

УДК 616.9-037

## **КОРРЕКТНОСТЬ ИСПОЛЬЗОВАНИЯ ГЛИКОЗИЛИРОВАННОГО ГЕМОГЛОБИНА В ДИАГНОСТИКЕ НАРУШЕНИЙ УГЛЕВОДНОГО ОБМЕНА У ПАЦИЕНТОВ, ПЕРЕНЕСШИХ COVID-19**

**Дурканаева О.А., Мирошниченко Ю.А.**

*РКБ ФГБУЗ ИОМЦ ФМБА России, Ростов-на-Дону, e-mail: miroshnichenko.j@yandex.ru*

---

Усилия всего медицинского научного сообщества направлены на изучение новой коронавирусной инфекции COVID-19. Особое внимание было уделено выявлению факторов риска заражения инфекцией, вызванной SARS-CoV-2, и тяжелых исходов заболевания, а также пониманию молекулярных механизмов, лежащих в их основе. Кроме того, накопленные наблюдения за пациентами свидетельствуют о частом явлении гипергликемии у пациентов, не страдающих ранее сахарным диабетом (СД). Одним из критериев диагностики СД является определение уровня гликозилированного гемоглобина (HbA<sub>1c</sub>). В работах российских и зарубежных авторов описываются многочисленные случаи повышенного HbA<sub>1c</sub> у пациентов без нарушений углеводного обмена в анамнезе, что объясняется повреждающим действием самого вируса на гемоглобин эритроцитов. Целями данного исследования были изучение хроматограмм HbA<sub>1c</sub> пациентов с COVID-19 и выявление новых форм гемоглобина, анализ детектируемых фракций, оценка их влияния на расчет уровня HbA<sub>1c</sub>. Проведенный анализ хроматограмм, включающий сопоставление времени выхода пиков, их формы и процентного соотношения фракций, не выявил интерференции HbA<sub>1c</sub> другими видами гемоглобина. В работе изложено обоснование некорректности проведения оценки уровня HbA<sub>1c</sub> у пациентов, перенесших COVID-19, в течение 3 месяцев с момента выздоровления.

---

Ключевые слова: гликозилированный гемоглобин, COVID-19, гипергликемия, ВЭЖХ.

## **THE CORRECTNESS OF THE USE OF GLYCOSYLATED HEMOGLOBIN IN THE DIAGNOSIS OF CARBOHYDRATE METABOLISM DISORDERS IN PATIENTS WHO HAVE UNDERGONE COVID-19**

**Durkanaeva O.A., Miroshnichenko Y.A.**

*Southern District Medical Center of the Federal Medical and Biological Agency, Rostov-on-Don, e-mail: miroshnichenko.j@yandex.ru*

---

The efforts of the entire medical scientific community are aimed at studying the new coronavirus infection COVID-19. Particular attention was paid to identifying risk factors for infection caused by SARS-CoV-2 and severe disease outcomes, as well as understanding the molecular mechanisms underlying them. In addition, accumulated observations of patients indicate a frequent phenomenon of hyperglycemia in patients who have not previously suffered from diabetes mellitus (DM). One of the criteria for the diagnosis of diabetes is to determine the level of glycosylated hemoglobin (HbA<sub>1c</sub>). The works of Russian and foreign authors describe numerous cases of elevated HbA<sub>1c</sub> in patients without a history of carbohydrate metabolism disorders, which is explained by the damaging effect of the virus itself on erythrocyte hemoglobin. The aim of this study was to study HbA<sub>1c</sub> chromatograms of patients with COVID-19 and identify new forms of hemoglobin, to analyze of detectable fractions, assessment of their influence on the calculation of the HbA<sub>1c</sub> level. The analysis of chromatograms, including a comparison of the peak release time, their shape, and the percentage of fractions, did not reveal HbA<sub>1c</sub> interference with other types of hemoglobin. The paper provides a justification for the incorrectness of assessing the level of HbA<sub>1c</sub> in patients who have undergone COVID-19 within 3 months from the moment of recovery.

