

CURRICULUM VITAE

Jonathan Vinet, Ph.D.
Via Argine Panzano 6
41012, Carpi (MO)
Tel: 3298881524
e-mail: vinetj@gmail.com



Informazioni personali

Cognome: Vinet
Nome: Jonathan
Data di Nascita: 9 Ottobre 1975
Luogo di Nascita: Lasalle (Québec), Canada
Cittadinanza: Canadese e Italiana
Stato Civile: Coniugato

Lingue conosciute: Francese (madrelingua)
Inglese (padronanza)
Italiano (padronanza)

Codice Fiscale: VNTJTH75R09Z401W

Educazione

2020 Laurea Magistrale in Neuroscienze (LM-6), Università di Pisa, Pisa, Italia (Equipollenza per la Laurea Magistrale canadese, DR. 2077/2020).
2019 Laurea Triennale in Scienze Biologiche (L-13), Università degli Studi di Modena e Reggio Emilia, Modena, Italia (Equipollenza per la Laurea Triennale canadese, DR. 31 del 21/01/2019).
2005 Diploma di Dottorato di Ricerca (Ph. D.) in Neurobiologia, Université Laval, Québec, Canada.
1999 Laurea Magistrale in Neurobiologia, Université Laval, Québec, Canada.
1997 Laurea Triennale in Biologia, Université Laval, Québec, Canada.

Corsi di Specializzazione/Titoli

Lug. 2019 Super Resolution Microscopy, EMBL Course, Heidelberg, Germania. Corso avanzato di una durata di sei giorni sulla microscopia a fluorescenza a super risoluzione che copriva la teoria e l'applicazione pratica delle attuali tecniche di microscopia a super risoluzione applicate a questioni biologiche. I partecipanti hanno utilizzato microscopi a super risoluzione per la microscopia di localizzazione (es. DSTORM / GSDIM) e la microscopia

- STED su una varietà di campioni fissati e vivi preparati durante il corso. Il corso è stato organizzato da ricercatori ospiti invitati insieme agli esperti dell'EMBL di Heidelberg e Leica Microsystems.
- Lug. 2017 Abilitazione scientifica nazionale al ruolo di professore II fascia per il macrosettore 05/F1, settore scientifico disciplinare BIO/13 - Biologia Applicata (validità dal 26/07/2017 al 26/07/2023).
- Feb. 2010 TIPharma-Drug Discovery and Development, 's-Hertogenbosch, Paesi Bassi. Corso di cinque giorni indirizzato a studenti post-doc nel quale i partecipanti erano chiamati a simulare il processo di sviluppo di un farmaco per un disturbo fittizio.
- Set. 2008 PENS Training Center-Imaging Brain Function: From Synapses to Networks, Lausanne, Svizzera. Corso di due settimane indirizzato a studenti PH.D e post-doc in Neuroscienza. Nella prima settimana, i partecipanti hanno avuto un insegnamento teorico sulle varie tecniche di microscopia a fluorescenza (confocale e TIRF), microscopia elettronica e tecniche di analisi di immagine indirizzate alle neuroscienze da parte di esperti internazionali. Nella seconda settimana, i partecipanti dovevano eseguire 2 workshops pratici presso laboratori di Losanna. Nel mio caso, ho partecipato a un workshop sulla TIRF e un workshop sulla marcatura a fluorescenza di neuroni in vivo nel cervello embrionale di topo.

