УДК: 577.212.3

Ортиков Эльер Абдумажитович, аспирант, Алиева Кумуш Баходир кизи, младший научный сотрудник, Худайбердиева Сабина Алишер кизи, младший научный сотрудник, Асатуллаев Тимур Нусратуллаевич, младший научный сотрудник, Курбаналиева Мамура Баходир кизи, младший научный сотрудник, младший научный сотрудник, младший научный сотрудник, младший научный сотрудник, младший феруза Усмановна, кандидат биологических наук,

старший научный сотрудник

Институт ботаники Академии наук Республики Узбекистан

Ortikov Elyor Abdumajidovich,

PhD student,

Alieva Kumush Bahodir kizi,

junior scientific fellow,

Khudayberdieva Sabina Alisher kizi,

junior scientific fellow,

Asatulloev Timur Nusratulloevich,

junior scientific fellow,

Kurbanalieva Mamura Bahodir kizi,

junior scientific fellow,

Mustafina Feruza Usmanovna,

candidate of Biological Sciences,

senior fellow,

Institute of Botany of the Academy of Sciences of Uzbekistan

ПОЛИМОРФИЗМ УЧАСТКОВ ДНК ХЛОРОПЛАСТОВ НЕКОТОРЫХ ВИДОВ ПОДРОДА SCORPIRIS SPACH (IRIDACEAE JUSS.)

Аннотация. Информация о результатах исследований полиморфных участков хлоропластного генома 4х эндемичных видов подрода *Scorpiris*, а именно *Juno austrotschatkalica* Tojibaev, F. Karim, et Turgunov, *Juno pseudocapnoides* Rukšāns, *Juno victoris* (F.O. Khass., Khuzhan. and Rakhimova) M.B. Crespo, Mart.-Azorín and Mavrodiev и *Iris hippolyti* (Vved.) Катеlin, представлены в данной статье. Исследования были направлены на выявление наиболее вариабельных участков для использования при дизайне праймеров.

Ключевые слова: полиморфизм, хлоропластный геном, Scorpiris.

SCORPIRIS SPACH (IRIDACEAE JUSS.) ТУКУМ АЛДЫНДАГЫ АЙРЫМ ТҮРЛӨРҮНДӨГҮ ХЛОРОПЛАСТТАРДЫН ДНК БӨЛҮКТӨРҮНҮН ПОЛИМОРФИЗМИ

Аннотация. *Scorpiris* түркүмүнүн хлоропласт геномунун 4 эндемикалык түрүнүн полиморфтук аймактарын изилдөөнүн натыйжалары жөнүндө маалымат, атап айтканда

Juno austrotschatkalica Tojibaev, F. Karim, et Turgunov, Juno pseudocapnoides Rukšāns, Juno victoris (F.O. Khass., Khuzhan. and Rakhimova) M.B. Crespo, Mart.-Azorín and Mavrodiev и Iris hippolyti (Vved.) Катеlin ушул макалада берилген. Изилдөө праймердин дизайнында колдонуу үчүн эң өзгөрүлмө аймактарды аныктоого багытталган.

Негизги сөздөр: полиморфизм, хлоропласттык геном, *Scorpiris*.

POLYMORPHISM OF CHLOROPLAST DNA REGIONS OF SOME SPECIES FROM SCORPIRIS SPACH SUBGENERA (IRIDACEAE JUSS.)

Abstract. The information about the research results of the polymorphic regions of chloroplast genomes of 4 endemic species from *Scorpiris* subgenera, namely *Juno austrotschatkalica* Tojibaev, F. Karim, et Turgunov, *Juno pseudocapnoides* Rukšāns, *Juno victoris* (F.O. Khass., Khuzhan. and Rakhimova) M.B. Crespo, Mart.-Azorín and Mavrodiev and *Iris hippolyti* (Vved.) Kamelin, is presented in this article. The research aimed to detect the most variable regions to use for specific primer design.

Key words: polymorphizm, plastome, Scorpiris.

Iridaceae Juss является одной из самых больших семейств в порядке Asparagales Link., включающей около 1800 видов, объединенных в 60 родов. Семейство подчетыре подсемейства: разделяется на Isophysidoideae Takhtajan ex Thorne and Reveal., Nivenioideae Goldblatt, Iridoideae Eaton и Ixioideae [1]. Iridoideae включает четыре большие трибы: распространенные в Старом Свете виды трибы Irideae; произрастающие в большинстве своем в Новом Свете виды трибы Sisyrinchieae; и две трибы, включающие в себя виды, произрастающие только в Новом Свете: Tigridieae и Trimezieae [1, 2, 3, 4].

