



**«FARMATSEVTIKA SOHASINING BUGUNGI HOLATI:
MUAMMOLAR VA ISTIQBOLLAR»
XALQARO ILMIY-AMALIY ANJUMAN MATERIALLARI**

**МАТЕРИАЛЫ МЕЖДУНАРОДНОЙ
НАУЧНО-ПРАКТИЧЕСКОЙ КОНФЕРЕНЦИИ
«СОВРЕМЕННОЕ СОСТОЯНИЕ ФАРМАЦЕВТИЧЕСКОЙ
ОТРАСЛИ: ПРОБЛЕМЫ И ПЕРСПЕКТИВЫ»**

**ABSTRACTS BOOK OF INTERNATIONAL
SCIENTIFIC-PRACTICAL CONFERENCE ON THE THEME
"MODERN PHARMACEUTICS:
ACTUAL PROBLEMS AND PROSPECTS"**

TOSHKENT-2021

ИЗУЧЕНИЕ ПОЛИСАХАРИДНОГО СОСТАВА ЖИДКОГО ЭКСТРАКТА С ИММУНОМОДУЛИРУЮЩИМ ДЕЙСТВИЕМ <i>Исмоилова Г.М., Холматов С.А., Турсунов М.А.</i>	166
TOG'JAMBIL, ZARAFSHON TOG'JAMBIL – THYMUS ZERAVSCHANICUS KLOK, O'SIMGINI BIOLOGIK XUSUSIYATLARI <i>Jabborov A., Atamuratova N.T.</i>	167
ГАЗ СУЮҚЛИК ХРОМАТОГРАФИЯ УСУЛИДА МИРТАЗАПИН ДОРИ ВОСИТАСИНИ СИФАТИНИ НАЗОРАТ ҚИЛИШ <i>Жалилов Ф.С., Саидкаримова Ё.Т., Пулатова Л.Т.</i>	168
TIOSIN SUBSTANSIYASINING FIZIK-KIMYOVIY XOSSALARINI O'RGANISH <i>Jumabayev F.R., Xayrullayev D.X., Zokirova R.Yu., Sharipov A.T.</i>	170
THE COMPARATIVE CHARACTERISTIC OF MINERAL STRUCTURE OF THE LEAVES AND RECEPTACLE OF THE ARTICHOKE PRICKLY <i>Mirrahimova T.A., Akbarov A.T.</i>	170
ОПРЕДЕЛЕНИЕ СОДЕРЖАНИЯ ГЕРМАНИЯ В ЛЕКАРСТВЕННОМ РАСТИТЕЛЬНОМ СЫРЬЕ МЕТОДОМ КАПИЛЛЯРНОГО ЭЛЕКТРОФОРЕЗА <i>Никитина Т.Г., Никонов В.В., Генералова Ю.Э.</i>	172
ВИТАМИНЫ ПЛОДОВ ОВСА ПОСЕВНОГО (AVENA SATIVA L.), ЗАГОТОВЛЕННОГО В УЗБЕКИСТАНЕ <i>Нуруллаева Д.Х., Фарманова Н.Т., Юсуфжонов Д.О.</i>	173
3, 4, 5-ТРИМЕТОКСИБЕНЗОИЛ ХЛОРИД СИНТЕЗИ ВА УНИ ГЕТЕРОЦИКЛИК АМИН БИЛАН РЕАКЦИЯСИ <i>Олимова М.И., Элмуратов Б.Ж.</i>	175
CHEMICAL COMPOSITION OF THE FRUIT OF "MOMORDICA CHARANTIA L" GROWN IN THE CONDITIONS OF THE BUKHARA REGION <i>Samadov B.Sh., Jalilov F.S.</i>	176
OCCIMUM BASILICUM O'SIMLIGINI KONVEKTIV QURITISHNI TANLIL QILISH <i>Sultanova Sh.A., Safarov J.E., Asadova N.Y., Muxiddinov Q.A.</i>	177
РАЗРАБОТКА МЕТОДИКИ ВЭЖХ ДЛЯ КОНТРОЛЯ РОДСТВЕННЫХ ПРИМЕСЕЙ В НОВОЙ ФАРМАЦЕВТИЧЕСКОЙ СУБСТАНЦИИ <i>Труханова Ю.А., Алексеева Г.М.</i>	179
ИЗУЧЕНИЕ ХИМИЧЕСКОГО СОСТАВА ПОДЗЕМНОЙ ЧАСТИ РАСТЕНИЯ КУРКУМЫ ДЛИННОЙ (KURKUMA LONGA) МЕТОДАМ GC-МС. <i>Турсунова М.Р., Солиева А.Б., Жаббарова Д.П.</i>	181
OPTIMIZATION OF ULTRASONIC EXTRACTION OF ANTIOXIDANTS FROM MENTHA AQUATICA PLANT <i>Usenov A.B., Sultanova Sh.A., Safarov J.E., Asqarkhonov A.R.</i>	182
ОЦЕНКА СОДЕРЖАНИЯ КЛЕТЧАТКИ И АДСОРБЦИОННОЙ СПОСОБНОСТИ СЫРЬЯ ТРАВЫ И ЛИСТЬЕВ ЛЮБИСТОКА ЛЕКАРСТВЕННОГО (LEVISTICUM OFFICINALE KOCH.) <i>Ваулина К.И., Нестерова О.В.</i>	180
АМИНОКИСЛОТНЫЙ СОСТАВ БИОЛОГИЧЕСКИ АКТИВНОЙ ДОБАВКИ «AVENA-UZ» <i>Фарманова Н.Т., Хабибуллаева Ш.М., Ибрагимова Д.М.</i>	181
“ОРОКС” ДОРИ ВОСИТАСИ ТАХЛИЛИДА ЮҚОРИ САМАРАЛИ СУЮҚЛИК ХРОМАТОГРАФИЯ УСУЛИНИНГ ҚЎЛЛАНИЛИШИ <i>Холтуруева Г.М., Убайдуллаев К.А., Ганиева Х.Г.</i>	183
БИОФАРМАЦЕВТИЧЕСКОЕ ИССЛЕДОВАНИЕ ГРАНУЛ С ЗЕМЛЯНИКИ САДОВОЙ ЛИСТЬЕВ ЭКСТРАКТОМ СУХИМ <i>Яборова О.В., Замахеева Е.А., Смирнова М.М., Олешко О.А.</i>	185

