,01-1,7] 0 0,1 [0,1-0,6] ДНК Legionella pneumophila 0 0,2 [0,01-1,1] 0,1 [0,1-0,6] ДНК Chlamydophila pneumoniae 0 0 0 РНК вирус гриппа В RNAInfluenzaBvirus 0 0 0 Ссымудорніварзінасі 0 0 0 РНК вирус гриппа НІN1 0 0 0,3 [0,1-0,9] Н1N1 influenzavirusRNA 0 1,0[0,3-2,4] 0,5 [0,1-1,3]		(n=418)	(n=479)	(n=897)		
ДНК Неторніlus influenzae 10,5 [7,8-13,8] 5,0[3,2-7,3] 7,6 [5,9-9,5] ДНК Мусорlasma pneumonia 15,3 [11,9-19,1] 6,7[4,6-9,3] 10,7 [8,7-12,9] РНК RS-вируса RSvirusRNA 2,2 [0,9-4,1] 0,2 [0,01-1,1] 1,1 [8,5-12,9] Пприелга A virus RNA 1,7 [0,7-3,4] 0,6 [0,1-2,2] 1,1 [8,5-12,9] Пприелга A virus RNA 0,9 [0,3-2,4] 0 0,4 [0,1-1.1] аdenovirus DNA 0,9 [0,3-2,4] 0 0,1 [0,1-0,6] ДНК Neisseria meningitidis 0,2 [0,01-1,7] 0 0,1 [0,1-0,6] ДНК Chlamydophila pneumoniae 0 0 0 РНК Вирус гриппа В RNAInfluenzaBvirus 0 0 0 Спратудорнінарзітнасі 0 0 0 РНК вирус гриппа Н1N1 0 0 0,3 [0,1-0,9] Н1N1 іпfluenzavirusRNA 0 1,0[0,3-2,4] 0,5 [0,1-1,3]		children	adults	total		
ДНК Мусорlasma pneumonia 15,3 [11,9-19,1] 6,7[4,6-9,3] 10,7 [8,7-12,9] РНК RS-вируса RSvirusRNA 2,2 [0,9-4,1] 0,2 [0,01-1,1] 1,1 [8,5-12,9] РНКвирусагриппаА PHКвирусагриппаА 1,7 [0,7-3,4] 0,6 [0,1-2,2] 1,1 [8,5-12,9] Influenza A virus RNA ДНК аденовируса adenovirus DNA 0,9 [0,3-2,4] 0 0,4 [0,1-1.1] ДНК Neisseria meningitidis ДНК Chlamydophila pneumophila 0 0,2 [0,01-1,7] 0 0,1 [0,1-0,6] ДНК Chlamydophila pneumoniae 0 0 0 0 РНК вирус гриппа В RNAInfluenzaBvirus 0 0 0 0 Chlamydophilapsittaci 0 0 0 0 0 РНК вирус гриппа Н1N1 Н1N1 influenzavirusRNA 0 1,0[0,3-2,4] 0,5 [0,1-1,3] 0,5 [0,1-1,3]	ДНК Streptococcus pneumoniae	77,3 [72,9-81,2]	23,4[19,7-27,4]	48,5 [45,2-51,0]		
РНК RS-вируса RSvirusRNA 2,2 [0,9-4,1] 0,2 [0,01-1,1] 1,1 [8,5-12,9] RSvirusRNA 1,7 [0,7-3,4] 0,6 [0,1-2,2] 1,1 [8,5-12,9] Influenza A virus RNA 0,9 [0,3-2,4] 0 0,4 [0,1-1.1] ДНК деновируса adenovirus DNA 0,9 [0,3-2,4] 0 0,4 [0,1-1.1] ДНК Neisseria meningitidis 0,2 [0,01-1,7] 0 0,1 [0,1-0,6] ДНК Legionella pneumophila 0 0,2 [0,01-1,1] 0,1 [0,1-0,6] ДНК Chlamydophila pneumoniae 0 0 0 РНК вирус гриппа В RNAInfluenzaBvirus 0 0 0 Сhlamydophilapsittaci 0 0 0 РНК вирус гриппа Н1N1 0 0 0,3 [0,1-0,9] Н1N1 influenzavirusRNA 0 1,0[0,3-2,4] 0,5 [0,1-1,3]	ДНК Hemophilus influenzae	10,5 [7,8-13,8]	5,0[3,2-7,3]	7,6 [5,9-9,5]		
