

Magali Richard Génétique computationnelle

Activités de recherche

- 2018-2020 TIMC IMAG, Univ. Grenoble Alpes, Grenoble, France.
 - Chaire de recherche à l'Institut des Données de l'Univ. Grenoble Alpes, Caracterisation de l'hétérogénéité cellulaire dans le contexte du cancer du poumon.
 - 2017 TIMC IMAG, CNRS, Grenoble, France, 1 an.
 - Post-doc dans l'équipe Biologie Computationnelle et Mathématique, en collaboration avec Daniel Jost, Identification et modélisation de la régulation épigénétique du cancer du poumon.
- 2013-2016 LBMC École Normale Supérieure, CNRS, Lyon, France, 3 ans et 7 mois.

 Post-doc dans l'équipe Génétique des variations inter-espèces, en collaboration avec Gael Yvert, Analyse de la fitness en environnement dynamique et génétique des systèmes sur un réseau de régulation.
- 2008-2012 **IBENS École Normale Supérieure**, *INSERM*, Paris, France, 4 ans. Thèse dans l'équipe Génétique et neurobiologie de *C. elegans*, sous la direction de Jean-Louis Bessereau, *Biosynthèse des récépteurs cholinergiques chez le nématode*.
 - 2008 **IBENS École Normale Supérieure**, *INSERM*, Paris, France, 8 mois. Stage de M2 dans l'équipe Génétique et neurobiologie de *C. elegans*, sous la direction de Jean-Louis Bessereau, *Biosynthèse des récépteurs cholinergiques chez le nématode*.
 - 2007 **Skirball Institute**, NYU, New York, USA, 5 mois.

 Stage de M1 dans l'équipe Cell Communication in Drosophila Eye Development, sous la direction de Jessica Treisman, Identification de gènes requis dans la différenciation des photorécepteurs chez la mouche par un crible génétique.
 - 2006 Welcome Trust Biocenter, Dundee, UK, 3 mois.
 Stage de L3 dans l'équipe Understanding the Molecular Mechanism of Biofilm Formation, sous la direction de Nicola Stanley-Wall, Formation des biofilms chez la bactérie.

Diplômes et formation

- 2017 **Ecole scientifique**, Aussois, France, Biologie computationnelle des systèmes, 40 heures. **Ecole scientifique**, Grenoble, France, R avancé, 30 heures.
- 2015 **Diplôme Universitaire en Statistiques**, *Université de Strasbourg*, Strasbourg, France, Mention bien.
- 2008-2012 Doctorat en Génétique et Biologie Cellulaire, Université Paris VI, Paris, France.
- 2005-2008 Magistère de génétique, Université Paris VII, Paris, France.

2nd year of master, Mention très bien, 1^{re}/22.

1st year of master, Mention très bien, 1^{re}/45.

Licence, Mention bien, $2^{\text{eme}}/34$.

- Diplôme de l'institut Pasteur en Biologie Cellulaire, Institut Pasteur, Paris.
- 2003-2005 **Classes préparatoires BCPST**, *Lycée Clémenceau*, Nantes, France, Specialités : Biologie, Chimie, Physique, Mathematiques and Géologie.
 - 2003 Baccalauréat scientifique, Lycée Clémenceau, Nantes, France, Mention très bien.

Activités d'enseignement

- 2017 Vacations, ENSIMAG, Grenoble, 6 heures.
 - Travaux pratiques en Statistiques (logiciel R), niveau Master.
- 2016 Vacations, Université Grenoble Alpes, Grenoble, 18 heures.
 - Travaux pratiques en Statistiques (logiciel R), niveau Licence.
 - Vacations, Université Grenoble Alpes, Grenoble, 18 heures.
 - Travaux dirigés en Génétique Eucaryote, niveau Licence.
- 2014 **Vacations**, *Ecole Normale Supérieure*, Lyon, 40 heures. Travaux pratiques en Génétique des nématodes, niveau Licence
- 2009 Bénévolat, Ecole Normale Supérieure, Paris.
 - Création et participation à un module d'enseignement inititiation à la recherche à l'ENS de Paris, niveau Master
- 2008-2011 **Monitorat**, *Université Paris VI Pierre et Marie Curie*, Paris, 64 heures par an. Travaux dirigés et pratiques en Génétique et Biologie Cellulaire, niveau Licence.