---

Keywords: glycosylated hemoglobin, COVID-19, hyperglycemia, HPLC.

Обзор научной литературы свидетельствует о многочисленных результатах исследований во всем мире, демонстрирующих частое повышение показателей гликемии у пациентов без предшествующих нарушений углеводного обмена, а также декомпенсацию гликемии у пациентов с сахарным диабетом на фоне заболевания COVID-19. Было показано, что острая гипергликемия у обеих групп пациентов является важным фактором риска смерти

при COVID-19. Сообщалось, что острая гипергликемия встречается примерно у 50% пациентов, госпитализированных с COVID-19, в то время как распространенность диабета в той же популяции составила около 7% [1]. Возможно несколько вариантов объяснения гипергликемии у пациентов с COVID-19.

В первую очередь возможна стресс-индуцированная гипергликемия, которая может нормализоваться после разрешения острой ситуации [2]. Вторым фактором гипергликемии может служить действие лекарственных препаратов, а именно глюкокортикостероидов (ГКС), ингибиторов протеазы ВИЧ первого поколения, а также фторхинолоновых антибиотиков. Применяемая у пациентов с COVID-19 терапия ГКС может спровоцировать развитие СД (так называемый стероид-индуцированный СД) и увеличить уровень гипергликемии у пациентов, уже имеющих в анамнезе СД. При применении ГКС наблюдается увеличение постпрандиальной гликемии, а уровень глюкозы натощак остается в норме или повышается незначительно. У пациентов с COVID-19, принимающих ГКС, повышен риск возникновения таких острых опасных состояний, как диабетический кетоацидоз или гиперосмолярное гипергликемическое состояние, поэтому очень важно своевременно корректировать гипергликемию, возникшую на фоне терапии ГКС [3]. Совокупный вклад приема лекарственных препаратов, используемых при лечении COVID-19, в наблюдаемое увеличение концентрации глюкозы в сыворотке крови еще предстоит оценить.

Третьей причиной гипергликемии может являться повреждение клеток поджелудочной железы. В работах С. Steenblock с соавторами было экспериментально доказано, что SARS-CoV-2 избирательно заражает  $\beta$ -клетки островков человека *in vitro* и обнаруживается в клетках поджелудочной железы умерших от COVID-19 пациентов. Они также продемонстрировали, что инфекция SARS-CoV-2 ослабляет уровень и секрецию инсулина поджелудочной железы и индуцирует апоптоз  $\beta$ -клеток. Анализ фосфопротеомных путей инфицированных островков указывает на апоптотическую сигнализацию  $\beta$ -клеток, аналогичную той, которая наблюдается при диабете 1-го типа. В то же время инфекция также сопровождается огромной выработкой цитокинов, которые могут вызывать резистентность к инсулину [4].

Частота выявления гипергликемии у пациентов с COVID-19 требует мониторинга и последующего наблюдения за данными пациентами с целью исследования и установления в данной патологии роли каждой из перечисленных выше причин. Большинству пациентов при выписке из стационара моноинфекционного госпиталя рекомендуется получение консультации врача-эндокринолога с целью уточнения диагноза нарушения углеводного обмена, а также дальнейшего динамического наблюдения.

Уже более 10 лет общепризнанным показателем выраженности и степени компенсации нарушений углеводного обмена является уровень  $HbA_{1c}$ . Было разработано множество тестов

для определения концентрации HbA<sub>1c</sub>, основанных как на методах разделения, так и на химических методах. На сегодняшний день для определения HbA<sub>1c</sub> наибольшую распространенность получил метод высокоэффективной жидкостной хроматографии (ВЭЖХ) стандартизированный NGSP (The National Glycohemoglobin Standardization Program). Он является референсным методом, что подтверждает высокую точность и надежность получаемых результатов, обусловленных низким коэффициентом вариации, отсутствием интерференции с другими фракциями гемоглобина, а также прямым определением HbA<sub>1c</sub> [5].