RSvirusRNA 1,7 [0,7-3,4] 0,6 [0,1-2,2 1,1 [8,5-12,9] Influenza A virus RNA 0,9 [0,3-2,4] 0 0,4 [0,1-1.1] дНК аденовируса adenovirus DNA 0,9 [0,3-2,4] 0 0,4 [0,1-1.1] ДНК Neisseria meningitidis 0,2 [0,01-1,7] 0 0,1 [0,1-0,6] ДНК Legionella pneumophila 0 0,2 [0,01-1,1] 0,1 [0,1-0,6] ДНК Chlamydophila pneumoniae 0 0 0 PHK Вирус гриппа В RNAInfluenzaBvirus 0 0 0 Chlamydophilapsittaci 0 0 0 PHK вирус гриппа Н1N1 н1N1 influenzavirusRNA 0 0,3 [0,1-0,9] PHK риновируса 0 1,0[0,3-2,4] 0,5 [0,1-1,3]	ДНК Mycoplasma pneumonia	15,3 [11,9-19,1]	6,7[4,6-9,3]	10,7 [8,7-12,9]		
РНКвирусагриппаА 1,7 [0,7-3,4] 0,6 [0,1-2,2] 1,1 [8,5-12,9] Influenza A virus RNA ДНК аденовируса adenovirus DNA 0,9 [0,3-2,4] 0 0,4 [0,1-1.1] ДНК Neisseria meningitidis 0,2 [0,01-1,7] 0 0,1 [0,1-0,6] ДНК Legionella pneumophila 0 0,2 [0,01-1,1] 0,1 [0,1-0,6] ДНК Chlamydophila pneumoniae 0 0 0 РНК Вирус гриппа В RNAInfluenzaBvirus 0 0 0 Сhlamydophilapsittaci 0 0 0 РНК вирус гриппа Н1N1 ніпfluenzavirusRNA 0 0,3 [0,1-0,9] РНК риновируса 0 1,0[0,3-2,4] 0,5 [0,1-1,3]	РНК RS-вируса	2,2 [0,9-4,1]	0,2 [0,01-1,1]	1,1 [8,5-12,9]		
Influenza A virus RNA ДНК аденовируса аdenovirus DNA 0,9 [0,3-2,4] 0 0,4 [0,1-1.1] ДНК Neisseria meningitidis 0,2 [0,01-1,7] 0 0,1 [0,1-0,6] ДНК Legionella pneumophila 0 0,2 [0,01-1,1] 0,1 [0,1-0,6] ДНК Chlamydophila pneumoniae 0 0 0 РНК Вирус гриппа В RNAInfluenzaBvirus 0 0 0 0 Сhlamydophilapsittaci 0 0 0 0 0 РНК вирус гриппа Н1N1 Н1 InfluenzavirusRNA 0 1,0[0,3-2,4] 0,5 [0,1-1,3] 0,5 [0,1-1,3]	RSvirusRNA					
ДНК аденовируса аdenovirus DNA 0,9 [0,3-2,4] 0 0,4 [0,1-1.1] ДНК Neisseria meningitidis 0,2 [0,01-1,7] 0 0,1 [0,1-0,6] ДНК Legionella pneumophila 0 0,2 [0,01-1,1] 0,1 [0,1-0,6] ДНК Chlamydophila pneumoniae 0 0 0 РНК Вирус гриппа В RNAInfluenzaBvirus 0 0 0 Сhlamydophilapsittaci 0 0 0 РНК вирус гриппа Н1N1 N1 influenzavirusRNA 0 0 0,3 [0,1-0,9] Н1N1 influenzavirusRNA 0 1,0[0,3-2,4] 0,5 [0,1-1,3]	РНКвирусагриппаА	1,7 [0,7-3,4]	0,6 [0,1-2,2	1,1 [8,5-12,9]		
