

ОРИГИНАЛЬНЫЕ ИССЛЕДОВАНИЯ

© КОЛЛЕКТИВ АВТОРОВ, 2020

**Древние варианты вируса Эпштейна–Барр (*Herpesviridae*, *Lymphocryptovirus*, HHV-4): гипотезы и факты**Смирнова К.В.^{1,2}, Сенюта Н.Б.¹, Лубенская А.К.¹, Душенькина Т.Е.¹, Гурцевич В.Э.¹¹ НИИ канцерогенеза ФГБУ «Национальный медицинский исследовательский центр онкологии им. Н.Н. Блохина» Минздрава России, 115478, Москва, Россия;² ФГАОУ ВО «Российский национальный исследовательский медицинский университет им. Н.И. Пирогова» Минздрава России, 117997, Москва, Россия

Введение. Молекулярные исследования показали, что вирусы появились на ранних этапах эволюции жизни на земле. В течение миллионов лет они развивались за счёт изменения старых и приобретения новых последовательностей в РНК или ДНК. Предполагается, что у большинства вирусов есть общие предки. Такой предок, древний штамм, вероятно, существовал и у вируса Эпштейна–Барр (ВЭБ).

Цель исследования – поиск персистирующих в наши дни в исторически сложившихся этносах России древних штаммов ВЭБ.

Материал и методы. Объектом исследования стал онкоген *LMP1* ВЭБ как наиболее пригодный для молекулярно-генетического анализа. *LMP1* амплифицировали из смывов полости рта представителей двух древних этносов России – татар и славян в третьем поколении. Ампликоны *LMP1* секвенировали в обоих направлениях, их нуклеотидные последовательности, транслированные в аминокислотные, оценивали с помощью классификации R. Edwards и соавт. (1999). Для установления генетического родства между образцами *LMP1* построили филогенетическое древо методом «присоединения соседа» (neighbour-joining) с использованием пакета программ MEGA.

Результаты и обсуждение. Анализ образцов *LMP1* из смывов полости рта славян выявил среди них варианты *LMP1* с разной степенью трансформирующего потенциала: B95.8/A, China1, Med- и NC. Анализ образцов *LMP1* из смывов полости рта татар позволил идентифицировать такие варианты онкобелка, как B95.8/A, China1, Med-, а также группу образцов вне классификации. Важной находкой стало обнаружение у татар 7 образцов *LMP1*, обозначенных как *LMP1*-Tat^k, содержащих две уникальные делеции 5 а.к. в кодонах 312–316 и 382–386, отсутствующие в образцах *LMP1* славян и в контрольных группах – онкологических больных и здоровых лиц, а также в открытых компьютерных базах данных. Уникальность варианта *LMP1*-Tat^k подтверждается и при филогенетическом анализе образцов *LMP1* татарского происхождения, и при анализе 11 а.к. повторов и 5 а.к. вставок в С-терминальной области онкобелка. Показатели заболеваемости и смертности от новообразований, включающих ВЭБ-ассоциированные патологии, у двух изучаемых этносов, инфицированных разными штаммами ВЭБ, практически не различались.

Заключение. Полученные данные позволили предположить, что, во-первых, *LMP1*-Tat^k относится к эволюционно древнему штамму ВЭБ, персистирующему у татар, а во-вторых, *LMP1*-Tat^k относится к так называемому Волжскому штамму вируса, распространенному среди населения Поволжья. Исследование изолятов ВЭБ от жителей этого региона, возможно, прольёт свет на происхождение *LMP1*-Tat^k.

Ключевые слова: вирус Эпштейна–Барр; латентный мембранный белок 1; полимеразная цепная реакция; сиквенсный анализ; филогенетический анализ; татары; славяне.

Для цитирования: Смирнова К.В., Сенюта Н.Б., Лубенская А.К., Душенькина Т.Е., Гурцевич В.Э. Древние варианты вируса Эпштейна–Барр (*Herpesviridae*, *Lymphocryptovirus*, HHV-4): гипотезы и факты. *Вопросы вирусологии*. 2020; 65(2): 77-86. DOI: <https://doi.org/10.36233/0507-4088-2020-65-2-77-86>

Для корреспонденции: Смирнова Ксения Валерьевна, канд. биол. наук, зав. лабораторией вирусного канцерогенеза НИИ канцерогенеза ФГБУ «Национальный медицинский исследовательский центр онкологии им. Н.Н. Блохина» Минздрава России, 115478, Москва. E-mail: skv.lab@yandex.ru

Финансирование. Исследование выполнено в рамках экспериментального государственного задания Министерства здравоохранения Российской Федерации при координации ФГБУ «Центр стратегического планирования и управления медико-биологическими рисками здоровья» Минздрава России, а также поддержано грантом Российского научного фонда (проект № 18-015-00505А).

Конфликт интересов. Авторы заявляют об отсутствии конфликта интересов.

Участие авторов: филогенетический анализ образцов *LMP1*, оформление рукописи – Смирнова К.В.; сиквенсный анализ белковых вариантов *LMP1*, их классификация – Сенюта Н.Б.; экстракция ДНК из смывов полости рта, амплификация *LMP1* – Лубенская А.К.; первичная обработка смывов полости рта – Душенькина Т.Е.; идея, организация исследования и написание рукописи – Гурцевич В.Э.

Поступила 05.03.2020

Принята в печать 31.03.2020

Ancient variants of the Epstein–Barr virus (*Herpesviridae*, *Lymphocryptovirus*, HHV-4): hypotheses and facts

Kseniya V. Smirnova^{1,2}, Natalya B. Senyuta¹, Alexandra K. Lubenskaya¹, Tatyana E. Dushenkina¹, Vladimir E. Gurtsevich¹

¹ Research Institute of Carcinogenesis, N.N. Blokhin National Medical Research Center of Oncology, Moscow, 115478, Russia;

² Pirogov Russian National Research Medical University (RNRMU), Moscow, 117997, Russia

Introduction. Molecular studies have shown that viruses appeared in the early stages of the evolution of life. For millions of years, viruses have evolved by changing old and acquiring new sequences in their RNA or DNA. It is assumed that most viruses have common ancestors. Such an ancestor, an ancient strain, probably existed for Epstein–Barr virus (EBV) as well.

Aim. To find out whether ancient strains of EBV persist in modern Russian ethnic groups today.

