

Curriculum vitae di Fabrizio Lombardo

Professore Associato

Dipartimento di Sanità Pubblica e Malattie Infettive

Sapienza Università di Roma; P.le Aldo Moro, 5 – 00185, Roma

Tel: +39 06 4969 4326; Fax: +39 06 4991 4653;

Email: fabrizio.lombardo@uniroma1.it; f.lombardo73@gmail.com

Skype: [fabrilombardo](https://www.skype.com/people/fabrilombardo)

FORMAZIONE

2004: Dottorato in Genetica e Biologia Molecolare, Sapienza Università di Roma. Tesi dal titolo: "Molecular studies of the salivary glands of the African malaria vector *Anopheles gambiae*: a tissue-specific promoter analysis". Supervisor: Dr. Bruno Arcà, Prof. Irene Bozzoni.

1997: Laurea in Scienze Biologiche, Sapienza Università di Roma. Tesi dal titolo: "Analisi molecolare del promotore del gene murino Dri27, la cui espressione è regolata nel corso dello sviluppo e del differenziamento epiteliale intestinale". Supervisor: Dr. Giuditta Perozzi, Prof. Irene Bozzoni.

ESPERIENZE

30 Dicembre 2018 – oggi: Professore Associato (L. 240/10) presso il Dipartimento di Sanità Pubblica e Malattie Infettive, Sapienza Università di Roma (SSD: VET/06).

30 Dicembre 2015 – 29 Dicembre 2018: Ricercatore a tempo determinato (RTD-b, tenure track) presso il Dipartimento di Sanità Pubblica e Malattie Infettive, Sapienza Università di Roma (SSD: VET/06).

Aprile 2010 – Dicembre 2015: Assegnista presso il Dipartimento di Sanità Pubblica e Malattie Infettive, Sapienza Università di Roma.

2009 – 2010: Borsista dell'Istituto Pasteur – Fondazione Cenci-Bolognetti.

2007 – 2009: "Research Associate" presso la Division of Cell and Molecular Biology, Department of Life Sciences, Imperial College, London (Prof. Fotis Kafatos and Dr. Giorgos Christophides Lab).

2004 – 2007: Assegnista presso il Dipartimento di Sanità Pubblica e Malattie Infettive, Sapienza Università di Roma (PI, Dr. Bruno Arcà).

2004: Borsista dell'Istituto Pasteur – Fondazione Cenci-Bolognetti (4 mesi).

2000 – 2004: Dottorando presso il Dipartimento di Sanità Pubblica e Malattie Infettive, Sapienza Università di Roma (PI, Dr. Bruno Arcà); attività di ricerca presso l'Imperial College, London (2 mesi) e l'EMBL, Heidelberg (3 mesi, Borsa di studio finanziata dal Programma TMR).

1999 – 2000: Borsista della Sapienza per l'estero: collaborazione con l'Institute of Molecular Biology and Biotechnology, FORTH, Heraklion, Creta (PI, Prof. Kitsos Louis).

1997 – 1998: Tirocinante presso l'Istituto di Parassitologia, Sapienza Università di Roma (PIs, Prof. Mario Coluzzi e Dr. Bruno Arcà).

1995 – 1997: Studente interno presso l'Istituto Nazionale della Nutrizione (INN-INRAN) di Roma (PIs, Prof. Sancia Gaetani e Dr. Giuditta Perozzi).

ATTIVITÀ SCIENTIFICHE

- Autore di 38 pubblicazioni scientifiche (36 articoli su riviste con "peer-review", 2 capitoli di libro) e di circa 60 abstracts presentati in conferenze nazionali ed internazionali.