Род *Iris* L. является одним из наиболее распространенных в Северном полушарии, включающем около 250–300 видов [5, 6]. Современные филогенетические исследования доказали, что род *Iris* s.l. является одним из наиболее сложных: некоторые авторы предложили выделить данный род в качестве отдельной трибы [7], другие авторы считают необходимым выделить несколько подродов внутри рода [8, 9].

Согласно классификации Mathew (1989), род Iris подразделяется на шесть подродов и двенадцать секций: *Hermodactyloides* Spach., Iris, *Limniris* (Tausch) Spach, *Nepalensis* (Dykes) G.H.M.Lawr., *Scorpiris* Spach

и Xiphium (Mill.) Spach, из которых подрод Nepalensis и подрод Xiphium являются монофилетичными, а подрод Limniris полифилетичным. Подрод Scorpiris и подрод Iris определяются монофилетичными, если I. falcifolia исключается из подрода Iris и перемещается в подрод Scorpiris [7, 8].

Род *Iris* не является монофилетичным [8, 11, 12, 13, 14], однако, если роды луковичных видов Iridodictyum s.str., Juno и Xiphion, а также роды Chamaeiris Medik. и Junopsis Schulze, включающие виды, имеющими корневища и корни, а также монотипные роды Belamcanda (I. domestica), Hermodactylus (I. tuberosa) и Pardanthopsis (I. dichotoma) будут включены в *Iris* s.l., в этом случае род *Iris* становится монофилетичным, но весьма гетерогенным [7, 8]. Центральная Азия по праву является одним из центров разнообразия рода Iris L., где произрастает 54 вида [15], 36 из которых являются эндемиками для данной территории. Один из наиболее больших подродов Scorpiris включает секцию Juno (Tratt.) Benth. ex Benth. et Hook c 26 видами и секцию Physocaulon (Rodion.) Mathew et Wendelbo, ex Wendelbo с 6 видами.

Большинство авторов в филогенетических исследованиях семейства Iridaceae используют различные участки хлоропластного генома: ген *rps*4 [16], интроны *rps*4 и

trnL, спейсерного участки trnL/trnF и ген rbcL [4], ген rps4 и спейсерный участок trnL/trnF [11], ген matK, интрон trnK и спейсерный участок trnL/trnF [8, 12, 13], ген matK, спейсерные участки rpl14-rps8, infA-rpl36, trnE/trnT, интрон trnL и спейсерный участок trnL/trnF [17] и т.д. Однако даже эти участки часто не достаточно вариабельны для получения хороших результатов при реконструкции филогенеза.

Важно отметить, что применение наиболее часто используемых участков хлоропластного ДНК не всегда дает хорошую резолюцию при реконструкции филогенетических взаимосвязей внутри семейства Iridaceae.

В данной статье описываются хлоропластные геномы четырех видов подрода Scorpiris: Juno austrotschatkalica Tojibaev, F. Karim, et Turgunov, J. pseudocapnoides Rukšāns, J. victoris (F.O. Khass., Khuzhan. and Rakhimova) M.B. Crespo, Mart.-Azorín and Mavrodiev и Iris hippolyti (Vved.) Kamelin с целью выявления наиболее подходящих участков – кандидатов для разработки специфичных праймеров.

Материал и методы: гербарный материал четырех видов ириса, J. austrotschatkalica, J. pseudocapnoides, J. victoris и I. hippolyti собран в ходе экспедиционных обследований в период 2020–2021 гг. и передан в гербарный фонд TASH. Свежесобранные ли-

стья без признаков инфецирования высушивались с использованием индикаторного селикогеля. Выделение ДНК осуществлялось с использованием 2% СТАБ, секвенирование материала производилось на Illumina HiSeq 4000. Аннотация генома проводилась с использованием Geneious v.10.0.2 [18]. С целью исследования вариабельных участков, хлоропластные геномы, а также отдельные участки генома, выравнивались с использованием Mauve v. 2.3.1 [19]. Статистические данные по содержанию нуклеотидов, частоты использования кодонов получены с использованием программ MEGA6 v. 6.06 [20], показатели нуклеотидного разнообразия определялись с использованием DnaSP v. 5.10.01 [21]. Анализ повторяющихся последовательностей проводился с использованием програм Tandem Repeats Finder v. 4.07b [22] и REPuter [23]. Повторяющиеся нуклеотидные последовательности длиной ≥ 30 bp были использованы для дальнейшего анализа. Вторичная структура анализировалась с использованием программы MFOLD [24].