Material and methods. The object of the study was the EBV *LMP1* oncogene, which is most suitable for molecular genetic analysis. *LMP1* was amplified from the oral cavity washings obtained from representatives of two ancient ethnic groups of Russia – Tatars and Slavs. The *LMP1* amplicons were sequenced in both directions; their nucleotide sequences translated into amino acid (LMP1) were evaluated using the classification suggested by Edwards et al. 1999. To establish genetic relationships between *LMP1* variants, a phylogenetic tree was constructed by the neighbor-joining method using the MEGA software package.

Results and discussion. Analysis of *LMP1* sequences from washings of the Slavs oral cavity demonstrated the presence of *LMP1* variants with varying degrees of transforming potential: B98.5/A, China1, Med-, and NC. The analysis of *LMP1* sequences from washings of Tatar oral cavity also made it possible to identify oncoprotein variants such as B95.8/A, China1, Med-, as well as a group of variants out of classifications (*LMP1*-OK). An important finding was the identification of 7 variants of *LMP1* from Tatars, designated as *LMP1*-Tat^k, that contained two unique deletions of 5 aa in codons 312–316 and 382–386, which were absent in the *LMP1* variants from Slavs and from previously examined cancer patients and healthy individuals, as well as in sequences from open computer databases. The uniqueness of the *LMP1*-Tat^k variant is confirmed both by phylogenetic analysis of *LMP1* sequences of Tatar origin and by the analysis of 11 aa repeats and 5 aa insertions in the C-terminal region of the oncoprotein. The morbidity and mortality rates from neoplasms, including EBV-associated pathologies, did not differ significantly between two studied ethnic groups infected with different EBV strains.

Conclusion. The data obtained allowed us to suggest that: 1) *LMP1*-Tat^k could be referred to an evolutionarily ancient EBV strain that persists among Tatars and; 2) *LMP1*-Tat^k belongs to the so-called “Volga” EBV virus strain, the common strain among the population of the Volga region. Extended studies of EBV isolates from residents of this region may probably shed the light on the origin of *LMP1*-Tat^k.

Keywords: Epstein–Barr virus; latent membrane protein 1; polymerase chain reaction; sequence analysis; phylogenetic analysis; Tatars; Slavs.

For citation: Smirnova K.V., Senyuta N.B., Lubenskaya A.K., Dushenkina T.E., Gurtsevich V.E. Ancient variants of the Epstein–Barr virus (*Herpesviridae*, *Lymphocryptovirus*, HHV-4): hypotheses and facts. *Voprosy Virusologii (Problems of Virology)*. 2020; 65(2): 77-86. (In Russian).

DOI: <https://doi.org/10.36233/0507-4088-2020-65-2-77-86>

For correspondence: Kseniya V. Smirnova, PhD, Head of the Laboratory of Viral Carcinogenesis of the N.N. Blokhin NMRC of Oncology, Moscow, 115478, Russia. E-mail: skv.lab@yandex.ru

Information about the authors:

Smirnova K.V., <http://orcid.org/0000-0001-6209-977X>

Senyuta N.B., <http://orcid.org/0000-0001-8915-8274>

Gurtsevitch E.V., <http://orcid.org/0000-0003-1840-4364>

Lubenskaya A.K., <http://orcid.org/0000-0003-3953-7449>

Dushenkina T.E., <http://orcid.org/0000-0001-8279-514X>

Acknowledgments. Research is conducted under the auspices of the experimental governmental assignment of the Ministry of Health of the Russian Federation and coordinated by the Centre for Strategic Planning and Management of Biomedical Health Risks of the Ministry of Health of the Russia, also it was financially supported by the grant of the Russian Science Foundation (project No 18-015-00505A).

Conflict of interest. The authors declare no conflict of interest.

Contribution: phylogenetic analysis of *LMP1* samples, manuscript design – Smirnova K.V.; analysis of *LMP1* protein variants, classification – Senyuta N.B.; DNA recovery from oral washing samples, *LMP1* amplification – Lubenskaya A.K.; primary treatment of oral washing samples – Dushenkina T.E.; idea, organization of research and manuscript writing – Gurtsevich V.E.

Received 05 March 2020

Accepted 31 March 2020

Введение

Молекулярные исследования показали, что вирусы появились на ранних этапах эволюции жизни [1] и, вероятно, могли возникать многократно [2]. В настоящее время обсуждаются три классические гипотезы о происхождении вирусов. Согласно первой из них, вирусы являются потомками бактерий или других одноклеточных организмов, претерпевших дегенеративную эволюцию. Согласно второй гипотезе, вирусы являются потомками древних доклеточных форм жизни, перешедших к паразитическому способу существования. Согласно третьей, вирусы являются дериватами клеточных генетических структур, ставших относительно автономными, но сохранивших зависимость от клеток [3]. Учитывая разнообразие мира вирусов, каждая из этих гипотез базируется на соответствующем наборе доказательств, но ни одна не является общепризнанной. В последнее время вирусологи начали пересматривать и переоценивать все три гипотезы [4].

Эволюция существующих и появление новых групп вирусов происходили за счёт изменения старых и приобретения новых последовательностей в их РНК или ДНК [5, 6]. Причём мутировавшие вирусы, как правило, начинали доминировать среди «устаревших» аналогов. Генетические изменения в клетках, воспроизводимые вирусами, приводили к генетическим изменениям и в вирусах, ускоряя их эволюцию [7, 8].

В настоящее время известно, что у большинства видов вирусов есть общие предки, и хотя гипотеза «первичности вирусов» ещё не получила полного признания, нет сомнений в том, что тысячи видов современных вирусов развились из менее многочисленных древних [7]. Если это так, то возникает вопрос: можно ли в наше время обнаружить древние варианты вирусов, например, для вируса Эпштейна–Барр (ВЭБ).

Известно, что ВЭБ принадлежит к большому семейству герпесвирусов человека. Это наиболее яркий представитель нескольких известных родственных вирусов, эндогенных для обезьян Старого и Нового Света. Весьма вероятно, что ВЭБ развивался вместе со своим хозяином (*Homo sapiens* и его предками) в течение миллионов лет. Однако эволюция генетической изменчивости ВЭБ изучена недостаточно. Поскольку ген латентного мембранного белка-1 (*LMP1*) ВЭБ обладает выраженным полиморфизмом, его последовательности могут быть полезны в качестве инструмента для идентификации генотипа вируса, его штамма [9]. Три типа генетической изменчивости способствуют эволюции гена *LMP1*. Первый – это точечная мутация. Вариация нуклеотидной последовательности субстрата либо отражает географическую вариацию штамма, либо возникает *de novo* во время продуктивной репликации ВЭБ [9]. Второй тип – делеции последовательностей и дублирование. Генотипы ВЭБ с делециями *LMP1* существуют в популяции человека как независимые штаммы [10, 11]. Третий – гомологичная рекомбинация. Внутриштаммовая гомологичная рекомбинация происходит в области

повтора *LMP1*, а также в других повторяющихся последовательностях ВЭБ [12, 13]. Потомство продуктивной репликации ВЭБ часто имеет иное количество повторяющихся единиц *LMP1*, чем родительский штамм.