В работах ученых Национального медицинского исследовательского центра эндокринологии во главе с М.В. Шестаковой описан повышенный уровень HbA<sub>1c</sub> ( $\geq 6,5\%$ ) у пациентов с COVID-19, впервые выявленный в остром периоде инфекции, в сочетании с нормальными показателями глюкозы крови натощак (без сахароснижающей терапии) и глюкозы крови при поступлении, что не соответствует критериям истинного СД. Ими было выдвинуто предположение, что, возможно, вирус SARS-CoV-2 может непосредственно повреждать молекулу гемоглобина, проникая внутрь эритроцитов. При этом метод высокоэффективной жидкостной хроматографии, используемый для анализа степени соединения глюкозы с молекулой гемоглобина, определяет не только процесс гликозилирования гемоглобина, но и гликозилированные спайки вируса, что и приводит к завышению уровня HbA<sub>1c</sub> в остром периоде заболевания и возможному снижению данного показателя после выздоровления и элиминации вируса [6].

Цель исследования – детальный анализ хроматограмм, полученных в ходе исследования уровня HbA<sub>1c</sub> пациентов с COVID-19.

**Материалы и методы исследования.** Исследование HbA<sub>1c</sub> выполнено референсным методом ВЭЖХ на анализаторе D-10 (Bio-Rad, USA) с использованием реагентов и контрольных материалов производителя. В исследование были отобраны 45 пациентов с лабораторно подтвержденной инфекцией COVID-19, находившихся на лечении в моноинфекционном госпитале на базе РКБ ФГБУЗ ЮОМЦ ФМБА России. Медиана возраста пациентов с COVID-19 составила 69 лет, соотношение мужчин/женщин (%) – 46,7/53,3. Сравнение производилось с хроматограммами 45 пациентов, направленных на обследование врачами поликлинического отделения РКБ ФГБУЗ ЮОМЦ ФМБА России в период, предшествовавший пандемии. Тем самым полностью исключен вариант включения в анализ контрольной группы хроматограмм пациентов, перенесших COVID-19. Медиана возраста пациентов в контрольной группе составила 66 лет, соотношение мужчин/женщин (%) – 46,7/53,3 соответственно.

Образцы венозной крови набирались в пробирки с ЭДТА и хранились при 4°C вплоть до анализа, который выполнялся не позднее чем через 2 дня. При этом согласно инструкции

допускается максимально возможный срок хранения 7 дней. Перед самым анализом пробы стояли 30 минут на столе и нагревались до комнатной температуры, далее тщательно перемешивались. С целью исключения попадания микросгустков, согласно инструкции к набору, проводилась пробоподготовка образцов: во вторичные пробирки наливали 1,5 мл буфера для разведения, входящего в набор реактивов, и добавляли 5 мкл цельной крови. Образцы перемешивались, проходили визуальную оценку на наличие в пробе микросгустка и подвергались анализу с последующей распечаткой хроматограмм на встроенном в анализатор D-10 принтере. Параллельно в серии проводился контроль качества с использованием контрольного материала двух уровней фирмы-производителя Bio-Rad (США).

Накопление и систематизация исходной информации полученных результатов осуществлялись в электронных таблицах Microsoft Office Excel 2016. Статистический анализ проводился с использованием онлайн-калькуляторов сайтов <https://medstatistic.ru/>, <https://www.math10.com/>.

Количественные показатели оценивались на предмет соответствия нормальному распределению, для этого использовался критерий Шапиро–Уилка. Описание количественных данных представлено в виде медианы (Me) и интерквартильного интервала [25;75]. Для определения статистической значимости различий средних величин использовался U-критерий Манна–Уитни. Различия показателей считались статистически значимыми при уровне значимости  $p < 0,05$ .