Esperienze di Lavoro

-
- Ott. 2021-adesso Tecnico di microscopia confocale, Centro Interdipartimentale Grandi Strumenti), Università degli Studi di Modena e Reggio Emilia, Modena, Italia.
- Apr. 2019-Set. 2021 Tecnico Interinale di microscopia confocale (Centro Interdipartimentale Grandi Strumenti), Università degli Studi di Modena e Reggio Emilia, Modena, Italia.
- Apr. 2018-Dic. 2018 Ricercatore a contratto nell'ambito del Progetto Joint Programme dal titolo "Neurodegenerative Disease Research, Stress granules and proteostasis in motor neurons: towards a mechanistic understanding of ALS, CureALS", presso il laboratorio diretto dalla Prof.ssa Cristina Cereda, IRCSS Mondino di Pavia, Italia.
- Apr. 2017- Mar. 2018 Ricercatore (Post-doc Fondazione Umberto Veronesi) presso il laboratorio diretto dal Prof. Giuseppe Biagini, Università degli Studi di Modena e Reggio Emilia, Modena, Italia.
- Apr. 2016-Mar. 2017 Ricercatore (Post-doc AriSLA) presso il laboratorio diretto dalla Prof.ssa Serena Carra, Università degli Studi di Modena e Reggio Emilia, Modena, Italia.
- Mar. 2012-Mar. 2016 Ricercatore (Post-doc FISM/Marie Skłodowska-Curie) presso il laboratorio diretto dal Prof. Giuseppe Biagini, Università degli Studi di Modena e Reggio Emilia, Modena, Italia.

Giu. 2007-Dic. 2011	Ricercatore (Post-doc) presso il laboratorio diretto dal Prof. Erik Boddeke, University Medical Center Groningen, Groningen, Paesi Bassi.
Feb. 2005-Apr. 2007	Assistente di ricerca presso il laboratorio diretto dal Dott. Attila Sík, Centre de recherche Université Laval Robert-Giffard, Québec, Canada.
Gen. 2002-Feb. 2005	Dottorato di ricerca, sotto la supervisione del Prof. Nicholas Barden, Université Laval, Québec, Canada e della Prof.ssa Nicoletta Brunello, Università degli Studi di Modena e Reggio Emilia, Modena, Italia.
Gen. 2000-Dic. 2001	Assistente di ricerca presso il laboratorio diretto dalla Dott.ssa Sonia Goulet, Centre de recherche Université Laval Robert-Giffard, Québec, Canada.
Set. 1997-Dic. 1999	Master in Neurobiology, Université Laval, Canada.

Esperienze di insegnamento

2020	“Confocal microscopy applications in Biology”; Seminario invitato in teleconferenza per studenti del CdL magistrale di Biologia Sperimentale e Applicata.
2019	“Confocal microscopy techniques applied to biological research”; Seminario invitato per studenti del CdL magistrale di Biologia Sperimentale e Applicata, per studenti del CdL magistrale Biotecnologie Mediche e per studenti del dottorato di ricerca in Medicina Molecolare e Regenerativa.
2017-2018	“Potenziale di membrana e impulsi nervosi”; Seminario invitato nell’ambito del corso di Biologia Molecolare e Cellulare per i CdL Tecniche di Laboratorio Biomedico, Università degli Studi di Modena e Reggio Emilia, Italia.
2012	“Glial cells and neuroinflammation”; due seminari per gli studenti del corso di dottorato di Medicina Clinica e Sperimentale di UNIMORE, Università degli Studi di Modena e Reggio Emilia, Italia.
2010-2011	Tutor accademico per studenti di medicina, University Medical Center Gronigen, Paesi Bassi.
2010	“Astrocytes: The shadow of neurons”; Seminario per gli studenti del Master in “Behavioural and Cognitive Neuroscience”, University Medical Center Gronigen, Paesi Bassi.
2010	“Release of chemokines from neurons: Importance for neuron-microglia signaling”; Seminario per gli studenti del Master in “Behavioural and Cognitive Neuroscience”, University Medical Center Gronigen, Paesi Bassi.
2010	“Glial cells”; Seminario per gli studenti di Medicina, University Medical Center Gronigen, Paesi Bassi.
2009	“Time-lapse microscopy to study vesicles transport and release”; Seminario di microscopia indirizzato ai dottorandi di ricerca, University Medical Center Groningen, Paesi Bassi.

1997-2000 “Human brain anatomy”; Laboratorio di anatomia del cervello umano per gli studenti del Baccalaureato in Medicina e in Psicologia, Université Laval, Québec, Canada.

