

- BRCA1 régule la signalisation IFN- $\gamma$  par un mécanisme impliquant les IFN de type I. *Mol Cancer Res* 2007, 5(3), 261-270. doi: 10.1158 / 1541-7786.MCR-06-0250.
48. Mamoor, S. Induction transcriptionnelle d'IRF7 et d'IRF9 dans les infections à coronavirus. Préimpression août 2020. doi: 10.31219 / osf.io / 7ad45.
49. Rasmussen, SAÿ; Abul-Husn, N.-É.; Casanova, JL; Daly, MJ; Rehm, HL; Murray, MF L'intersection de la génétique et du COVID-19 en 2021: aperçu du Symposium Rodney Howell 2021. *La génétique en médecine* 2021, 23(6), 1001-1003. doi: 10.1038/s41436-021-01113-0.
50. Mishra, R.ÿ; Banerjee, AC SARS-CoV-2 Spike cible l'axe USP33-IRF9 via miR-148a exosomal pour activer la microglie humaine. *Avant Immunol* 2021, 12, 656700. doi: 10.3389 / fimmu.2021.656700.
51. Institut national du cancer. 2021. Mutations du gène BRCAÿ: fiche d'information sur le risque de cancer et les tests génétiques. [en ligne] Disponible sur : <https://www.cancer.gov/about-cancer/causes-prevention/genetics/brca-fact-sheet#what-other-cancers-are-linked-to-harmful-variants-in-brca1-et-brca2>. [Consulté le 27 novembre 2021].
52. Liu, J.ÿ; Wang, J.ÿ; Xu, J.ÿ; Xia, H.ÿ; Wang, Y.ÿ; Zhang, C.ÿ; Chen, W.ÿ; Zhang, H.ÿ; Liu, Q.ÿ; Zhu, R. .ÿ; et al. Des investigations approfondies ont révélé des altérations physiopathologiques constantes après la vaccination avec Vaccins contre le covid19. *Cell Discov* 2021, 7(1), 99. doi : 10.1038/s41421-021-00329-3.
53. Risque de cancer et gène BRCA1 mutations. 2021. <https://www.facingourrisk.org/info/hereditary-cancer-and-genetic-testing/hereditary-cancer-genes-and-risk/genes-by-name/brca1/cancer-risk> [Consulté le 27 novembre 2021]. Disponible à :
54. Zhang, W.ÿ; Luo, J.ÿ; Yang, F.ÿ; Wang, Y.ÿ; Yin, Y.ÿ; Strom, A.ÿ; Gustafsson, J.ÿA.ÿ; Guan, X. BRCA1 inhibe la prolifération médiée par l'AR des cellules cancéreuses du sein par l'activation de SIRT1. *Rapports scientifiques* 2016, 6, 22034. doi: 10.1038 / srep22034.
55. Suberbielle, E. ; Djukic, B.; Evans, M.; Kim, DHÿ; Taneja, P.; Wang, X.; Finucane, M.; Knox, J.; Ho, K.ÿ; Devidze, N.; et coll. L'épuisement du facteur de réparation de l'ADN BRCA1 se produit dans les cerveaux Alzheimer et altère fonction cognitive chez la souris. *Nat Comm* 2015, 6, 8897. doi : 10.1038/ncomms9897.
56. Goldman, S.; Bron, D.; Tousseyn, T.; Vierasu, I.; Dewispelaere, L.; Heimann, P.; Cogan, E.; Goldman, M. Progression rapide du lymphome à cellules T angioimmunoblastique après le vaccin à ARNm BNT162b2 rappel : à propos d'un cas. *Front Med* 2021, 8, 798095. doi: 10.3389/fmed.2021.798095.
57. MacFarlane, M. ; Kohlhaas, SL; Sutcliffe, MJ; Dyer, MJ; Cohen, GM TRAIL récepteur sélectif les mutants signalent l'apoptose via TRAIL-R1 dans les tumeurs malignes lymphoïdes primaires. *Cancer Res* 2005, 65(24), 11265-11270. doi: 10.1158/0008-5472.CAN-05-2801.
58. Kaczmarek, R. ; El Ekiaby, M.; Hart, DPÿ; Hermans, C.; Makris, M.; Noone, D.; O'Mahony, B.; Page, D.; Peyvandi, F.; tuyau, SWÿ; et coll. Vaccination contre le COVID-19 : Justification, modalités et précautions à prendre pour les patients atteints d'hémophilie et d'autres troubles hémorragiques héréditaires. *Hémophilie* 2021, 7 (4), 515 à 518. Doi: 10.1111 / hae.14271.
59. Kariko, K. ; Buckstein, M.; NIH.; Weissman, D. Suppression de la reconnaissance de l'ARN par les récepteurs de type péageÿ: L'impact de la modification des nucléosides et l'origine évolutive de l'ARN. *Immunité* 2005, 23 165175. doi: 10.1016 / j.immuni.2005.06.008.
