

CURRICULUM VITAE

PUBLICATIONS:

Pontier-Bres R, Rampal P, Peyron JF, Munro P, Lemichez E, Czerucka D. *Toxins (Basel)*. 2015 Oct 30;7(11):4455-67. The *Saccharomyces boulardii* CNCM I-745 Strain Shows Protective Effects against the *B.anthraxis* LT Toxin.

Pontier-Bres R, Munro P, Boyer L, Anty R, Imbert V, Terciolo C, André F, Rampal P, Lemichez E, Peyron JF, Czerucka D. *PLoS One*. 2014 Aug 13;9(8):e103069. *Saccharomyces boulardii* modifies *Salmonella typhimurium* traffic and host immune responses along the intestinal tract.

Pontier-Bres R, Prodon F, Munro P, Rampal P, Lemichez E, Peyron JF, Czerucka D. *PLoS One*. 2012;7(3):e33796. Modification of *Salmonella Typhimurium* motility by the probiotic yeast strain *Saccharomyces boulardii*.

Mauro V, Carette D, **Pontier-Bres R**, Dompierre J, Czerucka D, Segretain D, Gilleron J, Pointis G. *Apoptosis*. 2013 Apr;18(4):480-91. The anti-mitotic drug griseofulvin induces apoptosis of human germ cell tumor cells through a connexin 43-dependent molecular mechanism.

Rosilio C, Lounnas N, Nebout M, Imbert V, Hagenbeek T, Spits H, Asnafi V, **Pontier-Bres R**, Reverso J, Michiels JF, Ben-Sahra I, Bost F, Peyron JF. *Cancer Lett*. 2013 Apr 21. The metabolic perturbators metformin, phenformin and AICAR interfere with the growth and survival of murine PTEN-deficient T cell lymphomas and human T-ALL/T-LL cancer cells.

Fenouille N, Grosso S, Yunchao S, Mary D, **Pontier-Bres R**, Imbert V, Czerucka D, Caroli-Bosc FX, Peyron JF, Lagadec P. *J Pathol*. 2012 May;227(1):118-29. Calpain 2-dependent I κ B α degradation mediates CPT-11 secondary resistance in colorectal cancer xenografts.

Canonici A, Siret C, Pellegrino E, **Pontier-Bres R**, Pouyet L, Montero MP, Colin C, Czerucka D, Rigot V, André F. *PLoS One*. 2011 Mar 31;6(3):e18427. *Saccharomyces boulardii* improves intestinal cell restitution through activation of the α 2 β 1 integrin collagen receptor..

Murdaca J, Treins C, Monthouël-Kartmann MN, **Pontier-Bres R**, Kumar S, Van Obberghen E, Giorgetti-Peraldi S. *J Biol Chem*. 2004 Jun 18;279(25):26754-61. Grb10 prevents Nedd4-mediated vascular endothelial growth factor receptor-2 degradation.

EXPERIENCES PROFESSIONNELLES :

Depuis 2015 INGENIEUR D'ETUDES. Centre Scientifique de Monaco (CSM), Monaco. Département de Biologie Médicale, Equipe « Ecosystèmes et Immunité » dirigée par D. Czerucka.

2013 - 2015 INGENIEUR D'ETUDES. PROTISVALOR Méditerranée, Université de Nice Sophia Antipolis, Nice. Rattaché à l'équipe 4, dirigée par JF. Peyron, Centre Méditerranéen de Médecine Moléculaire (C3M-UMR1065), sous la direction de D. Czerucka.

2006 - 2013 TECHNICIEN SUPERIEUR. Laboratoire de Gastro-entérologie du Pr. P. Rampal, IFR50, UFR de Médecine, Nice. Sous la direction de D. Czerucka.

2003 – 2004 TECHNICIEN SUPERIEUR. Laboratoire de recherche sur les dystrophies du Pr. C. Desnuelle, IFR50, UFR de Médecine, Nice. Rattaché au laboratoire de B. Rossi.

DIPLÔMES ET QUALIFICATIONS :

2015 - 2016 Master « Sciences de la Vie et de la Santé », spécialité : « Génétique, Immunité et Développement Animal ». Université de Nice - Sophia Antipolis.

2002 - 2003 Spécialisation : « Biotechnologies, Génie cellulaire et immunologie ». Greta Cannes-Grasse.

1999 - 2000 Maîtrise « Biologie Cellulaire et Physiologie ». Université de Nice - Sophia Antipolis.

FORMATIONS SUIVIES:

2016 : « Microscopie confocale à balayage LASER Nikon A1R ». D. Alcor. C3M. Nice.

2015 : « Habilitation à la conduite des autoclaves ». APAVE. CSM. Monaco.

2015 : « Formation à la lutte-incendie ». Formation théorique et pratique. Service de sécurité interentreprises. Monaco.