Результаты. Хлоропластные геномы *J. austrotschatkalica, J. pseudocapnoides, J. victoris, и І. hippolyti* имеют типичное строение, характерное для покрытосеменных растений, включая структурную организацию, набор генов и последовательность их расположения (табл. 1, 2).

Таблица 1

Сравнение основных структурных особенностей пластомов Juno austrotschatkalica, Juno
pseudocapnoides, Juno victoris u Iris hippolyti

Свойства	J. austrotschat-	J. pseud-	J. victoris	I. hippolyti		
	kalica	ocapnoides				
Длина хлоропластного генома (bp)	150,887	151,393	151,143	151,171		
Длина инвертированных повторов (IR) (bp)	25,455	25,463	25,455	25,463		
Длина LSC (bp)	81,732	82,228	81,929	81,938		
Длина SSC (bp)	18,245	18,239	18,304	18,307		
Число кодирующих участков	133	133	133	133		
Число генов	113	113	113	113		
Число белок кодирующих генов	79	79	79	79		
Число генов, дуплированных в инвертированных повторах IR	20	20	20	20		
Число открытых рамок считывания	4	4	4	4		
Число псевдогенов	1 (<i>ycf1</i>)					
Число генов tRNA	30	30	30	30		
Число генов rRNA	4	4	4	4		
Число генов с интронами	20	20	20	20		

102 Известия НАН КР, 2022, № 7

В сравнительном аспекте были исследованы 83 белок кодирующих участков, 113 спейсеров и 18 интронов хлоропластных геномов видов J. austrotschatkalica, J. pseudocapnoides, J. victoris и I. hippolyti, принадлежащих роду Iris. В результате сравнительного анализа определены 14 участков

генома с высоким значением нуклеотидной вариабельности и диверентности длин нуклеотидных последовательностей (рис. 1, 2): rps16/trnQ, atpF/atpH, rps3/rpl22, trnK / rps16, rps15/ycf1, petA/psbJ, /psbA, trnG/trnfM, trnR/atpA, atpA/atpF, rps8/rpl14, trnL/trnF, trnG/trnR и psaA/ycf3.

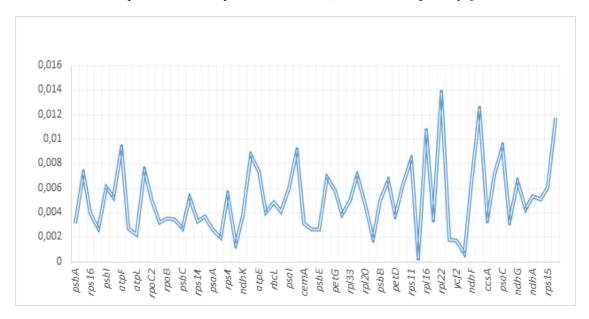


Рисунок 1. Полиморфизм белок кодирующих генов пластомов Juno austrotschatkalica, Juno pseudocapnoides, Juno victoris и Iris hippolyti. Гены с длиной <200 п.о. и показателем нуклеотидного разнообразия <0,02 не отражены на графике

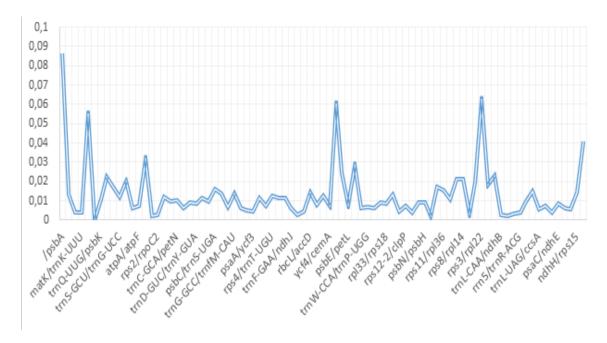


Рисунок 2. Полиморфизм спейсерных участков пластомов Juno austrotschatkalica, Juno pseudocapnoides, Juno victoris и Iris hippolyti. Гены с длиной <200 п.о. и показателем нуклеотидного разнообразия <0,02 не отражены на графике