60. de Beuckelaer, A.ÿ; Pollard, C.; Van Lint, S.; Roose, K.; Van Hoecke, LVÿ; Naessens, T.; Udhayakumar, VKÿ; Smet, M.; Sanders, N.; Lienenklaus, S.; et coll. Les interférons de type I interfèrent avec la capacité de Vaccins lipoplexes à ARNm pour déclencher des réponses de lymphocytes T cytolytiques. *Mol Ther* 2016, 24(11), 2012-2020. est ce que je: 10.1038/mt.2016.161.
61. Andries, O.ÿ; Mc Cafferty, S.; De Smedt, SC; Weiss, R.; Sanders, NNÿ; En ligne Kitada, T. (2015). N1-L'ARNm incorporé à la méthylpseudouridine surpasse l'ARNm incorporé à la pseudouridine en fournissant une expression protéique améliorée et une immunogénicité réduite dans les lignées cellulaires de mammifères et les souris. *J Version de contrôle* 2015, 217 337-344. doi: 10.1016/j.jconrel.2015.08.051.
62. Parc, JWÿ; Lagniton, P.; Liu, Y.; Xu, RH (2021). Vaccins à ARNm pour COVID-19ÿ: quoi, pourquoi et comment. *Int J Biol Sci* 2021, 17(6), 1446-1460. doi: 10.7150/ijbs.59233
63. Hou, X. ; Zaks, T.; Langer, R.; Dong, Y. Nanoparticules lipidiques pour la livraison d'ARNm. *Nat Rev Mater* 2021, 6, 1078-1094 .. doi : 10.1038 / s41578-021-00358-0.
64. Wrapp, D.; Wang, N.; Corbett, KSÿ; Goldsmith, JAÿ; Hsieh, CL; Abiona, O.; Graham, BS; McLel

- lan, JS Structure Cryo-EM du pic 2019-nCoV dans la conformation de préfusion. *Sciences* 2020, 367(6483), 1260-1263. doi: 10.1126/science.abb2507.
65. Kyriakopoulos, AM; McCullough, PA ARNm synthétiques; Leurs plafonds analogiques et leur contribution à Disease.Diseases 2021, 9, 57. doi: 10.3390/diseases9030057.
66. Orlandini von Niessen, AG; Poleganov, MA; Rechner, C.; Plaschke, A.; Kranz, LM; Fesser, S.; Diken, M.; inférieur, M.; Vallazza, B.; Beissert, T.; et coll. Améliorer la délivrance de gènes thérapeutiques à base d'ARNm en augmentant l'expression des 3' UTR identifiés par criblage de bibliothèques cellulaires. *Mol Ther* 2019, 27(4), 824-836. doi: 10.1016/j.ymthe.2018.12.011.
67. Xia, X. Dissection détaillée et évaluation critique du Pfizer/BioNTech et Moderna mRNA vaccines. *Vaccines* 2021, 9, 734. doi: 10.3390/vaccines9070734.
68. Williams, GD; Gokhale, N.-É.; Snider, DL; Horner, SM La coiffe d'ARNm 2'-O-méthyltransférase CMTR1 régule l'expression de certains gènes stimulés par l'interféron. *mSphere* 2020, 5(3), e00202-20. doi: 10.1128/mSphere.00202-20.
69. Leung, DW; Amarasinghe, GK Quand votre casquette compte: aperçu structurel de la reconnaissance du soi par rapport au non-soi de l'ARN 5' par les protéines hôtes immunomodulatrices. *Curr Opin Struct Biol* 2016, 36, 133-141. doi: 10.1016/j.sbi.2016.02.001.
70. Chaudhary, N.; Weissman, D.; Whitehead, KA vaccins à ARNm pour les maladies infectieuses: principes, livraison et traduction clinique. *Nat Rev Drug Discov* 2021, 20, 817-838. doi: 10.1038/s41573-021-00283-5.
71. McKernan, K.; Kyriakopoulos, AM; McCullough, PA Différences dans l'ARNm dérivé du vaccin et de la réplication du SRAS-CoV-2: Implications pour la biologie cellulaire et les maladies futures. *Prépublications OSF* 26 novembre 2021. doi: 10.31219/osf.io/bcsa6.
- Tendances 72, ~~Macrop~~président; Chappell, SA Une analyse critique de l'optimisation des codons en thérapeutique humaine. *Mol Med* 2014, 20 (11), 604-13. doi: 10.1016/j.molmed.2014.09.003.
73. Shabalina, SA; Spiridonov, NA; Kashina, A. Sounds of silence: nucléotides synonymes comme clé de la régulation biologique et de la complexité. *Nucleic Acids Res* 2013, 41(4), 2073-94. doi: 10.1093/nar/gks1205.