Borse di Studio e Premi

2017 Fellowship Fondazione Umberto Veronesi (Aprile 2017-Marzo 2018).
2013 Fellowship Marie-Curie Intra-European Fellowship (Marzo 2014-Febbraio 2016).
2012 Fellowship Fondazione Italiana Sclerosi Multipla (FISM) (Marzo 2012-Febbraio 2014).

Finanziamenti

2011 Fondazione Olandese Sclerosi Multipla (MS Stichting): Fondo di ricerca di 4 anni (Set. 2011-Ago. 2015).
2011 Fondazione Olandese per gli studi sul cervello (Hersenstichting): Fondo di ricerca di 1 anno (Set. 2011-Ago. 2012).
2010 Fondazione Olandese Sclerosi Multipla (MS Stichting): Progetto pilota di 1 anno (Feb. 2010-Gen. 2011).

Altre attività a carattere scientifico

Reviewer PLoS One, Journal of Immunology, Behavioural Neurology, Frontiers in Neuroscience.

Guest Editor International Journal of Molecular Sciences.

Comitato scientifico Consulente del comitato tecnico del Dipartimento di Scienze Biomediche, Metaboliche e Neuroscienze di UNIMORE per la scelta/acquisto di un nuovo microscopio confocale per eseguire esperimenti di time-lapse imaging (Settembre 2018-Dicembre 2018).

Consulente del comitato tecnico del Dipartimento di Scienze Biomediche, Metaboliche e Neuroscienze di UNIMORE per il potenziamento del microscopio SP8 del CIGS di UNIMORE con l'acquisto di un'unità STED (Giugno 2017-Novembre 2018).

Membro del comitato tecnico del Centro Interdipartimentale Grandi Strumenti (CIGS) di UNIMORE per la scelta/acquisto di un nuovo microscopio confocale nel quadro del piano di sviluppo (Ottobre 2016-Luglio 2017).

Terza missione Seminari a studenti del liceo Fanti di Carpi (terza-quinta), sulle cellule gliale e la vita di ricercatore (Maggio 2015, Maggio 2016, Maggio 2017).

Competenze e tecniche di laboratorio conosciute

Microscopia ottica e confocale

Preparazione: Immunoistochimica su tessuti e culture cellulari di ratto, topo, primati e umani.

Esperienza di microscopia ottica su piattaforma Nikon (Eclipse CiL).

Elevata esperienza di tecniche di microscopia confocale su piattaforme Leica (SP2 spettrale, SP8 spettrale con laser bianco, STED e FLIM), Olympus (Fluoview 1000), Zeiss (LSM 510).

Esperienza di Time-lapse imaging su piattaforme Solamere (con Nipkow spinning disk), Nikon A1 e Leica (SP8 spettrale con laser bianco).

Esperienza di Fluorescence Recovery After Photobleaching (FRAP su Leica SP8).

Esperienza di Microscopia Total Internal Reflection Fluorescence (TIRF su piattaforma Zeiss Axiovert 200 modificato per TIRF da Visitron).

Esperienza di Fluorescence Resonance Energy Transfer (FRET su Leica SP2).

Esperienza di Calcium Imaging.

Microscopia Elettronica a trasmissione

Preparazione: Immunohistochemica in condizione pre-embedding o post-embedding per microscopia elettronica.

Esperienze su Piattaforma FEI Tecnai 12 e Philips CM100

Analisi di immagini

Deconvoluzione d'immagine fluorescente tramite il software Huygens.

Ricostruzione 3D e morfometria tramite software Imaris e NeuroLucida.

Analisi quantitativa e statistica di immagini ottiche tramite software Nikon (NIS-Element) e ImageJ (FIJI).

Analisi quantitativa e statistica di immagini fluorescenti tramite software ImageJ (FIJI) e Olympus (ScanR).

Colture cellulare

Colture di cellule HeLa, Hek e NG108.

Colture primarie di neuroni.

Colture primarie di cellule gliali (colture primarie di microglia, colture primarie di oligodendrocyte Precursor Cells, colture primarie di astrociti).

Colture organotipiche ippocampali.

