

Відповідність тем аспірантів Державної установи «Інститут харчової біотехнології та геноміки Національної академії наук України» науковій діяльності наукових керівників

№ з/п	ПБ аспіранта, роки навчання	Тема дисертаційного дослідження	Публікації НК
1	Созінова Оксана Ігорівна (2022-2026)	Молекулярна характеристика пуроіндолів та споріднених видів	<p><u>Д.б.н., проф., академік НАН України Блюм Ярослав Борисович</u></p> <p>Radchenko O.M., Sandetska N.V., Morgun B.V., Karellov A., Kozub N., Pirko Y.V., Blume Y.B. Screening of the bread wheat varieties for the leaf rust resistance gene <i>Lr34/Yr18/Sr57/Pm38/Bdv1</i>. The Open Agriculture Journal. 2022, Vol. 16. e187433152206271. DOI: 10.2174/18743315-v16-e2206272, https://openagriculturejournal.com/VOLUME/16/EPUB-ABSTRACT/EA-TOASJ-2021-HT13-3319-8/</p> <p>Pirko, Y.V., Karellov, A.V., Kozub, N.O., Ivashchuk B.V., Sozinov I.A., Topchii T.V., Morgun V.V. & Blume Ya.B. Identification of Genes for Resistance to Yellow Rust of Asian Origin in Winter Wheat Cultivars and Lines. Cytol. Genet. 55, 227–235 (2021). https://doi.org/10.3103/S0095452721030075</p> <p>Rabokon A., Demkovich A., Sozinov A., Kozub N., Sozinov I., Pirko Ya., Blume Ya. Intron length polymorphism of β-tubulin genes of <i>Aegilops biuncialis</i> Vis. Cell Biol Int. 2019 43(9):1031-1039. doi: 10.1002/cbin.10886.</p>
2	Блюм Ростислав Ярославович (2022-2026)	Вплив алоплоїдизації на дивергенцію генів тубуліну у Хрестоцвітих	<p><u>Д.б.н., с.н.с. Пірко Ярослав Васильович</u></p> <p>Lykholat Y.V., Rabokon A.M., Blume R.Ya., Khromykh N.O., Didur O.O., Sakharova V.H., Kabar A.M., Pirko Ya.V., Blume Ya.B. Characterization of β-tubulin genes in <i>Prunus persica</i> and <i>Prunus dulcis</i> for fingerprinting of their interspecific hybrids. Cytol. Genet., 2022, 56(6): (In Press)</p> <p>Blume R.Y., Rabokon A.N., Postovitova A.S., Demkovich A.Y., Pirko Y.V., Yemets A.I., Rakhmetov D.B., Blume Y.B. Evaluating diversity and breeding perspectives of Ukrainian spring camelina genotypes. Cytol. Genet., 2020, 54(5): 420-436. https://doi.org/10.3103/S0095452720050084</p> <p>Pydiura N., Pirko Ya., Galinousky D., Postovoitova A., Yemets A., Kilchevsky A., Blume Ya. Genome-wide identification, phylogenetic classification, and exon-intron structure characterisation of the tubulin and actin genes in flax (<i>Linum usitatissimum</i>). Cell Biol. Int., 2019, 43: 1010-1018. https://doi.org/10.1002/cbin.11001</p>

			Rabokon A.M., Pirko Y.V. , Demkovych A.Ye., Andreev I.O., Parnikoza I.Yu., Kozeretska I.A., Z. Yu, Kunakh V.A., Blume Y.B. Intron length polymorphism of β -tubulin genes in <i>Deschampsia antarctica</i> E. Desv. across the western coast of the Antarctic Peninsula. <i>Polar Sci.</i> , 2019, 19: 151-154. https://doi.org/10.1016/j.polar.2018.11.001