74. Zhou, M.; Guo, J.; Cha, J.; Chae, M.; Chen, S.; Barral, JM; Sachs, MS; Liu, Y. L'utilisation non optimale des codons affecte l'expression, la structure et la fonction de la protéine d'horloge FRQ. *Nature* 2013, 495(7439), 111-5. doi: 10.1038/nature11833.
75. Agashe, D.; Martinez-Gomez, Caroline du Nord; Drummond, DA; Marx, CJ Bons codons, mauvaise transcription: réductions importantes de l'expression et de la forme physique des gènes résultant de mutations synonymes dans une enzyme clé. *Mol Biol Evol* 2013, 30, 549-560. doi: 10.1093/molbev/mss273
76. McCarthy, C.; Carrea, A.; Diambra, le biais de L.Bicodon peut déterminer le rôle des SNP synonymes dans les maladies humaines. *BMC Genomics* 2017, 18(1), 227. doi: 10.1186/s12864-017-3609-6.
77. Kudla, G.; Lipinski, L.; Caffin, F.; Helwak, A.; Zyllicz, M. Une teneur élevée en guanine et en cytosine augmente les niveaux d'ARNm dans les cellules de mammifères. *PLoS Biol* 2006, 4(6), e180. doi: 10.1371/journal.pbio.0040180.
78. Otsuka, H.; Fukao, A.; Funakami, Y.; Duncan, KE; Fujiwara, T. Preuves émergentes du contrôle de la traduction par les protéines de liaison aux éléments riches en AU. *De face. Genet* 2019, 10 332. doi: 10.3389/fgene.2019.00332.g.
79. Wang, E.; Thombre, R.; Shah, Y.; Latanich, R.; Wang, J. G-Quadruplexes en tant que moteurs pathogènes dans les troubles neurodégénératifs. *Recherche sur les acides nucléiques* 2021, 49(9), 4816-4830. doi: 10.1093/nar/gkab164.
80. Olsthoorn, RC G-quadruplexes dans l'ARNm du prion: le chaînon manquant dans la maladie à prion? *Acides nucléiques Res* 2014, 42 ans, 9327-9333. doi: 10.1093/nar/gku559.
81. Seneff, S.; Nigh, G. Pire que la maladie ? Examen de certaines conséquences imprévues possibles de les vaccins à ARNm contre le COVID-19. *IJVTPr* 2021, 2(1), 38-79.
82. Babendure, JR; Babendure, JL; Ding, JH; Tsien, RY Contrôle de la traduction des mammifères par Structure de l'ARNm près des coiffes. *RNA* 2006, 12(5), 851-861. doi:10.1261/rna.2309906
83. Herdy, B.; Mayer, C.; Varshney, D.; Marsico, G.; Murat, P.; Taylor, C.; D'Santos, C.; Tannahill, R.E.; Balasubramanian, S. L'analyse des protéines de liaison NRAS ARN G-quadruplex révèle DDX3X comme un nouvel interacteur de G-quadruplex cellulaire contenant des transcrits. *Nucleic Acids Res* 2018, 46(21),

- 11592-11604. doi : 10.1093 / nar / gky861.
84. Fay, MM; Lyon, SM; Ivanov, P. ARN G-quadruplexes en biologie : principes et mécanisme moléculaire anismes. *J Mol Biol* 2017, 429(14), 2127–2147. doi: 10.1016/j.jmb.2017.05.017.
  85. Zhang, R.; Xiao, K.; Mec.; Liu, H.; Sun, X. Identification du génome entier des G-quadruplex potentiels et analyse du domaine de liaison G-quadruplex pour le SRAS-CoV-2. *Avant Genet* 2020, 11 587829. doi: 10.3389 / fgene.2020.587829.
  86. Schmidt, N.; Lareau, CA; Keshishian, H.; Ganskih, S.; Schneider, C.; Hennig, T.; Melanson, R.; Werner, S.; Wei, Y.; Zimmer, M.; et coll. Interactome ARN-protéine du SRAS-CoV-2 chez l'homme infecté cellules. *Nat Microbiol* 2021, 6(3), 339-353. doi: 10.1038/s41564-020-00846-z.
  87. Rouleau, S.; Glouzon, JS; Brumwell, A.; Bisailon, M.; Perreault, JP 3' UTR G-quadruplexes régulent la liaison tardive des miARN. *ARN*, 2017, 23 (8), 1172-1179. doi: 10.1261 / arn.060962.117.
  88. Bezzi, G. ; Piga, EJ; Binolfi, A.; Armas, P. CNBP lie et déplie les quadruplexes G in vitro formés dans les brins de génome positifs et négatifs du SRAS-CoV-2. *Int J Mol Sci* 2021, 22(5), 2614. doi: 10.3390/ijms22052614.