- Indici bibliometrici (Scopus, Elsevier, 06/05/2020): H-index: 18. Citazioni complessive: 1184. Impact Factor (ISI-JCR, 2017) totale: 126,06; Impact Factor/pubblicazione: 3,7.
- Abilitazione alla Professione di Biologo (Esame di Stato, Novembre 2000).
- Iscritto al Registro REPRISE del MIUR (2017-oggi).
- Revisore di progetti presentati alla "French National Research Agency (ANR)" (2018-oggi).
- "Peer Reviewer" per diverse riviste scientifiche internazionali: Genome Research (Cold Spring Harbor Laboratory Press), BMC Genomics, Parasites and Vectors, Malaria Journal (BioMed Central Ltd.), PLoS One, PLoS Neglected Tropical Diseases (Public Library of Science), Parasitology Research, Molecular Genetics and Genomics (Springer), Insect Molecular Biology (The Royal Entomological Society), Experimental Parasitology (Elsevier), BioMed Research International (Hindawi), Expert Reviews in Molecular Medicine (Cambridge University Press), etc.
- "Review Editor" per la rivista Frontiers in Cellular and Infection Microbiology (2020-oggi).
- Membro della Società Italiana di Parassitologia (SoiPa, 2000-2006, 2012-oggi).
- Membro della Biochemical Society, UK (2009).
- Membro del Comitato Organizzatore e del Comitato Scientifico del XVIII Congresso Nazionale SOIPA, Roma 24-27 Giugno 2014.
- Membro del Comitato Organizzatore e del Comitato Scientifico del Corso intitolato: "Corso di base sull'analisi di dati genetico-molecolari", Dipartimento di Sanità Pubblica e Malattie Infettive, Roma 23-24 Giugno 2014.

PRINCIPALI FINANZIAMENTI

- Responsabile di un finanziamento nell'ambito del progetto europeo INFRAVEC2 (2019): "Identification of novel Plasmodium molecular markers to study malaria transmission in An. coluzzii mosquitoes" (Integrating Activity number: #5876).
- Responsabile di un finanziamento Sapienza Research Project (Bando di Ateneo – 2016, Progetti Medi): "Transcriptome profiling of the immune repertoire of the tiger mosquito Aedes albopictus, a competent vector for several human arboviruses".
- Responsabile di un finanziamento Sapienza "Professori Visitatori per lo svolgimento di attività di ricerca congiunta", invito per la Prof.ssa Susan K. Pierce dell'NIH (prot. C26V17KTLH, anno 2016).
- Beneficiario del Finanziamento delle Attività Base di Ricerca (FFABR-2017) per l'anno 2017.
- Responsabile di un finanziamento nell'ambito del progetto europeo INFRAVEC (2011): "Defining the olfactory repertoire of the tiger mosquito Aedes albopictus" (Integrating Activity number: 228421).
- Componente di gruppi di ricerca beneficiari dei seguenti finanziamenti: 1999-2001, WHO/TDR (Research and Training in Tropical Disease); 2000-2004, EU, Research Training Network (HPRN-CT-2000-00080); 2004-2009, EU, Network of Excellence (LSHP-CT-2004-503578) Biology and Pathology of Malaria Parasite (BioMalPar); 2012-2015, PRIN - MIUR, SKINFLAM project; 2016-2019, PRIN - MIUR, Project Prot. 2015JXC3JF; 2012-2015, Sapienza Research Project (C26A12SLP3); 2013-2016, Sapienza Research Project (C26A13H2H7).

PRINCIPALI ATTIVITÀ DIDATTICHE

- Docente di Parassitologia Molecolare (6 CFU), CLM Genetica e Biologia Molecolare, Facoltà di Scienze Matematiche, Fisiche e Naturali (2019/20 – oggi).