2014 : « Cytométrie en Flux ». F. Brau, F. Larbret et J. Cazareth. CNRS Formation entreprises. IPMC. Valbonne.

2013 : « Approche législative, éthique et pratique du rongeur de laboratoire ». Formation « A » expérimentation animale. V. Corcelle. C3M. Nice.

2013 : « Microscopie à fluorescence appliquée aux systèmes biologiques ». D. Alcor. C3M. Nice.

2013 : « YSI2950 ». Analyseur Biochimique. System-C Industry.

2013 : « Formation Immuno-histologie ». S. Marchetti & J. Gilleron. C3M. Nice.

2011 : « BIOSPACE PHOTON IMAGER » de Biospace Lab. Imagerie non-invasive du petit animal. Bioluminescence et fluorescence. Et « M3VISION » de Biospace Lab. Logiciel d'analyses et de traitements. C3M. Nice.

2011 : « VOLOCITY 3D Image Analysis Software » de Perkin Elmer : Logiciel de reconstructions tridimensionnelles, trackings des particules sur des acquisitions de microscopie Confocale. C3M. Nice.

2010 : « La PCR Quantitative » et « Utilisation de la STEPONE ». E. LENOTRE d'Applied Biosystems. C3M. Nice.

2009 : « Fujifilm LAS-4000 Imager ». C3M. Nice.

2009 : « Les RDV Imagerie » par F. Prodon. C3M. Nice :

- (1) Introduction à la microscopie photonique « conventionnelle »,
- (2) Introduction à la fluorescence en biologie et aux méthodes de quantification de fluorescence,
- (3) Analyses d'images : la segmentation,
- (4) reconstruction multidimensionnelle (3D, 4D).

- 2009 : « Microscope Confocal à balayage LASER Zeiss Axiovert 200M LSM-510 META ». F. Prodon. C3M. Nice.
- 2009 : « Vidéo-microscope à ondes évanescentes Leica AM-TIRF DMI6000 » sur chambre thermostatée avec contrôleur CO₂. (TIRF = Total Internal Reflection Fluorescence). F. Prodon. C3M. Nice.
- 2009 : « Vidéo-microscope inversé ZEISS Axiovert 200M » sur chambre thermostatée Pecon. F. Prodon. C3M. Nice.
- 2008 : « Fujifilm LAS-3000 Imager ». C3M. Nice.
- 2003 : « Gels protéiques Bidimensionnels ». M. SANSON. Plateforme Protéomique IFR50. Nice.
- 2003 : « Risques de laboratoire et préventions ». INSERM. Nice.

COMPETENCES TECHNIQUES :

- Expérimentation Animale sur rongeurs de laboratoire.
 - . Anesthésies (Isoflurane).
 - . Imagerie in vivo non invasive du petit animal.
 - . Dissection et prélèvements d'organes et tissus.
 - . Fixation, inclusion et coupes de tissus (cryoconservés et paraffinés).
 - . Immuno-marquages sur coupes.

- Cellules :
 - . Culture cellulaire (primaires et lignées établies).
 - . Cryoconservation
 - . Transfections cellulaires stables et transitoires.
 - . Travail en zones sécurisées L1 et L2.
 - . Cytométrie en flux.
 - . Immuno-marquages sur cellules.
 - . Tests de prolifération, de viabilité et cytotoxicité (tests XTT, BrDU,...)

- Biochimie :
 - Génomique :
 - . Extraction et purification d'acides nucléiques sur tissus et cellules.
 - . Constructions plasmidiques (Mutations, sous clonage et amplifications).
 - . PCR, RT-PCR, PCR quantitative. Création, tests et validations des amorces. Analyses avancées.
 - . Southern-blot, Northern-blot.

 - Protéomique :
 - . Extractions et purifications des protéines à partir de tissus divers et de cellules.
 - . Western-blot.
 - . Gels d'Electrophorèse bidimensionnels.
 - . Tests ELISA.
 - . Immuno-précipitation.
 - . EMSA (= Electrophoretic mobility shift assay).

- Bactériologie :
 - . Tests « Adhésions et Invasions » : Dosages des bactéries adhérentes aux cellules et/ou des envahissantes.
 - . Transformations bactériennes et sélection des clones transformés.

- Imagerie :
 - . Acquisitions : microscope photonique, epifluorescent, confocal, vidéomicroscope.
 - . Analyses et traitements des acquisitions :

- reconstructions tridimensionnelles (3D) avec divers logiciels,
 - « trackings » automatiques et manuels des mouvements de particules.
- Informatique : Pack Office (Word, Excel (Création de Macros), Powerpoint). Logiciels d'analyses d'images (Adobe Photoshop, Multigauge, Image J, Image Surfer, Volocity, Image Studio).