Таблица 2 Список генов, идентифицированных в пластомах Juno austrotschatkalica, Juno pseudocapnoides, Juno victoris u Iris hippolyti

Группа генов	Название генов	Количество		
Рибосомальные РНК	rrn4.5 (x2), rrn5 (x2), rrn16 (x2), rrn23 (x2)	4		
Транспортные РНК	trnA-UGC(x2) ^a , trnC-GCA, trnD-GUC, trnE-	30		
	UUC, trnF-GAA, trnfM-CAU, trnG-UCCa, trnG-			
	GCC, trnH-GUG(x2), trnI-CAU (x2), trnI-GAU			
	(x2) ^a , trnK-UUU ^a , trnL-CAA (x2), trnL-UAA ^a ,			
	trnL-UAG, trnM-CAU, trnN-GUU (x2), trnP-			
	UGG, trnQ-UUG, trnR-ACG (x2), trnR-UCU,			
	trnS-GCU, trnS-GGA, trnS-UGA, trnT-GGU,			
	trnT-UGU, trnV-GAC(x2), trnV-UAC ^a , trnW-			
	CCA, trnY-GUA			
Белоккодирующие гены				
Фотосинтез				
Фотосистема I	psaA, psaB, psaC, psaI, psaJ, ycf3 ^b	5		
Фотосистема II	psbA, psbB, psbC, psbD, psbE, psbF, psbH, psbI,	15		
	psbJ, psbK, psbL, psbM, psbN, psbT, psbZ			
Комплекс цитохром b/f	petA, petB ^a , petD ^a , petG, petL, petN	6		
NADH-дегидрогеназа	ndhA ^a , ndhB(x2) ^a , ndhC, ndhD, ndhE, ndhF,	11		
	ndhG, ndhH, ndhI, ndhJ, ndhK			
АТР синтаза	atpA, atpB, atpE, atpF ^a , atpH, atpI	6		
Большая субъединица Rubisco	rbcL	1		
АТР-зависимые протеазы	clpP ^b	1		
Белки мембран	cemA	1		
Рибосомальные белки		9		
Большие субединицы	rpl2 (x2, part) ^a , rpl14, rpl16 ^a , rpl20, rpl22, rpl23 (x2), rpl32, rpl33, rpl36			
Малые субединицы	rps2, rps3, rps4, rps7 (x2), rps8, rps11, rps12 ^a	12		
-	(x2), rps14, rps15, rps16 ^a , rps18, rps19			
Транскрипция/трансляция				
DNA-зависимые RNA полимеразы	rpoA, rpoB, rpoC1 ^a , rpoC2	4		
Друие белки	accD, ccsA, infA, matK	4		
Гипотетические белки и открытые	ycf1 (x2, part), ycf2 (x2), ycf4	3/4		
рамки чтения				
Общее количество уникальных генов		113		

Скрининг этих участков указал на наличие вторичных структурных образований («шпилек») (табл. 3), большинство из которых формировалось с участием палиндромных или прямых тандемных повторов. Часто, вторичные структуры приводят к образованию инверсий и использование участков генома, где обнаруживаются вторичные структурные образования, приводит к ошибочным заключениям. Среди проанализированных участков хлоропластных геномов *J. austrotschatkalica, J. pseudocapnoides, J.*

victoris и *I. hippolyti*, спейсерные участки atpF/atpH, rps15/ycf1, atpA/atpF, trnL/trnF, trnG/trnR, psaA/ycf3 характеризовались высоким уровнем вариабельности и отсутствием «шпилек». Эти участки рекомендованы как маркерные участки для дизайна Iris специфичных праймеров. Данная работа выполнена в рамках бюджетной программы ПФИ-5 «Дерево жизни: однодольные Узбекистана» Института ботаники Академии наук Республики Узбекистан.