Цель настоящего исследования – на основании вышеприведённых данных выяснить, существуют ли в наше время древние варианты ВЭБ.

Было принято решение осуществлять поиск среди вариантов гена *LMP1* в штаммах вируса, персистирующих у представителей двух древних этносов: славян и татар. Учитывая тот факт, что спектр штаммов вируса (и, соответственно, вариантов *LMP1* с разным онкогенным потенциалом), инфицирующих население самого крупного мегаполиса – Москвы и Республики Татарстан, может отличаться, представлялось важным сравнить в этих популяциях показатели заболеваемости и смертности от новообразований, в состав которых входят опухоли, ассоциированные с ВЭБ.

Материал и методы

Материалы. Объектом исследования стали образцы онкогена ВЭБ *LMP1* в инфицированных вирусом клетках, содержащихся в смывах полости рта славян и татар. Этнические славяне (славяне не менее чем в трёх поколениях) были представлены группой взрослых жителей Москвы (21 мужчина и 19 женщин; средний возраст – 47,5 года). Этнические татары (татары не менее чем в трёх поколениях) были представлены 60 студентами ФГБОУ ВО «Казанский ГМУ» Минздрава России (15 мужчин и 45 женщин, средний возраст – 21,5 года). Все обследуемые лица, включённые в исследование в результате случайной выборки, подписали информированное согласие на участие.

Сравниваемые группы отличались не только вероисповеданием (православные христиане и мусульмане), но и генетически: поволжские татары входят в урало-каспийский кластер с генофондом гаплогрупп Y-хромосомы N1c-LLY22g и I1-M253, а славяне характеризуются четырьмя наиболее распространёнными гаплогруппами: R1a1, N1c1, I2 и I1.

Каждый смыв представлял собой суспензию инфицированных вирусом отшелушившихся эпителиальных клеток, полученных индивидуально от каждого лица, после полоскания полости рта 20 мл стерильного физиологического раствора в течение 30 с. Образцы смывов, собранные в герметично закрывающиеся пластиковые пробирки, хранили при температуре +4 °C не более 2 сут до изучения.

Экстракция ДНК и амплификация вирусных генов. Из клеток, собранных после центрифугирования смывов полости рта методом фенол-хлороформной экстракции, выделяли ДНК. Наличие вирусной ДНК в выделенных образцах анализировали методом полимеразной цепной реакции (ПЦР) в реальном времени, описанном нами ранее [14]. Для определения вирусной ДНК штаммов ВЭБ 1-го и 2-го типа использовали метод гнёздной ПЦР с ранее разработанными парами праймеров [15]. Амплификацию онкогена *LMP1* про-

водили в два этапа с соответствующими внешними и внутренними праймерами по ранее использованной нами методике [16]. Каждый ПЦР-продукт очищали на мини-колодке Qiagen (Германия), согласно инструкции производителя. Для реакции использовали примерно 100–200 нг ПЦР-продукта, концентрацию ДНК оценивали визуально в агарозном геле. В качестве положительного контроля применяли 1 мкг ДНК, выделенной из используемой в качестве стандарта клеточной линии В95.8, а в качестве отрицательного контроля – дистиллированную воду.

Секвенирование ПЦР-продуктов *LMP1*. Ампликоны онкогена *LMP1* секвенировали в обоих направлениях с помощью набора реактивов ABI PRISM® BigDye™ Terminator 3.1 (США) с последующим анализом продуктов реакции на автоматическом секвенаторе ДНК ABI PRISM 3100-Avan (США). Обработку данных секвенирования выполняли с использованием программ Chromas 230 и Vector NTI (Invitrogene, США).

Классификация *LMP1*. Нуклеотидные последовательности образцов *LMP1*, амплифицированных из ДНК смывов полости рта и транслированных в аминокислотные последовательности, классифицировали на основании совокупности мутаций, ведущих к заменам отдельных аминокислот, формированию делеций и дупликаций. За основу была принята известная в литературе классификация, сформированная на базе секвенсного анализа белковых аналогов гена *LMP1*, полученных от больных ВЭБ-ассоциированной патологией и здоровых вирусоносителей из различных географических регионов мира [17]. При этом показано, что вариант *LMP1-China1* является аналогом высокотрансформирующего варианта *LMP1-Сао*, а вариант *LMP1-В95.8* – прототипным вариантом гена с низкой трансформирующей активностью [17, 18].

Филогенетический анализ. Для установления генетического родства между образцами *LMP1*, полученными от татар, их нуклеотидные последовательности транслировали в аминокислотные последовательности, соответствующие кодомам 212–387 прототипного варианта *LMP1-В95.8* (NCBI, валидированная последовательность Х01995), с помощью пакета программ Vector NTI (Invitrogene, США). Дистанционные матрицы рассчитывали с использованием двухпараметрической модели Кимура. Филогенетическое древо строили на основе полученных данных методом «присоединения соседа» (neighbour joining) с использованием пакета программ MEGA. Достоверность построенного древа оценивали методом бутстреп-анализа. Для филогенетического сравнения использовали доступные в GenBank основные варианты *LMP1* ВЭБ (Alaskan, NC, В95.8/А, Med-, China1, China2).

Статистический анализ. Стандартизированные показатели (*SR*) для заболеваемости и смертности и их стандартные ошибки (*SE*) в 2015–2017 гг. для некоторых злокачественных опухолей, среди которых встречаются ВЭБ-ассоциированные, в Москве и Татарстане, были получены из публикации [19]. Сред-

ние значения *SR* и их *SE* были проанализированы для заболеваемости и смертности в 2015–2017 гг. для обоих полов. 95% доверительные интервалы (ДИ) были рассчитаны как $SR \pm 1,96 SE$. Отсутствие перекрытия ДИ для Москвы и Татарстана свидетельствует о статистически значимой разнице между *SR* на уровне $p = 0,05$, а перекрытие ДИ показывает, что разница незначительна.