- Docente di Parassitologia Molecolare (3 CFU), C.I. Virologia e Parassitologia Molecolare, CLM Interfacoltà in Biotecnologie Mediche Curriculum Biomolecolare (2019/20 – oggi).
- Docente di Parassitologia (1 CFU)/Metodologie Diagnostiche di Microbiologia e di Attività Didattica Elettiva (ADE, 1 CFU) nel Corso di Laurea “F” di Tecniche di Laboratorio Biomedico, Facoltà di Medicina ed Odontoiatria, Sapienza Università di Roma (2015/16 – oggi).
- Docente di Attività Didattica Elettiva (ADE, 2 CFU) nel Corso di Laurea “E” di Tecniche di Laboratorio Biomedico, Facoltà di Medicina ed Odontoiatria, IRCCS Neuromed Pozzilli (2018/19 – oggi).
- Cultore della Materia in Parassitologia (corso di laurea “D”) presso la Facoltà di Medicina e Chirurgia, Sapienza Università di Roma (2005-2007; 2009-2011, 2012 – 2019).
- Docente di Parassitologia Molecolare in lezioni seminariali nei seguenti corsi di laurea presso Sapienza, Università di Roma: Biotecnologie Mediche, Medicina e Chirurgia corso “D” e corso “A”, Medicina e Chirurgia corso “F” e Tecniche di Laboratorio Biomedico corso “B”, Ospedale C. Forlanini (2010 – oggi).
- Supervisore di tesi di Laurea Triennale (corso di laurea di Tecniche di Laboratorio Biomedico, corso di laurea in Biotecnologie Interfacoltà, Sapienza Università di Roma), tesi di Laurea Magistrale (corso di laurea in Genetica e Biologia Molecolare nella Ricerca di Base e Biomedica e corso di laurea in Biotecnologie Genomiche, Industriali ed Ambientali, Facoltà di Scienze Matematiche, Fisiche e Naturali) e di “Final Year Undergraduate Student”, Faculty of Life Sciences, Imperial College, London (2006 – oggi).

SEMINARI SU INVITO

- 15 Marzo 2018: Convegno: “La prospettiva “One Health” nella diagnostica infettivologica”, III Edizione, Corso ECM dell’Ospedale Pediatrico Bambino Gesù. Relazione dal titolo: “Interazioni molecolari della zanzara tigre Aedes Albopictus con patogeni ed ospiti”.
- 13 Ottobre 2017: Master di II livello in Allergologia ed Immunologia Pediatrica Avanzata, Policlinico di Tor Vergata e Scuola di pediatria, Ospedale Pediatrico Bambino Gesù. Relazione dal titolo: “Interazioni molecolari della zanzara tigre con patogeni e ospiti”.
- 18 Novembre 2016: Convegno: “La prospettiva “One Health” nella diagnostica infettivologica”, Corso ECM dell’Ospedale Pediatrico Bambino Gesù. Relazione dal titolo: “Interazioni molecolari della zanzara tigre Aedes Albopictus con patogeni ed ospiti”.
- 16 Aprile 2015: Convegno: “La Parassitologia ai tempi della globalizzazione”, Corso ECM dell’Ospedale Pediatrico Bambino Gesù. Relazione dal titolo: “Next Generation Sequencing e Real Time PCR nella ricerca e nella diagnosi parassitologica”.

PRINCIPALI COLLABORAZIONI

- 2010 – oggi: Dr. Bruno Arcà, Sapienza Università di Roma: studi sulle ghiandole salivari di vettori di interesse sanitario.
- 2008 – oggi: Prof. George K. Christophides, Imperial College London, UK: studi sull’immunità innata di insetti vettori.
- 2003 – oggi: Prof. Josè M. Ribeiro, NIAID, National Institute of Health, NIH, USA: trascrittomi salivari di insetti vettori ed analisi funzionali di proteine salivari.
- 1998 – oggi: Prof. Kitsos Louis, IMBB, FORTH, Grecia: studi molecolari e genomici su zanzare vettrici, An. gambiae e Ae. albopictus.
- 2008 – oggi: Dr. Marco Salvemini, Federico II Università di Napoli: trascrittomica di insetti vettori ed altri parassiti di interesse sanitario.

- 2010 – oggi: Prof. David Modiano, Sapienza Università di Roma: studi su marcatori salivari di esposizione; studi su metodi molecolari diagnostici per *Plasmodium falciparum*.
- 2013 – oggi: Prof. Marco Oliverio, Sapienza Università di Roma: studi su organismi invertebrati ematofagi.
- 2015 – oggi: Prof. Stefano D'Amelio, Sapienza Università di Roma: studi molecolari su nematodi anisakidi.
- 2000 – 2005: Dr. Gareth J. Lycett, Liverpool School of Tropical Medicine, LSTM, UK: studi su promotori salivari di zanzare.