3	Стихиляс Марія Михайлівна (2022-2026)	Виявлення особливостей механізмів деацетилювання гістондацетилазою типу 6 під час білок-білкових взаємодій з різними субстратами	<u>Д.б.н., проф., академік НАН України Блюм Ярослав Борисович</u> Rayevsky A., Sharifi M., Samofalova D., Karpov P., Demchuk O., Blume Ya. In silico mechanistic model of microtubule assembly inhibition by selective chromone derivatives. <i>J. Mol. Structure</i> , 2021, 1241: 1, 130633 https://doi.org/10.1016/j.molstruc.2021.130633 Rayevsky A., Ozheredov D.S., Samofalova D., Ozheredov S.P., Karpov P.A., Blume Ya. The role of posttranslational acetylation in the association of autophagy protein ATG8 with microtubules in plant cells. <i>Cytol. Genetics</i> , 2021, 55(6): 510–518. DOI: 10.3103/S0095452721060128 Raevsky A.V., Sharifi M., Samofalova D., Karpov P., Blume Ya. Structural and functional features of lysine acetylation of plant and animal tubulins. <i>Cell Biol. Intl.</i> , 2019, 43: 1040-1048. DOI: 10.1002/cbin.10887
4	Соколова Наталія Олегівна (2022-2026)	Біодеградація забруднюючих речовин	<u>Д.б.н., проф., чл.-кор. НАН України Ємець Алла Іванівна</u> Blume R., Yemets A., Korkhovy V., Radchuk V., Rakhmetov D., Blume Ya. Genome-wide identification and analysis of cytokinin oxidase/dehydrogenase (ckx) gene family in finger millet (<i>Eleusine coracana</i>) <i>Frontiers in Genetics</i> , 2022, 13:963789, p.1-18. doi: 10.3389/fgene.2022.963789 (Q2, IF- 4.8) Pushkarova N., Yemets A. Biotechnological approach for improvement of Crambe species as a valuable oilseed plants for industrial purposes. <i>RSC Advances</i> , 2022, 12, p. 7168-7178 https://doi.org/10.1039/D2RA00422D (Q1, IF-4.0) Blyuss K., Fatehi F., Tsygankova V.A., Biliavska L., Iutynska G., Yemets A. , Blume Ya. RNAi-based biocontrol of wheat nematodes using natural poly-component biostimulants. <i>Frontiers in Plant Science</i> , 2019, V. 10: 483 https://doi.org/10.3389/fpls.2019.00483 (Q1, IF – 6.6) <u>Д.б.н., с.н.с. Дмитрук Костянтин Васильович</u> Kurylenko O, Ruchala J, Kruk B, Vasylyshyn R, Szczepaniak J, Dmytruk K , Sibirny A. The role of Mig1, Mig2, Tup1 and Hap4 transcription factors in regulation of xylose and glucose fermentation in the thermotolerant yeast <i>Ogataea</i>

			<p>polymorpha. FEMS Yeast Res. 2021; 18(4):foab029. DOI: https://doi.org/10.1093/femsyr/foab029 (IF 2.796) (Q1).</p> <p>Petrovska Y, Lyzak O, Ruchala J, Dmytruk K, Sibirny A. Co-Overexpression of RIB1 and RIB6 Increases Riboflavin Production in the Yeast Candida famata. Fermentation. 2022; 8(4):141. https://doi.org/10.3390/fermentation8040141 (IF 3.975) (Q1).</p> <p>Semkiv MV, Ruchala J, Tsaruk AY, Zazulya AZ, Vasylyshyn RV, Dmytruk OV, Zuo M, Kang Y, Dmytruk KV, Sibirny AA. The role of hexose transporter-like sensor hxs1 and transcription activator involved in carbohydrate sensing azf1 in xylose and glucose fermentation in the thermotolerant yeast Ogataea polymorpha. Microb Cell Fact. 2022; 21(1):162. https://doi.org/10.1186/s12934-022-01889-z (IF 5.143) (Q1).</p>