Результаты

Выбор славян и татар для поиска древних вариантов ВЭБ обусловлен их достаточно высокой генетической чистотой и обитанием на территории страны с давних времён. Следует отметить, что не менее половины (а по данным ряда источников, даже более половины) населения Москвы составляют представители славянской национальности. В то же время в Республике Татарстан, в частности в Казани, этнический состав более однороден, а численность татар незначительна, но всё же превышает число представителей славянских народов.

О штаммах ВЭБ, циркулирующих среди московских славян и казанских татар, можно судить по полиморфным формам специфических фрагментов генома ВЭБ, а также вирусного онкогена *LMP1*, обнаруженных в вирусных изолятах обследованных (табл. 1). Показано, что штаммы ВЭБ с определёнными генетическими мутациями обладают разной трансформирующей способностью. В частности, основное фенотипическое различие известных двух типов вируса состоит в том, что ВЭБ 1-го типа способен трансформировать В-лимфоциты человека в лимфобластодную клеточную линию более эффективно нежели ВЭБ 2-го типа.

Анализ персистирующих штаммов ВЭБ среди изученной группы татар показал доминирование ВЭБ 1-го типа (84,3% против 15,7% ВЭБ 2-го типа). При этом результаты наших исследований согласуются с данными других авторов, согласно которым ВЭБ 1-го типа наиболее распространён в Европейских странах и на территории США, в то время как ВЭБ 2-го типа – среди населения Африканского континента. Помимо вышеперечисленного изучаемые штаммы вируса отличаются и на молекулярном уровне в плане существенных изменений последовательностей, кодирующих EBNA3A, 3B и 3C, что также отражается на функциональных особенностях изучаемых штаммов.

Анализ нуклеотидных и дедуктивных аминокислотных последовательностей 40 образцов *LMP1*, полученных из 40 смывов полости рта славян, показал доминирование среди них низкотрансформирующего варианта *LMP1-В95.8* ($n=33$, 82,5%). Обнаружено также несколько вариантов онкобелка с более выраженным по сравнению с В95.8 трансформирующим потенциалом: NC ($n=3$, 7,5%) и Med- ($n=1$, 2,5%), а также высокотрансформирующий вариант China1 ($n=3$, 7,5%).

Анализ 41 ампликона *LMP1*, полученного из 60 смывов полости рта татар, позволил идентифицировать

Таблица 1. Полиморфизм LMP1 в штаммах вируса Эпштейна–Барр, циркулирующих среди московских славян и казанских татар

Table 1. Polymorphism of LMP1 in Epstein–Barr virus strains circulating among Slavs and Tatars

Число смывов полости рта Numbers of oral washes	Количество амплифицированных образцов LMP1, абс. (%) Numbers of amplified LMP1 sequences (%)	Варианты LMP1 в соответствии с классификацией R. Edwards и соавт. [17], абс. (%) LMP1 variants according to R. Edwards et al. classification [17] (%)				Варианты LMP1 вне классификации R. Edwards и соавт. [17], абс. (%) LMP1 variants out of R. Edwards et al. classification [17] (%)	
		B95.8/A	Med-	China1	NC	бессистемные мутации (вне классификации) unsystematic mutations (out of classification)	уникальные мутации unique mutations
40	40 (100)	33/40 (82,5)	1/40 (2,5)	3/40 (7,5)	3/40 (7,5)	0/40 (0)	0/40 (0)
		Славяне Slavs					
		Всего 40 (100) образцов Total 40 (100) samples				Всего 0 (0) образцов Total 0 (0) samples	
60	41 (69,5)	12/41 (29,3)	6/41 (14,6)	3/41 (7,3)	0/41 (0)	13/41 (31,7)	7/41 (17,1)
		Татары Tatars					
		Всего 21 (51,2) образец Total 21 (51,2) samples				Всего 20 (48,8) образцов Total 20 (48,8) samples	

Примечание. LMP1 – латентный мембранный белок 1 вируса Эпштейна–Барр; B95.8/A, Med-, China1, NC – варианты онкобелка LMP1.

Note. LMP1 – Epstein–Barr virus latent membrane protein 1; B95.8/A, Med-, China1, NC – LMP1 oncoprotein variants.

Таблица 2. Специфические мутации С-терминального домена у 7 образцов LMP1-Tat^K

Table 2. Specific mutations of the C-terminal domain in 7 samples of LMP1-Tat^K

Образцы LMP1 LMP1 samples	Мутации в STAR области гена LMP1 Mutations in STAR region of LMP1 gene			Cao-ассоциированные мутации LMP1 LMP1 Cao-associated mutations			Мутации LMP1 вне известных классификаций* LMP1 mutations outside of known classifications*	
	STAR 1 191–232	STAR 2 351–386	STAR 3 275–330	делеция 276–280 (5 а.к.)	вставка 302–303 (11 а.к. × 3)	делеция 346–355 (10 а.к.)	делеция 312–316 (5 а.к.)	делеция 382–386 (5 а.к.)
B95.8	–	–	–	–	–	–	–	–
Cao	Мутация G212S	Мутация S366T	Делеция 276–280, мутация Q322N	+	+	+	–	–
	G212S mutation	S366T mutation	276–280 deletion, Q322N mutation					
Варианты LMP1-B95.8 и LMP1-Cao LMP1-B95.8 and LMP1-Cao variants								
Варианты LMP1-Tat ^K LMP1-Tat ^K variants								
T2	–	–	276–280, Q322N	+	+	–	+	+
T4	S229T	–	276–280, Q322N	+	+	–	+	+
T5	S229T	S366T	276–280, Q322N	+	+	–	+	+
T6	S229T	–	276–280, Q322N	+	+	–	+	+
T33	S229T	S366A	–	–	+	–	+	+
T44	–	S366T	276–280, Q322N	+	+	–	+	+
T45	S229T	–	–	–	–	–	+	+

Примечание. LMP1-B95.8 – прототипный вариант LMP1; LMP1-Cao – высокотрансформирующий вариант LMP1; LMP1-Tat^K – вариант LMP1, характерный только для татар; T2...T45 – образцы LMP1-Tat^K; * специфические мутации С-терминального домена LMP1 у 7 образцов LMP1-Tat^K, характерные только для татар.