Trasfezione di cellule con calcio-fosfato, lipofezione, Amaxa/nucleofezione

Biologia molecolare

FACS sorting

Citometria di flusso

RT-PCR

qPCR

Western blotting

Articoli pubblicati in riviste internazionali indicizzate

*: co-first authorship

- Tiago T, Hummel B, Morelli FF, Basile V, **Vinet J**, Galli V, Mediani L, Antoniani F, Pomella S, Cassandri M, Garone MG, Silvestri B, Cimino M, Cenacchi G, Costa R, Mouly V, Poser I, Yeger-Lotem E, Rosa A, Alberti S, Rota R, Ben-Zvi A, Sawarkar R, Carra S. Small heat-shock protein HSPB3 promotes myogenesis by regulating the lamin B receptor. *Cell Death Dis.* 2021; 12(5):452.
- Mediani L, Antoniani F, Galli V, **Vinet J**, Carrà AD, Bigi I, Tripathy V, Tiago T, Cimino M, Leo G, Amen T, Kaganovich D, Cereda C, Pansarasa O, Mandrioli J, Tripathi P, Troost D, Aronica E, Buchner J, Goswami A, Sternecker J, Alberti S, Carra S. Hsp90-mediated regulation of DYRK3 couples stress granule disassembly and growth via mTORC1 signaling. *EMBO Rep* 2021; 22(5):e51740.
- Davis ZH, Mediani L, Antoniani F, **Vinet J**, Li S, Alberti S, Lu B, Holehouse AS, Carra S, Brandman O. Protein products of nonstop mRNA disrupt nucleolar homeostasis. *Cell Stress Chaperones* 2021; 26(3):549-561.
- Mediani L, Galli V, Carrà AD, Bigi I, **Vinet J**, Ganassi M, Antoniani F, Tiago T, Cimino M, Mateju D, Cereda C, Pansarasa O, Alberti S, Mandrioli J, Carra S. BAG3 and BAG6 differentially affect the dynamics of stress granules by targeting distinct subsets of defective polypeptides released from ribosomes. *Cell Stress Chaperones* 2020; 25(6):1045-1058.
- Mediani L, Guillén-Boixet J, **Vinet J**, Franzmann TM, Bigi I, Mateju D, Carrà AD, Morelli FF, Tiago T, Poser I, Alberti S, Carra S. Defective ribosomal products challenge nuclear function by impairing nuclear condensate dynamics and immobilizing ubiquitin. *EMBO J.* 2019; 38(15):e101341.
- Vinet J**, Costa AM, Salina-Navarro M, Leo G, Moons L, Arckens L, Biagini G. A hydroxypyronone-based inhibitor of metalloproteinase-12 displays neuroprotective properties in both status epilepticus and optic nerve crush animal models. *Int J Mol Sci.* 2018; 19:2178.
- Lucchi C, Costa AM, Giordano C, Curia G, Piat M, Leo G, **Vinet J**, Brunel L, Fehrentz JA, Martinez J, Torsello A, Biagini G. Involvement of PPAR γ in the Anticonvulsant Activity of EP-80317, a Ghrelin Receptor Antagonist. *Front. Pharmacol.* 2017; 8:676.
- Morelli FF, Verbeek DS, Bertacchini J, **Vinet J**, Mediani L, Marmiroli S, Cenacchi G, Nasi M, De Biasi S, Brunsting JF, Lammerding J, Pegoraro E, Angelini C, Tupler R, Alberti S, Carra S. Aberrant Compartment Formation by HSPB2 Mislocalizes Lamin A and Compromises Nuclear Integrity and Function. *Cell Rep.* 2017; 20(9):2100-2115.
- Morelli FF, Mediani L, Heldens L, Bertacchini J, Bigi I, Carrà AD, **Vinet J**, Carra S. An interaction study in mammalian cells demonstrates weak binding of HSPB2 to BAG3, which is regulated by HSPB3 and abrogated by HSPB8. *Cell Stress Chaperones* 2017; 22(4):531-540.
- Ganassi M, Mateju D, Bigi I, Mediani L, Poser I, Lee HO, Seguin SJ, Morelli FF, **Vinet J**, Leo G, Pansarasa O, Cereda C, Poletti A, Alberti S, Carra S. A Surveillance Function of the HSPB8-BAG3-HSP70 Chaperone Complex Ensures Stress Granule Integrity and Dynamism. *Mol. Cell* 2016; 63(5):796-810.