Таблица 3

Bapnaбельные участки пластомов Juno austrotschatkalica, Juno pseudocapnoides, Juno victoris u Iris hippolyti

Примечания	Палиндромная повторяющаяся послеодовательность длиной 24 п.о., формирующая шпилечную вторичную структуру	Вторичные структуры не формируются.	Две прямые повторяющиеся последовательности длиной 20 п.о. каждая, формирующие шпилечную вторичную структуру; хлоропластный геном <i>J. pseudacapnoides</i>	Палиндромная повторяющаяся последовательность длиной 20 п.о., формирующая шпилечную вторичную структуру; хлоропластные геномы <i>J. austrotschatkalica и J. pseudacapnoides</i>)	Вторичные структуры не формируются.	Две диспергированные палиндромные повторяющиеся последовательности длиной 21 п.о. каждая, формирующие шпилечную структуру	Палиндромная повторяющаяся последовательность длиной 20 п.о.	Две прямые повторяющиеся последовательности длиной 20 п.о., формирующие шпилечную вторичную структуру; хлоропластный геном <i>J. pseudacapnoides</i>	Две прямые повторяющиеся последовательности длиной 13 п.о. каждая, формирующие шпилечную вторичную структуру: хлоропластный геном I. hippolyti	Вторичные структуры не формируются.	Две прямые повторяющиеся последовательности длиной 20 п.о., формирующие шпилечную вторичную структуру; хлоропластный геном <i>J. pseudacapnoides</i>	Вторичные структуры не формируются.	Вторичные структуры не формируются.	Вторичные структуры не формируются.
Дивергентность (%)	17.1	14.8	13.6	11.7	11.3	11.4	8.7	7.8	7	8.9	6.8	6.7	5.6	4.4
Нуклеотидное разнообразие	0,00967	0.03152	0.0625	0.0546	0.04088	0.05971	0.08658	0.01353	0.00612	0.00714	0.0625	0.01153	0.0202	0.00473
Число полиморфных участков	13		10	12	29	42	13	10	3	1	10	7	5	5
Индели (bp)	1;206;1	1;99;2	1;1;26;6	2;1;11;120;2;1;6;3	2;25,13,4;1;4;5;2;2,1;36	5;1;7;134	0	7;1;20;6	1;1;13	7	20	2;5;35	6;4;3	6;1;2;4;24;4
Участок	rps16/ trnQ-UUG	atpF/atpH	rps3/rp122	trnK-UUU/ rps16	rps15/ycf1	petA/psbJ	/psbA	trnG-GCC/ trnfM-CAU	trnR-UCU/ atpA	atp A/atpF	rps8/rp114	trnL-UAA/ trnF-GAA	trnG-UCC/ trnR-UCU	psaA/ycf3
#	1	2	8	4	2	9	7	∞	6	10		12	13	14