Note. LMP1-B95.8 is a prototype variant of LMP1; LMP1-Cao is a highly transforming variant of LMP1; LMP1-Tat^K - a variant of LMP1, characteristic only for Tatars; T2 ... T45 - samples of LMP1-Tat^K; * specific mutations of the C-terminal domain of LMP1 in 7 samples of LMP1-Tat^K, characteristic only for Tatars.

Таблица 3. Варианты LMP1 у больных ВЭБ-ассоциированной патологией и здоровых лиц в России**Table 3.** LMP1 variants in Russian patients with EBV-associated pathologies and healthy individuals

Типы образцов Sample types	Количество образцов Number of samples	Варианты LMP1 по классификациям R. Edwards и соавт. [17] LMP1 classifications by R. Edwards et al. [17]						
		B95.8	China 1	Med+	Med-	NC	вне классификации out of classification	Tat ^k
Рак носоглотки Nasopharyngeal carcinoma								
Опухоль Tumor	50*	7	9	16	12	5	1	–
Смыв полости рта Oral washing	20	6	–	6	4	3	1	–
Лимфома Ходжкина Hodgkin's lymphoma								
Опухоль Tumor	9	4	1	–	2	2	–	–
Смыв полости рта Oral washing	2	1	–	–	–	1	–	–
Неходжкинские лимфомы Non-Hodgkin lymphomas								
Опухоль Tumor	6	3	1	1	–	1	–	–
Смыв полости рта Oral washing	5	2	–	–	–	2	1	–
Рак желудка Stomach cancer								
Опухоль Tumor	8	3	1	1	1	2	–	–
Смыв полости рта Oral washing	6	6	–	–	–	–	–	–
ДОПР (кровь) ОТОС (blood)	40**	10	10	7	8	5	–	–
Доноры (кровь) Donors (blood)	28***	15	4	2	2	5	–	–
ИМ (кровь) IM(blood)	10	5	–	–	2	1	2	–
В с е г о... Total...	184	62	26	33	31	27	5	–

Примечание. ДОПР – больные с другими опухолями полости рта; ИМ – больные инфекционным мононуклеозом; доноры – здоровые лица; * среди больных раком носоглотки было 26 славян и 24 представителя Северо-Кавказского федерального округа России (в основном мусульмане); ** среди больных ДОПР было 32 представителя славян и 8 представителей Северо-Кавказского федерального округа России (в основном мусульмане); *** в числе доноров было 9 славян и 19 представителей Северо-Кавказского федерального округа России (в основном мусульмане).

Note. ОТОС – patients with other tumors of the oral cavity; IM – patients with infectious mononucleosis; donors – healthy individuals; * among nasopharyngeal carcinoma patients there were 26 Slavs and 24 representatives of the North Caucasian Federal District of Russia (mainly Muslims); ** among patients with OTOC there were 32 representatives of the Slavs and 8 representatives of the North Caucasus Federal District of Russia (mainly Muslims); *** among the donors there were 9 Slavs and 19 representatives of the North Caucasus Federal District of Russia (mainly Muslims).

тырёхчленные 11 а.к. повторы (17/34) и достаточно редко встречающаяся точковая мутация D → G, отсутствующая у прототипного варианта B95.8. Таким образом, можно сделать вывод, что по структуре аминокислотных повторов и вставок в С-терминальной области образцы варианта LMP1-Tat^k существенно отличаются от остальных образцов LMP1 этнических татар и схожи с высокотрансформирующим вариантом LMP1-Sao.

Обнаружение среди населения Татарстана персистенции штаммов ВЭБ, кодирующих высокотрансформирующий вариант LMP1-China 1 и Sao-подобный вариант LMP1-Tat^k (отсутствующий у представителей славян), стимулировало нас сравнить показатели

заболеваемости и смертности от новообразований, в состав которых входят опухоли, ассоциированные с ВЭБ, для населения Республики Татарстан и Москвы (рис. 3).

По данным рис. 3, а, заболеваемость раком желудка среди населения Татарстана была выше (116,7), чем среди населения Москвы (90,0) при статистически значимом различии ($p < 0,05$). Показатели заболеваемости злокачественными опухолями, возникающими в полости рта и глотки, были также несколько выше среди татарского населения, хотя заболеваемость злокачественными лимфомами оказалась выше у москвичей. Различия во всех этих случаях были статистически недостоверными