Материалы и методы. Объектом исследования служили трава и листья Любистока лекарственного, заготовленные от культивируемых растений в Московской области. Исследуемые образцы высушивались методом теневой сушки и измельчались до размера частиц, проходящих сквозь сито с диаметром отверстий 2 мм. Сырье использовалось для получения сухого экстракта, а оставшийся шрот высушивался и использовался в испытаниях на содержание клетчатки по методу Гененнберга и Штомана в модификации Голуба. Точную навеску шрота заливали серной кислотой в концентрации 1, 25% и нагревали на электроплитке в течение получаса, поддерживая необходимый объем жидкости. После охлаждения осуществляли нейтрализацию серной кислоты раствором калия гидроксида, с последующим нагреванием. Нейтральное горячее извлечение, содержащее клетчатку фильтровали через предварительно взвешенный бумажный фильтр, последовательно промывая горячей водой, этанолом и эфиром до полной прозрачности фильтрата. Фильтр с осадком помещали во взвешенный стеклянный бюкс, после чего высушивали до постоянной массы в сушильном шкафу, соблюдая температурный режим 100-105 С. Адсорбционную способность шрота травы и листьев Любистока оценивали по методу, используемому при стандартизации средства «Полифепан». Точную навеску измельченного шрота помещали в раствор метиленового синего и перемешивали в течение часа на ротационной качалке, после чего фильтровали через стеклянный фильтр. Разведенные равные объемы фильтрата и исходного раствора метиленового синего использовались для измерения оптической плотности на спектрофотометре при длине волны 668 нм. Для сравнения в аналогичных условиях проводилось определение адсорбционной активности средства «Полифепан».

Результаты и обсуждение. В ходе проведенного исследования выявлено содержание клетчатки в шроте листьев Любистока 34, 8-41, 2%, в шроте травы - 61, 2-67, 4%. Анализ адсорбционной активности позволил определить данный показатель для шрота листьев Любистока как 0, 061- 0, 063 г на 1 г сорбента, для шрота травы - 0, 066-0, 069, для средства «Полифепан» - 0, 072. Таким образом, адсорбционная способность шрота листьев Любистока лишь на 13, 89%, а травы на 5, 56% ниже данного показателя для средства «Полифепан». Полученные результаты позволяют рассматривать шрот листьев и травы Любистока лекарственного в качестве перспективного источника получения эффективных растительных энтеросорбентов, что, в свою очередь, позволит реализовать принцип комплексной переработки сырья Любистока, используемого для производства сухого экстракта.