PRINCIPALI INTERESSI SCIENTIFICI

Studi su insetti ematofagi vettori di parassiti, di arbovirus e di altri agenti patogeni per l'uomo, ed in particolare, caratterizzazione molecolare dell'interazione tra la zanzara vettrice ed il parassita malarico e tra la zanzara vettrice e l'uomo.

- Studi sulla biologia dei vettori con approcci genomici, trascrittomici e proteomici.
- Studi sull'immunità innata nel vettore malarico *An. gambiae* e nel vettore di arbovirus *Ae. albopictus*.
- Studi sulle ghiandole salivari di *An. gambiae* e di altri artropodi ematofagi.
- Studi sulle proprietà olfattive e sensoriali di zanzare vettrici.
- Studi molecolari su *Plasmodium falciparum*, agente eziologico della malaria e su altri parassiti di interesse sanitario.

PUBBLICAZIONI

1. Cavallero S., Lombardo F., Salvemini M., Pizzarelli A., Cantacessi C., D'Amelio S. (2020) Comparative Transcriptomics Reveals Clues for Differences in Pathogenicity between *Hysterothylacium aduncum*, *Anisakissimplex sensu stricto* and *Anisakis pegreffii*. *Genes* (Basel). Mar 18;11(3). doi: 10.3390/genes11030321
2. Montero S.B., Gabrieli P., Severini F., Picci L., Di Luca M., Forneris F., Facchinelli L., Ponzi M., Lombardo F., Arcà B. (2019) Analysis in a murine model points to IgG responses against the 34k2 salivary proteins from *Aedes albopictus* and *Aedes aegypti* as novel promising candidate markers of host exposure to *Aedes* mosquitoes. *PLoS Negl Trop Dis*. Oct 16;13(10):e0007806. doi: 10.1371/journal.pntd.0007806.
3. Arcà B., Colantoni A., Fiorillo C., Severini F., Benes V., Di Luca M., Calogero R.A. and Lombardo F. (2019) MicroRNAs from saliva of anopheline mosquitoes mimic human endogenous miRNAs and may contribute to vector-host-pathogen interactions. *Scientific Reports*, Feb 27;9(1):2955. doi: 10.1038/s41598-019-39880-1.
4. Cavallero S., Lombardo F., Su X., Salvemini M., Cantacessi C., D'Amelio S. (2018) Tissue-specific transcriptomes of *Anisakis simplex (sensu stricto)* and *Anisakis pegreffii* reveal potential molecular mechanisms involved in pathogenicity. *Parasites and Vectors*, Jan 10;11(1):31. doi: 10.1186/s13071-017-2585-7.
5. Santolamazza F., Avellino P., Siciliano G., Yao F.A., Lombardo F., Ouédraogo J.B., Modiano D., Alano P., Mangano V.D. (2017) Detection of *Plasmodium falciparum* male and female

gametocytes and determination of parasite sex ratio in human endemic populations by novel, cheap and robust RTqPCR assays. *Malaria Journal*, Nov 17;16(1):468. doi: 10.1186/s12936-017-2118-z.