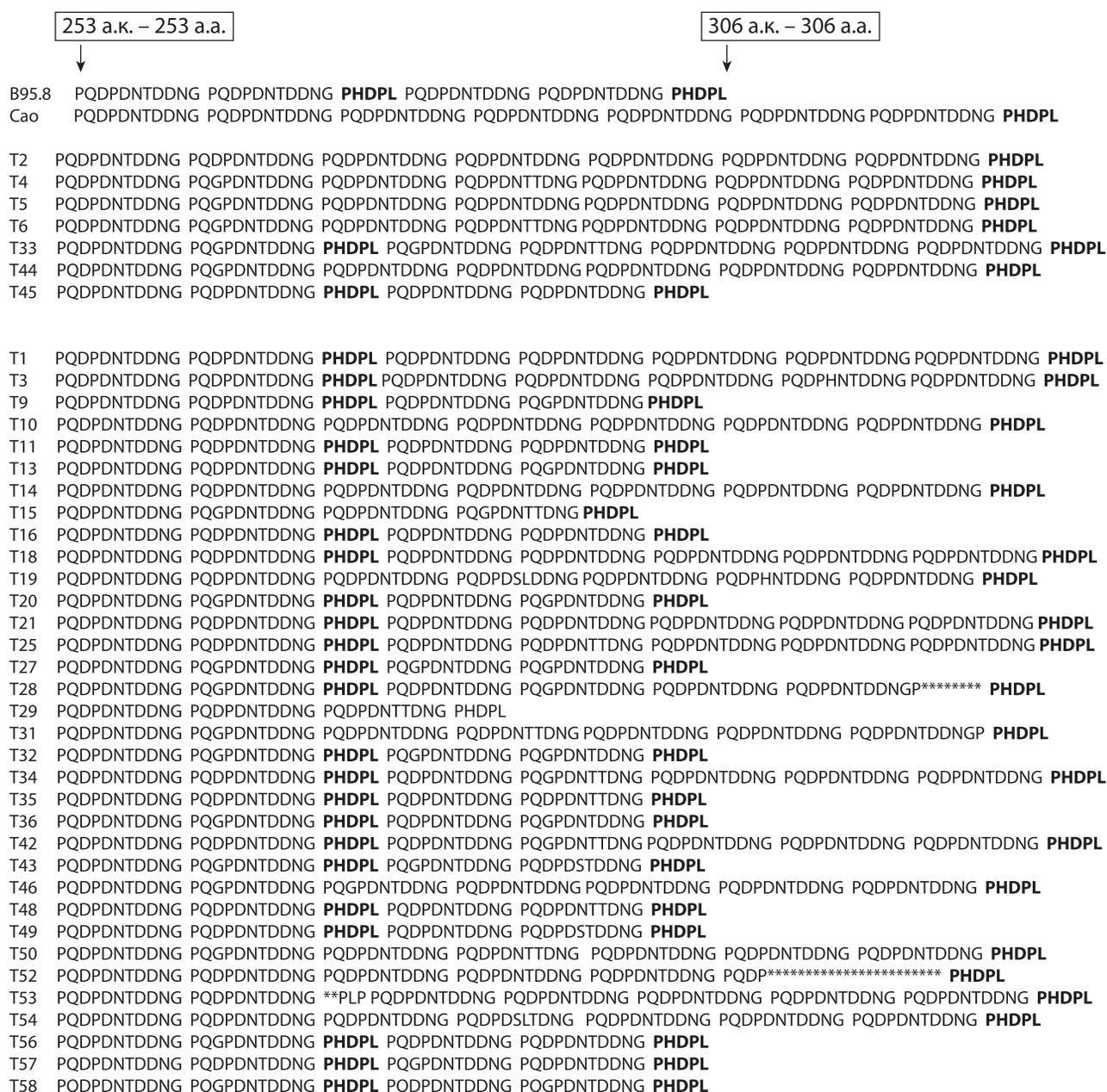


Рис. 2. Варианты 11 а.к. повторов в домене 253–306 а.к. С-терминального сайта LMP1 в изолятах ВЭБ от этнических татар.

T – обозначение образцов LMP1; PQDPNTDDNG – повторяющиеся элементы 11 а.к.; PHDPL – вставка 5 а.к. последовательно-стей; D→G – точечные мутации в области 11 а.к.

Fig 2. Variants of 11 aa repeats of the C-terminal domain in LMP1 isolates from Tatars.

T – denotes the LMP1 isolates; PQDPNTDDNG – 11 aa repeated elements; PHDPL – 5 aa insertion; D→G – site-specific mutations in 11 aa region.

($p > 0,05$). Показатели смертности от всех вышеперечисленных патологий (см. рис. 3, б) были несколько выше для населения Татарстана, но различия также были статистически недостоверными. Таким образом, можно сделать вывод, что персистенция среди населения Татарстана штаммов ВЭБ, кодирующих высокотрансформирующий вариант LMP1-Сао и Сао-подобный вариант LMP1-Tat^K, не оказывает влияния на показатели заболеваемости

и смертности от злокачественных патологий, включая случаи, ассоциированные с ВЭБ. Такой вывод представляется логичным, учитывая тот факт, что процент опухолей, в возникновении которых ВЭБ играет роль этиологического фактора, как правило, крайне незначителен (1–3%), особенно для неэндемичных регионов, каковыми являются Республика Татарстан и центральные области России, в частности Москва и Московская область.

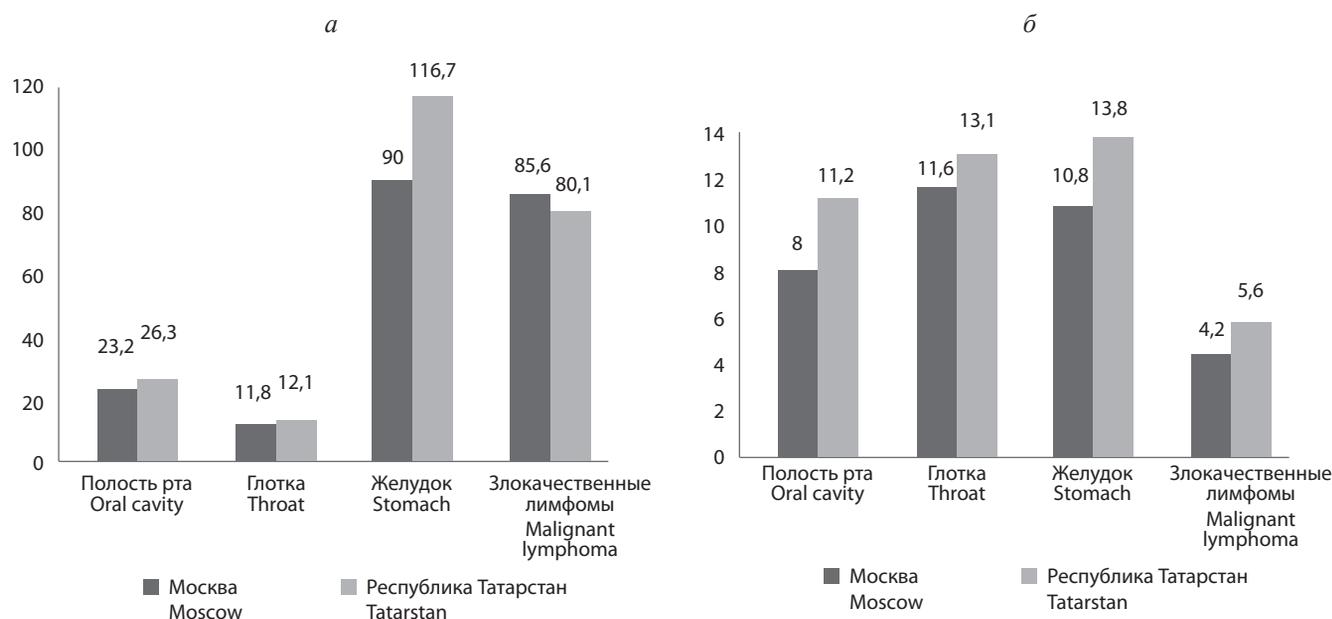


Рис. 3. Стандартизованные показатели заболеваемости (а) и смертности (б) от новообразований, включая случаи, ассоциированные с вирусом Эпштейна–Барр, среди населения Татарстана и Москвы в 2019 г. (оба пола).

Fig. 3. Standardized morbidity (a) and mortality (b) for some types of tumors including cases associated with the EBV among populations of Tatarstan and Moscow in 2019 (both of sexes).