- Vinet J**, Vainchtein ID, Spano C, Giordano C, Bordini D, Dominici M, Boddeke HWGM, Eggen BJ, Biagini G. Microglia are less pro-inflammatory than myeloid infiltrates in the hippocampus of mice exposed to status epilepticus. *Glia* 2016; 64(8):1350-1362.
- Giordano C, **Vinet J**, Curia G, Biagini G. Repeated 6-Hz corneal stimulation progressively increases FosB/ Δ FosB levels in the lateral amygdala and induces seizure generalization to the hippocampus. *PLoS One* 2015; 10(11):e0141221.
- Lucchi C, **Vinet J**, Meletti S, Biagini G. Ischemic-hypoxic mechanisms leading to hippocampal dysfunction as a consequence of status epilepticus. *Epilepsy Behav.* 2015; 49:47-54.
- Minoia M, Boncoraglio A, **Vinet J**, Morelli FF, Brunsting JF, Poletti A, Krom S, Reits E, Kampinga HH, Carra S. BAG3 induces the sequestration of proteasomal clients into cytoplasmic puncta: Implications for a proteasome-to-autophagy switch. *Autophagy.* 2014; 10(9):1603-1621.
- Seguin SJ, Morelli FF, **Vinet J**, Amore D, De Biasi S, Poletti A, Rubinsztein DC, Carra S. Inhibition of autophagy, lysosome and VCP function impairs stress granule assembly. *Cell Death Differ.* 2014; 21(12):1838-1851.
- Rossignol E, Kobow K, Simonato M, Loeb JA, Grisar T, Gilby KL, **Vinet J**, Kadam SD, Becker AJ. WONOEP appraisal: New genetic approaches to study epilepsy. *Epilepsia.* 2014; 55(8):1170-1186.
- Vainchtein ID, **Vinet J**, Brouwer N, Brendecke S, Biagini G, Biber K, Boddeke HW, Eggen BJ. In acute experimental autoimmune encephalomyelitis, infiltrating macrophages are immune activated, whereas microglia remain immune suppressed. *Glia*, 2014; 62(10):1724-1735.
- Curia G, Lucchi C, **Vinet J**, Gualtieri F, Marinelli C, Torsello A, Costantino L, Biagini G. Pathophysiology of Mesial Temporal Lobe Epilepsy: Is Prevention of Damage Antiepileptogenic? *Curr. Med. Chem.* 2014; 21(6):663-688.
- Lucchi C, Curia G, **Vinet J**, Gualtieri F, Bresciani E, Locatelli V, Torsello A, Biagini G. Protective but not anticonvulsant effects of ghrelin and JMV-1843 in the pilocarpine model of Status epilepticus. *PLoS One.* 2013; 8(8):e72716.
- Biagini G, Rustichelli C, Curia G, **Vinet J**, Lucchi C, Pugnaghi M, Meletti S. Neurosteroids and epileptogenesis. *J. Neuroendocrinol.* 2013; 25(11):980-990.
- Watts AO, van Lipzig MM, Jaeger WC, Seeber RM, van Zwam M, **Vinet J**, van der Lee MM, Siderius M, Zaman GJ, Boddeke HW, Smit MJ, Pflieger KD, Leurs R, Vischer HF. Identification and profiling of CXCR3-CXCR4 chemokine receptor heteromer complexes. *Br. J. Pharmacol.* 2012; 168(7):1662-1674.
- Vinet J***, van Zwam M*, Dijkstra IM, Brouwer N, van Weering HR, Watts A, Meijer M, Fokkens MR, Kannan V, Verzijl D, Vischer HF, Smit MJ, Leurs R, Biber K, Boddeke HW. Inhibition of CXCR3-mediated chemotaxis by the human chemokine receptor-like protein CCX-CKR. *Br. J. Pharmacol.* 2012; 168(6):1375-1387.
- Moidunny S, **Vinet J**, Wesseling E, Bijzet J, Shieh CH, van Ijzendoorn SC, Bezzi P, Boddeke HW, Biber K. Adenosine A2B receptor-mediated leukemia inhibitory factor release from astrocytes protects cortical neurons against excitotoxicity. *J. Neuroinflammation.* 2012; 9:198.
- Vinet J***, van Weering HRJ*, Heinrich A, Kälin RE, Wegner A, Brouwer N, Heppner FL, van Rooijen N, Boddeke HWGM, Biber K. Neuroprotective function for ramified microglia in hippocampal excitotoxicity. *J. Neuroinflammation.* 2012; 9:27.