5	Шадріна Руслана Юріївна (2022-2026)	Дослідження процесів розвитку аутофагії як адаптивної відповіді рослин <i>Arabidopsis thaliana</i> на умови мікрогравітації	<p>Д.б.н., проф., чл.-кор. НАН України Ємець Алла Іванівна Шадріна Р.Ю., Горюнова І.І., Блюм Я.Б., Ємець А.І. Формування аутофагосом та транскрипційна активність генів atg8 у клітинах кореня арабідопсису при розвитку аутофагії за умов мікрогравітації. Допов. Нац. акад. наук Укр. 2020., 9,. 77—85. https://doi.org/10.15407/dopovidi2020.09.077</p> <p>Шадріна Р.Ю., Ємець А.І., Блюм Я.Б., Розвиток аутофагії, як адаптивної відповіді рослин <i>Arabidopsis thaliana</i> на умови мікрогравітації. Фактори експериментальної еволюції організмів. 2019. 25, 327 332. https://doi.org/10.7124/FEEO.v25.1186</p> <p>Olenieva, V., Lytvyn, D., Yemets, A., Bergounioux, C., & Blume, Y. Tubulin acetylation accompanies autophagy development induced by different abiotic stimuli in <i>Arabidopsis thaliana</i>. Cell Biology International, 2019. 43(9), 1056–1064. https://doi.org/10.1002/cbin.10843</p>
6	Ожередов Данило Сергійович (2022-2023)	Структурно-біологічний аналіз закономірності утворення комплексів FtsZ-білків з низькомолекулярними сполуками	Д.б.н., с.н.с. Карпов Павло Андрійович Rayevsky O., Samofalova D., Ishchenko L., Vygovska L., Mazur V., Labudzynskyi D.O., Borysov O., Spivak S., Ozheredov S., Bulgakov I., Stykhylias M., Blume Ya., Karpov P. Structure-based virtual screening and biological evaluation of novel inhibitors of Mycobacterium Z-ring formation. J. Cell. Biochem., 2022, 123(5):852-862. CORRIGENDUM J Cell Biochem. 2022;123(9):1525.

			<p>Karpov PA, Rayevsky AV, Sheremet YaA, Yemets AI, Blume YaB. Structural biology characteristic of CK1-like protein kinase isotypes associated with regulation of plant microtubules. <i>Cytol Genet.</i> 2020; 54 (4): 293-304. doi.: 10.3103/S0095452720040052</p> <p>Karpov PA, Yemets A, Blume Y. Calmodulin in Action: CaM Protein Kinases as Canonical Targets in Plant Cell. In book: Calmodulin: Structure, Mechanisms and Functions. Chapter: 1. 2019; Publisher: Nova Science Publishers, Inc., USA; Part of ISBN: 978-1-53614-948-7: 1-38.</p>
7	Булгаков Ілля Володимирович (2021-2025)	Біоінформатичний аналіз і моделювання комплексу білків, відповідальних за асоціацію фагосоми з мікротрубочками рослинної клітини	<p>Д.б.н., проф., академік НАН України Блюм Ярослав Борисович</p> <p>Rayevsky, D. S. Ozheredov, D. Samofalova, S. P. Ozheredov, P. A. Karpov, Ya. B. Blume, The Role of Posttranslational Acetylation in the Association of Autophagy Protein ATG8 with Microtubules in Plant Cells, <i>Cytology and Genetics</i>, 55, 6, (510-518), (2021). https://doi.org/10.3103/S0095452721060128</p> <p>Olenieva, Vira & Lytvyn, Dmytro & Yemets, Alla & Bergounioux, Catherine & Blume, Yaroslav. (2017). Tubulin acetylation accompanies autophagy development induced by different abiotic stimuli in <i>Arabidopsis thaliana</i>. <i>Cell Biology International</i>. https://doi.org/10.1002/cbin.10843</p> <p>Demchuk, Oleh & Karpov, Pavel & Blume, Yaroslav. (2017). 3D-modeling of carboxyl-terminal phosphorylation of plant $\alpha\beta$-tubulin and its role in kinesin-8/microtubule interaction: Kinesin-8/microtubule interaction. <i>Cell Biology International</i>. https://doi.org/10.1002/cbin.10818</p> <p>Blume Y, Yemets A, Sulimenko V, Sulimenko T, Chan J, Lloyd C, Dráber P. Tyrosine phosphorylation of plant tubulin. <i>Planta</i>. 2008 Dec;229(1):143-50. https://doi.org/doi: 10.1007/s00425-008-0816-z.</p>