Обсуждение

Результаты проведённых исследований позволили нам высказать предположение, что штамм ВЭБ-Tat^K, содержащий уникальный вариант LMP1, LMP1-Tat^K, с двумя делециями 5 а.к., в кодонах 312–316 и 382–386 а.к., относится к древним вариантам вируса. В пользу высказанного предположения, по-видимому, свидетельствует тот факт, что ВЭБ-Tat^K обнаружен только у представителей одного из древнейших этносов страны, татар, генетически ведущих свой род от монголо-татарских племён, сформировавших Казанское ханство в Поволжье после выделения его из состава Золотой Орды ещё в 1438 г. Указанный штамм вируса не был обнаружен ни среди представителей этнических славян, ни в компьютерной базе данных. Не выявлен он и у россиян, представителей других национальностей, при изучении образцов опухоли, крови и смывов полости рта от больных ВЭБ-ассоциированным раком носоглотки, раком желудка, лимфомой Ходжкина и другими патологиями, а также доноров крови.

Однако следует признать, что указанных аргументов недостаточно для утверждения древности штамма ВЭБ-Tat^K. Известно, что миллионы лет назад в процессе эволюции вновь возникающие вирусы оказывались более приспособленными к изменяющимся условиям окружающей среды, чем их предшественники. Старые штаммы, скорее всего, постепенно вытеснялись новыми, более жизнеспособными штаммами. Определённую ясность в этот непростой вопрос могло бы, вероятно, внести обнаружение родственных ВЭБ-Tat^K штаммов вируса у предшественников человека – человекообразных обезьян, которые

предположительно могли сохранить до наших дней аналоги древних штаммов вируса. Действительно, у приматов ВЭБ-подобные лимфокриптовирусы ассоциированы с лимфопролиферативными нарушениями и злокачественными новообразованиями, схожими с описанными у людей с иммунодефицитными состояниями [22]. Известно, также, что ВЭБ-подобные лимфокриптовирусы выявлены у человекообразных обезьян. Два типа лимфокриптовирусов, схожих с ВЭБ 1-го и 2-го типа у людей, были обнаружены у западных равнинных горилл и орангутангов, а лимфокриптовирус, схожий с ВЭБ 1-го типа, был продемонстрирован у шимпанзе [23, 24].

В связи с полученными данными возникает вопрос, не является ли обнаруженный нами уникальный штамм ВЭБ с вариантом LMP1-Tat^K так называемым локальным Волжским штаммом вируса, подобно географически привязанным штаммам ВЭБ в классификации R. Edwards и соавт. [17]. Как известно, эта классификация состоит из средиземноморских (Med+ и Med-), китайских (China1, 2, 3) и американских (NC и Alaskan) вариантов LMP1. Ответ на поставленный нами вопрос, вероятно, можно будет получить, изучив изоляты ВЭБ от других этнических представителей Поволжья, в частности, жителей республик Калмыкия, Марий Эл и Чувашия.

В связи с обнаружением штамма ВЭБ, содержащего LMP1 с ранее не встречавшимися мутациями, делециями 5 а.к. в кодонах 312–316 и 382–386 а.к., также представляется важным выяснить функциональные свойства этого онкогена, его трансформирующий потенциал и другие свойства, что станет предметом наших дальнейших исследований. Дело в том, что

последствия эволюционных изменений в гене *LMP1* практически не изучены. Неизвестно, являются ли новые или рекомбинантные варианты *LMP1* более патогенными или специфически ответственными за высокий уровень заболеваемости ВЭБ-ассоциированными патологиями, в том числе у людей с ослабленным иммунитетом. В настоящее время мало данных для ответов на поставленные вопросы. Можно предположить, что новый вариант аминокислотных последовательностей *LMP1*, благодаря включению двух уникальных делеций 5 а.к. в кодонах 312–316 и 382–386, может изменить функцию или иммуногенность белка *LMP1*, тем самым изменив его роль в патогенезе заболевания. Попытка выявить повышенные показатели заболеваемости или смертности от злокачественных опухолей, включая ассоциированные с ВЭБ, среди жителей Татарстана, носителей уникального штамма вируса, ВЭБ-Tat^K, оказалась несостоятельной, скорее всего, в силу низкого числа ВЭБ-ассоциированных случаев в каждой изученной нозологической группе опухолей. Изучение патогенеза и клинических проявлений опухолевого процесса в случаях новообразований, ассоциированных с ВЭБ-Tat^K, возможно, прольёт свет на функциональные и другие свойства *LMP1-Tat^K* вируса.

Благодарность. Авторы выражают признательность и глубокую благодарность С.В. Петрову, доктору медицинских наук, профессору Республиканского клинического онкологического диспансера Министерства здравоохранения Республики Татарстан, за помощь в организации и сборе биологического материала от представителей татар в третьем поколении.

**ЛИТЕРАТУРА (п.п. 1-13, 15-18, 20-24
см. REFERENCES)**

14. Гурцевич В.Э., Яковлева Л.С., Щербак Л.Н., Гончарова Е.В., Смирнова К.В., Дидук С.В. и др. Сиквенсные варианты онкогена *LMP1* у больных опухолями полости рта, ассоциированными и не ассоциированными с вирусом Эпштейна-Барр. *Молекулярная биология*. 2013; 47(6): 987.
DOI: <http://doi.org/10.7868/S0026898413050042>

19. Каприн А.Д., Старинский В.В., Петрова Г.В. Состояние онкологической помощи населению России в 2018 году. М.; 2019.

REFERENCES

1. Koonin E.V., Dolja V.V., Krupovic M. Origins and evolution of viruses of eukaryotes: The ultimate modularity. *Virology*. 2015; 479-480: 2-25.
DOI: <http://doi.org/10.1016/j.virol.2015.02.039>

2. Ehlers B., Spiess K., Leendertz F., Peeters M., Boesch C., Gatherer D., McGeoch D.J. Lymphocryptovirus phylogeny and the origins of Epstein-Barr virus. *J. Gen. Virol.* 2010; 91: 630-642. Doi: 10.1099/vir.0.017251-0.