- Olah M, Amor S, Brouwer N, **Vinet J**, Eggen B, Biber K, Boddeke HW. Identification of a microglia phenotype supportive of remyelination. *Glia*. 2012; 60(2):306-321.
- Seidel K, Meister M, Dugbartey GJ, Zijlstra MP, **Vinet J**, Brunt ER, van Leeuwen FW, Rüb U, Kampinga HH, den Dunnen WF. Cellular protein quality control and the evolution of aggregates in SCA3. *Neuropathol. Appl. Neurobiol.* 2012; 38(6):548-558.
- Seidel K*, **Vinet J***, den Dunnen WFA, Brunt ER, Meister M, Boncoraglio A, Zijlstra MP, Boddeke HWGM, Rüb U, Kampinga HH, Carra S. The HSPB8-BAG3 chaperone complex is upregulated in astrocytes in the human brain affected by protein aggregation diseases. *Neuropathol. Appl. Neurobiol.* 2012; 38(1):39-53.
- Olah M, Biber K, **Vinet J**, Boddeke HWGM. Microglia Phenotype diversity. *CNS & Neurol. Disord.-Drug Targ.* 2011; 10(1):108-118.
- van Weering HRJ, Boddeke HWGM, **Vinet J**, Brouwer N, de Haas AH, van Rooijen N, Thomsen AR, Biber KPH. CXCL10/CXCR3 signaling in glia cells differentially affects NMDA-induced cell death in CA and DG neurons of the mouse hippocampus. *Hippocampus* 2011; 21(2):220-232.
- Vinet J**, Lemieux P, Tamburri A, Tiesinga P, Gallo V, Sík A. Subclasses of oligodendrocytes populate the mouse hippocampus. *Eur. J. Neurosci.* 2010; 31(3):425-438.
- Vinet J***, de Jong EK*, Boddeke HWGM, Stanulovic V, Brouwer N, Granic I, Eisel ULM, Liem RSB, Biber K. Expression of CXCL10 in cultured cortical neurons. *J. Neurochem.* 2010; 112(3):703-714.
- de Jong EK*, **Vinet J***, Stanulovic VS*, Meijer M, Wesseling E, Sjollema K, Boddeke HWGM, Biber K. Expression, transport and axonal sorting of neuronal CCL21 in large-dense core vesicles. *FASEB J.* 2008; 22(12):4136-4145.
- Biber K, **Vinet J**, Boddeke HWGM. Neuron-microglia signaling: chemokines as versatile messengers. *J. Neuroimmunology* 2008; 198(1-2):69-74.
- Vinet J**, Sík A. Expression pattern of voltage-dependent calcium channel subunits in hippocampal inhibitory neurons in mice. *Neuroscience* 2006; 143(1):189-212.
- Vinet J***, Carra S*, Blom JMC, Brunello N, Barden N, Tascetta F. Chronic treatment with desipramine and fluoxetine modulates BDNF, CaMKK α and CaMKK β mRNA levels in the hippocampus of transgenic mice expressing antisense RNA against the glucocorticoid receptor *Neuropharmacology* 2004; 47(7):1062-1069.
- Vinet J**, Carra S, Blom JMC, Harvey M, Brunello N, Barden N, Tascetta F. Cloning of mouse Ca²⁺/calmodulin-dependent protein kinase kinase beta (CaMKK β) and characterization of CaMKK β and CaMKK α distribution in the adult mouse brain. *Mol. Brain Res.* 2003;111(1-2):216-221.
- Bernier PJ, Bédard A, **Vinet J**, Lévesque M, Parent A. Newly generated neurons in the amygdala and adjoining cortex of adult primates. *Proc. Natl. Acad. Sci. USA.* 2002; 99(17):11464-11469.
- Vinet J**, Bernier PJ, Parent A. Bcl-2 expression in thalamus, brainstem, cerebellum and visual cortex of adult primate. *Neurosci. Res.* 2002; 42(4):269-277.
- Bernier PJ, **Vinet J**, Cossette M, Parent A. Characterization of the subventricular zone in the adult human brain: evidence for the involvement of bcl-2. *Neurosci. Res.* 2000; 37(1):67-78.