8	Гоцуляк Віталій Ярославович (2021-2025)	Порівняльний аналіз застосування ліпаз для отримання біодизелю з рижію та абіссинської гірчиці	<p>Д.б.н., проф., академік НАН України Блюм Ярослав Борисович</p> <p>Kozub NO, Sozinov IO, Chaika VM, Sozina OI, Janse LA, Blume YaB (2020) Changes in allele frequencies at storage protein loci of winter common wheat under climate change. <i>Cytol. Genet.</i>, 54(4): 305–317. https://doi.org/10.3103/S0095452720040076(2020).</p> <p>Kvasko AY, Isayenkov SV, Dmytruk KV, Sibirny AA, Blume YaB, Yemets AI (2020) Obtaining wheat (<i>Triticum aestivum L.</i>) lines with yeast genes for trehalose biosynthesis. <i>Cytol. Genet.</i>, 54(4): 283–292. https://doi.org/10.3103/S0095452720040088</p>

			<p>Melnichuk OV, Ozheredov SP, Rakhmetov DB, Shysha OO, Rakhmetova SO, Yemets AI, Blume YaB (2020) Induction of polyploidy in giant miscanthus (<i>Miscanthus</i>× <i>giganteus</i> Greef et Deu.). Proc. Latvian Acad. Sci. Section B, Vol. 74, No. 3 (726): 20–30. DOI: 10.2478/prolas-2020-0032</p> <p>ДБ Рахметов, СО Рахметова, ЮМ Бойчук, ЯБ Блюм, АІ Ємець (2014) Фізіологічні та морфометричні характеристики нових форм та сортів ярого рижку (<i>Camelina sativa</i>), Visnik ukrains' kogo tovaristva genetikiv i selekcioneriv 12 (1), 65-77</p> <p>ПМ Царенко, ОВ Борисова, ЯБ Блюм (2012) Мікроводорості колекції IBASU-A—ресурс біомаси для отримання біодизелю. Доповіді НАН України, 11, 172-178</p>
9	Кізіцька Тетяна Олександрівна (2021-2025)	Біологічні особливості росту та біосинтетичної активності штамів <i>Fomitopsis betulina</i> (Bull.) B.K. Cui, M.L. Han & Y.C. Dai в культурі	<p>К.б.н., с.н.с. Круподьорова Тетяна Анатоліївна</p> <p>Krupodorova T.A., Barshteyn V.Yu., Zabeyda E.F. Pokas E.V. Antibacterial activity of macromycetes mycelia and culture liquid. Microbiol. Biotechnol. Lett., V. 44(3), p. 246-253. DOI: 10.4014/mbl.1603.0300.</p> <p>Krupodorova T., Barshteyn V., Kizitska T., Kvasko H., Andriiash H., Tigunova O. Effect of ultraviolet C irradiation on growth and antibacterial activity of <i>Fomitopsis betulina</i> (Bull.) B.K. Cui, M.L. Han and Y.C. Dai. GSC Biological and Pharmaceutical Sciences, V. 4(3), p. 01-06. DOI: 10.30574/gscbps.2018.4.3.0073.</p> <p>Krupodorova T.A., Barshteyn V.Yu., Kizitska T.O., Pokas E.V. Effect of cultivation conditions on mycelial growth and antibacterial activity of <i>Lentinula edodes</i> and <i>Fomitopsis betulina</i>. Czech Mycol., V. 71(2), p. 167–186. DOI: 10.33585/cmy.71204.</p> <p>Krupodorova T.A., Barshteyn V.Yu., Pokas O.V. Antagonistic effectiveness of Macromycetes against <i>Candida albicans</i> strains and <i>Issatchenka orientalis</i>. Nova Biotechnol. Chim., V. 20(1), e760. DOI: 10.36547/nbc.760.</p>