6. Lombardo F., Salvemini M., Fiorillo C., Nolan T., Zwiebel L.J., Ribeiro J.M., Arcà B. (2017) Deciphering the olfactory repertoire of the tiger mosquito *Aedes albopictus*. *BMC Genomics*, Oct 11;18(1):770. doi: 10.1186/s12864-017-4144-1.
7. Pirone L., Ripoll-Rozada J., Leone M., Ronca R., Lombardo F., Fiorentino G., Andersen J.F., Pereira P.J.B., Arcà B., Pedone E. (2017) Functional analyses yield detailed insight into the mechanism of thrombin inhibition by the antihemostatic salivary protein cE5 from *Anopheles gambiae*. *Journal of Biological Chemistry*, Jul 28;292(30):12632-12642. doi: 10.1074/jbc.M117.788042.
8. Arcà B., Lombardo F., Struchiner C.J., Ribeiro J.M. (2017) Anopheline salivary protein genes and gene families: an evolutionary overview after the whole genome sequence of sixteen *Anopheles* species. *BMC Genomics*, Feb 13;18(1):153. doi: 10.1186/s12864-017-3579-8.
9. Lombardo F. and Christophides G.K. (2016) Novel factors of *Anopheles gambiae* haemocyte immune response to *Plasmodium berghei* infection. *Parasites and Vectors*. Feb 9;9(78). doi: 10.1186/s13071-016-1359-y.
10. Dritsou V., Topalis P., Windbichler N., Simoni A., Hall A., Lawson D., Hinsley M., Hughes D., Napolioni V., Crucianelli F., Deligianni E., Gasperi G., Gomulski L.M., Savini G., Manni M., Scolari F., Malacrida A.R., Arcà B., Ribeiro J.M., Lombardo F., Saccone G., Salvemini M., Moretti R., Aprea G., Calvitti M., Picciolini M., Papathanos P.A., Spaccapelo R., Favia G., Crisanti A. and Louis C. (2015) A draft genome sequence of an invasive mosquito: an Italian *Aedes albopictus*. *Pathogens and Global Health*, Jul 109(5):207-20. doi: 10.1179/2047773215Y.0000000031.
11. Modica M.V., Lombardo F., Franchini P., Oliverio M. (2015) The venomous cocktail of the vampire snail *Colubraria reticulata* (Mollusca, Gastropoda). *BMC Genomics*, Jun 9;16:441. DOI: 10.1186/s12864-015-1648-4.
12. Marie A., Ronca R., Poinsignon A., Lombardo F., Drame P.M., Corneliè S., Besnard P., Le Mire J., Fiorentino G., Fortes F., Carnevale P., Remoue F., Arcà B. (2015) The *Anopheles gambiae* cE5 salivary protein: a sensitive biomarker to evaluate the efficacy of insecticide-treated nets in malaria vector control. *Microbes and Infection*, Jan 28. pii: S1286-4579(15)00015-5. DOI: 10.1016/j.micinf.2015.01.002.
13. Rizzo C., Lombardo F., Ronca R., Mangano V., Sirima S., Nèbiè I., Fiorentino G., Modiano D., Arcà B. (2014) Differential antibody response to the *Anopheles gambiae* gSG6 and cE5 salivary proteins in individuals naturally exposed to bites of malaria vectors. *Parasites and Vectors*, Nov 28;7(1):549. doi: 10.1186/s13071-014-0549-8.
14. Rizzo C., Ronca R., Lombardo F., Mangano V., Sirima S.B., Nèbiè I., Fiorentino G., Troye-Blomberg M., Modiano D., Arcà B. (2014) IgG1 and IgG4 antibody responses to the *Anopheles gambiae* salivary protein gSG6 in the sympatric ethnic groups Mossi and Fulani

in a malaria hyperendemic area of Burkina Faso. *PLoS One*, Apr 23;9(4):e96130. DOI: 10.1371/journal.pone.0096130.