  89. Sola, I.; Almazan, F.; Zuniga, S.; Enjuanes, L. Synthèse d'ARN continue et discontinue dans coronavirus. *Annu Rev Virol* 2015, 2(1), 265-88. doi: 10.1146/annurev-virology-100114-055218.
  90. Jaubert, C.; Bedrat, A.; Bartolucci, L.; Di Primo, C.; Ventura, M.; Mergny, J.-L. ; Amrane, S.; Andreola, M.-L. La synthèse d'ARN est modulée par la formation de G-quadruplex chez le virus de l'hépatite C négatif Brin d'ARN. *Sci Rep* 2018, 8, 8120. <https://doi.org/10.1038/s41598-018-26582-3>.
  91. Spiegel, J. ; Adhikari, S.; Balasubramanian, S. La structure et la fonction des G-quadruplexes d'ADN. *Trends Chem* 2020, 2(2), 123-136. doi: 10.1016/j.trechm.2019.07.002.
  92. Rouleau, SG; Garant, J.-M. ; Balduc, F.; Bisailon, M. ; Perreault, J.-P. Influence des G-Quadruplex sur le traitement des pri-microARN. *Biologie de l'ARN* 2018, 15(2), 198-206. doi: 10.1080/15476286.2017.1405211.
  93. Chan, KL; Peng, B.; Omar, M.; Chan, CY; Sahakyan, AB; Le, MTN; Kwok, CK structurel l'analyse révèle la formation et le rôle des structures d'ARN G-quadruplex dans les microR NAs humains matures. *Chem Commun (Camb)* 2018, 54(77), 10878-10881. doi: 10.1039/c8cc04635b.
  94. Al-Khalaf, HH; Aboussekhra, A. p16 contrôle l'expression de la protéine p53 par la déstabilisation miR-dépendante de MDM2. *Mol Cancer Res* 2018, 16(8), 1299-1308. doi: 10.1158/1541-7786.MCR-18-0017.
  95. Weldon, C. ; Dacanay, JG; Gokhale, V.; Boddupally, PVL; Behm-Ansmant, I.; Burley, Géorgie; Branlant, C.; Hurley, LM; Dominguez, C.; Eperon, IC Des ligands G-quadruplex spécifiques modulent la épissage alternatif de Bcl-X. *Nucleic Acids Res* 2018, 46(2), 886-896. doi: 10.1093/nar/gkx1122.
  96. Petit, EM; Olson, EN Rôles omniprésents des microARN dans la biologie cardiovasculaire. *Nature* 2011, 469(7330), 336-342. doi: 10.1038/nature09783.
  97. Abe, M.; Bonini, NM MicroARN et neurodégénérescence : rôle et impact. *Tendances Cell Biol* 2013, 23(1), 30-6. doi: 10.1016/j.tcb.2012.08.013.
  98. Farazi, TA; Hoell, JI; Morozov, P.; Tuschl, T. MicroARN dans le cancer humain. *Adv Exp Med Biol* 2013, 774, 1-20. doi : 10.1007 / 978-94-007-5590-1 1.
  99. Ozaki, T.; Nakagawara, A. Rôle de p53 dans la mort cellulaire et les cancers humains. *Cancers (Bâle)* 2011 3(1), 994-1013. doi: 10.3390/cancers3010994.
  100. Janeway, CA, Jr.; Medzhitov, R. Reconnaissance immunitaire innée. *Annu Rev Immunol* 2002, 20, 197-216. doi : 10.1146/annurev.immunol.20.083001.084359.
  101. Hadjadj, J. ; Yatim, N.; Barnabei, L.; Corneau, A.; Boussier, J.; Smith, N.; Père, H.; Charbit, B.; Bonnet, V.; Chenevier-Gobeaux, C.; et coll. Altération de l'activité de l'interféron de type I et des réponses inflammatoires chez les patients atteints de COVID-19 sévère. *Sciences* 2020, 369(6504), 718-724. doi: 10.1016/j.cell.2020.04.026.
  102. Blanco-Melo, D. ; Nilsson-Payant, BE; Liu, WC; Uhl, S.; Hoagland, D.; Moller, R.; Jordanie, Texas; Oishi, K.; Panis, M.; Sachs, D.; et coll. La réponse déséquilibrée de l'hôte au SARS-CoV-2 stimule le développement de la COVID-19. *Cellule*. 2020, 181(5), 1036-1045 et 9.
  103. Hoagland, DA; Moller, R.; Uhl, SA; Oishi, K.; Frère, J.; Golyntker, T.; Horiuchi, S.; Panis, M.; Blanco-Melo, D.; Sachs, D.; et coll. Tirer parti du système d'interféron antiviral de type I comme première ligne de défense contre la pathogénicité du SARS-CoV-2. *Immunité* 2021, 54, 557570. doi: 10.1016 / j.immuni.2021.01.017.