аdenovirus DNA 0,2 [0,01-1,7] 0 0,1 [0,1-0,6] ДНК Neisseria meningitidis 0,2 [0,01-1,7] 0 0,1 [0,1-0,6] ДНК Legionella pneumophila 0 0,2 [0,01-1,1] 0,1 [0,1-0,6] ДНК Chlamydophila pneumoniae 0 0 0 РНК Вирус гриппа В RNAInfluenzaBvirus 0 0 0 Сhlamydophilapsittaci 0 0 0 РНК вирус гриппа Н1N1 0 0 0,3 [0,1-0,9] Н1N1 influenzavirusRNA 0 1,0[0,3-2,4] 0,5 [0,1-1,3]	Influenza A virus RNA					
ДНК Neisseria meningitidis 0,2 [0,01-1,7] 0 0,1 [0,1-0,6] ДНК Legionella pneumophila 0 0,2 [0,01-1,1] 0,1 [0,1-0,6] ДНК Chlamydophila pneumoniae 0 0 РНК Вирус гриппа В RNAInfluenzaBvirus 0 0 0 Chlamydophilapsittaci 0 0 0 РНК вирус гриппа Н1N1	ДНК аденовируса	0,9 [0,3-2,4]	0	0,4 [0,1-1.1]		
ДНК Legionella pneumophila 0 0,2 [0,01-1,1] 0,1 [0,1-0,6] ДНК Chlamydophila pneumoniae 0 0 0 РНК Вирус гриппа В RNAInfluenzaBvirus 0 0 0 0 Сhlamydophilapsittaci 0 0 0 0 0 РНК вирус гриппа Н1N1 H1N1 influenzavirusRNA 0 0,3 [0,1-0,9] 0,5 [0,1-1,3] 0,5 [0,1-1,3]	adenovirus DNA					
ДНК Chlamydophila pneumoniae 0 0 РНК Вирус гриппа В 0 0 RNAInfluenzaBvirus 0 0 Chlamydophilapsittaci 0 0 РНК вирус гриппа Н1N1 0 0 H1N1 influenzavirusRNA 0 1,0[0,3-2,4] РНК риновируса 0 1,0[0,3-2,4] 0,5 [0,1-1,3]	ДНК Neisseria meningitidis	0,2 [0,01-1,7]	0	0,1 [0,1-0,6]		
РНК Вирус гриппа В 0 0 0 RNAInfluenzaBvirus 0 0 0 Chlamydophilapsittaci 0 0 0 PHK вирус гриппа Н1N1 0 0 0,3 [0,1-0,9] H1N1 influenzavirusRNA 0 1,0[0,3-2,4] 0,5 [0,1-1,3]	ДНК Legionella pneumophila	0	0,2 [0,01-1,1]	0,1 [0,1-0,6]		
RNAInfluenzaBvirus 0 0 0 Chlamydophilapsittaci 0 0 0 PHK вирус гриппа H1N1 0 0 0,3 [0,1-0,9] H1N1 influenzavirusRNA 0 1,0[0,3-2,4] 0,5 [0,1-1,3]	ДНК Chlamydophila pneumoniae	0		0		
Chlamydophilapsittaci 0 0 0 PHК вирус гриппа H1N1 0 0 0,3 [0,1-0,9] H1N1 influenzavirusRNA 0 1,0[0,3-2,4] 0,5 [0,1-1,3]	РНК Вирус гриппа В	0	0	0		
РНК вирус гриппа H1N1 0 0 0,3 [0,1-0,9] H1N1 influenzavirusRNA 0 1,0[0,3-2,4] 0,5 [0,1-1,3]	RNAInfluenzaBvirus					
H1N1 influenzavirusRNA 0 1,0[0,3-2,4] 0,5 [0,1-1,3]	Chlamydophilapsittaci	0	0	0		
PHК риновируса 0 1,0[0,3-2,4] 0,5 [0,1-1,3]	РНК вирус гриппа H1N1	0	0	0,3 [0,1-0,9]		
	H1N1 influenzavirusRNA					
Rhinovirus RNA	РНК риновируса	0	1,0[0,3-2,4]	0,5 [0,1-1,3]		
Killiovitus KVA	Rhinovirus RNA					