Литература

- 1. Goldblatt P (1990) Phylogeny and classification of the Iridaceae. Ann Missouri Bot Gard 77: 607–627.
- 2. Goldblatt P, Manning JC (2008) The Iris family. Natural history and classification. Timber Press Incl, London 290.
- 3. *Goldblatt P* (1991) An overview of the systematics, phylogeny and biology of the southern African Iridaceae. Contributions from the Bolus Herbarium 13:1-74.
- 4. Reeves G, Chase MW, Goldblatt P, Rudall P, Fay MF, Cox AV, Lejeune B, Souza-Chies T (2001) Molecular systematics of Iridaceae: evidence from four plastid DNA regions. Am J Bot 88:2074-2087. https://doi.org/10.2307/3558433
- 5. Goldblatt P, Manning JC, Rudall P (1998) Iridaceae. In: Kubitzi, K. (Ed.) The families and genera of flowering plants. Springer, Berlin, Heidelberg and New York 295–333. http://dx.doi.org/10.1007/978-3-662-03533-7 37
- 6. Crespo MB, Martinez-Azorin M, Mavrodiev E (2015) Can a rainbow consist of a single colour? A new comprehensive generic arrangement of the 'Iris sensu latissimo' clade (Iridaceae), congruent with morphology and molecular data. Phytotaxa 232(1):1-78. https://doi.org/10.11646/phytotaxa.232.1.1
- 7. Mavrodiev EV, Martínez-Azorín M, Dranishnikov P, Crespo MB (2014) At least 23 genera instead of one: The case of Iris L. s.l. (Iridaceae). PLOS One 9(8):e106459. https://doi.org/10.1371/journal.pone.0106459
- 8. *Wilson CA* (2011) Subgeneric classification in Iris re-examined using chloroplast sequence data. Taxon 60:27–35. https://doi.org/10.1002/tax.601004
- 9. *Lazkov GA, Sennikov AN, Koichubekova GA, Naumenko AN* (2014) Taxonomic corrections and new records in vascular plants of Kyrgyzstan. Memoranda Societatis pro Fauna et Flora Fennica 90:91–110.
 - 10. Mathew B. (1989) The Iris, ed. 2. Timber Press, Portland 215.
- 11. *Tillie N, Chase MW, Hall T* (2001) Molecular studies in the genus Iris L.: a preliminary study. Annali di Botanica (Roma) 1:105–112. https://doi.org/10.4462/annbotrm-9068
- 12. *Wilson CA* (2004) Phylogeny of Iris based on chloroplast matK gene and trnK intron sequence data. Mol Phylog Evol 33:402–412. http://dx.doi.org/10.1016/j.ympev.2004.06.013
- 13. Wilson CA (2009) Phylogenetic relationships among the recognized series in Iris section Limniris. Syst Bot 34:277–284. http://dx.doi.org/10.1600/036364409788606316
- 14. *Mavrodiev EV* (2010) Is there an alternative treatment of including genus Belamcanda to the genus Iris (Iridaceae)? In: Shmakov AI. (Ed.) Problems of botany of South Siberia and Mongolia. Proceedings of the 9th International Scientific and Practical Conference (Barnaul, 25–27 October 2010):148–155. [in Russian].
- 15. *Khassanov FO, Rakhimova N* (2012) Taxonomic revision of the genus Iris L. (Iridaceae Juss.) for the flora of Central Asia. STAPFIA 97:174–179.
- 16. Souza-Chies TT, Bittar G, Nadot S, Carter L, Besin E, Lejeune B (1997) Phylogenetic analysis of Iridaceae with parsimony and distance methods using the plastid gene rps4. Plant Syst Evol 204:109–123. https://doi.org/10.1007/BF00982535
- 17. *Ikinci N, Hall T, Lledo MD, Clarkson JJ, Tillie N, Seisums A, Saito T, Harley M, Chase MW* (2011) Molecular phylogenetics of the Juno irises, Iris subgenus Scorpiris (Iridaceae), based on six plastid markers. Bot J Linn Soc 167:281–300. http://dx.doi.org/10.1111/j.1095-8339.2011.01176.x

- 18. Kearse M, Moir R, Wilson A, Stones-Havas S, Cheung M, Sturrock S, Buxton S, Cooper A, Markowitz S, Duran C, Thierer T, Ashton B, Meintjes P, Drummond A (2012) Geneious Basic: An integrated and extendable desktop software platform for the organization and analysis of sequence data. Bioinformatics 28(12):1647-1649. https://doi.org/10.1093/bioinformatics/bts199
- 19. Darling AE, Mau B, Perna NT (2010) Progressive Mauve: Multiple genome alignment with gene gain, loss and rearrangement. PLoS ONE 5(6): e11147. http://dx.doi.org/10.1371/journal.pone.0011147
- 20. Tamura K, Stecher G, Peterson D, Filipski A, Kumar S (2013) MEGA6: Molecular volutionary Genetics Analysis Version 6.0. Mol Biol Evol 30(12):2725–2729. http://dx.doi.org/10.1093/molbev/mst197
- 21. *Librado P, Rozas J* (2009) DnaSP v5: A software for comprehensive analysis of DNA polymorphism data. Bioinformatics 25(11):1451-1452. http://dx.doi.org/10.1093/bioinformatics/btp187
- 22. *Benson G.* (1999) Tandem repeats finder: A program to analyze DNA sequences. Nucleic Acids Res 27(2):573–580. https://doi.org/10.1093/nar/27.2.573
- 23. Kurtz S, Choudhuri JV, Ohlebusch E, Schleiermacher C, Stoye J, Giegerich R (2001) REPuter: The manifold applications of repeat analysis on a genomic scale. Nucleic Acids Res 29(22):4633-4642. http://dx.doi.org/10.1155/2008/41269610.1093/nar/29.22.4633
- 24. *Zuker M* (2003) Mfold web server for nucleic acid folding and hybridization prediction. Nucleic Acids Res 31(13):3406–3415. http://dx.doi.org/10.1093/nar/gkg595