104. Wang, N.ÿ; Zhan, Y.ÿ; Zhu, L.ÿ; Hou, Z.ÿ; Liu, F.ÿ; Song, P.ÿ; Qiu, F.ÿ; Wang, X.ÿ; Zou, X.ÿ; Wan, D. .; et coll. Une étude de cohorte multicentrique rétrospective montre qu'un traitement précoce par interféron est associé à des réponses cliniques favorables chez les patients atteints de COVID-19. *Microbe hôte cellulaire* 2020, 28(3),455-464.e2. est ce que je: 10.1016/j.chom.2020.07.05.
105. van der Wijst, MGPÿ; Vazquez, SEÿ; Hartoularos, GC; Bâtard, P.ÿ; Grant, T.ÿ; Bueno, R>ÿ; lee, DSÿ; Groenland, JRÿ; Soleil, Y.ÿ; Perez, R.; et coll. Les auto-anticorps anti-interféron de type I sont associés à altérations immunitaires systémiques chez les patients atteints de COVID-19. *Sci Transl Med* 2021, 13(612), eabh2624. doiÿ: 10.1126 / scitranslmed.abh2624.
106. Troy, J.ÿ; Bâtard, P.ÿ; Planas-Serra, L.; Ryan, P.; Ruiz, M.; de Carranza, M.; Torres, J.; Martinez, A.; Une cloche.; Casanova, J.-L. ; Pujol, A. Neutralisation des auto-anticorps contre les IFN de type I chez > 10ÿ% des patients avec une pneumonie COVID-19 sévère hospitalisé à Madrid, en Espagne. *J Clin Immunol* 2021, 41, 914922. doiÿ: 10.1007 / s10875-021-01036-0.
107. Stertz, S.; Hale, BG Déficits du système d'interféron exacerbant les infections virales pandémiques graves. *Tendances Microbiol* 2021, 29(11), 973-982. doiÿ: 10.1016/j.tim.2021.03.001.
108. Yang, C.ÿ; Hu, Y.ÿ; Zhou, B.ÿ; Bao, Y.ÿ; Li, Z.ÿ; Gong, C.ÿ; Yang, H.ÿ; Wang, S.ÿ; Xiao, Y. Le rôle de m6A modification de la physiologie et de la maladie. *Mort cellulaire Dis* 2020, 11, 960. <https://doi.org/10.1038/s41419-020-03143-z>
109. Knuckles, P.ÿ; Bühler , M. Méthylation de l'adénosine en tant qu'empreinte moléculaire définissant le sort de l'ARN.FEBS Lett 2018, 592 (17), 2845-2859. doi : 10.1002 / 1873-3468.13107.
110. Koo, JWÿ; Russo, SJ; Ferguson, D.; Nestler, EJ; Duman, RS Le facteur nucléaire-kappaB est un facteur critique médiateur de la neurogenèse altérée par le stress et du comportement dépressif. *Proc Natl Acad Sci USA* 2010, 107 (6), 2669-2674. doi : 10.1073 / pnas.0910658107.
111. Meyer, KDÿ; Patil, DPÿ; Zhou, J.ÿ; Zinoviev, A.ÿ; Skabkin, MAÿ; Elemento, O.ÿ; Pestova, TVÿ; Qian, S.-B.ÿ; Jaffrey, SR 5' UTR m(6)A favorise la traduction indépendante de la coiffe. *Cellule* 2015, 163(4), 999-1010. doiÿ: 10.1016/j.cell.2015.10.012.
112. Shatsky, INÿ; Terenin, IM; Smirnova, VV; Andreïev, DE. Traduction indépendante des majusculesÿ: ce qu'il y a dedans un nom? *Tendances Biochem Sci* 2018, 43(11), 882-895. doiÿ: 10.1016/j.tibs.2018.04.011.
113. Svitkin, UV ; Herdy, B.; Costa-Mattioli, M.; Gingras, A.-C.; Raught, B.; Sonenberg, N. Eu, la disponibilité du facteur d'initiation de la traduction caryotique 4E contrôle le passage entre cap-dépendant et traduction médiée par le site d'entrée ribosomique interne. *Mol Cell Biol* 2005, 25(23), 10556-65. est ce que je: 10.1128/MCB.25.23.10556-10565.2005.
114. Han, SH; Choe, J. Diverses fonctions moléculaires de la modification de l'ARNm m6A dans le cancer. *Exp Mol Med* 2020, 52(5), 738-749. doiÿ: 10.1038 / s12276-020-0432-y.
115. Yoshikawa, FSÿ; Teixeira, FMÿ; Sato, MNÿ; Oliveira, LMDélivrance de microARN par des vésicules extracellulaires dans les infections virales : la nouvelle pourrait-elle être conditionnée ? *Cellules* 2019, 8((6) , 611. doiÿ: 10.3390/cells8060611.