Таблица 3. Частота выделения возбудителей внебольничной пневмонии у больных детей и взрослых по данным бактериологических исследований в 2015–2022 гг.

Table 3. 2015-2022 Frequency of isolated pathogens for community-acquired pneumonia in sick children and adults according to bacteriological studies.

Микроорга	Частотавыделениямикроорганизмовна 100 обследованных					
низмы	Frequency of isolation of microorganismsper 100 examined					
	2015–2	2017 гг.	2018–2	019 гг.	2021–	2022 гг.
	дети	взрослые	дети	взрослые	дети	взрослые
	(n=201)	(n=204)	(n=75)	(n=85)	(n=142)	(n=190)
	children	adults	children	adults	children	adults
Streptococcus	3,5	2,5	1,3	27,1	3,5	20,0
pneumoniae	[1,4-7,0]	[3,4-10,6]	[0,03-7,2]	[17,9-	[1,2–8,0]	[14,6–26,4]
	[1,4-7,0]	[3,4-10,0]		37,7]		
Klebsiella	1,5	1,9	2,6	5,8	4,9	13,1
pneumoniae	[0,3-4,3]	[0,5-4,9]	[0,3-9,2]	[1,9-13,2]	[2,0–9,8]	[8,7-18,9]
Pseudomonas	1,5	2,5	1,3	1,1	2,8	5,8
auruginosa	[0,3-4,3]	[0,8-5,6]	[0,3-7,2]	[0,03-6,3]	0,8-7,1	[2,9–10,1]
Staphylococcus	0,9	2,5	12,0	0	13,4	7,4
aureus	0,1-3,5]	[0,8-5,6]	[5,6-21,5]		[8,3-20,1	[4,1–12,1]
Candida	0	0	0	0	4,9	3,1
albicans					[2,0-9,8]	[1,2–6,7]
Escherichia	0,9	0	1,3	0	0,7	6,8
coli	[0,1-3,5]	0	[0,3-7,2]		0,02-3,8]	[3,7–11,4]
Haemophilus	0,5	0	0	1,1	0	2,6
influenzae	[0,1-2,7]	0		[0,3-6,3]		[0,9-6,0]
Enterococcus	0	0	1,3	0	0	4,2
faecalis		0	[0,3-7,2]			[1,8–8,1]
Staphylococcus	0	0	2,6	0	0	3,1
epidermidis			[0,3-9,2]			[1,2–6,7]
Acinetobacter	0	0	1,3	0	0	4,2

baumannii			[0,3-7,2]			[1,8–8,1]
Neisseria	0	0	0	1,1	0	2,6
meningitidis	0	U		[0,3-6,3]		[0,9-6,0]
Streptococcus	0	0	6,6	0	0	6,3
oralis	0	U	[2,2-4,8]			[3,3–10,8]

Таблица 4. Частота выделения маркеров возбудителей внебольничной пневмонии у больных детей и взрослых по данным молекулярногенетических исследований в 2015-2022 гг.

Table 4. 2015-2022 Frequency of isolated pathogen markers for community-acquired pneumonia in sick children and adults according to molecular genetic studies.

Маркеры	Частота выделения маркеров микроорганизмов на 100					
микроорганизм			обследо	ванных		
ОВ	Frequen	cy of isolation	n of markers o	of microorgan	ismsper 100 e	xamined
	2015–2	2017 гг.	2018–2	019 гг.	2021–20	022 гг.
	дети	взрослые	дети	взрослые	дети	взрослые
	children	adults	children	adults	children	adults
ДНК	73,6	25,5	73,3	31,8	84,5	17,4
Streptococcus	[66,9-79,6]	[20,5-31,0]	[61,7-82,8]	[22,1-	[77,5-90,0]	[12,3-
pneumoniae	[[00,9-79,0]	[20,3-31,0]		42,1]		23,5]
ДНК Hemophilus	5,9	0,5	13,3	0	15,5	7,4
influenzae	[3,1-10,2]	[2,4-8,8]	[6,6-23,1]		[9,9-22,5]	[4,1-12,0]
РНК RS-вируса	1,9	0,5	0	0	3,5	0
RSvirusRNA	[0,5-5,0]	[0,1-2,7]			[1,2-8,0]	
РНКвирусагрипп			4,0	1,2	1,4	0
aA	0,5	0,9	[0,8-11,2]	[0,3-6,3]	[0,2-4,9]	
Influenza A virus	[0,1-2,7]	[0,1-3,5]				
RNA						
ДНК			0	0	2,8	0
аденовируса	0	0			[0,8-7,1]	
adenovirus DNA						
днк	14,9	8,8	45,3	16,5	0	0
Mycoplasma	,		[33,8-57,2]	[9,3-26,1]		
pneumoniae	[10,3-20,6]	[5,3-13,6]				