3. Zhdanov V.M., Tikchonenko T.I. Viruses as a factor of evolution: exchange of genetic information in the biosphere. *Adv. Virus Res.* 1974; 19: 361-94.
DOI: [http://doi.org/10.1016/s0065-3527\(08\)60664-8](http://doi.org/10.1016/s0065-3527(08)60664-8)

4. Forterre P. Giant viruses: conflicts in revisiting the virus concept. *Intervirology*. 2010; 53(5): 362-78.
DOI: <http://doi.org/10.1159/000312921>

5. Krupovic M., Dolja V.V., Koonin E.V. Origin of viruses: primordial replicators recruiting capsids from hosts. *Nat. Rev. Microbiol.* 2019; 17(7): 449-58.
DOI: <http://doi.org/10.1038/s41579-019-0205-6>

6. Leppard K., Dimmock N., Easton A. *Introduction to Modern Virology*. Oxford: Blackwell Publishing Ltd; 2007.

7. Mahy B.W. Strategies of virus persistence. *Br. Med. Bull.* 1985; 41(1): 50-5.
DOI: <http://doi.org/10.1093/oxfordjournals.bmb.a072024>

8. Mahy B.W. Human viral infections: an expanding frontier. *Antiviral Res.* 1997; 36(2): 75-80.
DOI: [http://doi.org/10.1016/s0166-3542\(97\)00042-9](http://doi.org/10.1016/s0166-3542(97)00042-9)

9. Walling D.M., Shebib N., Weaver S.C., Nichols C.M., Flaitz C.M., Webster-Cyriaque J. The molecular epidemiology and evolution of Epstein-Barr virus: sequence variation and genetic recombination in the latent membrane protein-1 gene. *J. Infect. Dis.* 1999; 179(4): 763-74.
DOI: <http://doi.org/10.1086/314672>

10. Itakura O., Yamada S., Narita M., Kikuta H. High prevalence of a 30-base pair deletion and single-base mutations within the carboxy terminal end of the LMP-1 oncogene of Epstein-Barr virus in the Japanese population. *Oncogene*. 1996; 13(7): 1549-53.

11. Kingma D.W., Weiss W.B., Jaffe E.S., Kumar S., Raffeld M. Epstein-Barr virus latent membrane protein-1 oncogene deletions: correlations with malignancy in Epstein-Barr virus-associated lymphoproliferative disorders and malignant lymphomas. *Blood*. 1996; 88(1): 242-51.

12. Falk K., Gratama J.W., Rowe M., Zou J.Z., Khanim F., Young L.S., et al. The role of repetitive DNA sequences in the size variation of Epstein-Barr virus (EBV) nuclear antigens, and the identification of different EBV isolates using RFLP and PCR analysis. *J. Gen. Virol.* 1995; 76(Pt. 4): 779-90.
DOI: <http://doi.org/10.1099/0022-1317-76-4-779>

13. Walling D.M., Raab-Traub N. Epstein-Barr virus intrastrain recombination in oral hairy leukoplakia. *J. Virol.* 1994; 68(12): 7909-17.

14. Gurtsevich V.E., Yakovleva L.S., Shcherbak L.N., Goncharova E.V., Smirnova K.V., Diduk S.V., et al. Sequence variants of LMP1 oncogene in patients with oral cavity tumors associated and not associated with Epstein-Barr virus. *Molekulyarnaya biologiya*. 2013; 47(6): 987.
DOI: <http://doi.org/10.7868/S0026898413050042> (in Russian)

15. Parra B., Slots J. Detection of human viruses in periodontal pockets using polymerase chain reaction. *Oral. Microbiol. Immunol.* 1996; 11(5): 289-93.
DOI: <http://doi.org/10.1111/j.1399-302x.1996.tb00183.x>

16. Hahn P., Novikova E., Scherback L., Janik C., Pavlish O., Arkhipov V., et al. The LMP1 gene isolated from Russian nasopharyngeal carcinoma has no 30-bp deletion. *Int. J. Cancer*. 2001; 91(6): 815-21.
DOI: [http://doi.org/10.1002/1097-0215\(200002\)9999:9999<::AID-IJC1122>3.0.CO;2-W](http://doi.org/10.1002/1097-0215(200002)9999:9999<::AID-IJC1122>3.0.CO;2-W)

17. Edwards R.H., Seillier-Moiseiwitsch F., Raab-Traub N. Signature amino acid changes in latent membrane protein 1 distinguish Epstein-Barr virus strains. *Virology*. 1999; 261(1): 79-95.
DOI: <http://doi.org/10.1006/viro.1999.9855>

18. Miller W.E., Edwards R.H., Walling D.M., Raab-Traub N. Sequence variation in the Epstein-Barr virus latent membrane protein 1. *J. Gen. Virol.* 1994; 75(Pt. 10): 2729-40. DOI: <http://doi.org/10.1099/0022-1317-75-10-2729>

19. Каприн А.Д., Старинский В.В., Петрова Г.В. The state of oncological care for the population of Russia in 2018. Moscow; 2019. (in Russian)

20. Senyuta N., Yakovleva L., Goncharova E., Scherback L., Diduk S., Smirnova K., et al. Epstein-Barr virus latent membrane protein 1 polymorphism in nasopharyngeal carcinoma and other oral cavity tumors in Russia. *J. Med. Virol.* 2014; 86(2): 290-300. DOI: <http://doi.org/10.1002/jmv.23729>

21. Kanai K., Satoh Y., Saiki Y., Ohtani H., Sairenji T. Difference of Epstein-Barr virus isolates from Japanese patients and African Burkitt's lymphoma cell lines based on the sequence of latent membrane protein 1. *Virus Genes*. 2007; 34(1): 55-61.
DOI: <http://doi.org/10.1007/s11262-006-0010-y>

22. Voevodin A.F., Hirsch I. Immunoprecipitation of Epstein-Barr virus (EBV)-specific proteins by prelymphomatous and normal baboon sera containing antibodies reactive with EBV early antigen. *Acta Virol.* 1985; 29(3): 242-6.

23. Ehlers B., Spiess K., Leendertz F., Peeters M., Boesch C., Gatherer D., et al. Lymphocryptovirus phylogeny and the origins of Epstein-Barr virus. *J. Gen. Virol.* 2010; 91(Pt. 3): 630-42.
DOI: <http://doi.org/10.1099/vir.0.017251-0>

24. Ehlers B., Ochs A., Leendertz F., Goltz M., Boesch C., Mätz-Rensing K. Novel simian homologues of Epstein-Barr virus. *J. Virol.* 2003; 77(19): 10695-9.
DOI: <http://doi.org/10.1128/jvi.77.19.10695-10699.2003>