Cicchetti F, **Vinet J**, Beach TG, Parent A. Differential expression of α -amino-3-hydroxy-5-methyl-4-isoxazolepropionate receptor subunits by calretinin-immunoreactive neurons in the human striatum. *Neuroscience*. 1999; 93(1):89-97.

Presentazioni orali su invito o in convegni scientifici

- Mag. 2015 **Vinet J**. Characterization of a supportive phenotype of microglia toward remyelination. *Congresso annuale dell'associazione Italiana per la Sclerosi Multipla (AISM) e la sua Fondazione*. Roma, Italia.
- Mag. 2015 **Vinet J**. Presentazione e discussione critica dell' articolo "Pilocarpine-induced convulsive activity is limited by multidrug transporters at the rodent blood-brain barrier". *Giornate di Studio sull'Eccitabilità Neuronale XII – Società Italiana di Neuroscienze*. Fano, Italia.
- Giu. 2013 **Vinet J**, van Weering HRJ, Boddeke HWG., Biber KPH, Biagini G. Identifying the phenotype of microglia in temporal lobe epilepsy. 12th *Workshop on Neurobiology of Epilepsy (WOENOP)*. Lac Dupuis, Québec, Canada.
- Mag. 2012 **Vinet J**. Supportive and protective role of microglia. *Giornate di Studio sull'Eccitabilità Neuronale IX – Società Italiana di Neuroscienze*. Badia di San Pietro al Monte Conero, Sirolo, Italia.
- Ott. 2010 **Vinet J**. Induced Pluripotent Stem (iPS) cells as a tool to study neuron-microglia communication in human Huntington's patients. *Dutch Huntington's disease symposium*. Naarden, Paesi Bassi.
- Mar. 2010 **Vinet J**. Release of chemokines from neurons: Importance for neuron-microglia signaling. *Manchester Neuroscience symposium*. Manchester, UK.
- Dic. 2009 **Vinet J**. Release of chemokines from neurons: Importance for neuron-microglia signaling. Birmingham University, Department of neuropharmacology and neurobiology, Birmingham, UK.
- Apr. 2009 **Vinet J**. CXCL10/CXCR3 signaling in glia cells differentially affects NMDA-induced cell death in CA and DG neurons of the mouse hippocampus. *Dutch Glia Workgroup*. Amsterdam, Paesi Bassi.
- Lug. 2008 **Vinet J**, de Jong EK, Meijer M, Boddeke HWGM, Biber K. Expression of CCL21 in large-dense core vesicles and factors affecting their transport and release. *Joint UK, German and Dutch Symposium 2008, Cell Adhesion and Migration*. Nijmegen, Paesi Bassi.
- Giu. 2008 **Vinet J**. Expression of CCL21 in large-dense core vesicles and factors affecting their transport and release. *Dutch Society of Physiology meeting*. 's-Hertogenbosch, Paesi Bassi.
- Lug. 1998 **Vinet J**, Bernier PJ, Parent A. The subventricular zone and rostral migratory stream in humans: A possible source of stem cells for brain repair. *Society for Experimental Neuropathology meeting*. Montréal, Canada.