10	Разживкіна Олександра Григорівна (2021-2025)	Особливості механізмів утворення трансляційного білка легемоглобіну в дріжджах	<p>Д.б.н., с.н.с. Шульга Сергій Михайлович</p> <p>Дроздов ОЛ, Свіргун ІС, Сілкіна ЮВ, Шульга СМ. Нейротропний ефект лецитину. Дніпро: ЧМП «Економіка»; 2019. 172 с.</p> <p>Fujimori M, Sogawa H, Ota S, Karpov P, Shulga S, Blume Y, et. al. Specific interactions between mycobacterial FtsZ protein and curcumin derivatives: Molecular docking and ab initiomolecular simulations. Chem. Phys. Lett. 2018; 692: 166-173 https://doi.org/10.1016/j.cplett.2017.12. Q2</p>

			<p>Sokolik VV, Karpov PA, Samofalova DA, Shulga SM. Anti-cytokine activity of curcumin and its binding to a fragment of AβPP. Adv. Biochem. 2016; 4(4): 34-46. doi: 10.11648/j.ab.20160404.11.</p> <p>Sokolik VV, Shulga SM. Effect of curcumin liposomal form on angiotensin converting activity, cytokines and cognitive characteristics of the rats with alzheimer's disease model. Biotechnol. Acta. 2015; 8(6): 48-55. https://doi.org/10.15407/biotech8.06.048</p>
110	Гординський Сергій Олегович (2020-2024)	Розроблення та впровадження ILP-маркерів для молекулярно-генетичних досліджень роду <i>Aegilops L.</i>	<u>Д.б.н., с.н.с. Пірко Ярослав Васильович</u> Rabokon, A., Demkovych, A., Sozinov, A., Kozub, N., Sozinov, I., Pirko, Y. , & Blume, Y. (2019). Intron length polymorphism of β -tubulin genes of <i>Aegilops biuncialis</i> Vis. Cell biology international, 43(9), 1031-1039. Pydiura, N., Pirko, Y. , Galinousky, D., Postovoitova, A., Yemets, A., Kilchevsky, A., & Blume, Y. (2019). Genome-wide identification, phylogenetic classification, and exon-intron structure characterization of the tubulin and actin genes in flax (<i>Linum usitatissimum</i>). Cell biology international, 43(9), 1010-1019. Ivaschuk, B. V., Pirko, Y. V. , Galkin, A. P., & Blume, Y. B. (2016). Sr33 and Sr35 gene homolog identification in genomes of cereals related to <i>Aegilops tauschii</i> and <i>Triticum monococcum</i> . Cytology and Genetics, 50(4), 221-230.
12	Сахарова Владислава Геннадіївна (2020-2024)	Генетична різноманітність та популяційна структура <i>Camelina microcarpa</i> в Україні	<u>Д.б.н., проф., академік НАН України Блюм Ярослав Борисович</u> Козуб, Н. О., Созінов, О. І., Чайка, В.М., Бідник, Г. Я., Дем'янова, Н. О., Созінова, О. І., Янсе, Л.Я., Карелов А.В., Блюм, Я. Б. (2020). Популяційна структура <i>Triticum aestivum L.</i> Степу України за локусами запасних білків у різні періоди селекції. Фактори експериментальної еволюції організмів, 27, 239-244. Blume, R. Y., Rabokon, A. M., Postovoitova, A. S., Demkovich, A. Y., Pirko, Y. V., Yemets, A. I., Rakhmetov, D. B., Blume, Y. B. (2020). Evaluating the Diversity and Breeding Prospects of Ukrainian Spring Camelina Genotypes. Cytology and Genetics, 54(5), 420-436. Blume, R. Y., Lantukh, G. V., Levchuk, I. V., Lukashevych, K. M., Rakhmetov, D. B., Blume, Y. B. (2020). Evaluation of potential biodiesel feedstocks: camelina, turnip rape, oil radish and tyfon. The Open Agriculture Journal, 14(1). Білоножко, Ю. О., Рабоконь, А. М., Постовоїтова, А. С., Калафат, Л. О., Приваліхін, С. М., Пірко, Н. М., Демкович, А. Є., Блюм, Я. Б. , Пірко, Я. В.

			(2020). Генетичне профілювання омели білої (<i>Viscum album L.</i>) з використанням RAPD-аналізу. Фактори експериментальної еволюції організмів, 26, 82-86.