ДНК Neisseria	0,5	0	0	0	0	
meningitidis	[0,1-2,7]	0				0
РНК риновируса	0	0	0	0	0	2,6
Rhinovirus RNA	0	U				[0,9-6,6]

ТИТУЛЬНЫЙ ЛИСТ_МЕТАДАННЫЕ

Блок 1. Информация об авторе ответственном за переписку

Рожкова Марина Владимировна, очный аспирант кафедры эпидемиологии и гигиены. ФГБОУ ВО «Пермский государственный медицинский университет имени академика Е.А. Вагнера» Министерства здравоохранения Российской Федерации. Служ. адрес 614990, г. Пермь, ул. Петропавловская, 26; 89655723511, rozhkovamary@yandex.ru

Marina V. Rozhkova, post-graduate of the Department of Epidemiology and Hygiene of the Perm State Medical University named after academician E.A. Wagner, 26 Petropavlovskaya st. Perm, 614990, Russia. +7 (342) 233-40-15, e-mail: rozhkovamary@yandex.ru

Блок 2. Информация об авторах

Виктор Иванович Сергевнин, д. м. н., профессор кафедры эпидемиологии и гигиены Пермского государственного медицинского университета имени академика Е. А. Вагнера, 614990 г. Пермь, ул. Петропавловская, 26; 8912592-9140, viktor-sergevnin@mail. ru. orcid.org/0000-0002-2729-2248.

Viktor I. Sergevnin, Dr. Sci. (Med.), Professor of the Department of Epidemiology and Hygiene of the Perm State Medical University named after academician E.A. Wagner. 614990 Perm, Petropavlovskaya st.26, 89125929140. viktor-sergevnin@mail.ru. orcid. org/0000-0002-2729-2248.

Овчинников Кирилл Вячеславович, главный врач ГБУЗ ПК «Пермский краевой центр по борьбе и профилактике со СПИД и инфекционными заболеваниями», 614088, Пермь, ул. Свиязева, 21.Телефон: +7 (342) 227-5862. E-mail: okv-ac@mail.ru

ETIOLOGY OF COMMUNITY-ACQUIRED PNEUMONIA ACCORDING TO THE RESULTS OF BACTERIOLOGICAL AND MOLECULAR GENETIC STUDIES 10.15789/2220-7619-EOC-10360

Kirill V. Ovchinnikov Chief Physician of the Perm Regional Center for the Control and Prevention of AIDS and Infectious Diseases, 614088 Sviyazev st 26, Perm, Russia +7 (342) 227-5862. E-mail: okv-ac@mail.ru

Кузовникова Елена Жернольдовна, зам. главного врача, Федеральное бюджетное учреждение здравоохранения «Центр гигиены и эпидемиологии в Пермском крае». 614016 г. Пермь, ул. Куйбышева, 50. Тел.: 89129896814, Е-mail: antroponoz@yandex.ru.

Elena Z. Kuzovnikova deputy chief physician of the Perm Center of Hygiene and Epidemiology in Perm Region of the Federal Service for Surveillance on Consumer Rights Protection and Human Wellbeing, Perm Russia ", 614016, Kuibyshev str., 50, Perm, Russia. antroponoz@yandex.ru.

Блок 3. Метаданные статьи

ЭТИОЛОГИЯ ВНЕБОЛЬНИЧНОЙ ПНЕВМОНИИ У ДЕТЕЙ И ВЗРОСЛЫХ ПО РЕЗУЛЬТАТАМ БАКТЕРИОЛОГИЧЕСКИХ И МОЛЕКУЛЯРНО-ГЕНЕТИЧЕСКИХ ИССЛЕДОВАНИЙ В 2015-2022 ГГ.