Activités d'encadrement

- 2017 Encadrement d'un étudiant de M2, stage de 6 mois.
- 2016 Encadrement d'un Assistant Ingénieur, CDD un an.
 - Encadrement d'une Ingénieure de Recherche, projet de 6 mois.
- 2014 Supervision d'un étudiant en thèse, 1ère année de thèse, pratique expérimentale.

Responsabilités collectives

- 2017 Création et animation d'une communauté R-users, Grenoble, France.
 - Membre du comité d'organisation du challenge : Epigenetic and High-Dimension Mediation Data Challenge, Aussois, France.
- 2015-2016 Responsable et animatrice du club Biocomputing, LBMC École Normale Supérieure, Lyon, France.
 - 2013 Responsable et animatrice du journal club Evolution, LBMC École Normale Supérieure, Lyon, France.
 - 2011 Membre du comité d'organisation du congrès Jeunes Chercheurs YRLS, Young Researchers in Life Sciences, Paris, France, http://yrls.fr/.
 - Organisation de petit-déjeuners d'insertion professionnelle, *IBENS* École Normale Supérieure, Paris, France, http://yrls.fr/.
- 2009-2010 Co-fondatrice and présidente de l'association SPIBENS , *IBENS École Normale Supérieure*, Paris, France, Student and Post-doc association of Institut of Biology of Ecole Normale Supérieure. http://www.biologie.ens.fr/depbio/?article23.
 - Bénévolat à l'association Paris-Montagne, *IBENS École Normale Supérieure*, Paris, France, Communication scientifique auprès du jeune public. http://www.paris-montagne.org/.
- 2005-2007 Elue représentante étudiante au Conseil d'Administration de l'Université, Université Paris VII Denis Diderot.
- 2005-2006 Vice-Presidente de l'association BGA, Université Paris VII Denis Diderot, association des étudiants du Magistère de Genetique. http://bga.asso.free.fr/index.html.

Publications

2017 Assigning function to natural allelic variation via dynamic modeling of gene network induction.

<u>M. Richard, F. Chuffart, H. Duplus-Bottin, F. Pouyet, M. Spichty, E. Fulcrand, M. Entrevan, A. Barthelaix, M. Springer, D. Jost and G. Yvert, In press at Mol Syst Biol</u>

Genomics of cellular proliferation under periodic stress.

J. Salignon[§], M. Richard[§], E. Fulcrand, H. Duplus-Bottin and G. Yvert, In revision at Mol Syst Biol

2016 Exploiting Single-Cell Quantitative Data to Map Genetic Variants Having Probabilistic Effects.

F. Chuffart, M. Richard, D. Jost, C. Burny, H. Duplus-Bottin, Y. Ohya and G. Yvert, PLoS Genet

2014 How does evolution tune biological noise.

M. Richard and G. Yvert, Front Genet

2013 Biosynthesis of ionotropic acetylcholine receptors requires the evolutionarily conserved ER membrane complex.

M. Richard, T. Boulin, V. Robert, J. Richmond, and J-L. Bessereau, PNAS

2012 A Screen for X-linked mutations affecting drosophila photoreceptor differentiation identifies casein kinase 1α as an essential begative regulator of wingless signaling. K. Legent, J. Steinhauer, M. Richard, and J.E. Treisman, Genetics

R packages

2017 **dmprocr**, R package to perform differential methylation profiles clustering, https://github.com/bcm-uga/dmprocr.

F. Chuffart, P. Terzian, D. Jost, M. Richard

penda, R package to calculate personalized differential analysis of omics data, https://github.com/bcm-uga/penda.