13	Радченко Марина Михайлівна (2018-2022)	Отримання штаму продуцента <i>Bacillus subtilis</i> з підвищеним накопиченням рибофлавіну	<p>Sogawa H., Sato R., Suzuki K., Tomioka S., Shinzato T., Pavel Karpov, Shulga S., Blume Y., Kurita N. Binding sites of Zantrin inhibitors to the bacterial cell division protein FtsZ: Molecular docking and ab initio molecular orbital calculations. <i>Chem. Physics Lett.</i>, V. 530, p. 1-10. DOI: 10.1016/j.chemphys.2019.110603.</p> <p>R. Sato, S. Vohra, S. Yamamoto, K. Suzuki, Karpov P., Y. Blume, S. Shulga, N. Kurita. Specific interactions between tau protein and curcumin derivatives: Molecular docking and ab initio molecular orbital simulations. <i>Journal of Molecular Graphics and Modelling</i>, 2020, 98, 107611. https://doi.org/10.1016/j.jmgm. Q2</p> <p>S. Tomioka, H. Sogawa, T. Shinzato, H. Ishimura, A. Okamoto, Y. Blume, S. Shulga; N. Kurita. Effect of Zn ion on the structure and electronic states of Aβ nonamer: molecular dynamics and ab initio molecular orbital calculations. <i>Molecular Simulation</i>, 2019, 45, 9, pp. 706-715, doi: 10.1080/08927022.2019.1579328 .</p> <p>T. Shinzato, R. Sato, K. Suzuki, S. Tomioka, H. Sogawa, S. Shulga, Y. Blume, N. Kurita . Proposal of therapeutic curcumin derivatives for Alzheimer's disease based on ab initio molecular simulations. <i>Chemical Physics Letters</i> , 2019, pp. 1-7, https://doi.org/10.1016/j.cplett.2019.136883. Q2</p>
14	Кулічкова Ганна Іванівна (2018-2022)	Розроблення технологій отримання біогазу та органічних добрив із відходів виробництва біоетанолу	<p><u>Д.т.н., с.н.с. Циганков Сергій Петрович</u></p> <p>Grek O., Tymchuk A., Tsygankov S., Savchenko O., Ovsiienko K., Ochkolyas O. Study of dietary fiber properties in dairy mixes containing modified fat compositions. <i>East.-Eur. J. Enterprise Technol.</i>, 2019, Vol. 4/11, N. 100, P. 6-13. DOI: 10.15587/1729-4061.2019.174302</p> <p>Іванова Т.С., Тітова Л.О., Бісько Н.А., Клечак І.Р., Новак А.Г., Циганков С.П. Патент України на винахід № 118997. Поживне середовище для культивування лікарських грибів, яке містить барду мелясну. МПК A01G 18/20 (2018.01). Бюл. № 7 від 10.04.2019.</p> <p>Володько О.І., Лантух Г.В., Лукашевич К.М., Новак А.Г., Циганков С.П. Ферментування соргоцукрового соку <i>Saccharomyces cerevisiae</i> для отримання та аналізування летких біопаливних компонентів. Науковий вісник Нац. Ун-ту біоресурсів і природокористування України. Серія: Техніка та енергетика АПК, 2016, Вип. 251, С. 360-375.</p>

			<p>Volodko O., Tsygankov S. The main different between biotechnologies of fuel alcohol obtaining from sweet sorghum and molasses // Abstract of the International conference of young scientists "Actual Problems of Microbiology and Biotechnology". – Odesa I.I. Mechnikov National University – June 1st – 4th, 2015. – P. 34 (p. 80).</p>
15	Ніщенко Лариса Вікторівна (2017-2021)	Підвищення стійкості до посухи рослин рижію (<i>Camelina sativa</i>) за рахунок надекспресії генів біосинтезу трегалози	<p>Д.б.н., с.н.