**Результаты исследования и их обсуждение.** Полученные в ходе анализа на HbA<sub>1c</sub> хроматограммы пациентов с COVID-19 сопоставили с хроматограммами контрольной группы пациентов, направленных на данное исследование еще до возникновения пандемии. В используемом нами методе определения HbA<sub>1c</sub> методом ВЭЖХ прибор создает градиент концентрации за счет изменения скорости подачи буферов на хроматографическую колонку, благодаря чему происходит разделение различных фракций гемоглобина (Hb).

Значения  $rI$  HbA<sub>1c</sub> и Hb отличаются на 0,02 единицы. Этого различия достаточно, чтобы обеспечить отделение HbA<sub>1c</sub> от негликированного Hb с помощью ВЭЖХ. Наиболее распространенными помехами являются варианты Hb, повышенные уровни HbF и другие производные. Помимо HbA<sub>1c</sub>, наиболее распространенными производными являются HbCarb и пре-HbA<sub>1c</sub> (основание Шиффа). Было доказано, что при гликировании других форм гемоглобина  $rI$  меняется, что позволяет HbA<sub>1c</sub> элюироваться отдельно [7].

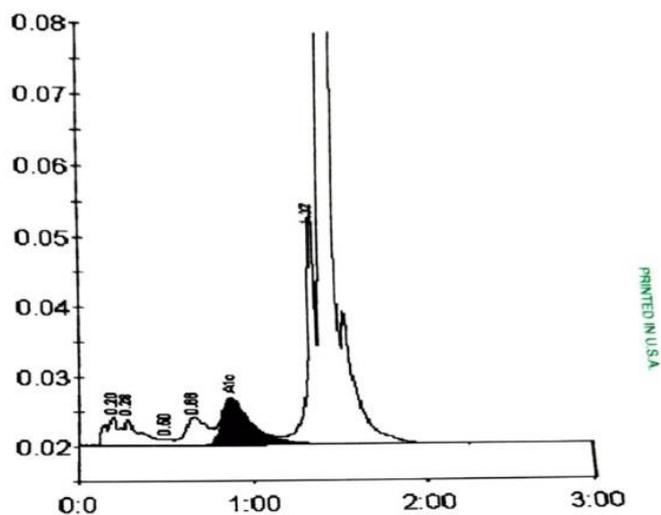
Известно, что на интерпретацию результатов также влияют нарушение обмена триглицеридов, билирубина, железа, анемия, избыточное применение определенных групп лекарственных препаратов. Кроме того, у пациентов с аномальными формами гемоглобина, например у больных с серповидными эритроцитами, уровень гликированного гемоглобина



Показатель, %	A1a	A1b	F	LA1c/CHb-1	P3
контроль	1,4 [1,2;1,7]	1,3 [0,9;1,7]	0,8 [0,7;0,95]	1,8 [1,7;2,0]	6,4 [6,2;6,7]
COVID-19	1,5 [1,3;1,8]	1,9 [1,5;2,1]*	0,65 [0,28;0,85]	1,8 [1,6;2,1]	7,1 [6,7;7,5]*

\* – достоверные различия между группами,  $p < 0,05$ .

У пациентов с COVID-19 выявлено достоверно значимое ( $p < 0,05$ ) увеличение представленности фракций A1b и P3 – на 27,1% и 10,9% соответственно. Однако сами значения этих минорных фракций у пациентов с COVID-19 составляют: 1,9% для A1b и 7,1% для P3, что не превышает критического порога в 10% и поэтому никак не влияет на достоверность расчета HbA<sub>1c</sub>. Более высокий уровень P3 может свидетельствовать об увеличении разрушенного Hb [10]. Чистота формы пиков и полная идентичность времени их сбора свидетельствуют об отсутствии интерференции в ходе анализа. Принимая во внимание высокую аналитическую значимость метода и его соответствие общепринятым стандартам, можно заключить, что вероятность столь точного совпадения рI HbA<sub>1c</sub> и с другими формами вирус-модифицированного гемоглобина крайне мала [10]. Это объясняется изменением рI любого белка в ходе всех посттрансляционных модификаций, будь это окисление или гликирование.