116. Ratajczak, MZ; Ratajczak, J. Transfert horizontal d'ARN et de protéines entre cellules par voie extracellulaire microvésicules : 14 ans plus tard. *Clin Trans Med* 2016, 5 , 7. doiÿ: 10.1186 / s40169-016-0087-4.
117. Chahar, HS; Bao, X.; Casola, A. Les exosomes et leur rôle dans le cycle de vie et la pathogenèse de l'ARN virus. *Virus* 2015, 7 , 3204-3225; doi : 10.3390 / v7062770.
118. Bansal, S.; Perincheri, S.; Fleming, T.; Poulson, C.; Tiffany, B.; Bremner, RM; Mohanakumar, T.. Avant-gardisteÿ: des exosomes circulants avec la protéine de pointe COVID sont induits par la vaccination BNT162b2 (PfizerBioN Tech) avant le développement d'anticorpsÿ: un nouveau mécanisme d'activation immunitaire par vaccins à ARNm. *J Immunol* 2021, 207 (10), 2405-2410. doi : 10.4049 / jimmunol.2100637.
119. Traduction , CJ; Parker, R. P-bodies and stress granules: rôles possibles dans le contrôle de Decker et dégradation de l'ARNm. *Cold Spring Harb Perspect Biol* 2012, 4(9), a012286. doiÿ: 10.1101 / cshperspect.a012286.
120. Kothandan, VKÿ; Kothandan, S.; Kim, DHÿ; Byun, Y.; Lee, Y.-K.; Parc, I.-K.ÿ; Hwang, SR Diaphonie entre les granules de stress, les exosomes, les antigènes tumoraux et les cellules immunitairesÿ: importance pour l'immunité contre le cancer. *Vaccins* 2020, 8(2), 172, doi:10.3390/vaccines8020172.
121. Borbolis, F. ; Syntichaki, P. Chiffre d'affaires et vieillissement de l'ARNm cytoplasmique. *Mech Aging Dev* 2015, 152 ,

- 32-42. doi: 10.1016 / j.mad.2015.09.006.
122. Girardi, T. ; De Keersmaecker, K. T-ALL: TOUT est une question de traduction? Haematologica 2015, 100(3), 293-295. doi: 10.3324/haematol.2014.118562.
123. Jang, Sask.; Pestova, télévision; Hellen, COUPE; Witherell, GW; Wimmer, traduction E. Cap-indépendante des ARN de picornavirus: structure et fonction du site d'entrée ribosomique interne. Enzyme 1990, 44 292-309. doi: 10.1159/000468766.
124. Zoll, J.; Erkens Hulshof, S.; Lanke, K.; Verduyn Lunel. F.; Melchers, WJ; Schoondermark-van de Ven, E.; Roivainen, M.; Galama, J.M.; van Kuppeveld, FJ Le virus Saffold, un cardiovirus humain de type Theiler, est omniprésent et provoque une infection tôt dans la vie. PLoS Pathog 2009, 5(5), e1000416. doi: 10.1371/journal.ppat.1000416.
125. Rusk, N. Lorsque les microARN activent la traduction. Méthodes Nat 2008, 5, 122–123. 10.1038/nmeth0208-122a. deux:
126. De Paolis, V. ; Lorefice, E.; Boucles d'oreilles, E.; Très cher, C.; Laudadio, je.; Fulci, V .. Epitranscriptomics: Une nouvelle couche de régulation des microARN dans le cancer.Cancers (Bâle). 2021, 13 (13), 3372. doi : 10.3390 / cancers13133372.
127. Yu, X. ; Odenthal, M.; Fries, JW Exosomes en tant que porteurs de miARN: formation-fonction-futur.Int J Mol Sci 2016, 17, 2028. doi : 10.3390/ijms17122028.
128. Wei, H. ; Chen, Q.; Lin, L.; Sha, C.; Li, T.; Liu, Y.; Yin, X.; Xu, Y.; Chen, L.; Gao, W.; Li, Y.; Zhu, X.. Régulation de la production d'exosomes et du tri des cargaisons. Int J Biol Sci 2021, 17(1), 163–177. doi: 10.7150/ijbs.53671.
129. de Gonzalo-Calvo, D.; Benitez, ID; Pinilla, L.; Carratala, A.; Moncusi-Moix, A.; Gort-Paniello, C.; Molinero, M.; Gonzalez, J.; Torres, G.; Bernal, M.; et coll. Les profils de microARN circulants prédictent la gravité du COVID-19 chez les patients hospitalisés. Transl Res 2021, 236 147-159. doi : 10.1016 / j.trsl.2021.05.004.