15. Arcà B., Struchiner C.J., Pham V.M., Sferra G., Lombardo F., Pombi M., Ribeiro J.M. (2014) Positive selection drives accelerated evolution of mosquito salivary genes associated with blood-feeding. *Insect Molecular Biology*, Feb;23(1):122-31. doi: 10.1111/imb.12068.
16. Midega J., Blight J., Lombardo F., Povelones M., Kafatos F.C., Christophides G.K. (2013) Discovery and characterization of two Nimrod superfamily members in *Anopheles gambiae*. *Pathogens and Global Health*, Dec;107(8):463-74. DOI: 10.1179/204777213X13867543472674.
17. Lombardo F., Ghani Y., Kafatos F.C. and Christophides G.K. (2013) Comprehensive genetic dissection of the hemocyte immune response in the malaria mosquito *Anopheles gambiae*. *PLoS Pathogens*, 9 (1), e1003145, PMID: 23382679. DOI: 10.1371/journal.ppat.1003145.
18. Ronca R.*, Kotsyfakis M.*, Lombardo F.*, Rizzo C., Currà C., Ponzi M., Fiorentino G., Ribeiro J.M. and Arcà B. (2012) The *Anopheles gambiae* cE5, a tight- and fast-binding thrombin inhibitor with post-transcriptionally regulated salivary-restricted expression. *Insect Biochemistry and Molecular Biology*, 42 (9), 610-20, PMID: 22617725. DOI: 10.1016/j.ibmb.2012.04.008. *: equal contribution authorship.
19. Modiano D., Lombardo F. and Petrarca V. (2011) *Parassitologia* (Cap. 70). In: *Principi di Microbiologia Medica*, Seconda edizione, Antonelli G., Clementi M., Pozzi G., Rossolini G.M., Casa Editrice Ambrosiana, Milano. ISBN 978-8808-18073-5.
20. Rizzo C., Ronca R., Fiorentino G., Verra F., Mangano V., Poinsignon A., Sirima S.B., Nèbiè I., Lombardo F., Remoue F., Coluzzi M., Petrarca V., Modiano D. and Arcà B. (2011) Humoral Response to the *Anopheles gambiae* Salivary Protein gSG6: a Serological Indicator of Exposure to Afrotropical Malaria Vectors. *Plos One*, 6 (3), e17980. PMID: 21437289. DOI: 10.1371/journal.pone.0017980.
21. Salvemini M., Mauro U., Lombardo F., Milano A., Zazzaro V., Arcà B., Polito L.C. and Saccone G. (2011) Genomic organization and splicing evolution of the doublesex gene, a *Drosophila* regulator of sexual differentiation, in the dengue and yellow fever mosquito *Aedes aegypti*. *BMC Evolutionary Biology*, Feb 10; 11(1):41, PMID: 21310052. DOI: 10.1186/1471-2148-11-41.
22. Pinto S.B., Lombardo F., Koutsos A.C., Waterhouse R.M., McKay K., An C., Ramakrishnan C., Kafatos F.C. and Michel K. (2009) Discovery of Plasmodium modulators by genome-wide analysis of circulating hemocytes in *Anopheles gambiae*. *Proceedings of the National Academy of Sciences USA*, 106 (50), 21270-21275, PMID: 19940242. DOI: 10.1073/pnas.0909463106.
23. Lombardo F., Ronca R., Rizzo C., Mestres-Simòn M., Lanfrancotti A., Currà C., Fiorentino G., Bourgouin C., Ribeiro J.M., Petrarca V., Ponzi M., Coluzzi M. and Arcà B. (2009) The *Anopheles gambiae* salivary protein gSG6: an anopheline-specific protein with a blood-