Фракции образца: Э

Пик	Вр. Пика	Высота	Площадь	Площ.%
A1a	0.20	4147	22834	1.5
A1b	0.28	3859	23426	1.5
F	0.50	866	2866	0.2
LA1α/CHb-1	0.66	4007	35641	2.3
A1c	0.88	6614	78334	6.8
P3	1.37	35049	123036	8.0
A0	1.43	429664	1260021	81.5

Общ. Площ.: 1546157

Конц.	%
A1c	6.8

Рис. 2. Отчет и хроматограмма HbA<sub>1c</sub> пациента с COVID-19 на анализаторе D-10 (Bio-Rad)

Описаны клинические случаи существенного аномального снижения уровня HbA<sub>1c</sub> у пациентов, перенесших COVID-19, при повторном исследовании HbA<sub>1c</sub> через 6 недель, что не согласуется с общепринятым фактом об изменении HbA<sub>1c</sub> в соответствии со временем жизни эритроцита около 120 дней [11]. Старые эритроциты погибают, а молодые занимают их место ежедневно, а значит, необходимо интерпретировать полученные результаты уровня HbA<sub>1c</sub> у пациентов, перенесших COVID-19, с позиции изменений скорости эритропоэза.

Возникающее при COVID-19 снижение снабжения тканей кислородом детектируется почками, что приводит к выделению эритропоэтина и стимуляции эритропоэза. Эритропоэтин стимулирует пролиферацию и дифференциацию клеток-предшественников красного кровяного ростка, что приводит к ускоренному эритропоэзу в кроветворных тканях и увеличению выхода эритроцитов в кровь. В монографии Е.А. Липуновой и М.Ю. Скориной подробно описаны адаптационные системы крови. При хронической гипоксии адаптация сопровождается изменением содержания гемоглобина и его свойств, интенсивности дыхания и анаэробного гликолиза. Кроме того, изменяются геометрия и реология красных клеток крови,

играющих ключевую роль в транспорте респираторных газов. Также отмечается снижение активности каталазы эритроцитов, что приводит к появлению эндогенной перекиси водорода, вызывающей окислительное разрушение гемоглобина, образование телец Гейнца, эритродиерез. Продукты распада эритроцитов (свободный гемоглобин, его дериваты, фрагменты мембран и др.) также могут инициировать эритропоэз. Длительное стрессирование нарушает динамическое равновесие в системе эритрона, что приводит к сокращению жизненного цикла эритроцитов до 75 суток. Омоложение состава крови начинается на 15-е сутки [12].

Е.Д. Гольдберг показал, что гипоксия различного генеза приводит к выраженной гиперплазии эритроидного ростка кроветворения. При активации костномозгового компартмента системы эритрона наблюдается возрастание количества ретикулоцитов в периферической крови. Поступление большого количества молодых форм эритроцитов в кровь отражалось на снижении осмотической резистентности эритроцитов на фоне увеличения их объема [13].

Shima Shahbaz и соавторы обнаружили, что по мере усиления тяжести симптомов у пациентов с COVID-19 наблюдался выход незрелых форм эритроцитов из костного мозга в кровь, достигая 60% у тяжелых больных. Однако кислород способны переносить только зрелые эритроциты, время жизни которых составляет 120 дней. Для компенсации истощения здоровых незрелых эритроцитов организм вырабатывает их значительно больше, чтобы обеспечить организм достаточным количеством кислорода.

У пациентов с COVID-19 вначале наблюдается снижение оксигенации крови на раннем этапе дыхательной недостаточности. Предварительные отчеты о моделировании показали, что SARS-CoV-2 может ингибировать метаболизм гема и индуцировать денатурацию гемоглобина. Таким образом, изменение гемоглобина может привести к снижению кислородсодержащей способности эритроцитов у пациентов COVID-19, что приводит к гипоксии. Следовательно, истощение эритроцитов атипичной пневмонией при COVID-19 может привести к стрессовому эритропоэзу в качестве компенсаторного механизма для удовлетворения потребности в кислороде, что вызывает обилие предшественников эритроидов в крови [14].