Вывод. В ходе исследования гравиметрическим методом было проведено изучение суммарного содержания клетчатки в шроте листьев и травы Любистока лекарственного, остающегося в ходе производства сухого экстракта. Было установлено, что содержание клетчатки в шроте листьев Любистока составляет 34, 8-41, 2%, в шроте травы - 61, 2-67, 4%. Анализ адсорбционной активности позволил оценить адсорбционную способность для шрота листьев Любистока как 0, 061- 0, 063 г на 1 г сорбента, для шрота травы - 0, 066-0, 069, для средства «Полифепан» - 0, 072. Таким образом, адсорбционная способность шрота листьев Любистока лишь на 13, 89%, а травы на 5, 56% ниже данного показателя для средства «Полифепан», что позволяет оценивать шрот листьев и травы Любистока как перспективное для получения растительных энтеросорбентов сырье.

АМИНОКИСЛОТНЫЙ СОСТАВ БИОЛОГИЧЕСКИ АКТИВНОЙ ДОБАВКИ «AVENA-UZ»

Фарманова Н.Т., Хабибуллаева Ш.М., Ибрагимова Д.М.

Ташкентский фармацевтический институт, г.Ташкент, Республика Узбекистан

Актуальность: до нашей эры в странах Востока образовались способы профилактики и терапии, основанные на применении продуктов из растительного, животного а также минерального сырья. Эти методы использовали Авиценна, Гиппократ, Гален и многие

**SECTION 4. QUALITY CONTROL, STANDARDIZATION AND
CERTIFICATION OF MEDICINES**

другие. Новейшие технологии позволили получить из природного сырья чистые вещества и их комплексы, что позволило добиться усиления их эффекта воздействия. Рассматривая пищу как источник пищевых веществ, нельзя не учитывать того важнейшего факта, что она в то же время является и источником веществ, оказывающих активное регулирующее влияние на функцию отдельных органов и систем. Значение растительных белков в пище человека невозможно переоценит поскольку именно белки растений содержат незаменимые аминокислоты. Биологически активные вещества в присутствии аминокислот обретают легко усваиваемую форму, одновременно усиливая фармакологический эффект.

Цель исследования: целью настоящего исследования явилось изучение качественного состава и количественного содержания свободных аминокислот биологически активной добавки «Avena_uz»

Материалы и методы: для анализа использовали БАД «Avena_uz» которая включает экстракты сухие плодов овса посевной и шиповника собачего. Аминокислотные состав изучаемого объекта проводили методом высокоэффективной жидкостной хроматографии (ВЭЖХ) на хроматографе

Условия Хроматографирования: хроматограф Agilent Technologies 1200 с DAD детектором, колонка 75x4, 6mm Discovery IIS C 18. Раствор А: 0.14 М CH₃COONa + 0.05% ТЭА (триэтаноламиновая соль) с рН 6.4; В: CH₃CN (ацетронил для ВЭЖХ). Скорость потока 1, 2 мл/мин детекция-269 нм.

Результаты: качественный анализ и количественный расчет концентрации исследуемых свободных аминокислот проводили сравнением времени удерживания и площадей пиков стандартных исследуемых ФТК-производных аминокислот, которые представлены на рис.1 и табл.1

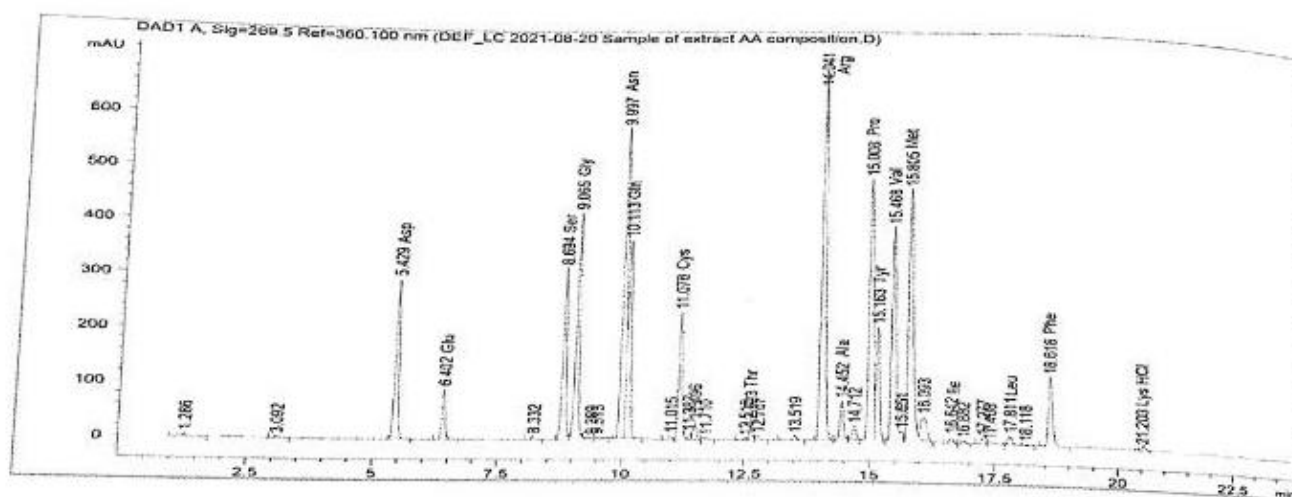


Рисунок 1. Хроматограмма аминокислот БАД «Avena_uz»