D. Jost, M. Richard

2015 **facsticor**, R method to analyse flow cytometry single cell data during time course experiments, https://github.com/magrichard/facsticor.

F. Chuffart, G. Yvert, M. Richard

2013 **h4decoder95**, R package to generate error-correcting DNA barcodes, https://github.com/magrichard/h4decoder95.

M. Richard

Conférences

2017 Epigenetic and Mediation data challenge, Invited speaker, Aussois, France.

Epigenetic in biology

Epigenetics and Cancer, Poster, Heidelberg, Allemagne.

Identification of epigenetic hotspot in lung cancer

Advanced lecture course on computational systems biology, Talk, Aussois, France.

Functional Genetic Diversity of the Yeast Galactose Network

2016 **JOBIM**, Poster, Lyon, France.

Functional Genetic Diversity of the Yeast Galactose Network

2015 Design optimization and control in system and synthetic biology, Poster, Paris, France.

Functional Genetic Diversity of the Yeast Galactose Network

BCM Seminar, Invited speaker, Grenoble, France.

Functional Genetic Diversity of the Yeast Galactose Network

JOBIM, *Poster*, Clermont-Ferrand.

Identification of fitness advantage in dynamic environment by modelisation of BAR-seq data

Quatrièmes Rencontres R, Talk, Grenoble, France.

A general method to map single-cell probabilstic trait loci of the genome

2014 Experimental Approaches to Evolution and Ecology using Yeast and other Model Systems, *Poster*, Heidelberg, Germany.

Genetics of fitness in dynamic environments

Single cells genomics, Poster, Stockholm, Sweden.

Competition between cells in dynamic environments

2012 Young Researcher in Life Sciences, Talk, 3rd prize, Paris, France.

Control of acetylcholine receptor maturation and ER homeostasis by a new transmembrane complex

LBMC Seminar, Invited speaker, Lyon, France.

Control of acetylcholine receptor maturation and ER homeostasis by a new transmembrane complex **Ver midi**, *Talk*, Paris, France.

Control of acetylcholine receptor maturation and ER homeostasis by a new transmembrane complex

2011 **18th International Worm Meeting**, *Poster*, Los Angeles, USA.

Control of acetylcholine receptor maturation and ER homeostasis by a new transmembrane complex

2010 Neuronal development, synaptic function and behaviour in C. elegans, Poster, Madison, USA.

 ${\it TMEM-93}$ is a conserved transmembrane protein required for assembly or stability of acetylcholine receptors

2009 17th International Worm Meeting, Poster, Los Angeles, USA.

TMEM-93 is a conserved transmembrane protein required for assembly or stability of acetylcholine receptors

Compétences en biologie expérimentale

Genetique mendélienne, Génétique expérimentale classique, analyse et cribles chezD. Melanogaster, C. elegans et S. cerevisiae.

Génétique quantitative, Whole genome sequencing, RNA-Seq, BAR-Seq, cartographie QTL.

Biologie moléculaire, modification de l'ADN, PCR quantitative, extraction d'ADN, extraction d'ARN.

Biochimie, Western Blot, purification d'anticorps, extraction de protéine, SILAC.

Imagerie, microscopie confocale, cytométrie en flux, microfluidique.

Robotique et automatisation, TECAN Evoware200.

Compétences en biologie computationnelle

Bioinformatique, ssh, bash, python, batch-queuing systems (OAR, PBS), traitement des données biologiques (FastQC, Bowtie, STAR, SAMtools, HT-Seq, etc).

Biostatistiques, R, Statistique inférentielle, Analyses Multivariées, Modèles linéaires, Analyse en composantes principales.

Autres, LATEX, Sweave.

Langues parlées et hobbies

Francais, Langue maternelle.

Anglais, Scientifique, écrit et parlé.

Allemand, Notions.

Arts, Théâtre classique et d'improvisation. Photographie..

Sports, Randonnée. Course à pied.