С учетом вышеизложенного считаем, что при интерпретации уровня  $HbA_{1c}$  у пациентов, переболевших COVID-19, необходимо учитывать доказанное усиление эритропоэза при гипоксии, обуславливающей степень тяжести течения данного заболевания. При COVID-19 происходит изменение или нарушение скорости обновления эритроцитов, и, следовательно, диагностика СД должна основываться на использовании критериев определения показателей гликемии.

Кроме того, следует учесть и усиление скорости гликирования в условиях

гипергликемии при COVID-19. Чем выше концентрация глюкозы в крови, тем больше образуется гликированного гемоглобина. В опытах *in vitro* на коммерческих препаратах альбумина и гемоглобина показано, что скорость гликирования белка коррелирует с концентрацией глюкозы.

В работах А.А. Панариной и соавторов показано, что количество мембраносвязанного гемоглобина увеличивается прямо пропорционально степени гипергликемии и на уровне 20 мМ/л превышает содержание в условиях нормогликемии почти в 2 раза. Гликозилирование гемоглобина реально проявляется лишь в условиях высокой гипергликемии. Инкубация эритроцитов в среде с содержанием глюкозы 20 мМ/л сопровождается увеличением степени гликозилированности гемоглобина на 74% [15].

**Выводы.** Представленные в работе данные многочисленных исследований свидетельствуют о возможной разнонаправленности изменений уровня HbA<sub>1c</sub> у пациентов, перенесших COVID-19. С одной стороны, у пациентов развивается гипергликемия, что увеличивает скорость гликирования и уровень HbA<sub>1c</sub>. С другой стороны, оценить реальный уровень HbA<sub>1c</sub> можно только при учете усиления эритропоэза на фоне имеющейся у пациентов гипоксии. Поэтому мы считаем, что у пациентов, перенесших COVID-19, корректная интерпретация HbA<sub>1c</sub> и использование его в качестве общепринятого критерия в диагностике и оценке эффективности лечения СД возможны только после нормализации эритропоэза.

### Список литературы

1. Zhu L., She Z.G., Cheng X., Qin J.-J., Zhang X.-J., Cai J., Lei F., Wang H., Xie J., Wang W., Li H., Zhang P., Song X., Chen X., Xiang M., Zhang C., Bai L., Xiang D., Chen M.M., Liu Y., Yan Y., Liu M., Mao W., Zou J., Liu L., Chen G., Luo P., Xiao B., Zhang C., Zhang Z., Lu Z., Wang J., Lu H., Xia X., Wang D., Liao X., Peng G., Ye P., Yang J., Yuan Y., Huang X., Guo J., Zhang B.-H., Li H. Association of blood glucose control and outcomes in patients with COVID-19 and Pre-existing Type 2 diabetes. *Cell Metabolism*. 2020. vol. 31. no 6. P. 1068–1077. DOI: 10.1016/j.cmet.2020.04.021.
2. Rau C.-S., Wu S.-C., Chen Y.-C., et al. Stress-Induced Hyperglycemia in Diabetes: A Cross-Sectional Analysis to Explore the Definition Based on the Trauma Registry Data. *International Journal of Environmental Research and Public Health*. 2017. vol. 14. no 12. P. 1527-1538. DOI: 10.3390/ijerph14121527.
3. Repaske D.R. Medication-induced diabetes mellitus. *Pediatric Diabetes*. 2016. vol. 17. no 6. P. 392-397. DOI: 10.1111/pedi.12406.