- feeding role. *Insect Biochemistry and Molecular Biology*, 39 (7), 457-466, PMID: 19442731. DOI: 10.1016/j.ibmb.2009.04.006.
24. Lombardo F., Lycett G.J., Lanfrancotti A., Coluzzi M. and Arcà B. (2009) Analysis of apyrase 5' upstream region validates improved *Anopheles gambiae* transformation technique. *BMC Research Notes* 2: 24, PMID: 19284522. DOI: 10.1186/1756-0500-2-24.
 25. Paglino A., Lombardo F., Arcà B., Rizzi M. and Rossi F. (2008) Purification and biochemical characterization of a recombinant *Anopheles gambiae* tryptophan 2,3-dioxygenase expressed in *Escherichia coli*. *Insect Biochemistry and Molecular Biology*, 38 (9), 871-6, PMID: 18687401. DOI: 10.1016/j.ibmb.2008.05.011.
 26. Arcà B., Lombardo F., Francischetti I.M., Pham V.M., Mestres-Simòn M, Andersen J.F. and Ribeiro J.M. (2007) An insight into the sialome of the adult female mosquito *Aedes albopictus*. *Insect Biochemistry and Molecular Biology*, 37, 107-127, PMID: 17244540. DOI: 10.1016/j.ibmb.2006.10.007.
 27. Ribeiro J.M, Arcà B., Lombardo F., Calvo E., Pham V.M., Chandra P.K. and Wikel S.K. (2007) An annotated catalogue of salivary gland transcripts in the adult female mosquito, *Aedes aegypti*. *BMC Genomics*, 8: 6, PMID: 17204158. DOI: 10.1186/1471-2164-8-6.
 28. Lombardo F., Lanfrancotti A., Mestres-Simòn M., Rizzo C., Coluzzi M. and Arcà B. (2006) At the interface between parasite and host: the salivary glands of the African malaria vector *Anopheles gambiae*. *Parassitologia*, 48 (4), 573-80, PMID: 17688179. Review.
 29. Calvo E., Pham V.M., Lombardo F., Arcà B., Ribeiro J.M. (2006) The sialotranscriptome of adult male *Anopheles gambiae* mosquitoes. *Insect Biochemistry and Molecular Biology*, 36, 570–575, PMID: 16835022. DOI: 10.1016/j.ibmb.2006.04.005.
 30. Rossi F., Lombardo F., Paglino A., Cassani C., Miglio G., Arcà B. and Rizzi M. (2005) Identification and biochemical characterization of the *Anopheles gambiae* 3-hydroxykynurenine transaminase. *FEBS Journal*, 272, 5653–5662, PMID: 16262702. DOI: 10.1111/j.1742-4658.2005.04961.x.
 31. Arcà B., Lombardo F., Valenzuela J.G., Francischetti I.M., Marinotti O., Coluzzi M. and Ribeiro J.M. (2005) An updated catalogue of salivary gland transcripts in the adult female mosquito, *Anopheles gambiae*. *The Journal of Experimental Biology*, 208, 3971-3986, PMID: 16215223. DOI: 10.1242/jcb.01849.
 32. Lombardo F., Nolan T., Lycett G., Lanfrancotti A., Stich N., Catteruccia F., Louis C., Coluzzi M. and Arcà B. (2005) An *Anopheles gambiae* salivary gland promoter analysis in *Drosophila melanogaster* and *Anopheles stephensi*. *Insect Molecular Biology*, 14 (2), 207–216, PMID: 15796754. DOI: 10.1111/j.1365-2583.2004.00549.x.
 33. Lanfrancotti A., Lombardo F., Santolamazza F., Veneri M., Castrignanò T., Coluzzi M., Arcà B. (2002) Novel cDNAs encoding salivary proteins from the malaria vector *Anopheles gambiae*. *FEBS Letters*, 517, (1-3), 67-71, PMID: 12062411. DOI: 10.1016/S0014-5793(02)02578-4.

34. Arcà B., Lombardo F., Lanfrancotti A., Spanos L., Veneri M., Louis C., Coluzzi M. (2002) A cluster of four D7-related genes is expressed in the salivary glands of the African malaria vector *Anopheles gambiae*. *Insect Molecular Biology*, 11 (1), 47-55, PMID: 11841502. DOI: 10.1046/j.0962-1075.2001.00309.x.
35. Lombardo F., Di Cristina M., Spanos L., Louis C., Coluzzi M., Arcà B. (2000) Promoter sequences of the putative *Anopheles gambiae* apyrase confer salivary gland expression in *Drosophila melanogaster*. *The Journal of Biological Chemistry*, 275 (31), 23861-8, PMID: 10801886. DOI: 10.1074/jbc.M909547199.
36. Arcà B., Lombardo F., Capurro M., della Torre A., Spanos L., Dimopoulos G., Louis C., James A.A., Coluzzi M. (1999) Salivary gland-specific gene expression in the malaria vector *Anopheles gambiae*. *Parassitologia*, 41 (1-3), 483-7, PMID: 10697906. Review.
37. Arcà B., Lombardo F., Capurro M., della Torre A., Dimopoulos G., James A.A. and Coluzzi M. (1999) Trapping cDNAs encoding secreted proteins from the salivary glands of the malaria vector *Anopheles gambiae*. *Proceedings of the National Academy of Sciences USA*, 96, 1516-1521, PMID: 9990055. DOI: 10.1073/pnas.96.4.1516.
38. Perozzi G., Murgia C., Barilà D., Cerase J., Felicioli F., Lombardo F. (1997) Molecular analysis of novel genes differentially expressed during gut development. In: *The gut as a model in cell and molecular biology* (Editors: Halter, F., Winton, D., Wright, N.A.), *Falk Symposium*. Vol. 94, cap. 10, pp. 99-109. Kluwer Academic Publ., Lancaster, U.K.

Roma, 6 Maggio 2020

In fede,
Fabrizio Lombardo