ETIOLOGY OF COMMUNITY-ACQUIRED PNEUMONIA IN CHILDREN AND ADULTS ACCORDING TO THE RESULTS OF BACTERIOLOGICAL AND MOLECULAR GENETIC RESEARCHES IN 2015-2022

Сокращенное название статьи для верхнего колонтитула:

ЭТИОЛОГИЯ ВНЕБОЛЬНИЧНОЙ ПНЕВМОНИИ ПО РЕЗУЛЬТАТАМ БАКТЕРИОЛОГИЧЕСКИХ И МОЛЕКУЛЯРНО-ГЕНЕТИЧЕСКИХ ИССЛЕДОВАНИЙ

ETIOLOGY OF COMMUNITY-ACQUIRED PNEUMONIA ACCORDING TO THE RESULTS OF BACTERIOLOGICAL AND MOLECULAR GENETIC STUDIES

Ключевые слова: внебольничная пневмония, дети, взрослые, бактериологический и молекулярно-генетический методы, виды бактерий, респираторные вирусы.

Keywords: community-acquired pneumonia, children, adults, bacteriological and molecular genetic methods, bacterial species, respiratory viruses.

Оригинальные статьи.

Количество страниц текста -7, количество таблиц -4, количество рисунков - 0.

10.05.2023.

ETIOLOGY OF COMMUNITY-ACQUIRED PNEUMONIA ACCORDING TO THE RESULTS OF BACTERIOLOGICAL AND MOLECULAR GENETIC STUDIES 10.15789/2220-7619-EOC-10360

СПИСОК ЛИТЕРАТУРЫ

Поряд ковый номер ссылк и	Авторы, название публикации и источника, где она опубликована, выходные данные	Ф.И.О., название публикации и источника на английском языке	Полный интернет-адрес (URL) цитируемой статьи и/или ее DOI
1	Кошкарина Е.А., Квашнина Д.В., Широкова И.Ю. Клинико- эпидемиологические и иммунологические характеристики микоплазменных пневмоний (аналитический обзор) // Медиаль. 2019.№ 1(23). С 7–18.	Koshkarina E.A., Kvashnina D.V., ShirokovaI. Yu. Clinical, epidemiological and immunological characteristics of mycoplasma pneumonia (analytical review). <i>Medial.2019</i> , <i>no.</i> 1(23), pp.7–18. (In Russ.)	doi: 10.21145/2225- 0026-2019-1-7-18
2	Лабораторная диагностика внебольничной пневмонии пневмококковой этиологии. Методические рекомендации МР 4.2.0114-16. М., 2016.	Laboratory diagnosis of community-acquired pneumonia of pneumococcal etiology. <i>Methodical recommendations MP 4.2.0114-16. M.</i> , 2016. (In Russ.)	https://www.rospot rebnadzor.ru/docu ments/details.php? ELEMENT_ID=9 036
3	Муравьев А.А., Козлов Р.С., Лебедева Н.Н. Эпидемиология серотипов <i>S. pneumonia</i> на территории Российской Федерации //Клиническая микробиология и антимикробная терапия. 2017. Т. 19, № 3. С.200–206	Muravyev A.A., Kozlov R.S., Lebedeva N.N. Epidemiology of <i>S. pneumoniae</i> serotypes in the Russian Federation. <i>Clinical microbiology and antimicrobial therapy.</i> 2017, vol. 19, no. 3, pp. 200–206. (In Russ.)	https://cyberlenink a.ru/article/n/epide miologiya- serotipov-s- pneumoniae-na- territorii-

Russian Journal of Infection and Immunity

ISSN 2220-7619 (Print) ISSN 2313-7398 (Online)