4. Steenblock C., Richter S., Berger I., Barovic M., Schmid J., Schubert U., Jarzebska N., Mässenhausen A., Linermann A., Schürmann A., Pablik J., Dienemann T., Evert K., Rodionov R.N., Semenova N.Y., Zinserling V.A., Gainetdinov R.R., Baretton G., Lindemann D., Solimena M., Ludwig B., Bornstein S.R. Viral infiltration of pancreatic islets in patients with COVID-19. *Nature Communications*. 2021. vol. 12. P. 3534-3546. DOI: 10.1038/s41467-021-23886-3.
5. Hoelzel W., Weykamp C., Jeppsson J.O., Miedema K, Barr J.R., Goodall I., Hoshino T., John W.J., Kobold U., Little R., Mosca A., Mauri P., Paroni R., Susanto F., Takei I., Thienpont L., Umemoto M., Wiedmeyer H.-M., IFCC Working Group on HbA1c Standardization. IFCC reference system for measurement of hemoglobin A1c in human blood and the national standardization schemes in the United States, Japan, and Sweden: a method-comparison study. *Clinical Chemistry*. 2004. vol. 50. P. 166–174. DOI: 10.1373/clinchem.2003.024802.
6. Шестакова М.В., Кононенко И.В., Калмыкова З.А., Железнякова А.В., Мокрышева Н.Г. Повышенный уровень гликированного гемоглобина (HbA<sub>1c</sub>) у больных с COVID-19 является маркером тяжести течения инфекции, но не индикатором предшествующего сахарного диабета // *Сахарный диабет*. 2020. Т. 23. № 6. С. 504-513. DOI: 10.14341/DM12702.
7. Weykamp C. HbA1c: A Review of Analytical and Clinical Aspects. *Annals of Laboratory Medicine*. 2013. vol. 33. no 6. P. 393-400. DOI: 10.3343/alm.2013.33.6.393.
8. Chen J., Diesburg-Stanwood A., Bodor G., Rasouli N. Led Asstray by Hemoglobin A1c: A case of Misdiagnosis of Diabetes by Falsely Elevated Hemoglobin A1c. *Journal of Investigative Medicine High*. 2016. P. 1-5. DOI: 10.1177/2324709616628549.
9. Gupta M., Thalquotra M., Rao P. P3 Fraction: Effect on HbA1c Values by HPLC. *Journal of Clinical and Diagnostic Research*. 2016. vol. 10 (9). BC12-BC14. DOI: 10.7860/JCDR/2016/21092.8451.
10. Antunes M.V., Wagner S.C., Camargo J.L., Linden R. Standardization of method for determining glycosylated hemoglobin (HbA1c) by cation exchange high performance liquid chromatography. *Brazilian Journal of Pharmaceutical Sciences*. 2009. vol. 45. no 4. DOI: 10.1590/S1984-82502009000400007.
11. Shestakova M., Kononenko I., Kalmykova Z., Zheleznyakova A., Mokrysheva N. 1002-P: HbA1c Level in Severe COVID-19 Patients Is Not Only a Marker of Glycated Status but Also of Acute Erythrocyte Damage. *Diabetes*. 2021. Supplement\_1. P. 1002. DOI: 10.2337/db21-1002P.
12. Липунова Е.А., Скорина М.Ю. Система красной крови. Сравнительная физиология. Белгород: БелГУ, 2004. 216 с.
13. Гольдберг Е.Д., Дыгай А.М., Зюзьков Г.Н. Механизмы регуляции системы крови при кислородной недостаточности и участие нейтральных стволовых клеток в адаптации к гипоксии // *Бюллетень сибирской медицины*. 2006. № 2. С. 43-51.

14. Shahbaz S., Xu L., Osman M., Sligl W., Shields J., Joyce M., Tyrrell L., Oyegbami O., Elahi S. Erythroid precursors and progenitors suppress adaptive immunity and get invaded by SARS-CoV-2. *Stem Cell Reports*. vol. 16. no 5. P. 1165–1181. DOI: 10.1016/j.stemcr.2021.04.001.
15. Панарина А.А., Пестрякова А.А., Садыхова А.В., Кленова Н.А., Лебедева Е.А. Состояние системы гемоглобина и активность ферментов эритроцитов человека в условиях гипергликемии *in vitro* // Вестник СамГУ. 2015. № 10 (132). С. 174-180.