130. Bahl, K. ; Senn, JJ; Yuzhakov, O.; Bulychiev, A.; Brito, LA; Hassett, KJ; Laska ME; Smith, M.; Almarsson, O.; Thompson, J.; et coll. Démonstration préclinique et clinique de l'immunogénicité des vaccins à ARNm contre les virus grippaux H10N8 et H7N9. Thérapie moléculaire 2017, 25(6), 1316-1327. doi: 10.1016/j.ymthe.2017.03.035.
131. Gould, FDH ; Lammers, AR; Mayer, CJ; Allemand, RZ Les lésions spécifiques du nerf vague ont des mécanismes physiologiques de la dysphagie. Neurol avant 2019, 10 , 1301. doi : 10.3389 / fneur.2019.01301.
132. Erman, AB; Kejner, AE; Norman, BS; Hogikyan, D.; Feldman, EL. Troubles des nerfs crâniens IX et X. Semin Neurol 2009, 29(1), 8592. doi : 10.1055/s-0028-1124027.
133. Shaw, G.; Morsé. S.; Ararat, M.; Graham, FL Transformation préférentielle de cellules neuronales humaines par des adénovirus humains et origine des cellules HEK 293. FASEB J. 2002, 16(8) , 869-71. doi: 10.1096/fj.01-0995fje.
134. Kolumam, Géorgie; Thomas, S.; Thompson, LJ; Sprent, J.; Murali-Krishna, K. Les interférons de type I agissent directement sur les lymphocytes T CD8 pour permettre l'expansion clonale et la formation de mémoire en réponse à une infection virale. J Exp Med 2005, 202(5), 637650. doi : 10.1084/jem.20050821.
135. Liu, T.; Khanna, KM; Chen, X.; Fink, DJ; Hendricks, RL. Les lymphocytes T CD8(+) peuvent bloquer la réactivation du virus de l'herpès simplex de type 1 (HSV-1) à partir de la latence dans les neurones sensoriels.J Exp Med 2000, 191(9), 1459-66. doi: 10.1084/jem.191.9.1459.
136. Katsikas Triantafyllidis, K. ; Giannos, P.; Mian, informatique; Kyrtsionis, G.; Kechagias, KS). Réactivation du virus varicelle-zona après la vaccination COVID-19: une revue systématique des rapports de cas. Vaccins 2021, 9(9), 1013. doi: 10.3390/vaccins9091013.
137. Fathy, RA; McMahon, DE; Lee, C.; Chamberlin, GC; Rosenbach, M.; Lipoff, JB; Tyagi, A.; Desai, SR; français, LE; Lim. HW; et coll. Réactivation du virus de la varicelle-zona et de l'herpès simplex après la vaccination contre la COVID-19: un examen de 40 cas dans un registre international de dermatologie. JEADV 2022, 36(1), e6-e9. doi: 10.1111/jdv.17646.
138. Psychogiou, M.; Samarkos, M.; Mikos, N.; Hatzakis, A. Réactivation du virus varicelle-zona après vaccination contre le SRAS-CoV-2. Vaccins 2021, 9 572. doi: 10.3390/vaccins9060572.
139. Iwanaga, J.; Fukuoka, H.; Fukuoka, N.; Yutori, H.; Ibaragi, S.; Tubbs, RSA narrative review and

- anatomie clinique de l'infection à l'herpès zoster après la vaccination au COVID-19. *Clin Anat* 2021, 35(1), 45-51. doi: 10.1002 / environ 23790.
140. Llado, I.; Fernandez-Bernaldez, A.; Rodriguez-Jimenez, P. Réactivation du virus varicelle-zona et vaccins à ARNm comme déclencheur. *Rapports de cas JAAD* 2021, 15, 62-63. doi: 10.1016/j.jdc.2021.07.011.
  141. Verweij, MC; Wellish, M.; Whitmer, T.; Malouli, D.; Revers, M.; Jonjić, S.; Haas, JG; De Filippis, réalité virtuelle; Mahalingam, R.; Fruh, K. Les virus de la varicelle inhibent la signalisation JAK-STAT stimulée par l'interféron par de multiples mécanismes *PLoS Pathog* 2015, 11(5), e1004901. doi: 10.1371/journal.ppat.1004901.
  142. Lensen, R.; Netea, MG; Rosendaal, FR Réactivation du virus de l'hépatite C suite à la vaccination contre la COVID-19 - À propos d'un cas. *Int Med Case Rep J* 2021, 14, 573-575. doi: 10.2147/IMCRJ.S328482.
  143. Jiang, H.; Nation Mei, Y.-F. Le pic du SRAS-CoV-2 altère la réparation des dommages à l'ADN et inhibe la recombinaison V(D)J in vitro. *Virus* 2021, 13, 2056. doi: 10.3390/v13102056.
  144. Kakarougkas, A.; Ismail, A.; Klement, K.; Goodarzi, AA; Conrad, S.; Freire, R.; Shibata, A.; Lobrich, M.; Jeggo, PA Rôles opposés pour 53BP1 lors de la recombinaison homologue. *Acides nucléiques Res* 2013, 41(21), 9719-31. doi: 10.1093/nar/gkt729.