Таблица 1

Аминокислотный состав БАД «Avena-uz»

№	Аминокислота	Содержание, мг/г	% от общего количества
1	Аспарагиновая к-та	0,286112	9,99
2	Глутаминовая к-та	0,398552	13,92
3	Серин	0,060419	2,11
4	Глицин	0,252347	8,81
5	Аспарагин	0,107491	3,75
6	Глутамин	0,089129	3,11
7	Цистеин	0,195908	6,84

**SECTION 4. QUALITY CONTROL, STANDARDIZATION AND
CERTIFICATION OF MEDICINES**

8	Треонин*	0, 113171	
9	Аргенин	0, 115863	3, 95
10	Аланин	0, 211597	4, 05
11	Пролин	0, 139342	7, 39
12	Тирозин	0, 153684	4, 87
13	Валин*	0, 175167	5, 37
14	Метионин*	0, 222606	6, 12
15	Изолейцин*	0, 124526	7, 78
16	Лейцин*	0, 089454	4, 35
17	Фенилаланин*	0, 032771	3, 12
18	Лизин HCl*	0, 094573	1, 14
Содержание незаменимых Аминокислот			3, 30
*- незаменимые аминокислоты			29, 76

Как видно из таблицы, преобладающими в количественном отношении аминокислотами являются глутамин, глицин, аспарагин, метионин, содержание незаменимых аминокислот составляет 29, 76%. Необходимо отметить, что биологически активные вещества БАД «Avena-uz» в комплексе с аминокислотами, в частности аспарагиновой кислотой (деактивация аммиака, помогает печени выводить из организма остаточные элементы химикатов и лекарств, играет важнейшую роль в обмене веществ) и метионином (защищает печень от избытков жира) оказывают благоприятное воздействие при заболеваниях печени.

Заключение. В ходе исследования впервые в БАД «Avena_uz» было идентифицировано 18 аминокислот, 8 из которых являются незаменимыми. Содержание последних составило 29, 76%.

**“ОРОКС” ДОРИ ВОСИТАСИ ТАҲЛИЛИДА ЮҚОРИ САМАРАЛИ
СУЮҚЛИК ХРОМАТОГРАФИЯ УСУЛИНИНГ ҚЎЛЛАНИЛИШИ**

Холтураева Г.М., Убайдуллаев К.А., Ганиева Х.Г.
Тошкент фармацевтика институти, Тошкент ш., Ўзбекистон Республикаси

Долзарблиги: ҳозирги вақтда дори воситаларини сифатини назорат қилишда юқори самарали суюқлик хроматографияси (ЮССХ) усули кенг қўлланилмоқда. ЮССХ усули ва қайтарилувчанлиги билан ажралиб туради.

Юқоридагиларни инобатга олган ҳолда, регидратацион дори воситалари таркибидаги дори моддаларининг миқдорий таҳлил усулларини ишлаб чиқишда юқори самарали суюқлик хроматография усулини қўллаб олиб борилган изланишлар долзарблигини йўқотмаган.

Тадқиқотнинг мақсади: юқори самарали суюқлик хроматография (ЮССХ) усули ёрдамида “Орокс” дори воситаси таркибидаги натрий цитрат дигидрат миқдорини аниқлаш услубини ишлаб чиқиш.

Усул ва услублар: “Орокс” 250 мл ичиш учун регидратацион эритмаси таркибидаги натрий цитрат дигидрат миқдори ЮССХ усули ёрдамида аниқланди ва қуйидаги шароитда хроматография олиб борилди:

- колонка: ўлчами 300, 0 мм х 7, 7 см/8 мкм, “Хроматографик системанинг яроқлилигини текшириш” тести талабларини бажариш мақсадида кучли катион алмашилиш смоласи (водород шакли) ёки аналогик модда билан тўлдирилган;

- кўзгалувчан фаза: 0, 1% ортофосфат кислотасининг сувли эритмаси, қулай усул ёрдамида газсизлантирилган;

- кўзгалувчан фазанинг тезлиги - 0, 5 мл/дақ;

- колонка ҳарорати - 30°C;

- детекторлаш – тўлқин учунлиги 210 нм.