с. Сахно Людмила Олександрівна</p> <p>Sakhno L.O., Yemets A.I., Blume Y.B. (2019) The Role of Ascorbate-Glutathione Pathway in Reactive Oxygen Species Balance Under Abiotic Stresses. In: Reactive Oxygen, Nitrogen and Sulfur Species in Plants: Production, Metabolism, Signaling and Defense Mechanisms(Eds. M. Hasanuzzaman, V. Fotopoulos, K. Nahar, M. Fujita), Wiley-Blackwell, 2019, V.1, Chapter 4, p. 89-111. DOI: 10.1002/9781119468677.ch4</p> <p>IM Gerasymenko, VV Kleschevnikov, VR Kedlian, LO Sakhno, IA Arbuzova, YV Sheludko, VE Dosenko, NV Kuchuk Establishment of transgenic lettuce plants producing potentially antihypertensive ShRNA Cytology and Genetics, 2017 51 (1), 1-7</p> <p>Л Сахно. Активність супероксиддисмутази в онтогенезі рослин в нормі і за дії абіотичних стресів Вісн. Харк. нац. аграр. ун-ту. 2017. 40 (1), 21-34</p> <p>L.O.Sakhno, K.V.Lystvan, V.B.Belokurova, M.V. Kuchuk. Antioxidant activity in transgenic canola (<i>Brassica napus L.</i>) plants grown <i>in vitro</i>. In: Rapeseed: Chemical Composition, Production and Health Benefit (Monica White (editor)): Nova Science Publishers, Inc., 2016. – P.133-152.</p>
16	Лосєва Дарія Володимирівна (2016 -2020)	Отримання трансгенних ліній каштану (<i>Aesculus hippocastanum</i>), стійких до комах-шкідників	<p>Д.б.н., проф., академік НАН України Блюм Ярослав Борисович</p> <p>Buy D.D., Demkovich A.E., Pirko Ya. V., Blume Ya.B. Expression analysis of α-tubulin genes during cold acclimation in winter and spring soft wheat. Cytol. Genet., 2019, V. 53, N 1, P. 23-33. DOI:10.3103/S0095452719010067</p> <p>Karelov A.V., Pylypenko L.A., Kozub N.A., Sozinov I.A., Blume Ya.B. Genetic background of the resistance against parasitic nematodes in wheat. Cytol. Genet., 2019. V. 53, N4, P. 315–320. DOI: 10.3103/S0095452719040066</p> <p>Kolomiiets Y., Grygoryuk I., Likhanov A., Butsenko L., Blume Y. Induction of resistance in tomato plants against the bacterial canker disease with plant growth promoting Rhizobacteria. The Open Agr. J., 2019, 13: accepted. DOI: 10.2174/1874331501913010215</p>

			Tsygankova V.A., Andrusevich Ya.V., Shysha E.N., Biliavska L.O., Galagan T.O., Galkin A.P., Yemets A.I., Iutynska G.A., Blume Ya.B. RNAi-mediated resistance against plant parasitic nematodes of wheat plants obtained <i>in vitro</i> using bioregulators of microbiological origin. Curr. Chem. Biol., 2019, V. 13, N 1, P. 73-89. DOI: 10.2174/2212796812666180507130017.
17	Шадріна Руслана Юріївна (2016-2020)	Дослідження процесів розвитку аутофагії як адаптивної відповіді рослин <i>Arabidopsis thaliana</i> на умови мікрогравітації	<p>Д.б.н., проф., чл.-кор. НАН України Ємець Алла Іванівна</p> <p>Olenieva, V., Lytvyn, D., Yemets, A., Bergounioux, C., & Blume, Y. Tubulin acetylation accompanies autophagy development induced by different abiotic stimuli in <i>Arabidopsis thaliana</i>. <i>Cell Biology International</i>, 2019. 43(9), 1056–1064. https://doi.org/10.1002/cbin.10843</p> <p>Оленєва В.Д., Литвин Д.І., Ємець А.І., Блюм Я.Б. Вплив УФ-В на транскрипційні профілі генів основних білків, залучених до розвитку аутофагії за участю мікротрубочок. Доп. НАН України, 2018, №1, С. 100-109.</p> <p>Оленєва В.Д., Литвин Д.І., Ємець А.І., Блюм Я.Б. Вплив голодування, осмотичного та сольового стресів на транскрипційні профілі генів основних білків, залучених до розвитку аутофагії за участю мікротрубочок . Вісник укр. генетиків та селекціонерів, 2018, Том 15, № 2, С.174–80.</p> <p>Литвин Д.І., Оленєва В.Д., Емец А.И., Блюм Я.Б. Гистохимический анализ тканеспецифического ацетилирования α-тубулина как ответной реакции на индукцию аутофагии у <i>Arabidopsis thaliana</i> различными стрессовыми факторами. Cytol. Genetics, 2018, vol. 52, №4, P. 245-252.</p>