  145. Choi, HS; Lee, HM; Jang, Y.-J.; Kim, C.-H.; Ryua, CJ Ribonucléoprotéine nucléaire hétérogène A2/B1 régule l'auto-renouvellement et la pluripotence des cellules souches embryonnaires humaines via le contrôle de la transition G1/S. *Cellules souches* 2013, 31, 146-160. doi: 10.1002 / tige.1366.
  - Zhang, J.; Powell, SN Le rôle du suppresseur de tumeur BRCA1 dans la rupture double brin de l'ADN paire. *Mol Cancer Res* 2005, 3(10), 531-9. doi: 10.1158/1541-7786.MCR-05-0192.
  147. Panier, S.; Boulton, SJ Réparation de rupture à double brin: 53BP1 est mis au point. *Revue Nature* 2014, 15, 9. doi: 10.1038/nrm3719.
  148. Choi, YE; Pan, Y.; Park, E.; Konstantinopoulos, P.; De, S.; D'Andrea, A.; Chowdhury, D. MicroARN réguler négativement la recombinaison homologue dans la phase G1 des cellules en cycle pour maintenir la stabilité génomique. *eLife* 2014, 3, e02445. doi: 10.7554 / eLife.02445.
  149. Perricone, C.; Ceccarelli, F.; Nesher, G.; Borella, E.; Odeh, Q.; Conti, F.; Shoenfeld, Y.; Valesini, G. Purpura thrombocytopénique immunologique (PTI) associé aux vaccinations: un examen des cas signalés. *Im Munol Res* 2014, 60, 226-35. doi: 10.1007/s12026-014-8597-x
  150. Kelton, JG; Arnold, D.M.; Nazy, I. Leçons tirées de la thrombocytose thrombotique immunitaire induite par le vaccin péni. *Nat Rev Immunol* 2021, 21(12), 753-755. doi: 10.1038/s41577-021-00642-8.
  151. Lee, E.-J.; Cinés, DB; Gernsheimer, T.; Kessler, C.; Michel, M.; Tarantino, MD; Semple, JW; Arnold, DM; Godeau, B.; Lambert, député; Bussel, JB Thrombocytopénie suivant Pfizer et Moderna Vaccination contre le SRAS-CoV-2. *Am J Hematol* 2021, 96 (5), 534-537. doi: 10.1002/ajh.26132.
  152. Akiyama, H.; Kakiuchi, S.; Rikitake, J.; Matsuba, H.; Sekinada, D.; Kozuki, Y.; Iwata, N. Immunitaire thrombocytopénie associée au vaccin COVID-19 à ARNm BNT162b2 de Pfizer-BioNTech. *IDCases* 2021, 25, e01245. doi: 10.1016/j.idcr.2021.e01245.
  153. Zakaria, Z.; Sapiai, NA; Izaini Ghani, AR Thrombose du sinus veineux cérébral 2 semaines après la première dose de vaccin ARNm SARS-CoV-2. *Acta Neurochir (Vienne)* 2021, 163(8), 2359-2362. doi: 10.1007 / s00701-021-04860-w.
  154. Cinés, DB; Bussel, JB Thrombocytopénie thrombotique immunitaire induite par le vaccin SARS-CoV-2. *N Anglais J Med* 2021, 384, 2254-2256. doi: 10.1056 / NEJMe2106315.
  155. Wisniewski, AV; Campillo Luna, J.; Redlich, CA Réponses humaines d'IgG et d'IgA à COVID-19 vaccins à ARNm. *PLoS ONE* 2021, 16(6), e0249499. doi: 10.1371/journal.pone.0249499.
  156. Danese, E.; Montagnana, M.; Salvagno, GL; Peserico, D.; Pighi, L.; De Nitto, S.; Henri BM; Poireaux, S.; Lippi, G. Évaluation complète de la réponse humorale après Pfizer BNT162b2 ARNm Covid-19 vaccination : une série de trois cas. *Clin Chem Lab Med* 2021, 59(9), 1585-1591. doi: 10.1515/cclm-2021-0339.
  157. Passariello, M.; Vetrei, C.; Amato, F.; De Lorenzo, C. Interactions de Spike-RBD de SARS-CoV-2 et Facteur plaquettaire 4 : nouvelles connaissances sur l'étiopathogénie de la thrombose. *Int J Mol Sci* 2021, 22 doi: 10.3390/ijms22168562, 8562.
  158. Nevzorova, TA; Mordakhanova, Urgences; Daminova, AG; Ponomareva, AA; Andrianova, IA; Minh, GL; Rauova, L.; Litvinov, RL; Weisel, JW Les complexes immuns contenant le facteur plaquettaire 4 induisent