ETIOLOGY OF COMMUNITY-ACQUIRED PNEUMONIA ACCORDING TO THE RESULTS OF BACTERIOLOGICAL AND MOLECULAR GENETIC STUDIES 10.15789/2220-7619-EOC-10360

			rossiyskoy- federatsii
4	О состоянии санитарно-	On the state of sanitary and epidemiological well-	https://www.rospo
	эпидемиологического благополучия	being of the population in the Russian Federation	trebnadzor.ru/doc
	населения в Российской Федерации в	in 2019: State report Moscow: Federal Service	uments/details.php
	2019 году: Государственный доклад. –	for Supervision of Consumer Rights Protection	?ELEMENT_ID=1
	М.: Федеральная служба по надзору в	and Human Welfare, 2020. – 299 p. (<i>In Russ.</i>)	4933
	сфере защиты прав потребителей и	1 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1	
	благополучия человека, 2020. – 299 с.		
5	ПоповаА.Ю., ЕжловаЕ.Б., ДеминаЮ.В.,	Popova A.Yu., Yezhlova E.B., Demina Yu.V.,	doi:
	Носков А.К., Ковалев Е.В., Чемисова О.С.,	Noskov A.K., Kovalev E.V., Chemisova O.S.,	10.21055/0370-
	ТвердохлебоваТ.И., ПавловичН.В.,	Tverdokhlebova T.I., Pavlovich N.V.,	1069-2020-4-99-
	ВодопьяновС.О., ЦимбалистоваМ.В.,	Vodopyanov S.O., Tsimbalistova M.V.,	105
	ГаевскаяН.Е., ВоловиковаС.Ф.,	Gayevskaya N.E., Volovikova S.F., Stenina S.I.,	
	СтенинаС.И., ГудуеваЕ.Н.,	Gudueva E.N., Sagakyants M.M., Alyoshukina	
	СагакянцМ.М., АлешукинаА.В.,	A.V., Sly S.S. Features of the etiology of	
	СлисьС.С. //Проблемы особо опасных	community-acquired pneumonia associated with	
	инфекций. 2020.№4. С.99–105.	COVID-19. Problems of particularly dangerous	
		infections. 2020. no. 4. pp.99–105. (In Russ.)]	
6.	Сергевнин В.И., Овчинников К.В.,	SergevninV.I., OvchinnikovK.V. ,	
	Кузовникова Е.Ж., Эльмеметова Н.В.	Kuzovnikova3 E. Zh., ElmemetovaN.V. Species	doi:
	Видовая структура возбудителей	composition of community–acquired pneumonia	10.33920/med-08-
	внебольничной пневмонии среди детей	pathogens in children in association with	2104-01
	на фоне проведения декретированных	decreed pneumococcal conjugated vaccine	
	прививок пневмококковой	immunization. Sanitarydoctor.2021.no.4.pp. 5-	
		15. (InRuss.)	

Russian Journal of Infection and Immunity

ISSN 2220-7619 (Print) ISSN 2313-7398 (Online)

ETIOLOGY OF COMMUNITY-ACQUIRED PNEUMONIA ACCORDING TO THE RESULTS OF BACTERIOLOGICAL AND MOLECULAR GENETIC STUDIES 10.15789/2220-7619-EOC-10360

	конъюгированной вакциной // Санитарный врач. 2021.№ 4.С.5–15.		
7	Техника сбора и транспортирования биоматериалов в микробиологические лаборатории. МУ 4.2.2039-05	Technique for collecting and transporting biomaterials to microbiological laboratories. MU 4.2.2039-05 (In Russ.)	https://www.rospot rebnadzor.ru/docu ments/details.php? ELEMENT_ID=4 750
8	-	Du Toit A. Measles increases the risk of other infections. <i>Nat Rev Microbiol. 2019; vol. 18, no.</i> 1. <i>pp.</i> 2.	doi: 10.1038/s41579- 019-0301-7
9	-	Howard M.L. Is There an Association Between Severe Acute Respiratory Syndrome Coronavirus 2 (SARS-CoV-2) and Streptococcus pneumoniae? Clinical Infectious Diseases, 2021.vol.72, no. 5. pp.76–78	doi: 10.1093/cid/ciaa 1812
10	-	Jun Yi Sim , Luan-Yin Chang , Tu-Hsuan Chang , Jong-Min Chen ^b , Ping-Ing Lee ^b , Li-Min Huang , Chun-Yi Lu.Pediatric parapneumonic effusion before and after national pneumococcal vaccination programs in Taiwan. <i>J Formo Med Assoc</i> , 2020. vol.119, no. (11). pp.1608–1618.	10.1016/j.jfma.202